

Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island

Julien TOIROULT¹, Jean ICHTER², Marc POLLET³, Olivier PASCAL⁴,
Eddy POIRIER⁵, Rodolphe ROUGERIE⁶, Blandine DECHERF¹,
Marie-Cécile ANDREI-RUIZ⁷, Laetitia HUGOT⁸ & François DUSOULIER⁹

¹ PatriNat (OFB, MNHN), CP41, 57 rue Cuvier, F – 75005 Paris

<julien.touroult@ofb.gouv.fr> <blandine.decherf@mnhn.fr>

² Correspondant du Muséum national d'histoire naturelle ; 51 Les Mérelles, F – 68650 Lapoutroie

<jean.ichter@gmail.com>

³ Research Institute for Nature and Forest (INBO), Herman Teirlinckgebouw Havenlaan 88 bus 73,
B – 1000 Brussels, Belgium <marc.pollet@inbo.be>

Royal Belgian Institute of Natural Sciences (RBINS), OD Taxonomy and Phylogeny, Entomology, Vautierstraat 29,
B – 1000 Brussels, Belgium <mpollet.doli@gmail.com>

⁴ Fonds de dotation Biotope pour la nature, 22 boulevard Maréchal-Foch, F – 34140 Mèze
<o.pascal@fdd-biotope.org>

⁵ Entomologiste Indépendant, 28 chemin de la Guiblinière, F – 44300 Nantes <eddypoirier@yahoo.fr>

⁶ Institut de Systématique, Évolution, Biodiversité (ISYEB), Muséum national d'Histoire naturelle, CNRS, EPHE,
Sorbonne Université, Université des Antilles, CP 50, 57 rue Cuvier, F – 75005 Paris <rrougerie@mnhn.fr>

⁷ Observatoire Conservatoire des Invertébrés de Corse, Office de l'environnement de la Corse,
avenue Jean-Nicoli, F – 20250 Corte <marie-cecile.ruiz@oec.fr>

⁸ Conservatoire botanique national de Corse, Office de l'environnement de la Corse,
avenue Jean-Nicoli, F – 20250 Corte <laetitia.hugot@oec.fr>

⁹ Muséum national d'histoire naturelle, Direction générale déléguée aux collections, CP 43,
57 rue Cuvier, F – 75005 Paris <francois.dusoulier@mnhn.fr>

(Accepté le 25.IX.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – From 2019 to 2021, scientific field campaigns have been organised in Corsica by the Muséum national d'Histoire naturelle, the Office français de la biodiversité and the Collectivité de Corse as part of the “Our Planet Reviewed” naturalist exploration programme. This paper presents the context, the state of biogeographical and taxonomic knowledge prior to our expeditions, and the objectives, the methods and the first results obtained. The aim was to establish a modern survey of the species present in a selection of sites representative of different Corsican ecosystems, and to further develop the natural history collections through depositing new specimens and species with associated standard DNA barcodes, useful for their identification. Over a period of three years, nineteen sites were surveyed with a semi-standardised protocol and a large-scale trapping scheme was organised in three of these. Sampling efforts focused on forest habitats at higher altitudes and on coastal dune and lowland marshland habitats. A vast array of methods was used to collect invertebrates, with a specific effort on flight-interception traps and pan traps. A total of 34 experts participated to the field surveys and more than 80 further contributed to the study of the specimens. Occurrence data are available in the Inventaire national du patrimoine naturel (<http://www.inpn.fr>) and, for specimens processed through DNA barcoding, specimen and DNA sequencing data will be accessible in the Barcode of Life datasystems (BOLD : <http://www.boldsystems.org>). In early 2023, the assembled datasets included 31,100 occurrence data for 3,900 taxa of terrestrial arthropods, representing a 53% increase in publicly available data for the island. More than 6,800 DNA barcode sequences have been produced for arthropods, representing a 14-fold increase in available sequences of Corsican insects compared to those available before the start of the programme. So far, these efforts resulted in producing the first Corsican records for 148 species and in the description of 12 species new to science.

Résumé. – *La Planète Revisée en Corse 2019-2021 : un grand inventaire de la biodiversité négligée dans une île méditerranéenne.* De 2019 à 2021, des missions scientifiques de terrain ont été organisées en Corse par le Muséum national d'Histoire naturelle, l'Office français de la biodiversité et la Collectivité de Corse dans le cadre du programme d'exploration naturaliste “La Planète Revisée”. Cet article présente le contexte, l'état des connaissances biogéographiques et taxinomiques avant le début du programme, les objectifs, les méthodes ainsi que les premiers résultats obtenus. L'objectif était d'établir un inventaire moderne des espèces présentes

dans une série de sites représentatifs de différents écosystèmes et d'enrichir les collections d'histoire naturelle de nouveaux spécimens et nouvelles espèces, et en y associant des codes-barres ADN standards, utiles à leur identification. Pendant les trois ans, 19 sites ont été inventoriés de façon semi-standardisée dont trois ont bénéficié d'un dispositif de piégeage d'ampleur. L'accent a été mis sur l'échantillonnage des espèces forestières, ainsi que sur les pièges à interception et les assiettes colorées pour les diptères et les hyménoptères. Au total, 34 experts ont participé aux inventaires de terrain et plus de 80 ont contribué à l'étude du matériel. Les données d'observation sont mises à disposition dans l'Inventaire national du patrimoine naturel (<http://www.inpn.fr>), et pour les individus associés à des codes-barres ADN, les données des spécimens et les séquences ADN seront accessibles dans le Barcode of Life datasystems (BOLD : <http://www.boldsystems.org>). Début 2023, les jeux de données produits comprennent 31 100 données d'occurrence pour 3900 taxons d'arthropodes terrestres, ce qui représente une augmentation de 53 % des données publiques disponibles pour l'île. Les codes-barres ADN de plus de 6800 spécimens d'arthropodes ont été produits, ce qui représente 14 fois plus de séquences existantes pour les insectes de Corse que ce qui était disponible avant le début du programme. Jusqu'à présent, 148 signalements nouveaux et 12 espèces nouvelles pour la Science ont été publiés.

Keywords. – Arthropoda, Arachnida, Insecta, Crustacea Isopoda, expedition, sampling technique, survey protocol, survey strategy, map, sample processing, barcoding, integrative taxonomy.

Over the past 30 years, scientists have become more fully aware of the immensity of biodiversity. There are probably between 5 and 10 million eukaryotic species awaiting to be discovered today (i.e., MORA *et al.*, 2011). It has been estimated that a quarter or even half of these species could disappear by the middle or the end of the present century (RÉGNIER *et al.*, 2015; COWIE *et al.*, 2022). The stakes of gathering knowledge to protect this biodiversity before it is too late are therefore high and require, more than ever before, a new pace of exploration and disclosure of biodiversity (BOUCHET *et al.*, 2009).

In 2006, the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris, France) and Pro-Natura International NGO (France) launched "Our Planet Reviewed", a major nature exploration programme that aims at acquiring new knowledge on the world's most biodiverse but hitherto most poorly explored regions for the main groups of organisms involved in the programme: marine and terrestrial invertebrates. This "neglected" biodiversity (mainly invertebrates, together with fungi) represents 95% of the extant biota on this planet and plays a fundamental role in the functioning and equilibrium of ecosystems (BOUCHET *et al.*, 2009; MORA *et al.*, 2011).

"Our Planet Reviewed" expeditions typically spend a couple of weeks to months at one single location with numerous researchers involved (usually more than 20 for fieldwork). This "bioblitz" approach allows for the mobilisation of major logistical and human resources (expertise) on a wide diversity of species groups (TOIROULT *et al.*, 2018). The added outreach dimension of these operations, including the educational component supported by research activities and the wide media coverage, makes the "Our Planet Reviewed" programme one of a kind (MAUZ, 2011). The number and diversity of participants ensure extensive research output and the gathered data feed large international databases (TOIROULT *et al.*, 2021).

After focusing on tropical biodiversity since 2006, from 2019 to 2021 "Our Planet Reviewed" operated in Corsica, the first time in a temperate region. Sitting within the Mediterranean Basin hotspot as defined by MYERS *et al.* (2000) and as part of the Tyrrhenian Islands chain, Corsica is considered one of the ten Mediterranean biodiversity hotspots (MÉDAIL & QUEZEL, 1999). It is a mountainous island with an outstanding diversity of habitats and a high afforestation rate compared to other Mediterranean islands (DELAGE & HUGOT, 2020; QUÉZEL & MÉDAIL, 2003). Although considered a relatively well-known region from a faunistic point of view, the institutional collections of invertebrate specimens originating from this island are rather scarce and outdated. Moreover, these specimens are not usually

associated with genetic data useful to better understand and define species boundaries, and there is, for instance, a gap in coverage of DNA barcode reference libraries for Mediterranean species, especially endemic ones.

The Corsica survey is born out of a unique cooperation between the three main partners: the MNHN, the Collectivité de Corse (CDC) and the Office français de la biodiversité (OFB). Its key objectives can be summarised in three points.

1) To establish a comprehensive survey in a representative number of localities chosen for the variety of their habitats, in particular sites where biodiversity conservation is at stake. This contributes to produce a naturalist reference base of knowledge for management, conservation and research purposes.

2) To develop the reference natural history collections for this biogeographical region, and to enhance their impact through the association of DNA barcode sequences and the release of precise collecting data as well as images of the specimens preserved in the collections. Indeed, DNA barcode sequences of species of the Mediterranean area - and *a fortiori* from an island like Corsica - are scarce if compared to existing data from continental Europe (GEIGER *et al.*, 2016; KARLSSON *et al.*, 2020).

3) To deploy an intensive sampling effort in a few sites to obtain new methodological insights for optimising conventional inventory schemes (ICHTER *et al.*, 2018).

The discovery of new species for science or for Corsica was not part of the main objectives, considering that the island had already been intensively studied by naturalists. Nevertheless, it was considered a likely outcome in taxonomic groups that had received little attention in the past e.g., some Diptera families.

For Corsica, such a programme represents a unique opportunity to place its biodiversity central to investigations benefiting from a broad international expertise and to gain both national and international visibility. It is also an opportunity to raise local awareness of the uniqueness, extent and importance of biodiversity as the biological heritage of the inhabitants of the island. As such, several nature excursions were organised by our experts for local schools and the general public. Together with the local demand for a better knowledge of Corsican biodiversity, advancing the inventory of French natural heritage was one of the main reasons to choose Corsica as a location. The MNHN and OFB are managing the National Inventory of Natural Heritage (<http://www.inpn.fr>), a reference portal on taxonomy, distribution and conservation status of French species, habitats and ecosystems.

With this paper, we introduce a thematic issue of the *Bulletin de la Société entomologique de France* dedicated to the outcomes of the “Our Planet Reviewed” expeditions in Corsica for terrestrial arthropods. Other taxa such as lichens, fungi and earthworms were also the target of the programme (as were marine organisms) but those results are not reported here (see e.g. MARCHÁN *et al.*, 2022).

Here, we present a summary of the state of biogeographic and taxonomic knowledge on the arthropods of Corsica before the start of the survey, the study area, the scientific and technical partnerships, the implemented collecting techniques and protocols, as well as some preliminary results.

STATE OF KNOWLEDGE ON THE TERRESTRIAL ARTHROPODS OF CORSICA BEFORE THE *OUR PLANET REVIEWED* SURVEY

As one of the northernmost Mediterranean islands and closest to continental Europe, Corsica has long been a popular destination for naturalists and the so-called “Island of Beauty” has been the subject of numerous surveys since the 18th century. Entomologists who published the results of their explorations of Corsica hail mostly from the continent including Italy,

France, Germany, Great Britain, Belgium and the Netherlands. Unfortunately, almost none of these works relates solely to Corsica and there remains no synthesis specifically addressing the arthropod or insect fauna of the island. Overall, only the Lepidoptera (RUNGS, 1988) and Coleoptera orders were comprehensively studied in synthetic works and catalogues on the fauna of Corsica. Although this does not imply that knowledge on other orders is completely lacking, it is unfortunate that information regarding most other orders is scattered amongst many publications of taxonomic descriptions, faunistic notes, field trip reports and grey literature reports.

The Corsican territory has been the subject of successive waves of explorations aiming to gain knowledge of its entomofauna. The efforts from the 18th and 19th centuries often differ greatly in reporting from more recent ones as, all too often, the mere presence of a species on the island is reported with no further details about localities of occurrence. From the end of the 19th century onwards, research seems to be more concentrated on presumed areas of endemism, i.e. in the mountains and in a few coastal areas, in particular the surroundings of the main towns and the Bonifacio region (*cf.* map fig. 2B). The inter-war period and the 1950s and 1960s saw a series of new field excursions contributing to the enrichment of the entomology collections at the MNHN (Hymenoptera, Orthoptera, etc.). Since the 1970s, exploratory activity largely slowed down, with notes and articles becoming rarer. It could be said that this period reflected the general understanding that the insect fauna of Corsica was well-known. This assumption is consistent with the locations of surveys carried out in the 1980s and 1990s that mostly focused on difficult-to-access protected areas, and, in particular, the small satellite islands of Corsica (Lavezzi, Cerbicale, etc.). Benedetto Lanza and his collaborators led these micro-island studies in the 1980s and 1990s, paving the way for the Small Mediterranean Islands Initiative (PIM) in the 2010s. More recently, a new dynamic around Corsican insects has been launched under the impetus of the Corsican Environmental Agency with the creation of the Corsican Invertebrate Conservation Observatory (OCIC). This observatory enables and fosters the initiation of new surveys to mobilise biogeographical and ecological knowledge on several orders of insects. At present, dragonflies (Odonata), butterflies (Lepidoptera, Rhopalocera), ants (Hymenoptera, Formicidae), grasshoppers and crickets (Orthoptera) are among the best-known taxa of the island.

Below is an overview of the state of faunistic knowledge for a selection of orders prior to, and targeted by, the Our Planet Reviewed survey.

Coleoptera. – The Coleoptera fauna of Corsica has been relatively well studied, although for a long time in a limited number of locations and often only during the summer period. The founding work is the “catalogue raisonné” of SAINTE-CLAIRES-DEVILLE (1914) and the supplements published by this author (OROUSSET, 2021). Many French entomologists published faunistic notes on new species from the island and in recent years the society Magellanes began a series of remarkably well illustrated collective works (e.g. JIROUX *et al.*, 2019, on Carabidae). In terms of inventories, since 2010 the Office national des Forêts (ONF) has carried out a sampling campaign of saproxylic beetles by interception trapping (Polytrap™) in several forest areas. Only a limited number of DNA barcodes were available before the start of the programme, some generated by the PASSIFOR project for saproxylic Coleoptera (ROUGERIE *et al.*, 2015).

Heteroptera. – Heteropterans have been the subject of occasional and sporadic studies since the end of the 19th century, particularly for the description of endemic Corsican taxa. The first authors to publish faunistic notes were SIGNORET (1862), MEYER-DÜR (1869), MARSHALL (1872), SAUNDERS (1894) and MAC GILLAVRY (1912). In the mid-20th century, the

description of several taxa continued and faunistic knowledge advanced, owing in part to the work of Cesare Mancini, POISSON (1954), BIGOT (1959), RAMADE (1964) and PÉRICART (1965). More recently, DUSOULIER (2018) compiled an unpublished synthesis reporting a diversity of approximately 600 species in Corsica. Despite these efforts and, when considering numerous recent discoveries, there remains much faunistic and taxonomic work to be done in Corsica.

Diptera. – According to the taxonomic experts involved in this survey, the level of knowledge on different families of Diptera prior to the Our Planet Reviewed Corsica expedition varied greatly. Most families seem rather well known (Bombyliidae, Dolichopodidae, aquatic Empididae, Limoniidae, Pediciidae, Rhagionidae, Tipulidae), while others appear poorly explored (Bibionidae, Carnidae, Ephydriidae, Pipunculidae, Stratiomyidae) or have an unclear status (terrestrial Empididae and Hybotidae). Only Conopidae and Syrphidae, two flower-visiting families, are considered well-known. Over forty papers with data on Corsican Diptera could be assembled but only three stand out by their comprehensive nature and coverage of multiple families (BECKER *et al.*, 1910; KUNTZE, 1913; EDWARDS, 1928). Each of them dates back to the early 20th century.

Hymenoptera. – Knowledge of the Hymenoptera is variable according to the taxonomic groups but overall, very incomplete, particularly regarding taxonomy. Among the Aculeate Hymenoptera, the Pompilidae, the Chrysididae, the Scoliidae as well as some Apidae genera (e.g. *Bombus* Latreille, 1802 and *Ceratina* Latreille, 1802) were the object of important historical surveys in the late 19th and early 20th centuries, notably by Charles Ferton. An inventory of the wasps and bees of Corsica initiated in 2017 by Romain Le Divelec and Claire Villement produced a large number of specimens sampled, particularly in southern Corsica. Parasitoid Hymenoptera are largely unknown. In contrast, ants (Formicidae) are well known since the OEC's Atlas of ants of Corsica (BLATRIX *et al.*, 2018) and a recent molecular study (BLATRIX *et al.*, 2020).

Araneae. – The spiders of Corsica have been relatively well known for a long time, thanks to the visit by Eugène Simon to the island in 1869. Much more recently a series of study campaigns have been carried out at the request of the Parc Naturel Régional de Corse (1987, 1988 and 1993: Biodiversity team of Rennes 1 University) (CANARD, 1989) and of the DREAL of Corsica (2010 to 2018: Land management and Biodiversity team of Rennes 1 with the French Association of Arachnology). In addition to the works by French authors specifically devoted to the arachnological fauna of Corsica, there are also around fifteen publications of the same type by foreign, mainly British and German, arachnologists.

Isopoda. – For the Crustacea Isopoda, Corsica was the object of six dedicated expeditions supported by the National Research Council of Florence (Italy) during the 1980s, leading to the description of 8 new taxa and the discovery of 12 species for the first time on the island (TAITI & FERRARA, 1996). With 76 species recorded, Corsica is one of the richest regions of France for terrestrial isopods and comprises about 25% of endemic taxa. Recent research on the island (LISC & TROGLORITES, 2020) revealed that several taxa still await description.

We also attempted to estimate knowledge through datamining of existing information systems on biodiversity (table I). We thus synthesised the data available before the Our Planet Reviewed survey as the number of species recorded per 10 × 10 km grid cell, as an indicator of the intensity of survey and data sharing. These data originate from the portal of the National Inventory of Natural Heritage - INPN (MNHN & OFB, 2022), which includes all available public observations, collections or literature data, precise or at least assignable to a municipality, for the period from 1.I.1900 to 31.XII.2018. This French reference portal also includes the

Table I. – Status of available data for selected major taxonomic groups in public databases prior to the Our Planet Reviewed surveys (sources INPN-OpenObs and BOLD (www.boldsystems.org), period considered: 1900-2018, analyses conducted in November 2022). Occurrence data density expressed as the number of public observation data divided by the area of the territory considered.

Taxon	Number of occurrence data in Corsica	Occurrence data density in Corsica (per km ²)	Occurrence data density in continental France (per km ²)	Number of species with at least one data record in Corsica	Number of sequenced specimens from Corsica publicly available in BOLD
Arachnida	7134	0.8	0.8	654	95
Insecta, Coleoptera	11226	1.3	2.5	1276	75
Insecta, Diptera	1675	0.2	0.4	179	18
Insecta, Hemiptera	1567	0.2	0.3	345	39
Insecta, Hymenoptera	6951	0.8	0.4	517	117
Insecta, Lepidoptera	14472	1.7	6.8	989	317
Insecta (all orders combined)	51164	5.9	14.5	3777	569
Malacostraca, Isopoda, Oniscidea	1324	0.2	0.1	77	0

data shared at the international level in the framework of GBIF (<https://www.gbif.org/>). The result (fig. 1-2) shows an irregular coverage of the Corsican territory, with some similarities between the different taxa but also different geographical gaps. Overall, sampling seems most dense around the main cities (Bastia, Bonifacio, Corte and Porto-Vecchio) and in mountain areas along the road between Ajaccio and Corte (Vizzavona in particular). The Capicorsu, the eastern plain and the mountains of southern Corsica (Alta Rocca) seem less surveyed. INPN contains only few data on Diptera regardless of the sector (fig. 1C). Hemiptera (fig. 1D) have a rather irregular pattern with more data in the extreme south of Corsica. The Coleoptera data reveal a broader geographical coverage, which is, however, very incomplete given the diversity of the group, with data peaks near Corte (in particular Vizzavona) and Porto-Vecchio. Hymenoptera present a more homogeneous geographical coverage thanks to extensive surveys that have focused on Apoidea and ants.

A review of the literature and available data shows that Corsican endemic species are sometimes better documented than more widespread species. A possible explanation is a reporting bias in favour of remarkable taxa as perceived by naturalists with more continental references.

In terms of data available in public databases (table I), we also note the scarcity of records with standard DNA barcode sequences (a portion of the COI gene; HEBERT *et al.*, 2003) available from the main international repository for this molecular marker used for species identification (BOLD: the Barcode of Life datasystems - www.boldsystems.org; RATNASCINGHAM & HEBERT, 2007). Importantly, this gap likely hinders the proper understanding of the singularity of Corsican biodiversity, whereas an integrative approach to species delimitation combining traditional approaches and genetic data such as DNA barcodes may reveal cryptic diversity and overlooked cases of insular endemism (ROUGERIE *et al.*, 2014).

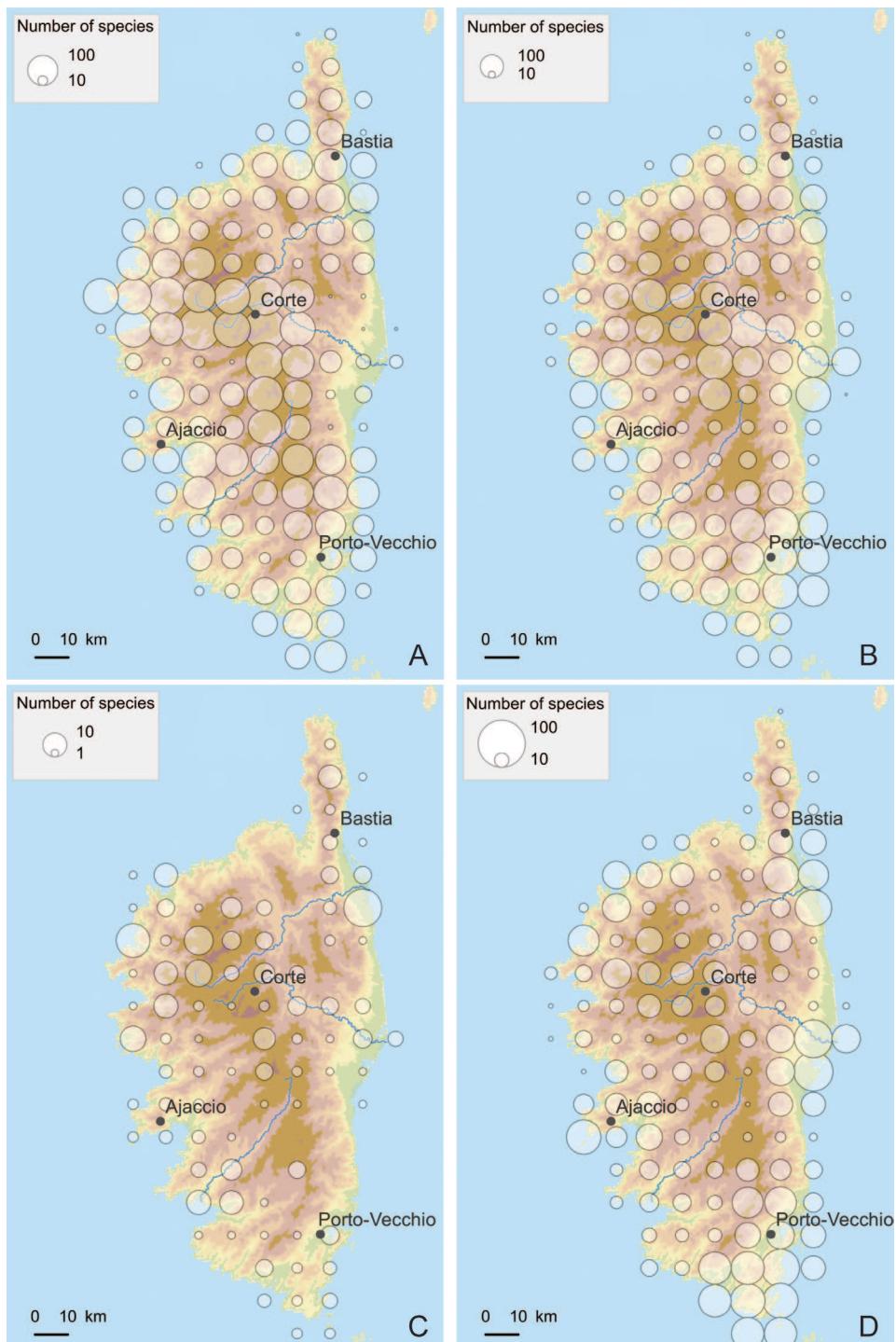


Fig. 1. – State of knowledge for terrestrial arthropods prior to the Our Planet Reviewed survey, based on data from INPN and GBIF. Knowledge is expressed as the number of species recorded per 10×10 km grid between 1900 and 2018: – A, Arachnida. – B, Coleoptera. – C, Diptera. – D, Hemiptera.

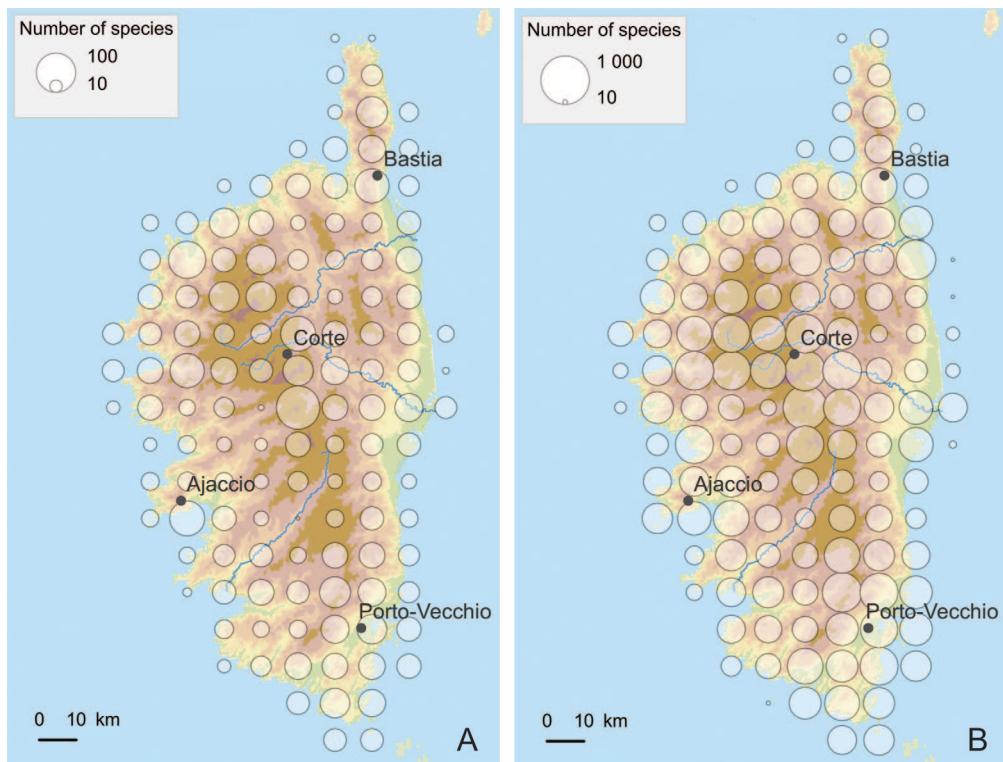


Fig. 2.—State of knowledge for terrestrial arthropods prior to the Our Planet Reviewed survey, based on the data from INPN and GBIF. Knowledge is expressed as the number of species recorded per 10×10 km grid between 1900 and 2018: – **A**, Hymenoptera. – **B**, All terrestrial arthropods (Insecta, Arachnida, Myriapoda and Crustacea).

Concerning observation data (including collection data), with the density of data in continental France as an arbitrary reference, the sampling effort is variable according to the taxonomic groups considered (table I). Several orders of insects have much lower data densities than on the mainland, i.e., Coleoptera, Diptera, Hemiptera, and in particular Lepidoptera with four times fewer data (per km^2). Spiders have a comparable level of knowledge, while Hymenoptera and sowbugs (Isopoda, Oniscidae) have slightly more data compared to the continent. Considering that the distribution of these groups remains imperfectly known on the mainland and coverage is even lower in Corsica, this highlights the importance of increasing the observations available on Corsican arthropods in public databases.

When considering the 51,164 insect observation records from 1900 to 2018 in the INPN database (retrieved in December 2022), only 31,600 are precise, the rest being reported at the municipality level, 10×10 km grid or even sometimes only at the departmental level. Both for biodiversity management and research, it is necessary to have precise geolocalised data. The scientific exploration of Our Planet Reviewed in Corsica aims to fill this gap.

SITES AND HABITATS STUDIED

The sites were selected with the help of partners with naturalist expertise (OCIC and the Conservatoire botanique national de Corse - CBNC) and with management partners (ONF, OFB), considering both ecological and practical criteria. Sectors and study sites with different types of

forest and open wetland or coastal habitats in Corsica, with facies in a good conservation status (e.g. old-growth forests with a subnatural character, cf. PANAÏOTIS *et al.*, 2017) and of high botanical interest, were particularly sought after. In addition, we looked for sectors that had not already benefited from extensive entomological surveys (e.g., we did not select the Vizzavona sector, one of the most accessible and studied sites), and instead favoured those that lacked data (e.g., Capicorsu), based on spatial preliminary analyses such as those presented in figures 1-2.

Each year, six sites were studied thoroughly (table II), including one site where a massive trapping system was deployed: Campu di Bonza, Valavo and the coastline of Airbase 126. This structured, standardised or semi-standardised survey was supplemented by more occasional and opportunistic collections during trips or free surveys.

SURVEY STRATEGY AND PROTOCOLS

Intensive insect trapping survey protocol. – In three sites an extensive trapping system focusing on interception traps was set up (table III) to collect as many taxa as possible, especially in the Coleoptera, Diptera, Hemiptera and Hymenoptera orders but also in less speciose orders like Neuroptera and Raphidioptera. The aim was to obtain the most comprehensive picture possible of the fauna and to estimate the optimal number of traps to use in a routine inventory. Different trap variants were used in order to compare the effectiveness of different trap types. In Polytrap™ traps, these variants included the colour of the trap cones, including transparent (“regular”) or yellow types which were used to attract floricolous species; the colour of the funnel trap (black or green), the positioning (in undergrowth or the canopy) and the use or lack of a pheromone bouquet developed by INRAe to attract Cerambycidae (FAN *et al.*, 2019) were other variants.

At the Campu di Bonza site in the Alta Rocca area (2019), 95 traps were deployed (table III). The main traps (Malaise, Polytrap™ and Funnel) operated for six weeks until the end of the survey on 25.VII.2019. The Barber and Wine traps were only activated for the first 15 days. Finally, two Malaise, two Polytrap™ and two Funnel traps remained operational until 16.VI.2020 in order to cover an annual cycle. However, it should be noted that a winter storm damaged one of the Polytrap™ devices and that Covid-19 restrictions made it impossible to service the traps between February and June 2020. At this site the Barber traps were largely destroyed by wild boar. In 2021, two sites were equipped for two weeks with one set of each type of trap (table III).

From a data management point of view, data from these 2019 and 2021 devices are available in specific datasets, including the type of traps and variants used.

Intensive Diptera pan trap protocol. – Pan traps (coloured plastic bowls filled with a fluid to kill and temporarily store trapped insects) are a widely used device to sample Diptera and Hymenoptera (see e.g., GROOTAERT *et al.*, 2010; POLLET & GROOTAERT, 1987, 1994). Their use is currently being explored as a standard tool for long-term pollinator monitoring (e.g., SPRING project). Though this method holds a large number of advantages as compared to other trap types, it did not form an integral part of Our Planet Reviewed sampling protocols until the Mitaraka expedition (French Guiana) in 2014-2015 (POLLET *et al.*, 2018; TOUROULT *et al.*, 2018).

One of the important assets of pan trapping is the fact that the method is adjustable to the focal taxon, e.g., different colours attract different species and raised traps produce other yields than traps at the soil surface level. They are particularly effective to sample long-legged flies (Diptera, Dolichopodidae) (WIND & POLLET, 2017) and methodological research revealed that

Table II. – The Our Planet Reviewed investigated localities in Corsica with key features (see also map in fig. 7A).

Region	Locality name (number of figure)	Site Code	Year	Municipality	Elevational range (m)	Latitude	Longitude	Main habitats	Protection status	Site of ecological importance (ZNIEFF)
Alta Rocca	Campu di Bonza	BO	2019	Serra-di-Scopamènë; Sorbollano	880-950	41.773	9.121	<i>Quercus ilex</i> forest		Yes
Alta Rocca	Samulaghia	SA	2019	Zonza	1250-1350	41.762	9.229	Old fir (<i>Abies</i>) forest		Yes
Alta Rocca	Ponte di Valpine	VA	2019	Zicavo	1250-1350	41.876	9.133	Old beech (<i>Fagus</i>) forest; heathland	N2000	Yes
Alta Rocca	Castellu d'Ornucci (fig. 3B)	CO	2019	Serra-di-Scopamènë	1550-1650	41.859	9.183	<i>Acer</i> and <i>Sorbus</i> forests, grasslands and pozzines	N2000	Yes
Tartagine	Caracutello / ravin de Silibosa	CA	2019	Mausoléo	600-800	42.505	9.006	<i>Juniper</i> and <i>Quercus</i> forest		Yes
Tartagine	Falcunari (fig. 3A)	FA	2019	Olmni-Capella	850-1000	42.487	8.975	Laricio pine forest		Yes
Agriate	Relais de Saleccia	RS	2020	Santu Petru di Tenda	250-300	42.664	9.215	Ruderale area of Agriate maquis	protected site	Yes
Agriate	Ostriconi	OS	2020	Palasca	0-20	42.653	9.077	Coastal dunes and wetlands	protected site	Yes
Agriate	Plage Saleccia (fig. 3 C-D)	PS	2020	Santu Petru di Tenda	0-20	42.722	9.210	Coastal dunes and wetlands	protected site	Yes
Agriate	Strette de Saint-Florent	ST	2020	Santu Petru di Tenda, San Gavinu di Tenda, Palasca	100-200	42.672	9.345	Maquis and garigues on limestone	N2000, protected site	Yes
Agriate	Ripisyle de l'Aliso	PL	2020	Oletta	5-20	42.654	9.296	Grasslands, riparian vegetation and hills on limestone	N2000	No
Capicorsu	Sisco / col de San-Giovanni	SI	2020	Sisco	300-950	42.813	9.439	Wooded and damp depression. Maquis ridge	N2000, protected site	Yes
Côte orientale	Littoral de la Base aérienne 126	BA	2021	Ghisonaccia	1-5	41.923	9.410	Coastal dunes and wetlands	protected site	Yes

Table II. – (continued).

Region	Locality name (number of figure)	Site Code	Year	Municipality	Elevational range (m)	Latitude	Longitude	Main habitats	Protection status	Site of ecological importance (ZNIEFF)
Côte orientale	Pinia (fig. 3G)	PI	2021	Ventiseri	1-10	42.022	9.468	Coastal dunes and wetlands. Pine forest	N2000	Yes
Côte orientale	Lavy Santu	LA	2021	Zonza	0-10	41.705	9.398	Coastal dunes and wetlands	N2000	No
Côte orientale	Carrataghju (fig. 3F)	CAR	2021	Portivechju	0-50	41.575	9.345	Coastal wetland, maquis, Myrtus forest, rock slabs		Yes
Côte orientale	Marais salants de Portivechju	MS	2021	Portivechju	0-5	41.586	9.291	Salt marshes	N2000, protected site	Yes
Côte orientale	Suberaie de Valavo (Fig. 3H)	VAL	2021	Sotta	50-100	41.525	9.226	Cork oak forest, grasslands, maquis		Yes
Capicorsu	Capicorsu (fig 3E)	CC	2021	Ersa, Rogliano, Centuri	0-500	43.006	9.402	Beaches, maquis, rocky shores, Quercus ilex forests	N2000, protected site	Yes

traps at the soil surface level collect the highest number of species and specimens. Moreover, arboreal species were found in the largest numbers in blue traps, whereas overall numbers of most other species are highest in white traps (POLLET & GROOTAERT, 1987, 1994). Yellow-coloured pan traps are also well known to attract multiple Diptera and Hymenoptera taxa.

As pan traps are suitable for a wide array of flying insects and long-legged flies in particular, a protocol was designed for Diptera on the basis of this method. In each investigated area four sites are selected that represent different habitat types. As humid habitats harbour the richest dolichopodid communities, wherever possible, mainly riparian biotopes and marshlands or swamps were investigated. In each site, five trap units were employed; one trap unit consists of one blue, one white and one yellow trap which are arranged closely together (fig. 4G). The pan traps used are coloured lightweight bowls (www.party.be) with a 1 cm flat upper rim (inner diameter: 15 cm, depth: 4 cm) (POLLET *et al.*, 2018). Trap units are installed either on a virtual line at about 3 m from each other or in the most promising spots of the site (e.g., well-lit spots in an otherwise dark forest). They are filled for 2/3 with a mild formalin solution (< 5%) and a detergent to lower the surface tension. Yields of all traps of the same colour are pooled into one single sample, as such each site produces three samples. Trap yields are collected using a sieve and the total yield is transferred to a whirlpak in the field to which a 70% alcohol solution is added to store the collected insects. This protocol has been applied in the Our Planet Reviewed expedition in Corsica in June 2019 and May 2021.

Between 23 and 26.VI.2019, 16 sites at four different research locations (BO, SA, VA, CO, see table II) in the Alta Rocca area (southern Corsica) were selected. All traps were operational for four consecutive days (from June 27 to 30, 2019). Between 18 and 26.V.2021, 16 sites at four other locations (BA, CAR, LA, PI) were investigated in the same way. At three locations, traps were operational for four days and at CAR for three days.

Core protocol by active search and punctual trapping. – In order to ensure a thorough sampling and to leave traps for a short time (e.g. pan traps), each study site was visited twice at intervals of a few days by the team of scientists. Participants were free to investigate the entire site, each using appropriate techniques in the habitats suitable for their taxonomic group. Sweeping and beating vegetation, pickaxe searching and collecting by net were widely used.

We attempted to install necrophagous traps in 2019 but due to the almost systematic destruction by wild boar this technique was abandoned.

Series of pan traps (coloured plates) (fig. 4H) were set up by hymenopterists (R. Le Divelec, B. Santos) in addition to the structured Diptera scheme mentioned above.

SAMPLE PROCESSING AND DATA MANAGEMENT FLOWS

A workflow for specimen processing and data management was designed at an early stage of the project building on previous experiences (TOUROULT *et al.*, 2021; ICHTER *et al.*, 2022) and on existing international standards on data quality (CHAPMAN, 2005).

Arthropod collections were organised along two pathways depending on whether they originated from active collections made by an expert or from passive trapping (Malaise, Barber, etc.) (see above). In the former case, the samples and collected specimens were all managed by the taxonomist, allowing him/her to adopt the appropriate processing method for the specimens of his/her focal group (e.g. in ethanol in a vial, preparation on a cotton layer, dry mounting on a board or pin) as well as for its labelling. In the case of collective trapping efforts, the sorting of specimens was carried out after the field work season by entomologists with a generalist/broad expertise on insect taxonomy (Thibault Ramage and Lionel Valladares). They were responsible for separating subsets from the samples according to the expertise of the taxonomists involved in the project. Thus, the specimens were sorted by order, superfamily, family and sometimes by subfamily and stored in a separate tube per collection event. These tubes were then sent to each expert who had previously signed a study and specimen sharing agreement with the MNHN. For each order, a coordinator was assigned to ensure a smooth dissemination of material and information among experts responsible for the identification of specimens. For some orders, a considerable number of specialists were enlisted. For example, for Diptera, 43 taxonomists expressed an interest to collaborate.

Due to the large number of samples processed and collected, ensuring accurate traceability requires the use of stringent labelling procedures with a unique code to designate each collection event. The use of a standardised code by all participants was the most effective way of maintaining traceability of samples and specimens from the field to the collection including trapped specimens. A “site” represents a defined geographical area or natural region (e.g. Ostriconi, Pinia, Capicorsu, etc.). Within each site, one or more survey events (also called “stations” in the database) were carried out. Each event records one or more samples, each listing one or more specimens and/or taxa collected and/or identified. Accordingly, each survey event or “station” is defined by a unique code containing the following four variables separated by dashes:

- a 2-3 letter code to indicate the site (see table II),
- a 2-3 letter code to indicate the sampling method used (see tables III and IV),
- a 2-3 letter code to indicate the name of the collector/observer (table V),
- a serial number.

For example, the code “CAR-HC-RLD-09” was attributed to specimens collected by hand on sight (HC) by Romain Le Divelec (RLD) in station number 9 (09) of the Carrataghju

site (CAR). Alternatively, this same code describes the 9th sample collected by RLD using HC in site CAR. This naming rule makes it possible to label the collection tubes clearly and unambiguously to link the essential collection information to the specimens, to disseminate the tubes among other colleagues and to readily compile a taxonomic synthesis by site. This method also makes it possible to measure the survey efforts from a spatial and temporal point of view.

All the stations and surveys were managed using the CarNat/CardObs software suite (<https://cardobs.mnhn.fr>) dedicated to the recording and management of naturalist data. Experts were encouraged to enter station information directly in the field using CarNat (fig. 5G). This mobile application enabled the experts to geolocate, describe the station and the sampling techniques used, attach one or more photographs of the habitat and add records based on the list of available names in the national taxonomic reference, TAXREF (GARGOMINY *et al.*, 2022). CarNat can operate outside the telecommunication network, which guarantees

Table III. – List and description of the trapping techniques used in the intensively sampled sites.

Name	Code (figure)	Description	Main focal taxa	Campu di Bonza (five stations), each station	Coastline of the Airbase 126	Forest of Valavo (Sotta)
Main habitat type (sampling period)				Green oak forest Alta Rocca (14. VI-25.VII.2019)	East Coast swamp forest (8-25.V.2021)	Cork oak forest of Porto-Vecchio (10-26.V.2021)
Malaise	MT (fig. 4C)	Interception of flying insects. Malaise tent, black with white roof, 1.5 m long.	Flying insects	2 traps	5 traps	5 traps
Polytrap™	PT (fig. 4A)	Transparent interceptor trap, cross-shaped, with transparent or yellow collecting cone (BRUSTEL, 2012).	Coleoptera, Hemiptera	2 yellow + 3 transparent cones	4 yellow + 6 transparent cones	4 yellow + 6 transparent cones
Lindgren funnel trap	LF or LFT (fig. 4B)	Trap with nested funnels, mimicking the dark shape of a trunk.	Saproxylic beetles (Coleoptera)	2 green + 2 black traps	5 green + 5 black traps	5 green + 5 black traps
Pitfall (Barber)	PF (fig. 4F)	Cup buried in soil with upper margin at soil surface level, filled with water and detergent.	Soil-dwelling arthropods	4 traps	10 traps	10 traps
Aerial attractive trap (or wine trap)	WT (fig. 4E)	Aerial traps composed of plastic water bottles baited with red wine and sugar (TOUROULT & WITTÉ, 2020).	Coleoptera Cerambycidae and Cetoniinae mainly	4 traps	10 traps	10 traps

Table IV. – List and description of the collecting techniques used in (nearly) all surveyed sites.

Name	Code	Description	Main focal taxa	2019	VI.2020	X.2020	2021
Beating sheet	BS (fig. 5F)	The beating tray (a white cloth stretched out on a 1 × 1 m frame) is held under a tree or shrub and the foliage is then beaten with a stick	Mainly Coleoptera, Hemiptera, Dermaptera, and Arachnida	X	X	X	X
Sweep net	SN (fig. 4G)	Sweeping of low vegetation or soil with a reinforced net to collect any insects that are present	Almost all insect orders, especially phytophagous species, Diptera, Hymenoptera; Arachnida	X	X	X	X
Active search, hand collection	HC (fig. 4I, 5A-B)	Active search on flowers, trunks, under stones, in decomposed wood (with or without net, pick,...)	All arthropods	X	X	X	X
Ground sampling point (Matocq glove)	MGG	Hand collection on the ground over an area of 2 m ² (detection of active specimens with a Matocq glove). Approx. 10 plots per site	Hemiptera (mainly Heteroptera)	X	X	X	X
Acoustics stations	LS	5-minutes acoustics stations with and without the use of an ultrasonic detector. Approx. 10 listening stations per site	Hemiptera, Cicadoidea Orthoptera	X	X	X	X
Litter sieving	SI (fig. 5D)	Surface litter sampling and rapid sieving on a beating tray or extraction by Berlese collector	Litter arthropods, ants, Coleoptera, Heteropterans (Tingidae, Nabidae, Rhyparochromidae)			X (one litter sieving per site)	X (approx. five litter sieving per site)
Landing net, Aquatic D-Net	LN (fig. 5C)	Sampling of water body with landing net or bringing-up silt and debris in the D-net	Aquatic Hemiptera (Nepomorpha and Gerromorpha) and Coleoptera	X (opportunistic Hemiptera sampling)	X (opportunistic Hemiptera sampling)	X (opportunistic Hemiptera sampling)	X (intensive Coleoptera sampling)
Motorised Hoover	DVAC (fig. 5E)	Motorised hoover to suck arthropods from the ground and from within low vegetation (HERZOG <i>et al.</i> , 2012)	All arthropods, mainly Arachnids, Hemiptera, and Coleoptera				X (10 samples per site)
Main light trap - Mercury vapour lamp (125 or 250 W)	UV	Searching for insects attracted at night by UV light (using a white sheet as a reflector)	Lepidoptera and various other insect groups	X (125 W, two complete nights per site)	X (one trap, 250 W, at Relais de Saleccia)	X (one complete night per site (sept.); one trap at Relais de Saleccia)	X (125 W, two complete nights per site)

Table IV. – (continued).

Additional light traps (LepiLED)	LED-UV (fig. 4D)	Searching for insects attracted at night by low-power UV light placed at a distance from the main light trap (UV)	Lepidoptera and various other insect groups	X (two complete nights with two Lepiled per site)	X (one complete night)	X (two complete nights with two Lepiled per site)	X (two complete nights with two Lepiled per site)
Honeydew	M	Insect sampling on tree trunks with a substance composed of fruit, honey, and alcohol. Two nights per site with one honeydew	Lepidoptera, Erebidae	X		X	X
Attractive aerial trap	WT (Fig. 4E)	Plastic bottle containing sweetened red wine (TOUROULT & WITTE, 2020)	Coleoptera, mainly Cerambycidae and Cetoniinae		X (five traps per site)		
Necrophagous trap	PFN	Barber trap (cup sunk into the ground) with bait suspended over it (usually seafood)	Necrophagous beetles (Histeridae, Scarabaeinae, Silphidae)	X (two traps per site for four days)	X (one trap at relais de Saleccia for ten days)		
Yellow, white, blue and red pan traps	YPT, WPT, BPT, RPT (fig. 4H)	Coloured plastic bowls (yellow, white, blue or red) installed at the soil surface level and filled with a fixative fluid and detergent	Mainly Hymenoptera and Diptera, but also some Coleoptera, and other insect orders	X	X		X
Attractive syrup	AS	Spray the foliage of shrubs and low branches of trees with an attractive liquid (maraschino/honey/water)	Aculeate Hymenoptera	X	X		X
Malaise trap*	MT	Black with white roof Malaise trap, 1.5 m long. Interception of flying insects,	All flying insects		four traps (Aiso valley) for eight days	four traps (Ostriconi), ten days	four traps (Ventiseri), ten days

* These Malaise traps were set up by experts in an opportunistic way, not as part of the structured sampling (see table III).

continuity in inventory operations. Upon return from the field, data can be transferred from a mobile device to the CardObs database using a reliable internet connection. Taking notes in the field with Carnat saves time and avoids problems with geographical coordinates or misspelt taxon names.

All participants could access their stations and records using their CarObs account. By establishing a shared dataset for each expedition, each taxonomist could also consult the stations (survey events) and records of other experts and of the passive trapping campaign. This avoids unnecessary duplication of stations (survey events) when someone transfers specimens to another colleague, or when the sorting of samples is completed. Each expert enters his/her identification results after selecting the appropriate station code, regardless of the creator of the station.

Table V. – List of scientists who participated to the fieldwork.

Name	Code	Affiliation	Studied group / function	2019	2020	2021
Jérôme BARBUT	JB	MNHN	Lepidoptera	x	x	x
Benoit CAILLERET	BC	Independent	Coleoptera		x	x
Alain CANARD	AC	Rennes University	Araneae	x	x	x
Marie CANUT	MC	Independent	Diptera, Syrphidae		x	x
Alexandre CORNUEL-WILLERMOZ	ACW	OEC- OCIC	Insect pollinators	x	x	x
Anja DE BRAEKELEER	ADB	Independent	Diptera	x		x
Thibaud DECAËNS	-	CNRS - CEFE	Oligochaeta			x
Sylvain DÉJEAN	SD	CEN Midi-Pyrénées	Aranea			x
François DUSOULIER	FD	MNHN	Hemiptera ; Orthopteroidea / Scientific coordination	x	x	x
Daniel FERNÁNDEZ MARCHÁN	-	CEFE	Oligochaeta			x
Olivier GARGOMINY	OG	OFB - PatriNat	Terrestrial Mollusca	x	x	x
Camille GAZAY	CG	OFB - PatriNat	Invertebrates / Barcoding		x	
Jean ICHTER	JI	Independent	Odonata ; Orthoptera ; Lepidoptera (butterflies) / Technical coordination		x	x
Claire JACQUET	CJ	Independent	Aranea			x
Adrien JAILLOUX	AJ	OFB - DRAS	Lepidoptera / Technical support			x
Arzhvaël JEUSSET	ArJ	OFB -PatriNat	Hymenoptera / Technical support			x
Thomas LEBARD	TL	Independent	Syrphidae		x	x
Romain LE DIVELEC	RLD	Independent	Hymenoptera	x	x	x
Antoine LÉVÈQUE	AL	OFB - PatriNat	Lepidoptera	x	x	x
Juliette MARTIN	JM	Independent	Technical support		x	x
Armand MATOCQ	AM	MNHN	Hemiptera			x
Thierry NOBLECOURT	TN	Independent	Hymenoptera, Symphyta			x
Franck NOËL	FN	Independent	Isopoda ; Diplopoda ; Hirudinea		x	
Olivier PASCAL	-	MNHN	Technical coordination	x		
Julien PIOLAIN	JP	MNHN - Isyeb	Lepidoptera / Technical support		x	
Eddy POIRIER	EP	Independent	Insects / Sampling	x	x	x
Rémy PONCET	RP	OFB - PatriNat	Lichenes	x	x	x
Philippe PONEL	PP	CNRS - IMBE	Coleoptera			x
Marc POLLET	MP	Independent	Diptera	x		x
Quentin ROME	QR	OFB - PatriNat	Hymenoptera		x	x
Rodolphe ROUGERIE	-	MNHN - Isyeb	Lepidoptera / Barcoding	x		x
Solène ROBERT	SR	OFB - PatriNat	Technical support			x
Bernardo SANTOS	BFS	MNHN - Isyeb	Hymenoptera, Ichneumonidae			x
Fabien SOLDATI	FS	ONF	Coleoptera	x		x
Jean-Claude STREITO	JCS	INRAE	Hemiptera			x
Nicolas SUBERBIELLE	NS	CBNC	Fungi		x	x
Julien TOUROULT	JT	OFB - PatriNat	Coleoptera / Scientific coordination	x	x	x
Claire VILLEMAN	CV	MNHN - Isyeb	Hymenoptera	x	x	x
Benjamin ZELVELDER	BZ	MNHN - Isyeb	Lepidoptera/Technical support			x

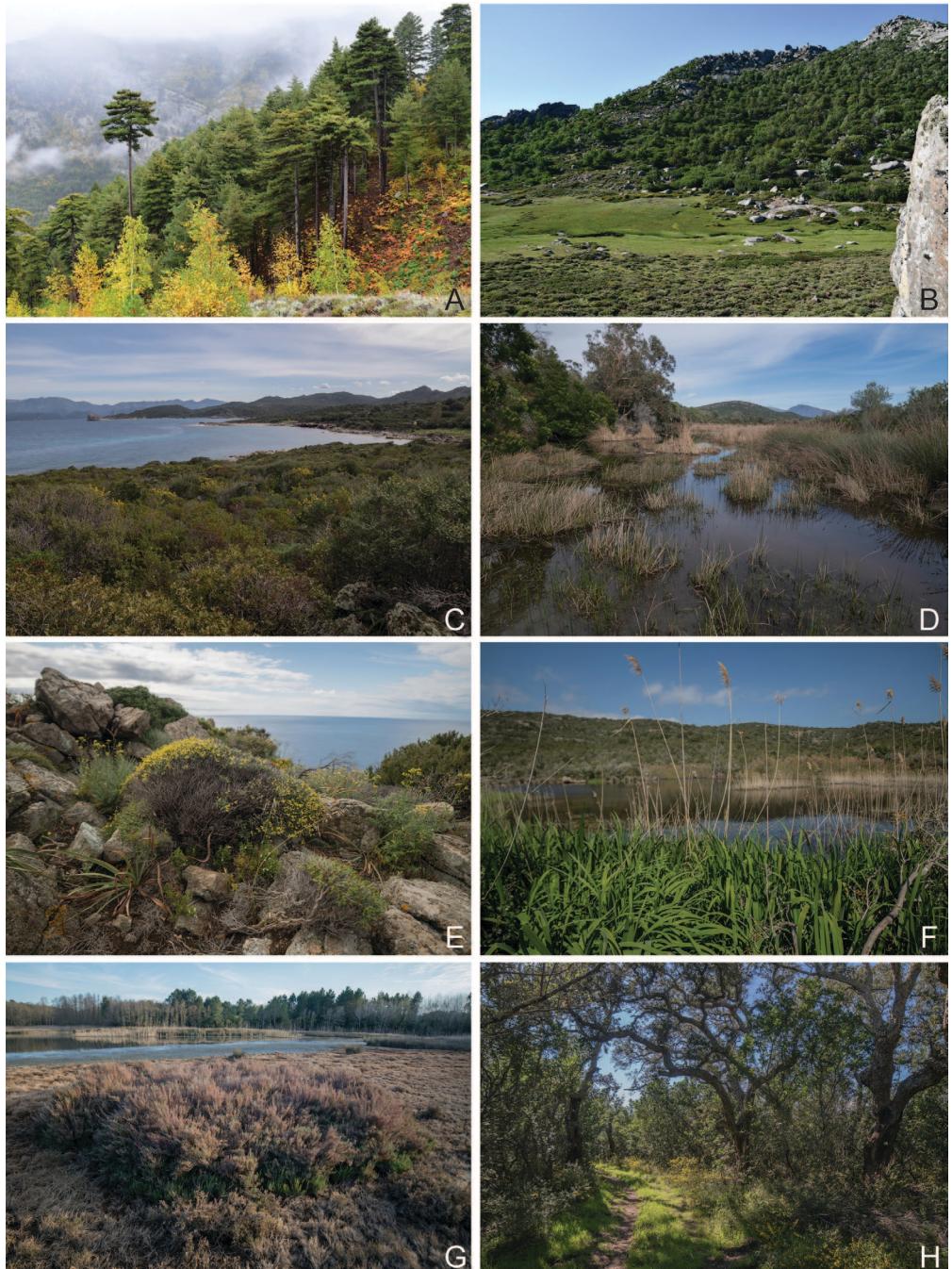


Fig. 3. – Selection of ecosystem types and sites studied during the Our Planet Reviewed Corsica expeditions. – A, Laricio pine forest, Tartagine. – B, Pozzines, Coscione plateau. – C, Maquis, Agriate. – D, Padullela marshes, Agriate. – E, Low maquis, northern Capicorsu. – F, Littoral pond and marshland, Carrataghju. – G, Saltmarshes, Pinia. – H, Cork oak forest, Valavo. (*Photos A-B by J. Touroult, C-H by J. Ichter*).



Fig. 4. – Collecting techniques. – A, Polytrap™ with yellow cone. – B, Green Lindgren funnel. – C, Malaise trap. – D, Light trap with LEPILED. – E, Aerial attractive trap (or Wine trap). – F, Pitfall or Barber trap. – G, Pan trap unit for Diptera (see Intensive Diptera pan trap protocol) and targeted net sweeping. – H, Four coloured pan traps (other protocols). – I, Active search on sight by bark removal of dead trees. (*All photos by J. Touroult*).



Fig. 5. – Sampling techniques and sample processing. – **A**, Active search in a dead tree trunk. – **B**, Diptera collection with an entomological net. – **C**, Aquatic insects sampling with a landing net. – **D**, Litter screening after passing through a sieve. – **E**, Arthropod sampling with vacuum suction device in a wetland. – **F**, Vegetation beating. – **G**, Entering the geographical position of a pitfall (or Barber) trap station with the Carnat mobile tool. – **H**, Field laboratory in Agriate. (Photos A-F, H by J. Ichter, G by J. Touroult).

Upon return from the field and once part or all of the material has been identified, the data entered into CardObs can be shared within the framework of the National Inventory of Natural Heritage (INPN) and its information system (SINP). The data are then shared at their maximal geographical precision and are visible and findable notably on OpenObs (<https://openobs.mnhn.fr>) and on the GBIF website (<https://www.gbif.org>). The first data were already published three months after the end of the expedition. In case of a change of identification, updates are reflected in these systems in a seamless workflow.

Data publication from CardObs to the national biodiversity inventory (INPN) is operated by PatriNat through the SINP information system. This system guarantees a series of controls including compliance with SINP standard formats (e.g. required formats, geographical and taxonomic repositories) and consistency (i.e. logical compatibility within the data).

All datasets are consolidated in a common acquisition framework (*cadre d'acquisition*) <https://inpn.mnhn.fr/espece/cadre/14975>.

- La Planète Revisitée Corse : observations lors des phases de reconnaissance et d'installation: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/27515> / GBIF <https://doi.org/10.15468/2ecziz>
- La Planète Revisitée Corse 2019 : protocole de piégeage entomologique - Alta Rocca: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/21812> / GBIF <https://doi.org/10.15468/apsjis>
- La Planète Revisitée Corse 2019 : prospections Alta Rocca et Tartagine: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/21813> / GBIF <https://doi.org/10.15468/hyemit>
- La Planète Revisitée Corse 2019 : protocole assiettes colorées - Alta Rocca: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/33256> / GBIF <https://doi.org/10.15468/ha9tdf>
- La Planète Revisitée Corse 2020 : prospections Agriate, Saint-Florent et Cap Corse: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/38455> + GBIF <https://doi.org/10.15468/bwhm6a>
- La Planète Revisitée Corse 2021 : protocole assiettes colorées - Côte orientale: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/55237> / GBIF <https://doi.org/10.15468/5mujbk>
- La Planète Revisitée Corse 2021 : prospections Côte orientale et Cap Corse: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/55164> / <https://doi.org/10.15468/g5astt>
- La Planète Revisitée Corse 2021 : piégeage entomologique - Côte orientale: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/55165> / GBIF <https://doi.org/10.15468/uvqn6u>
- La Planète Revisitée Corse : échantillonnage des vers de terre: <https://inpn.mnhn.fr/espece/jeudonnees/54538> / GBIF : <https://doi.org/10.15468/gjgtz6>

At the end of each field work day, the experts were invited to select a few specimens of each (morpho-)species to detach a tissue sample (leg or piece of leg) for DNA barcoding. These specimens were also photographed and given a unique number (SampleID code) to ensure traceability of the specimen, its sequence and the collection metadata (fig. 5H). Sequencing was performed at the University of Guelph (Ontario, Canada) and specimen and sequence data are stored and managed within the Barcode of Life Data System (BOLD) (www.boldsystems.org). A link with CardObs is ensured to allow for the transfer of collection data to BOLD and facilitate future updates of taxonomic information when relevant. All the sequences produced require a curation process to clear contaminants and correct or complete identifications; this process benefits from the continued input from expert taxonomists involved in the programme. Once achieved, these sequences will be made publicly available through a dedicated data-release paper (ROUGERIE *et al.*, in prep.). Sequenced specimens are all stored as vouchers and are linked with molecular reference libraries through their SampleID code, physically printed and attached (e.g. pinned) to the specimen. Once identified, all the specimens processed through DNA barcoding are destined to be deposited in the MNHN collections. This is already the case for Coleoptera and Heteroptera, which were dry-mounted during the summer of 2022.



Fig. 6. – Processing flow for samples containing Diptera. – **A**, Pan trap unit four days after installation on bank of small stream in pozzine of Castellu d'Ornucci, Serra-di-Scopamène (2019). – **B**, Diptera coordinator collecting Dolichopodidae (Diptera) on sight with sweep net at pan trap sampling site in dry oak forest of Campu di Bonza, Serra-di-Scopamène (2019). – **C**, Total yield of Diptera samples from pan traps and sweep netting, Alta Rocca (2019). – **D**, Collection of subsamples as the result of separating specimens of different families in separate vials. – **E**, Selection of pooled subsample sets per Diptera family. – **F**, Overview of pooled subsample sets. – **G**, Packed subsample sets ready to be disseminated to Diptera taxonomic experts.

This general procedure can be illustrated with the treatment of Diptera, which required a lot of post-processing. Diptera were sorted from 871 samples that were collected by multiple participants in the expedition. Specimens of different families were subsequently separated during this process, producing about 4,300 subsamples. Diptera subsamples without an expert were deposited at the MNHN, while the remaining over 3,100 subsamples of 37 different Diptera families were finally disseminated among the involved Diptera experts (fig. 6). Prior to the expedition the Diptera coordinator (MP) contacted a large number of mainly European Diptera experts, 43 of whom committed to contribute to the identification process. Next to the general coordinatorship, three roles were defined: (i) coordinator, (ii) lead and (iii) collaborator. A lead takes the responsibility for the identification of the specimens, if desired, supported by one or more collaborators. The role of coordinator entails the sorting of suprafamily samples (e.g., miscellaneous Diptera Brachycera; Empidoidea) into fractions that are studied by different leads and is mostly combined with the latter role. Ultimately about 30 experts from 13 different countries (Belgium, Bulgaria, Croatia, Czech Republic, Denmark, France, Germany, Italy, Netherlands, Poland, Sweden, United Kingdom, USA) were actively involved, two of which left the project along the way. Each expert signed the agreement form mentioned earlier that defines the conditions and rules for the return of data and the return/retainment of specimens.

COLLECTING PERMITS AND ACCESS AUTHORISATIONS

When selecting the sampling sites, we approached the site owners and managers (Conservatoire du Littoral - CdL, Office national des forêts or local authorities) to inform them and obtain their approval. The sampling did not target the few species of arthropods protected in Corsica but given the risk of their unintentional collection by trapping, we applied to the Corsican DREAL for authorisation to collect protected species as a preventive measure. We thus benefited from prefectoral decisions for the two Corsican departments during all the surveys (ref: arrêté 2A-2019-05-21-002, 2A-2021-06-02-00004 and 2B-2021-06-02-00008).

For tissue sampling for DNA sequencing we made the necessary declarations to the French Ministry of Ecology. However, it turned out that this step was not necessary as simple sequencing for taxonomic purposes is not considered to be a use of genetic material according to the French Ministry of Environment transposition of the Access and Benefit Sharing of Genetic Resources (ABS).

PARTICIPANTS

More than 40 people actively participated to the terrestrial part of the programme including 34 field biologists. A coordination team (FD, JI, OP, JT) was in charge of the scientific and technical organisation including exploratory visits of the sites and meetings with local partners, fieldwork planning, logistics and post-production. RR coordinated DNA barcoding efforts. Alice Leblond (MNHN) was responsible for project administration.

In the preparatory phase, colleagues from various organisations (e.g., CdL, OEC, OFB, ONF, CBNC) helped with the selection of the sites. In 2021, the Airbase 126 provided three persons from its staff to provide support with logistics and communication. Two film producers (Paul Winling and Sébastien Pagani) and two journalists (Julien Faure and Yann Chavance) joined the team *in situ* on several occasions. After the fieldwork, two professional entomologists (Thibault Ramage and Lionel Valladares) were hired for a few months to sort the material from the entomological traps.

PUBLIC OUTREACH

The Our Planet Reviewed programme also aims to raise awareness among the general public about neglected biodiversity and the many discoveries that remain to be made in Corsica. Within the framework of this programme, several papers have been published in the local and regional press, as well as several news flashes on television.

From a perspective of national broadcasting, the following documentaries were directly related to the follow-up of the work of the taxonomic experts throughout the Corsican expedition:

- *La Planète revisitée : Corse (volet terrestre)* YouTube video (<https://www.youtube.com/watch?v=WbnmQ5HpVLc>) by MNHN (Sébastien Pagani 2019);
- *Biodiversité : la Corse revisitée*, France Télévision TV programme (Lionel Boisseau, 2020);
- *La Planète Revisitée : Corse. Un travail collectif / En immersion / Sur le terrain / Un inventaire moderne / Bilan à chaud.* YouTube videos (<https://www.youtube.com/watch?v=bQvdB3zlsqQ&t=141s>) by MNHN (Paul Wiling, Jean Ichter and Alice Leblond, 2021);
- *Sur les traces de “La planète revisitée” en Corse.* YouTube video (<https://www.youtube.com/watch?v=YvZNuScHhgQ&t=15s>) by Office français de la biodiversité (Rémi Knaff and Guilhem Richard, 2021);
- *En Terre ferme : Les punaises de Corse*, Ushuaïa TV programme, 2021;
- *Association de bienfaiteurs : Le Maquis*, Arte TV programme, 2022.

Table VI. – Arthropod data produced within the framework of the *Our Planet Reviewed in Corsica* expedition (date: 15.I.2023), as compared to previous knowledge available in public databases (INPN and BOLD).

Taxon	Number of occurrence data in Corsica (< 2019)	Occurrence data produced (2019-2021)	Number of species with at least one data record in Corsica (< 2019)	Number of species observed (2019-2021)	Number of sequenced specimens from Corsica available in BOLD (< 2019)	Number of specimens sequenced (2019-2021)
Arachnida	7,134	3,560	654	499	95	305
Insecta, Coleoptera	11,226	10,707	1,276	1,300	75	2,820
Insecta, Diptera	1,675	755*	179	140	18	633
Insecta, Hemiptera	1,567	4,836	345	550	39	926
Insecta, Hymenoptera	6,951	2,899	517	370	117	1,493
Insecta, Lepidoptera	14,472	4,884	989	570	317	2,290
Insecta (all orders combined)	51,164	27,145	3,777	3,100	569	8,446
Malacostraca, Isopoda, Oniscidea	1,324	370	77	45	0	119

Public outreach also involved children from local schools who had the opportunity to meet with taxonomists in the field in 2020 and 2021. Several activities for the general public were also organised during the fieldwork periods.

PRELIMINARY RESULTS, DISCUSSION AND CONCLUSION

The cumulative survey effort of all the scientific and technical participants represented approximately 880 days of fieldwork, with a total of 28 experts involved *in situ*, 26 of whom were dedicated to invertebrates, two to lichens and fungi and seven individuals providing technical and logistic support. The field campaigns enabled a thorough investigation of 19 sites (fig. 7A) with a variety of habitats including a few sectors that had hardly been studied before. They also produced a large amount of precisely georeferenced data on terrestrial arthropods of Corsica. By early 2023, 85 experts (incl. 34 Diptera workers) have contributed to the identification of the collected specimens. As of 15.I.2023, the datasets produced include 4,800 collection events (unique combination of place, date, technique, observer, cf. fig. 7A), 38,000 occurrence data of 4,900 taxa. For terrestrial arthropods alone, there are 31,100 occurrence data and 3,900 taxa (table VI and fig. 7B). The increase in occurrence data is significant at the scale of Corsica since these data represent, depending on the group, an increase ranging from 28% (woodlice) to 308% (Hemiptera) compared to the amount of public data available before 2019 and an increase of 53% for insects as a whole (table VI). The order Diptera has not yet been included in these preliminary results.

With respect to DNA barcoding results, 8,879 arthropod specimens were sampled (table VI) of which 6,857 yielded a DNA barcode sequence. This effort considerably increased the number of DNA barcodes in BOLD for the fauna of Corsica, with a 14-fold increase in existing sequences of insects of Corsica compared to what was available before the start of the survey (table VI). Data curation is currently in progress and DNA sequences and specimen data and images will be made publicly available soon.

*Most of these Diptera data relate to a few families only (mainly Syrphidae and Stratiomyidae), while the identification and collection of identification results is still ongoing (see text).

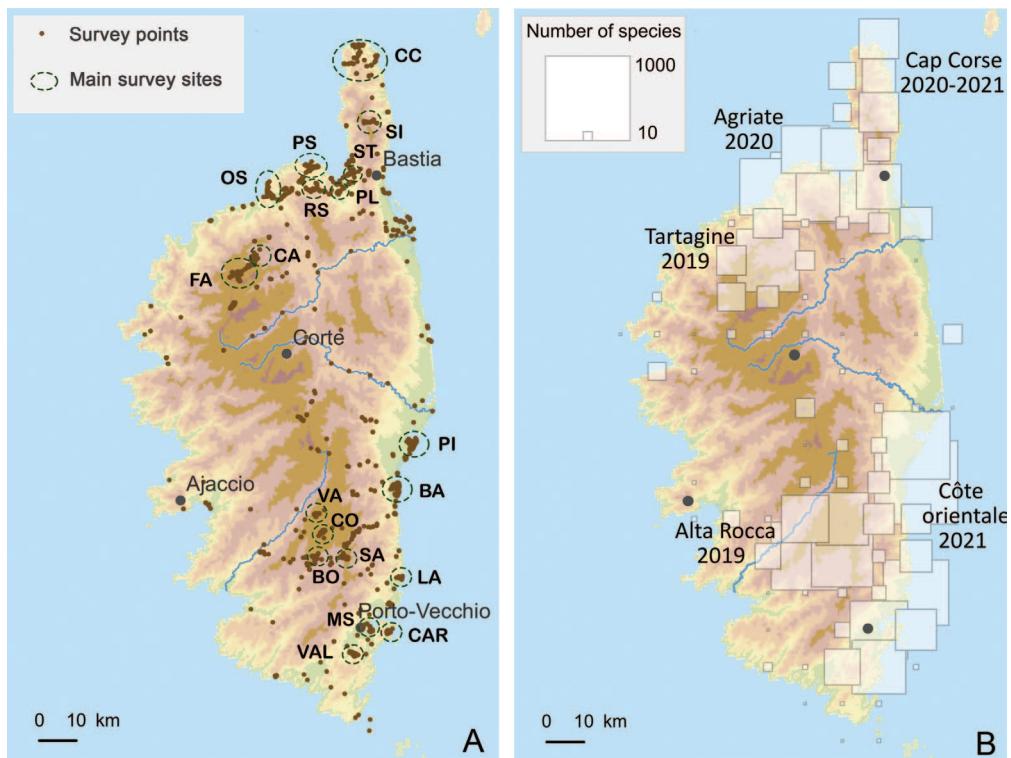


Fig. 7. – Our Planet Reviewed 2019–2021 sampling intensity for terrestrial arthropods (Insecta, Arachnida, Myriapoda and Crustaceae). – A, Main collecting sites and precise sampling localities, including opportunistic records and recognition missions. – B, Species richness obtained and major sampling areas, squares of proportional size on a 10 × 10 km grid.

Twelve species new to science have already been described, in part or whole, on the basis of the material collected in the framework of Our Planet Reviewed: one new Chilopoda (IORIO, 2021), eight new Diptera (BOARDMAN & STARÝ, 2020; PUSH *et al.*, 2020; IVKOVIĆ *et al.*, 2021; POLLET *et al.*, 2022; GROOTAERT *et al.*, 2023), two Hymenoptera Apoidea (LE DIVELEC, 2023) and even one new hawkmoth Lepidoptera (HAXAIRE *et al.*, 2023).

Furthermore, 148 first faunal records for Corsica were also published: 33 Arachnida (DÉJEAN *et al.*, 2023), 19 Coleoptera (TOUROULT *et al.*, 2023), 70 Diptera (GROOTAERT *et al.*, 2023; HAENNI *et al.*, 2023; IVKOVIĆ *et al.*, 2021; KOLCSÁR *et al.*, 2021; MENGUAL *et al.*, 2023; MORTELMANS & POLLET, 2023; QUINDROIT *et al.*, 2023; TILLIER, 2023b; ZEEGERS & POLLET, 2023), 16 Hymenoptera (LE DIVELEC, 2023; NOBLECOURT, 2023; VILLEMAN *et al.*, 2023), 5 Lepidoptera (BARBUT & LÉVÉQUE, 2020; BARBUT *et al.*, 2021; JAUX, 2023), 5 Neuroptera (TILLIER, 2023a) as well as the sighting of a ground beetle (Coleoptera, Carabidae) that had not been seen for decades (SOLDATI & TOUROULT, 2021).

In addition to the contribution to knowledge on invertebrates of Corsica, the collected and sequenced material has contributed to various taxonomic revisions: Hymenoptera Apoidea (LE DIVELEC, 2022; LITMAN *et al.*, 2022; WOOD & LE DIVELEC, 2022), Geometridae of the genus *Thera* (Lepidoptera) (TAUTEL, 2021), the *Phragmatiphila nexa* complex (Lepidoptera) (GOVI *et al.*, 2022) and faunistics of the Tenebrionidae of the genus *Phaleria* from France (Coleoptera) (SOLDATI & SOLDATI, 2022). Next to arthropods, the programme resulted in remarkable findings on the Corsican fauna of earthworms (MARCHÁN *et al.*, 2022; MARCHÁN *et al.*, 2023).

The data produced and disseminated with all their precision in the SINP will make it possible to contribute to the distribution atlases currently being prepared such as the Corsican atlas for Orthoptera and that for moths. In addition, these data will enable us to complete and update the list of trigger species in the key biodiversity zones listed as ZNIEFF (LEPAGEUR *et al.*, 2022).

Stepping back to the scale of large Mediterranean islands, our programme is comparable to the survey carried out by our Italian colleagues in Sardinia from 2003 to 2008, which resulted in a large series of scientific articles on its fauna (e.g. CERRETTI *et al.*, 2009; NARDI *et al.*, 2011). However, contrary to the latter survey, our approach involved the massive use of traps in only a few sites, the management of precise georeferenced data with their dissemination in the public biodiversity information systems and efforts to generate DNA barcode sequences for a maximum number of species.

Sampling focused on forest species, as well as on interception traps and coloured pan traps for Diptera and Hymenoptera. We did not target the fauna of caves and cavities (endogeous and cavernicolous Coleoptera), nor that of waterbody surfaces (Ephemeroptera, Plecoptera, Trichoptera) and sub-riverine habitats (stygobian fauna). Sampling of myriapods was scarce and opportunistic only due to the absence of a myriapod expert within the team. Likewise, neither mites, pseudoscorpions, springtails, silverfishes, parasitic insects (Phthiraptera, Siphonaptera), Psocoptera nor Thysanoptera were targeted in our inventories. Nevertheless, specimens of these taxonomic groups, including Neuroptera, that were occasionally collected as side catches, were stored separately and some have already been studied (Neuroptera, for example, see TILLIER, 2023a).

During a previous Our Planet Reviewed exploration, we noted that the main scientific findings were published within two to five years after the mission (TOUROULT *et al.*, 2021) and the literature indicates that, on average, it takes around twenty years for a species to be described (FONTAINE *et al.*, 2012). The first results of the Our Planet Reviewed Corsica expedition are promising, with the release of a large number of data and several publications. Two years after the end of the sampling phases, the exploitation of the data has only just begun and the present issue of the *Bulletin de la Société entomologique de France* will allow the dissemination of a new substantial series of results.

ACKNOWLEDGEMENTS. – This mission was co-organised by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) and the Office français de la biodiversité (OFB) with the strategic and financial support of the Collectivité de Corse (CdC). We would like to sincerely thank our colleagues in Corsica for their help and support: the Office de l'Environnement de la Corse, its Observatoire-conservatoire des invertébrés de Corse (OCIC: Cyril Berquier and Alexandre Cornuel-Willermoz), its Conservatoire botanique national de Corse (Alain Delage and Nicolas Suberbille), the Conservatoire du Littoral (Michel Delaugerre, Isabelle Guyot and Michel Muracciole), the Direction régionale de l'environnement de l'aménagement et du logement, the Office national des forêts (Daniel Cambon, Sandra Guy and Stéphane Muracciole), the departmental service of the Office français de la biodiversité (Camille Albertini), the Conservatoire des espaces naturels de Corse (Julie Peinado), the Communauté de communes de l'Alta Rocca (Jean-Paul Rocca-Serra, Jessica Charrier and the eco-guards), the communes and mayors of Mausoléo, Olmi-Cappella, Zonza (Anthony Muzy) and Zicavo, the Relais de Saleccia, and the management and staff of the Ventiseri-Solenzara Airbase (Colonel Ribette, Serge Sarda, Céline Mesme, Christine Morganti and Géraldine Talon).

Special thanks are due to Line Le Gall (MNHN), director of scientific explorations, to Pascale Joannot (MNHN), her predecessor, to Philippe Bouchet (MNHN), co-founder with Olivier Pascal of the *La Planète Révisée* programme, to Alice Leblond (MNHN) for her key role at all stages of the expedition as well as to Sébastien Pagani (MNHN), Paul Winling (video producer), and Rémi Knaff (OFB) and Guilhem Richard (OFB) for the audiovisual productions. We also thank Charlotte Gillbanks for proofreading and improving the English text.

Finally, many thanks to all the naturalists, taxonomists, students and technicians for their past and continued participation in the field and in the laboratories.

ORCID

- Julien Touroult :  <https://orcid.org/0000-0002-4619-5590>
- Jean Ichter :  <https://orcid.org/0000-0002-8197-0716>
- Marc Pollet :  <https://orcid.org/0000-0001-5198-5928>
- Rodolphe Rougerie :  <https://orcid.org/0000-0003-0937-2815>
- François Dusoulier :  <https://orcid.org/0000-0001-9062-5239>

REFERENCES

- BARBUT J. & LÉVÈQUE A., 2020. – Découverte d'une Noctuelle nouvelle pour la Corse et redécouverte d'une seconde espèce non revue sur l'île depuis près de cinquante ans (Lepidoptera Noctuidae Xyleninae). *Alexanor*, **29** (2) : 83-86.
- BARBUT J., BATOR D., BILLI F., GRENIER S., GRENIER J. & LÉVÈQUE A., 2021. – Contribution à l'inventaire des Macrohétérocères de Corse, avec la découverte de huit espèces nouvelles pour l'île, dont une nouvelle pour la France (Lepidoptera Drepanidae, Geometridae, Erebidae, Noctuidae et Nolidae). *Alexanor*, **29** (5) : 323-328.
- BECKER T., KUNTZE A., SEHNABL J. & VILLENEUVE E., 1910. – Dipterologische Sammelreise nach Korsika. (Dipt.). *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **1910** (6) : 635-635.
- BIGOT L., 1959. – Notes entomologiques et biogéographiques sur l'île de Corse. *Vie et Milieu*, **9** (3) [1958] : 361-378.
- BLATRIX R., AUBERT C., DECAENS T., BERQUIER C., ANDREI-RUIZ M.-C. & GALKOWSKI C., 2020. – Contribution of a DNA barcode to an assessment of the specificity of ant taxa (Hymenoptera: Formicidae) on Corsica. *European Journal of Entomology*, **117** : 420-429. <https://doi.org/10.14411/eje.2020.046>
- BLATRIX R., COLINDRE L., WEGNEZ P., GALKOWSKI C. & COLIN T., 2018. – *Fourmis de Corse*. Corte : Editions de l'Office de l'environnement de la Corse, 147 p.
- BOARDMAN P. & STARÝ J., 2020. – *Molophilus (Molophilus) zonzensis* sp.n. (Diptera, Limoniidae) from Corsica. *Dipterists Digest*, **27** : 155-158.
- BOUCHET P., LE GUYADER H. & PASCAL O., 2009. – The SANTO 2006 Global Biodiversity Survey: an attempt to reconcile the pace of taxonomy and conservation. *Zoosystema*, **31** (3) : 401-406. <https://doi.org/10.5252/z2009n3a0>
- BRUSTEL H., 2012. – Polytrap 2010™: new “soft design” window flight trap for saproxylic beetles. In: Saproxylic beetles in Europe: monitoring, biology and conservation. Short note. *Studia forestalia Slovenica*, **137** : 91-92.
- CANARD A., 1989. – Contribution à l'étude des aranéides du parc naturel régional de la Corse. *Travaux scientifiques du parc naturel régional et des réserves naturelles de Corse*, **20** : 1-52.
- CERRETTI P., MASON F., MINELLI A., NARDI G. & WHITMORE D. (eds.), 2009. – Research on the terrestrial arthropods of Sardinia. *Zootaxa*, **2318** (1) : 1-602. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.2318.1>
- CHAPMAN A. D., 2005. – *Principles of Data Quality, version 1.0*. Copenhagen : Global Biodiversity Information Facility, 58 p. <https://doi.org/10.15468/DOC.JRG-A190>
- COWIE R. H., BOUCHET P. & FONTAINE B., 2022. – The Sixth Mass Extinction: fact, fiction or speculation? *Biological Reviews*, **97** (2) : 640-663. <https://doi.org/10.1111/brv.12816>
- DÉJEAN S., JACQUET C. & CANARD A., 2023. – Contribution de la mission *La Planète Revisée* à la connaissance des araignées : 33 espèces nouvelles pour la Corse, dont deux nouvelles pour la faune de France (Arachnida, Araneae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 383-402. https://doi.org/10.32475/bsef_2304
- DELAGE A. & HUGOT L., 2020. – *Atlas biogéographique de la flore de Corse*. Aiacciu : Albiana, 607 p.
- DUSOULIER F., 2018. – *Les hémiptères hétéroptères de Corse : bilan des rencontres nationales des hétéroptéristes 2017 et éléments de synthèse faunistique et biogéographique*. Toulon : Rapport Zicrona pour l'Office de l'environnement de la Corse, 157 p.
- EDWARDS F. W., 1928. – The Nematocerous Diptera of Corsica. *Encyclopédie entomologique. Série B. Mémoires et notes, II. Dipt.* : 157-189.
- FAN J., DENUX O., COURTIN C., BERNARD A., JAVAL M., MILLAR J. G., HANKS L. M. & ROQUES A., 2019. – Multi-component blends for trapping native and exotic longhorn beetles at potential points-of-entry and in forests. *Journal of Pest Science*, **92** (1) : 281-297. <https://doi.org/10.1007/s10340-018-0997-6>

- FONTAINE B., PERRARD A. & BOUCHET P., 2012. – 21 years of shelf life between discovery and description of new species. *Current Biology*, **22** (22) : R943-R944. <https://doi.org/10.1016/j.cub.2012.10.029>
- GARGOMINY O., TERCERIE S., RÉGNIER C., DUPONT P., DASZKIEWICZ P., ANTONETTI P., LÉOTARD G., RAMAGE T., IDCZAK L., VANDEL E., PETITTEVILLE M., LEBLOND S., BOULLET V., DENYS G., DE MASSARY J.-C., DUSOULIER F., LÉVÈQUE A., JOURDAN H., TOUROULT J., ROME Q., LE DIVELEC R., SIMIAN G., SAVOURÉ-SOUBELET A., PAGE N., BARBUT J., CANARD A., HAFFNER P., MEYER C., VAN ES J., PONCET R., DEMERGES D., MEHRAN B., HORELLOU A., AH-PENG C., BERNARD J.-F., BOUNIAS-DELACOUR A., CAESAR M., COMOLET-TIRMAN J., COURTECUISSE R., DELFOSSE E., DEWYNTER M., HUGONNOT V., LAVOCAT BERNARD E., LEBOUVIER M., LEBRETON E., MALÉCOT V., MOREAU P. A., MOULIN N., MULLER S., NOBLECOURT T., NOËL P., PELLENS R., THOUVENOT L., TISON J.-M., ROBBERT GRADSTEIN S., RODRIGUES C., ROUHAN G. & VÉRON S., 2022. – TAXREF v16.0, référentiel taxonomique pour la France. PatriNat (OFB-CNRS-MNHN), Muséum national d'Histoire naturelle, Paris. Archive de téléchargement contenant huit fichiers. <https://inpn.mnhn.fr/telechargement/referentielEspece/taxref/16.0/menu>
- GEIGER M. F., ASTRIN J. J., BORSCH T., BURKHARDT U., GROBE P., HAND R., HAUSMANN A., HOHBERG K., KROGMANN L., LUTZ M., MONJE C., MISOF B., MORINIÈRE J., MÜLLER K., PIETSCH S., QUANDT D., RULIK B., SCHOLLER M., TRAUNSPURGER W., HASZPRUNAR G. & WÄGELE W., 2016. – How to tackle the molecular species inventory for an industrialized nation—lessons from the first phase of the German Barcode of Life initiative GBOL (2012–2015). *Genome*, **59** (9) : 661-670. <https://doi.org/10.1139/gen-2015-0185>
- GOVI G., FIUMI G., BARBUT J., SCALERCIO S. & HAUSMANN A., 2022. – An unexpected species complex unveiled in southern European populations of *Phragmatiphila nexa* (Hübner, [1808]) (Lepidoptera, Noctuidae, Noctuinae, Apameini). *Zootaxa*, **5128** (3) : 355-383. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.5128.3.3>
- GROOTAERT P., POLLET M., DEKONINCK W. & VAN ACHTERBERG C., 2010. – Sampling insects: general techniques, strategies and remarks. In : EYMANN J., DEGREEF J., HÄUSER C., MONJE J.C., SAMYN Y. & VANDEN SPIEGEL D. (Eds). Manual on Field Recording Techniques and Protocols for All Taxa Biodiversity Inventories. *ABC TAXA*, **8** (2) : 377-399.
- GROOTAERT P., VAN DE VELDE I. & POLLET M. 2023. – The Hybotidae of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* survey, with the description of three new species of *Platypalpus* and *Tachydromia* (Diptera, Empidoidea). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 533-560. https://doi.org/10.32475/bsef_2301
- HAENNI J.-P., POLLET M., TOUROULT J., QUINDROIT C. & ANDREI-RUIZ M.-C., 2023. – The Bibionidae of Corsica (Diptera). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 507-520. https://doi.org/10.32475/bsef_2289
- HAXAIRE J., MECLICHAR T. & ROUGERIE R., 2023. – Notes on the use of genus *Hyloicus* Hübner, 1819, with the description of a new species of the “*H. pinastri* complex” from Corsica (Lepidoptera, Sphingidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 621-634. https://doi.org/10.32475/bsef_2299
- HEBERT P. D. N., CYWINSKA A., BALL S. L. & DEWAARD J. R., 2003. – Biological identifications through DNA barcodes. *Proceedings of the Royal Society B: Biological Sciences*, **270** : 313-321. <https://doi.org/10.1098/rspb.2002.2218>
- HERZOG F., BALÁZS K., DENNIS P., FRIEDEL J., GEIJZENDORFFER I., JEANNERET P., KAINZ M. & POINTEREAU P., 2012. – Biodiversity indicators for European farming systems : A guidebook. *ART-Schriftenreihe*, **17** : 102 p.
- ICHTER J., LECCIA M.-F., TOUROULT J., BLANDIN P., ABERLENC H.-P., HOLTOF J.-F., FORET J., BONET R., PASCAL O., DUSOULIER F., GARGOMINY O. & PONCET L., 2018. – *Les inventaires généraux de la biodiversité en France et dans le monde. Revue des All Taxa Biodiversity Inventories*. Paris : UMS PatriNat (CNRS/OFB/MNHN) & Parc national du Mercantour, 51 p.
- IORIO E., 2021. – Les Himantariidae ouest-européens, avec la description d'une nouvelle espèce du genre *Stigmatogaster* Latzel, 1880 (Chilopoda, Geophilomorpha). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **126** (2) : 133-158. https://doi.org/10.32475/bsef_2185
- IVKOVIĆ M., PEROVIĆ M., GROOTAERT P. & POLLET M., 2021. – High endemicity in aquatic dance flies of Corsica, France (Diptera, Empididae, Clinocerinae and Hemerodromiinae), with the description of a new species of Chelipoda. *ZooKeys*, **1039** : 177-197. <https://doi.org/10.3897/zookeys.1039.66493>

- JAILLOUX A., 2023. – Première mention française d'*Apotema baixerasi* Vives, 2001, et quelques autres observations remarquables de Lépidoptères en Corse (Lepidoptera). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4), 2023 : 605-620. https://doi.org/10.32475/bsef_2277
- JIROUX E. (coord.), BOUYON H., COULON J., MACHARD P., MONCOUTIER B. & PRÉVOST P., 2019. – Faune des coléoptères de Corse : vol. 1 : famille des Carabidae Latreille, 1802- Nebriidae Laporte, 1834 - Omophronidae Bonelli, 1810 - Cicindelidae, Latreille, 1802- Siagonidae Bonelli, 1813 - Scaritidae Bonelli, 1810 - Apotomidae LeConte, 1853- Brachidae Bonelli, 1810 - Psydridae LeConte, 1853 - Trechidae Bonelli, 1810 - Harpalidae Bonelli, 1810. Conflans-Sainte-Honorine : Magellanes, 332 p.
- KARLSSON D., HARTOP E., FORSHAGE M., JASCHHOF M. & RONQUIST F., 2020. – The Swedish Malaise Trap Project: A 15 Year Retrospective on a Countrywide Insect Inventory. *Biodiversity Data Journal*, **8** : e47255. <https://doi.org/10.3897/BDJ.8.e47255>
- KOLCSÁR L.-P., OOSTERBROEK P., GAVRYUSHIN D., OLSEN K. M., PARAMONOV N., PILIPENKO V., STARÝ J., POLEVOI A., LANTSOV V., EIROA E., ANDERSSON M., SALMELA J., QUINDROIT C., D'OLIVEIRA M., HANCOCK E. G., MEDEROS J., BOARDMAN P., VIITANEN E. & WATANABE K., 2021. – Contribution to the knowledge of Limoniidae (Diptera: Tipuloidea): first records of 244 species from various European countries. *Biodiversity Data Journal*, **9** : e67085. <https://doi.org/10.3897/BDJ.9.e67085>
- KUNTZE A., 1913. – Dipterologische Sammelreise in Korsika des Herrn W. Schnuse in Dresden im Juni und Juli 1899. *Deutsche entomologische Zeitschrift*, **57** : 544-552.
- LE DIVELEC R., 2022. – A taxonomic review of the *Tracheliodes quinquenotatus* (Jurine, 1807) species complex and some new records of rare European *Tracheliodes* A. Morawitz, 1866 (Hymenoptera, Crabronidae). *Zootaxa*, **5099** (2) : 244-260. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.5099.2.5>
- LE DIVELEC R., 2023. – Review of Corsican *Diodontus* Curtis, 1834, with description of two new species (Hymenoptera, Apoidea, Pemphredonidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 421-437. https://doi.org/10.32475/bsef_2298
- LEPAREUR F., MANCEAU M., REYJOL Y., TOIROULT J., ROBERT S., VEST F., HORELLOU A. & PONCET L., 2022. – The nationwide ‘ZNIEFF’ inventory in France: an open dataset of more than one million species data in zones of high ecological value. *Biodiversity Data Journal*, **10** : e71222. <https://doi.org/10.3897/BDJ.10.e71222>
- LIGUE INSULAIRE SPÉLÉOLOGIQUE CORSE & ASSOCIATION TROGLORITES, 2020. – Contribution à l'inventaire des Arthropodes cavernicoles (troglophiles et troglobies) de Corse. FF Spéléologie, INPN. Rapport de Synthèse, 32 p.
- LITMAN J. R., FATERYGA A. V., GRISWOLD T. L., AUBERT M., PROSHCHALYKIN M. Y., LE DIVELEC R., BURROWS S. & PRAZ C. J., 2022. – Paraphyly and low levels of genetic divergence in morphologically distinct taxa: revision of the *Pseudoanthidium scapulare* complex of carder bees (Apoidea: Megachilidae: Anthidiini). *Zoological Journal of the Linnean Society*, **195** (4) : 1287-1337. <https://doi.org/10.1093/zoolinnean/zlab062>
- MAC GILLAVRY D., 1912. – Hemiptera Heteroptera uit Corsica. *Entomologische Berichten*, **3** (68) : 298-299.
- MARCHÁN D. F., GÉRARD S., HEDDE M., ROUGERIE R. & DECAËNS T., 2022. – An updated checklist and a DNA barcode library for the earthworms (Crassiclitellata, Oligochaeta) of Corsica, France. *Zoosystema*, **44** (17) : 439-461. <https://doi.org/10.5252/zoosystema2022v44a17>
- MARCHÁN D. F., DOMÍNGUEZ J., HEDDE M. & DECAËNS T., 2023. – The cradle of giants: insights into the origin of *Scherotheca* Bouché, 1972 (Lumbricidae, Crassiclitellata) with the descriptions of eight new species from Corsica, France. *Zoosystema*, **45** (3) : 107-123. <https://doi.org/10.5252/zoosystema2023v45a3>
- MARSHALL T. A., 1872. – Notes on some Corsican Insects (with description of new genera and species of Hemiptera by J. Scott). *Entomologist's Monthly Magazine*, **8** : 191-195, 243-245.
- MAUZ I., 2011. – Le renouveau des inventaires naturalistes au début du XXIe siècle. *Quaderni*, **76** : 13-23. <https://doi.org/10.4000/quaderni.81>
- MÉDAIL F. & QUÉZEL P., 1999. – Biodiversity hotspots in the Mediterranean Basin: setting global conservation priorities. *Conservation Biology*, **13** (6) : 1510-1513.
- MENGUAL X., LEBARD T. & CORNUEL-WILLERMOZ A., 2023. – New hover fly records for Corsica: results from Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021 (Diptera, Syrphidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 561-596. https://doi.org/10.32475/bsef_2294
- MEYER-DÜR R. L., 1869. – Skizze des entomologischen charakters von Corsica. *Mitteilungen der Schweizerischen Entomologischen Gesellschaft*, **3** (1) : 7-14.

- MNHN & OFB (eds), 2003-2023. – *Inventaire national du patrimoine naturel (INPN)*. <https://inpn.mnhn.fr>
- MORA C., TITTENSOR D. P., ADL S., SIMPSON A. G. B. & WORM B., 2011. – How Many Species Are There on Earth and in the Ocean? *PLoS Biology*, 9 (8) : e1001127.
<https://doi.org/10.1371/journal.pbio.1001127>
- MORTELmans J. & POLLET M., 2023. – Sciomyzidae of the Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021 expeditions (Diptera). *Bulletin de la Société entomologique de France*, 128 (4) : 597-604.
https://doi.org/10.32475/bsef_2303
- MYERS N., MITTERMEIER R. A., MITTERMEIER C. G., DA FONSECA G. A. & KENT J., 2000. – Biodiversity hotspots for conservation priorities. *Nature*, 403 (6772) : 853-858. <https://doi.org/10.1038/35002501>
- NARDI G., WHITMORE D., BARDIANI M., DANIELE B., MASON F., SPADA L. & CERRETTI P., 2011. – Biodiversity of Marganai and Montimannu (Sardinia). Research in the framework of the ICP Forests network. *Conservazione Habitat Invertebrati*, 5 : 1-882.
- NOBLECOURT T., 2023. – Les Hyménoptères Symphytes de Corse, bilan des connaissances et nouveaux signalements (Hymenoptera, Symphyta). *Bulletin de la Société entomologique de France*, 128 (4) : 403-410. https://doi.org/10.32475/bsef_2293
- OROUSSET J., 2021. – Jean Sainte-Claire Deville (1870-1932) et le “Catalogue critique des Coléoptères de Corse”. *Le Coléoptériste*, 24 (2) : 77-89.
- PANAÏOTIS C., BARTHET T., VALLAURI D., HUGOT L., GAUBERVILLE C., REYmann J., O'DEYE-GUIZIEN K. & DELBOSC P., 2017. – Carte d'état-major de la Corse (1864-1866). Occupation du sol et première analyse des forêts anciennes. *Ecologia mediterranea*, 43 (1) : 49-64. <https://doi.org/10.3406/ecmed.2017.2005>
- PÉRICART J., 1965. – Contribution à la faunistique de la Corse : Hétéroptères Miridae et Anthocoridae. *Bulletin mensuel de la Société linnéenne de Lyon*, 34 (9) : 377-384.
- POISSON R., 1954. – Hémiptères aquatiques de Corse. *Vie et Milieu*, 4 [1953] : 191-196.
- POLLET M., ANDRADE R., GONÇALVES A., ÁLVAREZ FIDALGO P., CAMAÑO PORTELA J. L., BELIN F., MORTELmans J. & STARK A., 2022. – Discovery of a Lineage of Soil-Dwelling *Medetera* Species with Multi-Coloured Eyes in Southern Europe (Diptera: Dolichopodidae). *Insects*, 13 (11) : 1012. <https://doi.org/10.3390/insects13111012>
- POLLET M. & GROOTAERT P., 1987. – Ecological data on Dolichopodidae (Diptera) from a woodland ecosystem. I. Colour preference, detailed distribution and comparison between different sampling techniques. *Bulletin de l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique, Entomologie*, 57: 173-186.
- POLLET M. & GROOTAERT P., 1994. – Optimizing the water trap technique to collect Empidoidea (Diptera). *Studia dipterologica*, 1 (1) : 33-48.
- POLLET M., LE蓬CE M., PASCAL O., TOUROUlt J. & CALSTER H. V., 2018. – Dipterological survey in Mitaraka Massif (French Guiana) reveals megadiverse dolichopodid fauna with an unprecedented species richness in *Paraclius* Loew, 1864 (Diptera: Dolichopodidae). *Zoosystema*, 40 (sp1) : 471-491. <https://doi.org/10.5252/zoosystema2018v40a21>
- PUSCH M. H. E., STARK A. & POLLET M., 2020. – Description of a new *Eucoryphus* species from the island of Corsica, France (Diptera: Dolichopodidae, Hydrophorinae). *Zootaxa*, 4816 (4) : 527-540. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.4816.4.5>
- QUÉZEL P. & MÉDAIL F., 2003. – *Écologie et biogéographie des forêts du bassin méditerranéen*. Paris : Lavoisier, 576 p.
- QUINDROIT C., BOARDMAN P., STARY J. & POLLET M., 2023. – Updated checklist of Limoniidae and Pediciidae craneflies from Corsica, largely based on the Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021 expeditions (Diptera). *Bulletin de la Société entomologique de France*, 128 (4) : 495-506.
https://doi.org/10.32475/bsef_2296
- RAMADE F., 1964. – Note sur la faune hétéroptérologique de Corse. *L'Entomologiste*, 20 (5-6) : 81-85.
- RATNARINGHAM S. & HEBERT P. D. N., 2007. – BOLD: The Barcode Of Life Data System (<http://www.barcodinglife.org>). *Molecular Ecology Notes*, 7 (3) : 355-364.
<https://doi.org/10.1111/j.1471-8286.2007.01678.x>
- RÉGNIER C., BOUCHET P., HAYES K. A., YEUNG N. W., CHRISTENSEN C. C., CHUNG D. J. D., FONTAINE B. & COWIE R. H., 2015. – Extinction in a hyperdiverse endemic Hawaiian land snail family and implications for the underestimation of invertebrate extinction. *Conservation Biology*, 29 (6) : 17151723. <https://doi.org/10.1111/cobi.12565>

- ROUGERIE R., KITCHING I.J., HAXAIRE J., MILLER S. E., HAUSMANN A. & HEBERT P. D. N., 2014. – Australian Sphingidae - DNA Barcodes Challenge Current Species Boundaries and Distributions. *PLOS ONE*, **9** (7) : e101108. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0101108>
- ROUGERIE R., LOPEZ-VAAAMONDE C., BARNOUIN T., DELNATTE J., MOULIN N., NOBLECOURT T., NUSILLARD B., PARMAIN G., SOLDATI F. & BOUGET C., 2015. – PASSIFOR: A reference library of DNA barcodes for French saproxylic beetles (Insecta, Coleoptera). *Biodiversity Data Journal*, **3** : e4078. <https://doi.org/10.3897/BDJ.3.e4078>
- RUNGS C. E. E., 1988. – Liste-inventaire systématique et synonymique des lépidoptères de Corse. *Alexanor*, **15** (5 supplément) : 86 p.
- SAINTE-CLAIRES DEVILLE J., 1914. – Catalogue critique des Coléoptères de la Corse. Caen : Imprimerie Adeline, G. Poisson et Cie, 573 p. <https://doi.org/10.5962/bhl.title.102399>
- SAUNDERS E., 1894. – A list of the Hemiptera-Heteroptera collected by Mr. Champion in Corsica in June, 1893, with a description of one new species. *The Transactions of the Entomological Society of London*, **1894** : 243-247.
- SIGNORET V. A., 1862. – Espèces nouvelles ou peu connus d'Hémiptères trouvés en Corse par M. Bellier de la Chavignerie. *Annales de la Société entomologique de France*, 4^e série, **2** (1) : 375-378.
- SOLDATI F. & TOUROULT J., 2021. – *Cymindis (Menas) miliaris* (Fabricius, 1801) toujours présent en Corse (Coleoptera Carabidae Harpalinae). *L'Entomologiste*, **77** (2) : 73-75.
- SOLDATI F. & SOLDATI L., 2022. – Les Phaleriini de la faune de France. *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **31** (1) : 1-18.
- TAITI S. & FERRARA F., 1996. – The terrestrial Isopoda of Corsica (Crustacea, Oniscidea). *Bulletin du Muséum national d'Histoire naturelle*, 4^e série – section A – Zoologie, Biologie et Écologie animales, **18** (34) : 459-545. <https://doi.org/10.5962/p.290342>
- TAUTEL C., 2021. – *Thera cembrae* (Kitt, 1912) dans les Pyrénées : description de *Thera cembrae haxairei* n. ssp. *Alexanor*, **29** (5) : 329-344.
- TILLIER P., 2023a. – Cinq espèces de Névroptères nouvelles pour la Corse découvertes lors du programme *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021* (Neuroptera). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 439-444. https://doi.org/10.32475/bsef_2283
- TILLIER P., 2023b. – Les Tipulidae de Corse : résultats du programme *La Planète Revisitée en Corse* et aide à l'identification des femelles des espèces du sous-genre *Lunatipula* recensées en Corse (Diptera). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 485-494. https://doi.org/10.32475/bsef_2281
- TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P., 2023. – Coléoptères de Corse : nouveaux signalements et observations remarquables. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 445-484. https://doi.org/10.32475/bsef_2286
- TOUROULT J., PASCAL O., BARNIER F. & POLLET M., 2021. – The “Our Planet Reviewed” Mataraka 2015 expedition: a full account of its research outputs after six years and recommendations for future surveys. *Zoosystema*, **43** (32) : 811-833. <https://doi.org/10.5252/zoosystema2021v43a32>
- TOUROULT J., POLLET M. & PASCAL O., 2018. – Overview of Mataraka survey: research frame, study site and field protocols. *Zoosystema*, **40** (sp1) : 327-365. <https://doi.org/10.5252/zoosystema2018v40a13>
- TOUROULT J. & WITTÉ I., 2020. – Beer, Wine, or Fruit Juice: Which is Best? A Case Study of Bait Efficiency to Sample Saproxyllic Beetles (Coleoptera) in an Oak Woodland. *The Coleopterists Bulletin*, **74** (4) : 763-771. <https://doi.org/10.1649/0010-065X-74.4.763>
- VILLEMAN C., ALVAREZ-PARRA S. & SANTOS B. F., 2023. – Mymarommatidae, new family and superfamily of parasitoid wasps for Corsica (Hymenoptera, Mymarommatoidea). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 411-419. https://doi.org/10.32475/bsef_2295
- WIND J. & POLLET M., 2017. – *Campsicnemus pusillus*, een nieuwe slankpootvlieg voor Nederland (Diptera: Dolichopodidae). *Nederlandse Faunistische Mededelingen*, **49** : 73-81.
- WOOD T. J. & LE DIVELEC R., 2022. – Cryptic Diversity Revealed in A Revision of West Palaearctic *Nomiapis* and *Systropha* (Hymenoptera: Halictidae). *Diversity*, **14** (11) : 920. <https://doi.org/10.3390/d14110920>
- ZEEGERS T. & POLLET M., 2023. – The Rhagionidae, Athericidae and Vermileonidae of Corsica (Diptera, Brachycera). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 521-531. https://doi.org/10.32475/bsef_2278

Contribution de la mission *La Planète Revisitée* à la connaissance des araignées : 33 espèces nouvelles pour la Corse, dont deux nouvelles pour la faune de France (Arachnida, Araneae)

Sylvain DÉJEAN¹, Claire JACQUET² & Alain CANARD³

¹ Conservatoire d'espaces Naturels d'Occitanie, 11 rue Lazare-Ponticelli, F – 09000 Ferrières-sur-Ariège
sylvain.dejean@cen-occitanie.org

² 154 rue de la Noue, F – 77000 Vaux-le-Pénil <silko.araneo@gmail.com>

³ UMR BOREA, Université de Rennes 1-MNHN <alain.canard@univ-rennes1.fr>

(Accepté le 22.XI.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Résumé. – Dans le cadre du projet *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*, 364 taxons d'araignées ont été inventoriés.

Cette mission a permis de mettre à jour la liste des espèces répertoriées sur l'île. En effet, 33 espèces d'araignées sont ajoutées à l'aranéofaune corse, qui passe ainsi de 687 à 721 taxons. Deux espèces sont aussi nouvelles pour la faune de France, *Orchestina longipes* Dalmas, 1922 (Oonopidae) et *Pseudeuophrys perdifumo* van Helsdingen, 2015 (Salticidae). Une comparaison des techniques d'échantillonnage est proposée, et pour certains nouveaux taxons des commentaires sur l'écologie ou la taxonomie sont ajoutés. Enfin, nous présentons les principaux cortèges d'espèces par type d'habitat étudié et un zoom sur les espèces “patrimoniales”, au vu de la Liste rouge nationale parue récemment.

Abstract. – Contribution of the mission *Our Planet Reviewed to the knowledge of spiders: 33 species new to Corsica, including two species new for the French fauna (Arachnida, Araneae)*. As part of *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* project, 364 spider taxa were inventoried. This mission made it possible to update the list of species recorded on the island: 33 species of spiders are added to the Corsican araneofauna, which goes from 687 to 721 taxa; two species are also new to the fauna of France, *Orchestina longipes* Dalmas, 1922 (Oonopidae) and *Pseudeuophrys perdifumo* van Helsdingen, 2015 (Salticidae). A comparison of sampling techniques is proposed, and for some new taxa comments on ecology or taxonomy are added. Finally, the main groups of species by type of habitat studied and a zoom on the “heritage” species are presented, in view of the recently published National Red List.

Keywords. – Arthropoda, expedition, Red List, sampling techniques, discovery, ecology, faunistics.

L'aranéofaune corse est étudiée depuis le siècle dernier, en premier lieu par SIMON (1871), qui découvre là-bas des espèces et genres nouveaux. Il continuera son travail et publiera ses découvertes au travers de ses différentes faunes de France. C'est dans le tome 6 que la synthèse des espèces connues en France et en Corse a été publiée (SIMON, 1914, 1926, 1929, 1932, 1937). De nombreux autres arachnologues ont voyagé sur cette île, publient çà et là de nouveaux taxons et découvertes pour l'île, et ce jusqu'à encore récemment (DÉJEAN, 2016 ; PONEL *et al.*, 2017 ; CANARD, 2018 ; COURTIAL *et al.*, 2021). Enfin, CANARD *et al.* (in prep.) réalisent un nécessaire état des lieux des connaissances jusqu'en 2018.

La mission *La Planète Revisitée* (LPR) avait pour but d'améliorer la connaissance des invertébrés de l'île, et spécifiquement ceux des habitats humides arrières-littoraux. Le contexte précis de cette mission organisée par le Muséum national d'Histoire naturelle est détaillé dans TOUROULT *et al.* (2023). Plusieurs arachnologues de l'Association Française d'Arachnologie ont été invités à participer aux inventaires arachnologiques, tout comme de nombreux entomologistes et autres invertébristes. La mise en commun des captures a permis de démultiplier les découvertes, grâce à des méthodes d'échantillonnage spécifiques et variées.

MATÉRIEL ET MÉTHODE

Les espèces présentées dans cet article proviennent des captures actives réalisées en juin 2019, octobre 2020 et mai 2021 dans le cadre de la mission LPR Corse, ainsi que les relevés des pièges posés tout au long de la mission entre 2019 et 2021. Les coordonnées GPS sont données en degrés décimaux. Cette mission pluridisciplinaire a permis aux arachnologues d'alimenter en arthropodes divers leurs collègues entomologistes, et à ces derniers de participer à la capture d'araignées, avec leurs propres techniques, leur vision des habitats ou des micro-habitats, ce qui a grandement diversifié les récoltes.

Les périodes favorables à la capture des araignées adultes (stade indispensable pour identifier les spécimens) ont été choisies pour les missions de terrains : le printemps (mars-juin) et l'automne (septembre-novembre).

Les méthodes de collecte classiques ont été utilisées : battage des buissons et branches basses, fauchage de la strate herbacée, chasse à vue (diurne et nocturne) et prospection des micro-habitats (sous pierres, sous écorces...). Enfin, plus spécifiques à l'arachnologie, des échantillonnages ont été réalisés à l'aspirateur thermique (souffleur à feuilles modifié).

Du piégeage passif a aussi été mis en place avec des pièges à interception, des tentes malaises, des assiettes colorées ; voir TOUROULT *et al.* (2023) pour le descriptif complet des méthodes et la localisation des pièges. La fig. 1A fait le bilan des espèces capturées par techniques d'échantillonnage.

Des prélèvements de pattes ont été effectués sur certains individus et ces segments ont été envoyés en séquençage (177 individus). À ce jour les résultats n'ont pas encore été analysés.

L'ensemble des données issues des différentes expéditions sont publiques et diffusées dans le cadre de l'Inventaire national du Patrimoine naturel (<https://inpn.mnhn.fr/>). Elles sont disponibles à la consultation via le site OpenObs (INPN-OpenObs, 2023).

Les spécimens collectés au cours de la mission sont conservés dans les collections des auteurs et destinés pour partie au MNHN et à l'OCIC.

Abréviations. – **MNHN**, Muséum national d'Histoire naturelle, Paris, France ; **IUCN**, Union internationale pour la Conservation de la Nature ; **AsFrA**, Association Française d'Arachnologie ; **INPN**, Inventaire National du Patrimoine Naturel ; **OFB**, Office Français de la Biodiversité.

RÉSULTATS

Lors d'un inventaire arachnologique classique, la méthode la plus efficace (temps passé rapporté au nombre d'espèces collectées) est l'aspirateur thermique (BROOK *et al.*, 2008 ; BALI *et al.*, 2019). Dans le cadre de *La Planète Revisée*, la méthode la plus efficace a été la chasse à vue, avec 183 espèces, ce qui, au vu du nombre de participants et de leur expérience, n'est pas une surprise. L'aspirateur thermique a permis de collecter 167 espèces, enfin le battage et le fauchage ont permis de capturer respectivement 122 et 83 espèces. L'apport respectif de trois méthodes (aspirateur thermique, chasse à vue, battage/fauchage) est présenté dans la fig. 1B. L'apport de chaque méthode en nombre d'espèces est du même ordre de grandeur, autour de 150 espèces. De la même façon, chaque méthode apporte de façon exclusive de 15 à 18 % du nombre total d'espèces capturées. La fig. 1C présente l'apport des méthodes actives et passives en nombre d'espèces. Les techniques de piégeage ont permis de contacter 176 espèces dont 51 n'ont pas été capturées par les méthodes actives (espèces nocturnes par exemple). Les méthodes actives ont permis de capturer 302 espèces dont 177 n'ont pas été retrouvées dans les dispositifs de piégeage. Ces résultats illustrent la complémentarité des méthodes actives et passives.

Concernant les méthodes passives, les disparités entre le nombre de dispositifs et leur durée d'utilisation ne permettent pas de comparaison.

Les pièges Barber sont fréquemment utilisés en arachnologie et les culots d'échantillonnages réalisés dans des tentes malaises ou des pièges de type Polytrap™ initialement destinés aux syrphes ou aux coléoptères saproxyles sont régulièrement valorisés par les arachnologues. Ce n'est pas le cas des pièges de type assiettes colorées, et le nombre d'espèces (107) qui ont été collectées via ce dispositif pourrait inciter à se pencher davantage sur cette technique.

Des captures réalisées lors des premières missions en zone de montagne sont encore en cours de détermination et feront l'objet d'éventuelles publications complémentaires ; ces observations sont, par conséquent, non prises en compte dans les calculs et analyses suivantes.

BILAN QUANTITATIF

Ce bilan met à jour l'état des lieux proposé en fin de mission (ICHTER *et al.*, 2022). Ce sont donc plus de 550 relevés ou stations qui ont été réalisés durant les différentes sessions de la mission, étagées entre 2019 et 2021, toutes techniques confondues. Plus de 6350 individus ont été capturés et déterminés par la suite en laboratoire.

Le bilan final s'élève à 380 taxons, répartis en 16 opiliens et 364 araignées. Les opiliens sont encore en cours d'étude et feront l'objet d'une publication spécifique. Nous n'avons considéré ici que les taxons déterminés jusqu'à l'espèce. En effet, l'identification des araignées se fait essentiellement sur des individus adultes, donc tous les individus ne sont pas systématiquement déterminables au niveau spécifique. Dans ICHTER *et al.* (2022), d'après les prospections de mai 2021 dans les différents habitats de la zone arrière-littorale, nous évoquons un potentiel estimé à 350 espèces. À ce jour, nous avons répertorié 327 taxons lors de la mission de 2021 consacrée aux milieux humides arrières-littoraux, dont 216 uniquement au sein même des zones humides. Des taxons supplémentaires ont pu être ajoutés grâce à des prospections localisées plus en arrière-pays, voire en montagne (289 espèces capturées dont 111 non trouvées dans la zone arrière-littorale). Enfin, les différents types de piégeages, répartis un peu partout sur

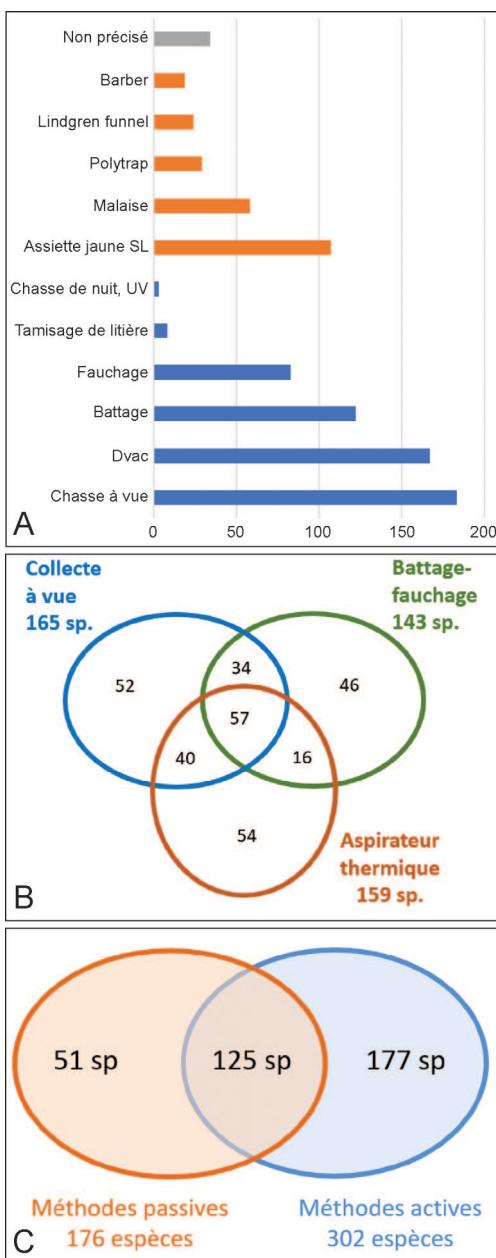


Fig. 1. – A, Efficacité des méthodes de capture en nombre d'espèces : orange, méthodes passives ; bleu, méthodes actives ; gris, non renseigné. – B, Apport des méthodes actives et passives en nombre d'espèces, orange, méthodes passives ; bleu, méthodes actives. – C, Apport respectif de l'aspirateur thermique (orange), de la collecte à vue (bleue) et du battage et du fauchage (vert).

la moitié nord de l'île, lors des volets 2019 et 2020 de la mission, ont permis d'identifier 113 espèces dont 37 non revues en 2021.

La Corse comptait, lors d'un précédent bilan, un peu plus de 687 espèces répertoriées (CANARD *et al.*, in prep.) ; cette mission a permis de retrouver 50 % de la faune locale et même d'ajouter 33 espèces à la faune corse, soit presque 5 % de plus. Ceci amène à 721 le nombre d'espèces connues sur l'Île de Beauté. Cependant, des changements taxonomiques sont à envisager pour certains taxons douteux ou non revus depuis leur description.

Le tableau I présente le nombre d'espèces et de données par communes. Le nombre d'espèces est le reflet à la fois de la richesse des sites, de la diversité des milieux échantillonnes et de la pression de prospection. Ainsi, la commune de Ventiseri est celle dans laquelle le plus grand nombre d'espèces a été rencontré (185 espèces), avec une grande diversité de milieux : saulaie, aulnaie, sansouïre, roselière, végétation d'arrière-dune, maquis bas, roncier, prairie, plage, mare dunaire, bord de rivière, bâtiments. Par opposition, dans la commune de Sorbollano (53 espèces), seules des zones de chênaie et de maquis ont été prospectées.

ESPÈCES NOUVELLES POUR LA CORSE

Les espèces nouvelles pour la Corse selon CANARD *et al.* (in prep.) sont présentées ci-après avec un commentaire le cas échéant. Pour les espèces communes et ubiquistes, les localités ne sont pas précisées.

Famille **Agelenidae** C. L. Koch, 1837

Textrix intermedia Wunderlich, 2008

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Sorbollano, Campu di Bonza, 41,77081°N, 9,12405°E, alt. 920 m, 14-27.VI.2019, *Touroult Julien leg.*, maquis.

L'espèce a été séparée récemment de *T. caudata* L. Koch, 1872, dont elle est proche et ces deux espèces ont très certainement été confondues par le passé dans une grande partie de la zone méditerranéenne ; les données antérieures à leur séparation seraient donc à vérifier.

Famille **Araneidae** Clerck, 1757

Araniella opistographa (Kulczyński, 1905)

L'espèce est très commune et largement répartie en Europe ; sa découverte en Corse n'est pas une surprise.

Tableau I. – Nombre d'espèces et de données sur les communes les plus prospectées (plus de 15 espèces observées).

Commune	Nombre d'espèces observées	Nombre de données
Ghisonaccia	163	845
Oletta	28	107
Palasca	26	84
Porto-Vecchio	112	465
Quenza	60	191
Santo-Pietro-di-Tenda	24	43
Sari-Solenzara	19	24
Serra-di-Scopamène	43	92
Solaro	31	55
Sorbollano	53	154
Sotta	124	580
Ventiseri	185	1329
Zonza	123	582

***Hypsosinga heri* (Hahn, 1831)**

L'espèce est liée aux grandes roselières et caricaies, deux types de milieux qui ont été particulièrement prospectés lors de la mission ; elle a une répartition paléarctique.

***Hypsosinga pygmaea* (Sundevall, 1831)**

Espèce très commune et largement répartie en Europe. Un individu a également été découvert en 2020 à Sarra-di-Ferro par battage (S. Danflous, comm. pers.).

Famille **Clubionidae** Simon, 1878

***Clubiona pallidula* (Clerck, 1758)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Littoral de la base aérienne 126, 41,90754°N, 9,40772°E, alt. 1 m, 6-25.V.2021, *Poirier Eddy leg.*, saulaie ; 2 ex., Haute-Corse, Solaro, littoral de la base aérienne 126, 41,90693°N, 9,40779°E, alt. 0 m, 8-25.V.2021, *Poirier Eddy leg.*, bord de rivière ; 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Abords du Travo, 41,91043°N, 9,4086°E, alt. 0 m, 25.V.2021, *Déjean Sylvain leg.* ; aulnaie proche de la BA 126.

Cette grosse espèce plutôt forestière s'accorde également d'autres types d'habitats, comme des landes à végétation basse, mais toujours en contact avec des milieux humides. Elle est plus commune dans les boisements humides, comme les ripisylves, saulaies, aulnaies. Sa répartition est paléarctique.

Famille **Dictynidae** Pickard-Cambridge, 1871

***Argenna patula* (Simon, 1874)**

Cette espèce fait partie du cortège type du peuplement des zones humides arrière littorales. Non citée de Corse jusque-là, elle apparaît très commune dans son habitat. Elle a été notée sur plus de dix localités, essentiellement capturée à l'aspirateur thermique et surtout au piégeage par "assiette jaune".

***Lathys* sp.**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza, Punta di i Vaccili, 41,77287°N, 9,12159°E, alt. 930 m, 5-19.IX.2019, *Touroult Julien leg.*, chablis chênaie ; 1 ex., Corse-du-Sud, Sotta, vallon de Sarconcella, 41,53537°N, 9,21400°E, alt. 0 m, 26.V.2021, *Déjean Sylvain leg.*, prairie naturelle méso-hygrophile ; 1 ex., Corse-du-Sud, Sotta, suberaie du vallon de Sarconcella, 41,5353°N, 9,21557°E, alt. 0 m, 26.V.2021, *Déjean Sylvain leg.*, forêt claire de Chêne liège ; 2 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, marais de Paolomagno, 42,03725°N, 9,46001°E, alt. 0 m, 22.V.2021, *Déjean Sylvain leg.*, vase et salicorne.

D'autres recherches seront nécessaires pour se positionner avec certitude sur cette espèce : soit cette espèce n'est pas décrite à l'heure actuelle, soit il s'agit d'un taxon déjà décrit mais qui a été mis en synonymie par le passé. En effet, plusieurs individus ont déjà été trouvés en France et ils semblent correspondre à *Lathys similis* Wiehle, 1967 (P. Oger, comm. pers.), taxon mis en synonymie avec *L. stigmatisata* (Menge, 1869).

Famille **Gnaphosidae** Banks, 1892

***Micaria micans* (Blackwall, 1858)**

Confondue avec *Micaria pulicaria* (Sundevall, 1831) pendant 150 ans ; les deux espèces ont été séparées par MUSTER & MICHALIK (2020). Ce changement récent explique sa "découverte" en Corse. Les spécimens corses plus anciens de *M. pulicaria* devraient être réexamинés. Aucun individu de *M. pulicaria* n'a été identifié dans les échantillons de la mission.

L'espèce est *in fine* très commune dans l'habitat humide arrière-littoral avec 36 données et 186 individus capturés. Le piégeage par “assiette jaune” a été très efficace sur cette espèce, récoltée ainsi en grand nombre.

Famille Linyphiidae Blackwall, 1859

***Ceratinella scabrosa* (Pickard-Cambridge, 1871)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126, 41,91033°N, 9,40991°E, alt. 1 m, 21-25.V.2021, Pollet Marc & De Braekeleer Anja leg., marais à *Juncus* en dunes côtières.

L'espèce est largement répartie dans toute la zone paléarctique. Elle affectionne les milieux humides, souvent boisés, au contraire de *C. brevis* (Wider, 1834) et *C. brevipes* (Westring, 1851), beaucoup plus communes qui apprécient la litière sèche. Sa découverte est liée à l'étude des milieux humides, à priori relativement sous-échantillonnés ; l'espèce reste cependant localement peu commune en Corse.

***Diplocephalus permixtus* (Pickard-Cambridge, 1871)**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Zonza, 41,70617°N, 9,39781°E, alt. 0 m, 20-24.V.2021, Santos Bernardo leg.

L'espèce est clairement hygrophile sur le continent avec une répartition paléarctique. Une seule observation a été faite localement par piégeage en Corse ; elle semble donc peu commune, cependant les tourbières d'altitude pourraient lui être plus favorables.

***Entelecara omissa* Pickard-Cambridge, 1902**

Matériel examiné. – 3 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, marais de Paolomagno, 42,03758°N, 9,45981°E, alt. 63 m, 22.V.2021, Jacquet Claire leg., marais sansouïre ; 2 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Base aérienne 126, 41,91025°N, 9,40949°E, alt. 1 m, 21-25.V.2021, Pollet Marc & De Braekeleer Anja leg., zones boueuses forestières en dune côtière.

L'espèce est hygrophile, plus commune en tourbière et marais sur le continent, mais elle semble s'accommoder d'autres milieux ouverts ou de litière. Elle est répartie dans tout le paléarctique nord. Les observations en Corse sont assez surprenantes et situées le plus au sud de son aire de répartition actuelle.

***Erigone autumnalis* Emerton, 1882**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Sotta, Vallon de Sarconcella, 41,53537°N, 9,21400°E, alt. 0 m, 26.V.2021, Déjean Sylvain leg., prairie naturelle méso-hygrophile.

Cette espèce introduite d'Amérique du Nord, de très petite taille (1,5 mm), a été ajoutée à la faune de France par DÉJEAN & DANFLOUS (2017). Sa capacité de colonisation est importante et l'espèce pourrait être potentiellement invasive, mais elle semble se cantonner pour l'instant aux milieux anthropisés.

***Floronia bucculenta* (Clerck, 1758)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, vers étang de Paolomagno, 42,03795°N, 9,45673°E, alt. 56 m, 22.V.2021, Déjean Sylvain leg., phragmitaie à roseaux (*Phragmites australis* (Cav.) Trin. ex Steud., 1840).

Cette espèce affectionne les milieux humides ombragés, tels que des sous-bois, cariçaie, roselière ; un seul individu juvénile a été capturé. Une femelle adulte a été capturée sur la commune de Zonza en fougereie vers le ruisseau d'Argazavu (S. Déjean, obs. pers. en dehors de la mission LPR).

***Linyphia tenuipalpis* Simon, 1884**

Matériel examiné. – 5 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia ; 42,03102°N, 9,45964°E, alt. 17 m, 22.V.2021, Cailleret Benoît & Martin Juliette leg.

Espèce de répartition paléarctique, préférant les milieux chauds et ensoleillés. Elle se trouve essentiellement au battage des fourrés et buissons bas. Malgré l'utilisation très courante de cette technique de collecte, l'espèce n'avait jamais été capturée jusque-là en Corse.

***Mecopisthes nicaeensis* (Simon, 1884)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, Domaine de Pinia, 42,02259°N, 9,47277°E, alt. 2 m, 18-22.V.2021, Pollet Marc & De Braekeleer Anja leg., lit d'un ruisseau herbeux asséché.

L'espèce est clairement méditerranéenne (NENTWIG *et al.*, 2023) ; elle recherche les milieux très secs et caillouteux. Elle est connue d'Espagne, d'Italie et du sud de la France ; sa présence en Corse n'est donc pas surprenante car l'île est au cœur de son aire de répartition. Cependant, l'espèce reste très peu contactée et les individus capturés très peu nombreux.

***Parapelecopsis nemoralis* (Blackwall, 1841)**

L'espèce est très commune et largement répartie en Europe (NENTWIG *et al.*, 2023) ; sa présence en Corse n'est pas surprenante.

Famille **Liocranidae** Simon, 1897

***Agroeca lusatica* (L. Koch, 1875)**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Zonza, Lavu Santu, 41,70378°N, 9,39711°E, alt. 0 m, 20-24.V.2021, Pollet Marc & De Braekeleer Anja leg., marais humide partiellement asséché à *Iris pseudacorus* L., 1753.

Sur le continent, elle recherche les endroits secs et ensoleillés ouverts ou semi-fermés. Sa répartition est paléarctique (NENTWIG *et al.*, 2023). Son observation en Corse n'est pas surprenante ; elle semble cependant rare sur l'île.

Famille **Lycosidae** Sundevall, 1833

***Trochosa terricola* Thorell, 1856**

L'espèce est très commune et très largement répartie en Europe (NENTWIG *et al.*, 2023).

Famille **Mysmenidae** Petrunkevitch, 1928

***Microdipoena jobi* (Kraus, 1967)**

Matériel examiné. – 2 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, Sentier vers Carataggio, 41,57442°N, 9,34479°E, alt. 9 m, 23.V.2021, Déjean Sylvain leg., zone humide à hélophytes et caraiçae ; 1 ex., Corse-du-Sud, Zonza, Secteur de l'Ovu Santu, 41,70595°N, 9,39825°E, alt. 0 m, 24.V.2021, Déjean Sylvain leg., marais littoral et jonchiale ; 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Abords du Travo, 41,90952°N, 9,40781°E, alt. 0 m, 25.V.2021, Déjean Sylvain leg., aulnaie proche BA 126 ; 3 ex., Haute-Corse, Ventiseri, étang littoral proche BA 126, 41,93216°N, 9,41528°E, alt. 49 m, 25.V.2021, Déjean Sylvain leg., roselière sèche de marais ; 6 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, plage de Carrataghju, 41,57531°N, 9,34654°E, alt. 61 m, 23.V.2021, Jacquet Claire leg., abords de la pièce d'eau ; 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, Domaine de Pinia, 42,02259°N, 9,47277°E, alt. 2 m, 18-22.V.2021, Pollet Marc & De Braekeleer Anja leg., herbes dans un lit de ruisseau asséché ; 1 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, Carrataghju, 41,57497°N, 9,34491°E, alt. 4 m, 23-26.V.2021, Pollet Marc & De Braekeleer Anja leg., zone marécageuse avec des mares temporaires en dune côtière.

Cette espèce d'à peine 1 mm a été trouvée dans sept localités sur quatre des sites étudiés. Elle affectionne les zones humides comme les roselières, aulnaies, jonchaies, caricaies, fougeraies... Elle peut être assez abondante, mais localement seuls de rares individus ont pu être capturés, principalement à l'aspirateur thermique ou avec les "assiettes jaunes".

Famille **Oonopidae** Simon, 1890

Orchestina longipes Dalmas, 1922

Matériel examiné. – 9 ex., Corse-du-Sud, Zonza, secteur de l'Ovu Santu, 41,70512°N, 9,39771°E, alt. 0 m, 24.V.2021, Déjean Sylvain leg., bâti en ruine, tas de tuiles et pierres.

L'espèce est nouvelle pour la faune de France (DÉJEAN, 2023), connue jusque-là de quelques îles italiennes de la côte est, ainsi que des Baléares (Espagne). Son écologie est mal connue mais, comme la majorité des Oonopidae, elle se trouve dans la litière sèche, voire la poussière issue de matériaux anthropiques, comme c'est le cas ici : tas de tuiles à côté d'une bergerie. Une femelle est illustrée en fig. 2.

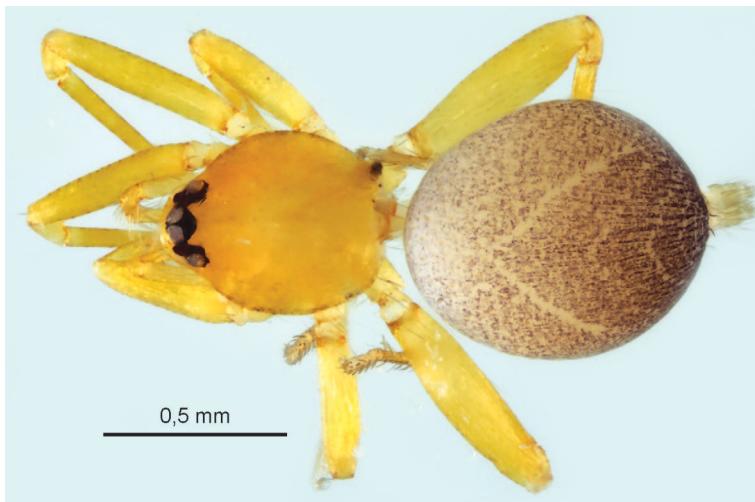


Fig. 2. – *Orchestina longipes* Dalmas, femelle de l'Ovu Santu. (Photo : P. Oger).

Famille **Oxyopidae** Thorell, 1869

Oxyopes mediterraneus Levy, 1999

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, 41,5746°N, 9,33841°E, alt. 67 m, 23.V.2021, Cailleret Benoit leg.

L'espèce est d'ores et déjà connue de la péninsule Ibérique et de Grèce. En France, elle est clairement méditerranéenne (INPN-OpenObs, 2023) ; elle habite les prés salés à salicorne ou les pelouses xériques (S. Déjean, obs. pers., hors mission LPR). Sa présence en Corse n'est par conséquent pas aberrante. Au vu de sa récente description en 1999, elle peut aussi avoir été confondue avec d'autres espèces du genre par le passé.

Famille **Salticidae** Blackwall, 1841

Leptorchestes berolinensis (C. L. Koch, 1846)

L'espèce est très commune et largement répartie en Europe.

***Phintella castriesiana* (Grube, 1861)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Abords du Travo, 41,90851°N, 9,40821°E, alt. 0 m, 25.V.2021, Déjean Sylvain leg., friche de bord de route ; 7 ex., Haute-Corse, Ventiseri, abords du Travo, 41,91043°N, 9,40860°E, alt. 0 m, 25.V.2021, Déjean Sylvain leg., aulnaie proche de la BA 126.

Cette espèce est plutôt rare, répartie dans les pays du sud de l'Europe et du nord de l'Afrique, et en Turquie. Elle semble inféodée généralement aux formations plutôt boisées en lien avec des zones humides. On peut aussi la trouver dans des prairies fraîches et des ourlets, ou encore en végétation de bord de ruisseau.

***Pseudeuophrys perdifumo* van Helsdingen, 2015**

Matériel examiné. – 1 ♂, Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, au sol, en sous-bois, 26.V.2021, 41,575855°N, 9,345378°E, alt. 5 m, Suberbelle Nicolas leg.

Espèce nouvelle pour la France, jusqu'ici connue seulement d'Italie (Province de Salerne).

Famille **Theridiidae** Sundevall, 1833***Dipoena erythropus* (Simon, 1881)**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, 41,57291°N, 9,33785°E, alt. 131 m, 23.V.2021, Canard Alain leg.

Cette espèce est plutôt thermophile, mais à large répartition paléarctique. Rare dans toute son aire, elle est peu rencontrée.

***Dipoena torva* (Thorell, 1875)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, forêt de Pinia, 42,03397°N, 9,45746°E, alt. 75 m, 22.V.2021, Jacquet Claire leg., prairie.

Cette espèce vit dans les cavités des vieux arbres. Elle semble plus abondante dans les massifs montagneux et dans les pays du nord de l'Europe. La donnée de Corse est surprenante puisqu'elle a été capturée en milieu ouvert.

***Episinus angulatus* (Blackwall, 1836)**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Quenza, Bocca di Larone, 41,83216°N, 9,27491°E, alt. 652 m, 27.V.2021, Déjean Sylvain leg., maquis.

L'espèce est très commune et largement répartie en Europe. Ses habitats privilégiés sont les arbres et buissons bas en milieux frais. Il est surprenant qu'elle n'ait jamais été capturée auparavant en Corse.

***Lasaeola tristis* (Hahn, 1833)**

Matériel examiné. – 2 ex., Corse-du-Sud, Zonza, Lavu Santu, 41,70715°N, 9,39914°E, alt. 60 m, 20.V.2021, Jacquet Claire leg., arrière dune.

L'espèce est largement répartie dans tout le paléarctique jusqu'en Sibérie ; discrète, elle se capture au battage des fourrés.

***Theridion furfuraceum* Simon, 1914**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Piste base aérienne, 41,92299°N, 9,40068°E, alt. 73 m, 21.V.2021, Jacquet Claire leg., bande de maquis bas entre les pistes, entretenue une fois par an à 30-40 cm de haut.

L'espèce fait partie d'un groupe de plusieurs espèces proches, délicates à différencier, comprenant, entre autres, *Theridion uhligi* Martin, 1974, *T. petraeum* L. Koch, 1872, *T. wiehlei* Schenkel, 1938, et *T. italiense* Wunderlich, 1995. *Theridion furfuraceum* est décrit des Alpes, mais a été retrouvé en France sur le pourtour méditerranéen ; cette espèce se rencontre en Italie et en Algérie. Sa présence en Corse est bien cohérente avec son aire de répartition.

***Theridion melanostictum* Pickard-Cambridge, 1876**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, entre la plage et la base aérienne, 41,93605°N, 9,41298°E, alt. 59 m, 21.V.2021, *Jacquet Claire leg.*, sansouire ; 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, abords du Travo, 41,90785°N, 9,40909°E, alt. 0 m, 25.V.2021, *Déjean Sylvain leg.* ; roselière sèche en bord de plage ; 3 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, sentier vers Carataggio, 41,57442°N, 9,34479°E, alt. 9 m, 23.V.2021, *Déjean Sylvain leg.*, zone humide à hélophytes et caricaie.

L'espèce a été découverte en France il y a quelques années sur l'île de Porquerolles (DÉJEAN, 2015) ; depuis, quelques rares données ont été ajoutées sur le littoral méditerranéen, dans des hélophytes de zones humides arrières-littorales. En Europe elle a une répartition circum-méditerranéenne et reste très rare ; elle a d'ailleurs été ajoutée à la Liste rouge française. Par ailleurs, elle semble avoir été introduite dans d'autres pays (NENTWIG *et al.*, 2023). Lors de la mission, elle a été notée sur les trois localités suivantes.

Famille **Thomisidae** Sundevall, 1833

***Diaealivens* Simon, 1876**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di Vaccili, 41,77227°N, 9,12280°E, alt. 940 m, 9-16.VI.2019, *Poirier Eddy, Poncet Rémy & Touroult Julien leg.*, chênaie ; 1 ♂, Corse-du-Sud, Quenza, prairie en sous-bois, 27.V.2021, 41,81680°N, 9,25394°E, alt. 505 m, *Canard Alain leg.*

Cette espèce est très proche de la très commune *Diaealivens dorsata* (Fabricius, 1777) ; une attention particulière permet de séparer uniquement les adultes. Elle se capture au battage de fourrés et autres branches basses et peut-être plus fréquemment sur les chênes, comme cela a été le cas lors de cette capture.

***Tmaruspunctatissimus* (Simon, 1870)**

Matériel examiné. – 1 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, 41,5769°N, 9,34476°E, alt. 28 m, 23.V.2021, *Cailleret Benoit leg.*

Cette espèce méditerranéenne rentre à l'intérieur des terres jusque dans le Lot (P. Tyssandier, comm. pers.). Elle affectionne les pelouses sèches ponctuées de landes et buissons bas sur lesquels elle chasse à l'affût. D'autres espèces proches du genre empêchent une détermination sur les seuls juvéniles, ce qui limite ses observations. Elle se capture essentiellement au battage.

Famille **Zodariidae** Thorell, 1881

***Zodarion gracilitibiale* Denis, 1934**

Matériel examiné. – 2 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Camp bâti BA126, 41,92322°N, 9,3967°E, alt. 27 m, 21.V.2021, *Déjean Sylvain leg.*, sous pierre et écorce.

Le genre *Zodarion* Walckenaer, 1826, comprend de très nombreuses espèces, tant en France qu'à l'étranger. Historiquement, *Zodarion gracilitibiale* n'était connu, en France, que du Var (DENIS, 1934 ; BOSMANS, 1997) et des Bouches-du-Rhône (DIERKENS, 2011). En Italie, l'espèce a été découverte en 2010 (BOSMANS *et al.*, 2019). En Corse, les seuls spécimens capturés (fig. 3) ont été trouvés sous des pierres en zone sableuse, au sein de la base militaire de Ventiseri, en bord de route. Sa présence en Corse semble cohérente avec son aire de répartition.



Fig. 3. —*Zodarion gracilitibiale* Denis, mâle de Ventiseri. (Photo : P. Oger).

REDÉCOUVERTE EN CORSE

Famille **Linyphiidae** Blackwall, 1859

Staveleya huberti (Millidge, 1975)

Matériel examiné. — 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza, Punta di i Vaccili, 41,77287°N, 9,12159°E, alt. 930 m, 28.XI.2019-27.XII.2019, Touroult Julien leg., chablis chênaie.

L'espèce, endémique de Corse, a été décrite sur une unique femelle, mais jamais revue jusqu'à récemment (MONTARDI *et al.*, 2023) ; un individu similaire avait déjà été prélevé par tamisage de litière en 2018 (O. Courtin, comm. pers., hors mission LPR) au col de Vizzavone, près de la localité-type. La mission Corse a permis de recontacter l'espèce en chênaie de montagne non loin du col de Bavella.

PATRIMONIALITÉ DES ESPÈCES

La Liste rouge des araignées menacées de France métropolitaine est parue cette année (IUCN, OFB, MNHN & AsFrA, 2023). Durant les missions LPR, une espèce “en danger (EN)”, cinq espèces “vulnérables (VU)” et douze espèces “quasi menacées (NT)” ont été contactées (tableau II), soit dix-huit espèces. Les cartes de répartition de ces espèces sont présentées en fig. 4-5. Parmi celles-ci, six espèces sont spécifiques des milieux humides arrière-littoraux : *Haplodrassus rhodanicus* (Simon, 1914), *Trichoncoïdes piscator* (Simon, 1884), *Oxyopes mediterraneus*, *Oedothorax palidigenus* Simon, 1926, *Pulchellodromus glaucinus* (Simon, 1870), *Theridion melanostictum*. Leur habitat est menacé par les aménagements et l’artificialisation du littoral et le nettoyage des plages.

Quatre espèces sont plus spécifiques des zones xériques de maquis : *Neottiura herbigrada* (Simon, 1873), *Theridion genistae* Simon, 1873, *Titanoeca flavicoma* L. Koch, 1872, *T. monticola* (Simon, 1870). La déprise pastorale, entraînant la fermeture du milieu, peut leur être défavorable.

Quatre espèces sont liées aux boisements : *Dipoena torva*, *Philodromus blanckei* (Wunderlich, 1995), *Neon muticus* (Simon, 1871), *Polenecia producta* (Simon, 1873). La principale menace de ces dernières années reste les incendies, mais également la destruction des vieux arbres.

Marilynia bicolor (Simon, 1870) et *Zodarion cesari* Pekár, 2011 vivent sur les berges à galets des rivières. Les aménagements de ces zones, la régulation des niveaux d'eau et la surfréquentation peuvent menacer leur habitat.

Enfin, *Brigittea vicina* (Simon, 1873) et *Entelecara omissa* Pickard-Cambridge, 1902, habitent respectivement les prairies humides et les tourbières, deux milieux touchés par les modifications climatiques et les actions de drainage.

DISCUSSION

Comme évoqué dans le matériel et méthode, les premières missions ont concerné des milieux d'altitude, forêts et pozzines, pour lesquelles du matériel est en cours d'étude.

La dernière mission s'est essentiellement concentrée sur les habitats de zones humides arrière-littorales, composées de roselières, caricaies, sansouïres, prés salés, boisements humides,

Tableau II. – Liste des espèces d'araignées possédant un statut de menace dans la Liste rouge nationale (IUCN, OFB, MNHN & AsFRA, 2023).

Famille	Espèce	Catégorie UICN	Habitat
Dictynidae	<i>Brigittea vicina</i> (Simon, 1873)	NT	ripisylves et prairies humides
	<i>Marilynia bicolor</i> (Simon, 1870)	NT	berges à galet de bord de rivière
Gnaphosidae	<i>Haplodrassus rhodanicus</i> (Simon, 1914)	VU	maraîches salantes et étangs littoraux
Linyphiidae	<i>Trichoncoïdes piscator</i> (Simon, 1884)	VU	milieux palustres à saumâtres, marais littoraux
	<i>Entelecara omissa</i> Pickard-Cambridge, 1902	NT	tourbières
	<i>Oedothorax paludigenus</i> Simon, 1926	NT	maraîches salantes et étangs littoraux
Oxyopidae	<i>Oxyopes mediterraneus</i> Levy, 1999	VU	zones littorales sablonneuses
Philodromidae	<i>Philodromus blanckei</i> (Wunderlich, 1995)	VU	sous les écorces des arbres
	<i>Pulchellodromus glaucinus</i> (Simon, 1870)	NT	zone côtière (zone halophile, laisse de mer, pré salé)
Salticidae	<i>Neon muticus</i> (Simon, 1871)	VU	forêts de moyenne altitude
Theridiidae	<i>Dipoena torva</i> (Thorell, 1875)	EN	cavités de vieux arbres
	<i>Neottiura herbigrada</i> (Simon, 1873)	NT	milieux xériques
	<i>Theridion genistae</i> Simon, 1873	NT	xérophile
	<i>Theridion melanostictum</i> Pickard-Cambridge, 1876	NT	milieux palustres à saumâtres, marais littoraux
Titanoecidae	<i>Titanoeca flavicoma</i> L. Koch, 1872	NT	maquis dégradé, bord de ruisseau
	<i>Titanoeca monticola</i> (Simon, 1870)	NT	pelouses écorchées, clairières rocaillieuses
Uloboridae	<i>Polenecia producta</i> (Simon, 1873)	NT	rochers en chênaie claire
Zodariidae	<i>Zodarion cesari</i> Pekár, 2011	NT	zones littorales, parfois berge de rivière

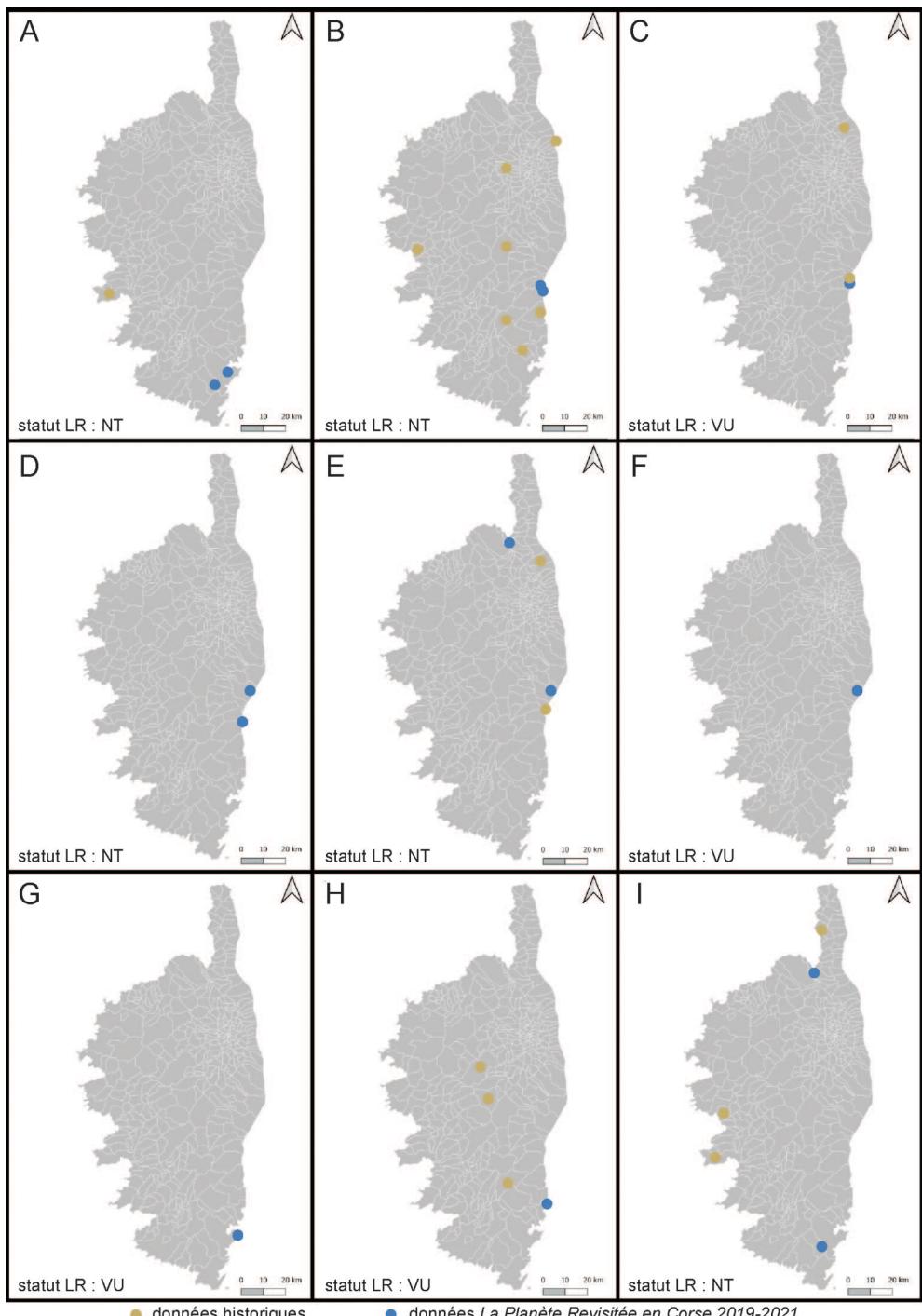


Fig. 4. – Cartes de répartition des espèces menacées contactées durant la mission LPR. – A, *Brigittea vicina* (Simon). – B, *Marilynia bicolor* (Simon). – C, *Haplodrassus rhodanicus* (Simon). – D, *Entelecara omissa* Pickard-Cambridge. – E, *Oedothorax paludigenus* Simon. – F, *Trichoncooides piscator* (Simon). – G, *Oxyopes mediterraneus* Levy. – H, *Philodromus blanckei* (Wunderlich). – I, *Pulchellodromus glaucinus* (Simon).

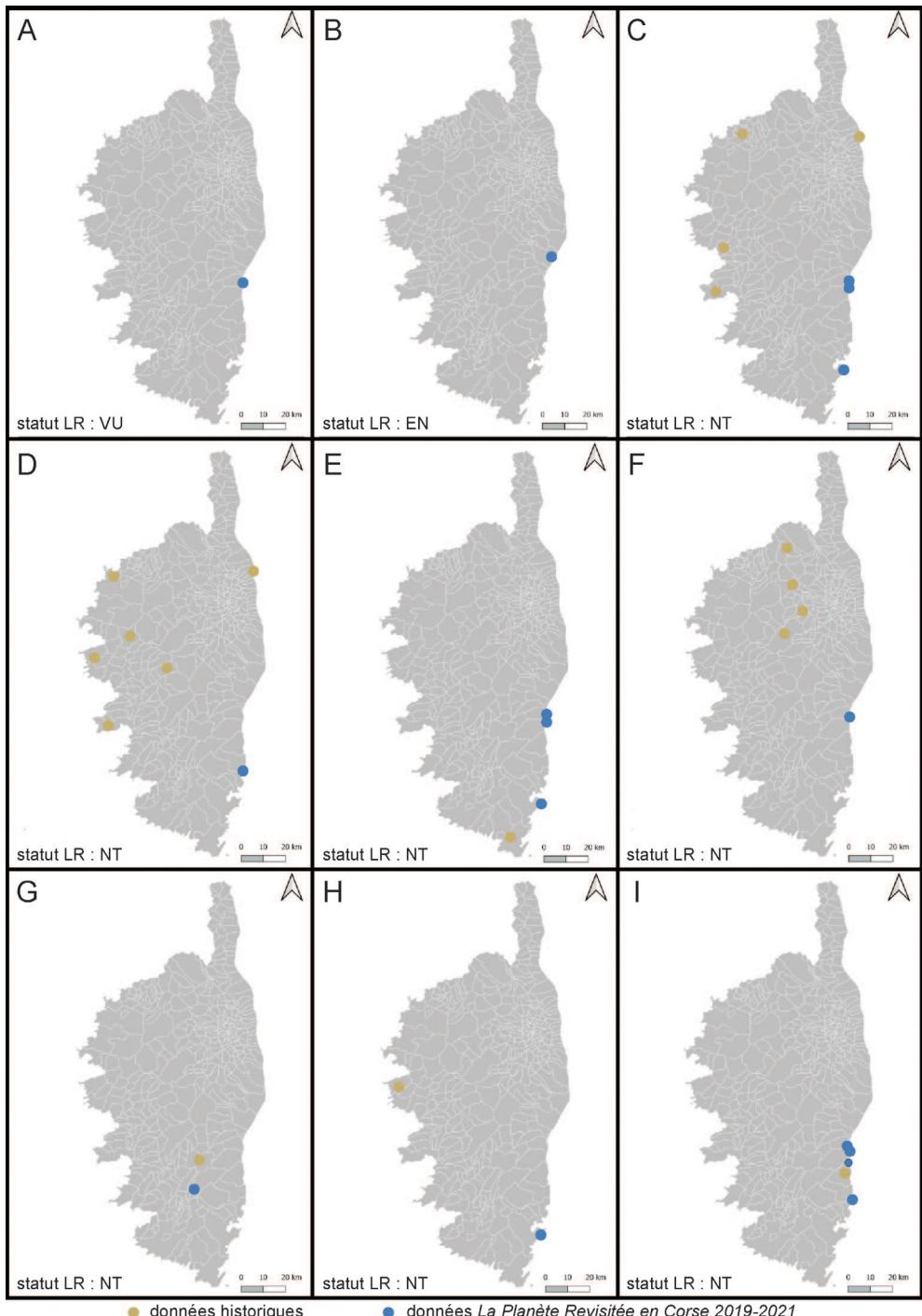


Fig. 5. – Cartes de répartition des espèces menacées contactées durant la mission LPR. – A, *Neon muticus* (Simon). – B, *Dipoena torva* (Thorell). – C, *Neottiura herbigrada* (Simon). – D, *Theridion genistae* Simon. – E, *Theridion melanostictum* Pickard-Cambridge. – F, *Titanoeeca flavicoma* L. Koch. – G, *Titanoeeca monticola* (Simon). – H, *Polenecia producta* (Simon). – I, *Zodarion cesari* Pekár.

bords de rivière. La multiplication des relevés et des techniques a permis de mettre en évidence un cortège d'araignées typique de ces zones humides. Les cortèges d'espèces des milieux plus secs (pelouses, prairies, maquis), des formations forestières thermophiles (chênaies vertes, suberaies) et enfin des milieux anthropiques ont également été contactés. Pour chacun de ces habitats, une sélection d'espèces spécialistes est proposée ci-après, les plus fréquentes sont signalées en gras. Certains taxons ayant un degré de spécialisation moins prononcé peuvent se retrouver dans plusieurs groupes d'habitats ; ainsi, des espèces forestières pourront se retrouver dans les bois humides comme dans les suberaies, voire dans le maquis, n'étant liées qu'à la strate arbustive. Il en est de même pour certaines espèces de milieux ouverts, avec les espèces pionnières.

LES ZONES HUMIDES LITTORALES

Prés salés, sansouïres et marais littoraux. – Fig. 6-7. Plus de 100 espèces ont été relevées dans ces habitats écologiquement proches en termes d'humidité et de strate végétale. Les espèces suivantes sont considérées comme les plus spécifiques de ces milieux : *Araeoncus humilis* (Blackwall, 1841), *Arctosa fulvolineata* (Lucas, 1846), *Arctosa leopardus* (Sundevall, 1833), *Argenna patula*, *Bathyphantes gracilis* (Blackwall, 1841), *Bianor albobimaculatus* (Lucas, 1846), *Clubiona juvenis* Simon, 1878, *Clubiona subtilis* L. Koch, 1867, *Crustulina sticta* (Pickard-Cambridge, 1861), *Drassyllus lutetianus* (L. Koch, 1866), *Entelecara omissa*, *Haplodrassus rhodanicus*, *Hypsosinga heri*, *Oedothorax paludigena* Simon, 1926, *Ozyptila furcula* L. Koch, 1882, *Pardosa cibrata* Simon, 1876, *Pardosa luctinosa* Simon, 1876, *Pardosa prativaga* (L. Koch, 1870), *Pardosa vittata* (Keyserling, 1863), *Porrhomma pygmaeum* (Blackwall, 1834), *Tetragnatha intermedia* Kulczyński, 1891, *Theridion melanostictum*, *Zodarion nigriceps* (Simon, 1873).

Roselières et caricaies. – Fig. 8. Ces habitats sont très proches des précédents, mais avec une structure de végétation plus haute, qui permet la présence d'autres espèces comme, *Clubiona phragmitis* C. L. Koch, 1843, *Floronia bucculenta* (Clerck, 1758), *Marpissa nivoyi* (Lucas, 1846), *Microctenonyx subitaneus* (Pickard-Cambridge, 1875), *Microdipoena jobi* (Kraus, 1967), *Myrmarachne formicaria* (De Geer, 1778), *Pirata tenuitarsis* Simon, 1876, *Pocadicnemis juncea* Locket & Millidge, 1953, *Ruborridion musivum* (Simon, 1873), *Thanatus striatus* C. L. Koch, 1845, *Theridion melanostictum*.

Berges à galet et grèves des rivières. – Fig. 9. Les bancs de galets des rivières représentent un habitat unique pour de nombreuses espèces sténoèces. Le cortège global regroupe localement une cinquantaine d'espèces : *Arctosa similis* Schenkel, 1938, *Erigone dentipalpis* (Wider, 1834), *Euryopis episinooides* (Walckenaer, 1847), *Icius subinermis* Simon, 1937, *Marilynia bicolor* (Simon, 1870), *Nurscia albomaculata* (Lucas, 1846), *Ouedia rufithorax* (Simon, 1881), *Pardosa atomaria* (C. L. Koch, 1847), *Pardosa tatarica* (Thorell, 1875), *Prinerigone vagans* (Audouin, 1826), *Theridion hemerobium* Simon, 1914, *Zodarion cesari*.

Aulnaie-saulaie et ripisylve. – Plus de 70 espèces ont été inventoriées dans les formations forestières humides. De nombreux pièges passifs ont été utilisés (Polytrap™, Barber, assiettes jaunes...) permettant de contacter un nombre important d'espèces. Parmi les espèces les plus hygrophiles, on notera les suivantes : *Aterigena soriculata* (Simon, 1873), *Clubiona pallidula* (Clerck, 1758), *Dolomedes cf. fimbriatus*, *Gongylidiellum vivum* (Pickard-Cambridge, 1875), *Phintella castriesiana* (Grube, 1861), *Scotophaeus blackwalli* (Thorell, 1871), *Tegenaria femoralis* Simon, 1873, *Theridion pinastri* L. Koch, 1872, *Theridiosoma gemmosum* (L. Koch, 1877), *Theridula gonygaster* (Simon, 1873), *Trachyzelotes pedestris* (C. L. Koch, 1847), *Trochosa robusta* (Simon, 1876), *Zodarion gallicum* (Simon, 1870).

LES MILIEUX SECS ET MÉSOPHILES

Chênaie verte et suberaie. – Fig. 10. Les boisements présentent de nombreux micro-habitats (écorces, pierres, branches, litière) qui hébergent une belle diversité d'espèces ; localement plus de 70 espèces ont été capturées en forêts sèches, comme : *Agelenella labyrinthica* (Clerck, 1758), *Araniella opistographa* (Kulczyński, 1905), *Aterigena soriculata*, *Bolyphantus nigropictus* Simon, 1884, *Cyclosa conica* (Pallas, 1772), *Diaealivens* Simon, 1876, *Haplodrassus dalmatensis* (L. Koch, 1866), *Harpactea corticalis* (Simon, 1882), ***Leptophantes minutus* (Blackwall, 1833)**, *Macaroeris nidicolens* (Walckenaer, 1802), *Marpissa muscosa* (Clerck, 1758), *Mimetus laevigatus* (Keyserling, 1863), *Neoscona subfuscata* (C. L. Koch, 1837), *Palliduphantes gladiola* (Simon, 1884), *Philodromus buchari* Kubcová, 2004, *Philodromus lividus* Simon, 1875, ***Porrhoclubiona leucaspis* (Simon, 1832)**, *Pseudicius badius* (Simon, 1868), ***Salticus zebraneus* (C. L. Koch, 1837)**, *Scotophaeus blackwalli*, *Segestria pusiola* Simon, 1882, *Steatoda paykulliana* (Walckenaer, 1806), *Tenuiphantes herbicola* (Simon, 1884), *Textrix caudata* L. Koch, 1872, *Theridion mystaceum* L. Koch, 1870, *Theridion pinastri*, *Xysticus lanio* C. L. Koch, 1835, *Zoropsis spinimana* (Dufour, 1820).

Le maquis. – Quelques espèces forestières se retrouvent dans les landes mésophiles et les fruticées. Nous avons sélectionné les espèces les plus inféodées à cette strate de végétation : *Argiope lobata* (Pallas, 1772), *Argyrodes argyrodes* (Walckenaer, 1841), ***Cheiracanthium mildei* L. Koch, 1864**, *Cyclosa oculata* (Walckenaer, 1802), *Cyrtarachne ixoides* (Simon, 1870), *Cyrtophora citricola* (Forsskål, 1775), *Gnaphosa alacris* Simon, 1878, *Heliophanus apiatus*, ***Icius hamatus* (C. L. Koch, 1846)**, *Latrodectus tredecimguttatus* (Rossi, 1790), *Mimetus laevigatus*, *Neoscona subfuscata*, *Oonopinus angustatus* (Simon, 1882), *Oxyopes nigripalpis* (Kulczyński, 1891), *Pellenes arciger* (Walckenaer, 1837), *Philodromus buchari*, *Phlegra bresnieri* (Lucas, 1846), *Phoroncidia paradoxa* (Lucas, 1846), ***Pulchellodromus bistigma* (Simon, 1870)**, *Salticus conjonctus* (Simon, 1869), *Xysticus cor* Canestrini, 1873.

Les pelouses, prairies et friches thermophiles. – Fig. 11-12. Les espèces suivantes sont adaptées à des conditions d'ensoleillement fort, à l'aridité du milieu, et à une formation herbacée rase et souvent rocallieuse. La majorité vit au sol et sous les pierres ou sur la végétation basse : *Agyneta pseudorurestris* Wunderlich, 1980, *Aphantaulax cincta* (L. Koch, 1866), *Aphantaulax trifasciata* (Pickard-Cambridge, 1872), *Asagena italicica* (Knoflach, 1996), *Diplocephalus graecus* (Pickard-Cambridge, 1873), *Erigone autumnalis* Emerton, 1882, ***Heliophanus rufithorax***, ***Hypsosinga albovittata* (Westring, 1851)**, *Metopobactrus verticalis* (Simon, 1881), *Micaria albovittata* (Lucas, 1846), *Neottiura herbigrada* (Simon, 1873), *Neottiura uncinata*, *Nomisia exornata* (C. L. Koch, 1839), *Pelecopsis inedita* (Pickard-Cambridge, 1875), *Philodromus blanckeii* (Wunderlich, 1995), *Pulchellodromus ruficapillus* (Simon, 1885), *Steatoda paykulliana* (Walckenaer, 1806), *Thanatus vulgaris* Simon, 1870, *Theonina cornix* (Simon, 1881), *Thyene imperialis* (Rossi, 1846), ***Trichoncus hirtus* Denis, 1965**, *Xysticus nubilus* Simon, 1875.

LES ZONES ANTHROPIQUES

Le bâti, ruine, camp militaire, port, jardin. – Une grande diversité d'espèces évolue à proximité de l'Humain, à l'intérieur des maisons, dans les parcs et jardins, sur les constructions, les ruines ou les dépôts de matériel. Ces milieux, peu engageants, sont souvent sous-prospectés par les naturalistes ; mais ces habitats anthropiques ont permis d'ajouter *Orchestina longipes* à la



Fig. 6-12. – Milieux prospectés. – 6, Prés salé à Salicorne de Pinia. – 7, Sansouire de Ventiseri. – 8, Roselière de la forêt de Pinia. – 9, Berge à galets de la vallée de Solenzara. – 10, Suberaie de Sotto. – 11, Prairie sèche de la forêt de Pinia. – 12, Pelouse sur dalle et maquis de Carrataghiu. (*Photographies : 6, 9, 10, S. Déjean ; 7, 8, 11, 12, C. Jacquet.*)

faune de France. Nous avons aussi noté les espèces suivantes : *Brigittea civica* (Lucas, 1850), *Cyrtophora citricola*, *Euryopis episinoides* (Walckenaer, 1847), *Holocnemus pluchei* (Scopoli, 1763), *Oecobius navus* Blackwall, 1859, *Salticus mutabilis* Lucas, 1846, *Scotophaeus validus* (Lucas, 1846), *Scytodes thoracica* (Latreille, 1802), *Setaphis carmeli* (Pickard-Cambridge, 1872), *Spermophora senoculata* (Dugès, 1836), *Steatoda nobilis* (Thorell, 1875), *Steatoda triangulosa* (Walckenaer, 1802), *Zodarion gracilitibiale* Denis, 1934, *Zygiella x-notata* (Clerck, 1758).

CONCLUSION

La mission *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021* a permis de recontacter 42 % des espèces de la faune de Corse (soit 289 espèces) et d'ajouter 33 espèces nouvelles pour l'île. Malgré les prospections nombreuses et répétées dont elle a fait l'objet par le passé (CANARD *et al.*, in prep.), la Corse recèle toujours des espèces à découvrir ou à redécouvrir. Les secteurs de montagne (forêts et zones humides), très difficiles d'accès, peu étudiés lors de cette mission, hébergent très certainement une faune originale encore à découvrir (CANARD *et al.*, in prep.). Enfin, de nombreux individus ont été envoyés pour analyse génétique ; ils permettront de compléter les bases de données de références de matériel génétique. L'exploitation des premiers résultats n'a pas encore été réalisée mais pourrait permettre de répondre à des interrogations sur la séparation taxinomique d'espèces cryptiques comme les groupes *Pisaura mirabilis* (Clerck, 1758) / *P. novicia* (L. Koch, 1878) / *P. quadrilineata* (Lucas, 1838) / *P. consocia* (Pickard-Cambridge, 1872), *Misumena vatia* (Clerck, 1758) / *M. bicolor* Simon, 1875, *Euophrys herbigrada* (Simon, 1871) / *M. gambosa* (Simon, 1869), *Thomisus onustus* Walckenaer, 1805 / *M. citrinellus* Simon, 1875.

REMERCIEMENTS. – L'ensemble du matériel étudié dans cette étude provient de l'expédition *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*. Cette mission a été organisée par le Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) en coopération avec la Collectivité de Corse (CdC) et l'Office Français de la Biodiversité (OFB). Nous remercions les partenaires financeurs (CdC et OFB) ainsi que les partenaires techniques qui ont facilité la réalisation des missions de terrain de 2019 : les communes de l'Alta Rocca (Serra-di-Scopamène, Zonza et Zicavo) et de Tartagine (Olmi-Capella et Mausoléo), l'Office de l'Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), la Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) et l'Office national des Forêts (ONF).

Nous remercions en particulier Julien Tourott pour nous avoir invités à participer à cette mission très enrichissante d'un point de vue naturaliste aussi bien qu'humain. Une pensée particulière pour Jean Ichter toujours aux petits soins pour tous et à l'équipe du Muséum pour leur travail de tri et d'étiquetage en vue du barcoding. Nous remercions enfin tous les naturalistes de l'équipe pour leur gentillesse, leur accessibilité et leur participation à la capture de nos chères bêtes à huit pattes.

AUTEURS CITÉS

- BALI L., ANDRÉSI D., TUBA K. & SZINETÁR C. 2019. – Comparing pitfall trapping and suction sampling data collection for ground-dwelling spiders in artificial forest gaps. *Arachnologische Mitteilungen / Arachnology Letters*, **58** : 23-28. <https://doi.org/10.30963/aramit5808>
- BOSMANS R., 1997. – Revision of the genus *Zodarion* Walckenaer, 1833, part II. Western and Central Europe, including Italy (Araneae: Zodariidae). *Bulletin of the British Arachnological Society*, **10** (8) : 265-294.
- BOSMANS R., PANTINI P., LOVERRE P. & ADDANTE R. 2019. – New species and new records of ant-eating spiders from Mediterranean Europe (Araneae: Zodariidae). *Arachnologische Mitteilungen*, **57** : 8-20. <https://doi.org/10.30963/aramit5703>
- BROOK A., WOODCOCK B., SINKA M. & VANBERGEN A. 2008. – Experimental verification of suction sampler capture efficiency in grasslands of differing vegetation height and structure. *Journal of Applied Ecology*, **45** : 1357-1363. [10.1111/j.1365-2664.2008.01530.x](https://doi.org/10.1111/j.1365-2664.2008.01530.x)

- CANARD A., 2018. – Une nouvelle espèce de Mygale (Araneae, Ctenizidae) : *Cteniza genevieveae* n. sp. (♀) découverte au sud de la Corse. *Revue arachnologique*, (2) 5 : 30-35.
- CANARD A., ROLLARD R., VILLEPOUX O. & FRÉDÉRIC Y., in prep. – Catalogue raisonné des espèces d'araignées de Corse, arrêté en 2018.
- COURTIAL C., OGER P., VAN KEER J. & CALMONT B., 2021. – *Phaeocedus vankeeri* Chatzaki, 2019, une araignée nouvelle pour la faune de France (Araneae : Gnaphosidae). *Revue arachnologique*, (2) 8 : 6-8.
- DÉJEAN S., 2015. – *Theridion melanostictum* O. Pickard-Cambridge, 1876 (Araneae, Theridiidae) nouveau pour la faune de France. *Revue arachnologique*, (2) 2 : 2-3.
- DÉJEAN S., 2016. – *Zodarion cesari* Pekář et al., 2011 (Araneac, Zodariidae) espèce nouvelle pour la faune de France, découverte en Corse. *Revue Arachnologique*, (2) 3 : 14-15.
- DÉJEAN S., 2023. – *Orchestina longipes* Dalmas, 1922, nouvelle pour la faune de France et découverte en Corse (Oonopidae, Araneae). *Revue Arachnologique*, (2) 10 : 2-4.
- DÉJEAN S. & DANFLOUS S., 2017. – *Erigone autumnalis* Emerton 1882 (Araneae, Linyphiidae), nouvelle espèce pour la faune de France. *Revue Arachnologique*, (2) 4 : 14-17.
- DENIS J., 1934. – Quelques araignées nouvelles pour le département du Var. *Bulletin de la Société entomologique de France*, 38 (20) [1933] : 329-331. <https://doi.org/10.3406/bsef.1933.14657>
- DIERKENS M., 2011. – De Araneis Galliae III 2. *Zodarion gracilitibiale* Denis 1933. *Revue arachnologique*, 17 : 86-87.
- ICHTER J., DUSOULIER F., BARBUT J., BERQUIER C., CANARD A., CANUT M., CAILLERET B., CORNUEL-WILLERMOZA A., DE BRAEKELEER A., DECAËNS T., DÉJEAN S., FERNÁNDEZ MARCHÁN D., GARGOMINY O., JACQUET C., JAILLOUX A., JEUSSET A., LEBARD T., LE DIVELEC R., LÉVÈQUE A., MARTIN J., MATOCQA A., NOBLECOURT T., POIRIER E., POLLET M., PONCET R., PONEL P., ROBERT S., ROME Q., ROUGERIE R., SANTOS B., SOLDATI F., STREITO J.-C., SUBERBIELLE N., VILLEMAN C., ZELVELDER B. & TOUROULT J., 2022. – *La Planète Revisitée en Corse. Bilan scientifique des expéditions terrestres 2021 : Côte orientale et Capicorsu*. Muséum national d'Histoire naturelle, 58 p.
- INPN-OpenObs, 2023. – Portail français d'accès aux données d'observation sur les espèces. <https://openobs.mnhn.fr/>. [Consulté le 22.V.2023].
- MONTARDI Y., BOUNIAS-DELACOUR A., COURTIAL C., DANFLOUS S., DEJEAN S., GUERBAK K., JACQUET C., LECIGNE S., MONTAGNE D. & VILLEPOUX O., 2023. – De araneis galliae V, Actualisation du référentiel des Araignées de France : Révision du statut de certaines espèces de la Faune de France. *Bulletin de l'Association Française d'Arachnologie*, 9 : 4-20.
- MUSTER C. & MICHALIK P., 2020. – Cryptic diversity in ant-mimic *Micaria* spiders (Araneae, Gnaphosidae) and a tribute to early naturalists. *Zoologica Scripta*, 49 (2) : 197-209. <https://doi.org/10.1111/zsc.12404>
- NENTWIG W., BLICK T., BOSMANS R., GLOOR D., HÄNGGI A. & KROPP C., 2023. – Spiders of Europe. Version 10.2023. Online at <https://www.araneae.nmbe.ch>. [Consulté le 11.X.2023]. <https://doi.org/10.24436/1>
- PONEL P., OGER P., POHER Y. & Médail F., 2017. – Contribution à l'inventaire des araignées de l'île Cavallo (archipel des Lavezzi, Corse-du-Sud), avec une argiope nouvelle pour la faune française, *Argiope trifasciata* (Forskål, 1775) (Araneae, Araneidae). *Revue arachnologique*, (2) 4 : 2-4.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island*. *Bulletin de la Société entomologique de France*, 128 (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- SIMON E., 1871. – Aranéides de Corse et d'Espagne. *Annales de la Société entomologique de France*, (5) 1 : vi-viii.
- SIMON E., 1914. – *Les Arachnides de France*. Volume 6 (1). Paris : Librairie encyclopédique de Roret, 1-308.
- SIMON E. 1926. – *Les Arachnides de France*. Volume 6 (2). Paris : Librairie encyclopédique de Roret, 309-532.

- SIMON E., 1929. – *Les Arachnides de France*. Volume 6 (3). Paris : Librairie encyclopédique de Roret, 533-772.
- SIMON E., 1932. – *Les Arachnides de France*. Volume 6 (4). Paris : Librairie encyclopédique de Roret, 773-978.
- SIMON E., 1937. – *Les Arachnides de France*. Volume 6 (5). Paris : Librairie encyclopédique de Roret, 979-1298.
- UICN COMITÉ FRANÇAIS, OFB, MNHN & AsFRA, 2023. – *La Liste rouge des espèces menacées en France. Araignées de France métropolitaine*. Paris, 20 p.

Les Hyménoptères Symphytes de Corse, bilan des connaissances et nouveaux signalements (Hymenoptera, Symphyta)

Thierry NOBLECOURT

Réseau entomologie de l'Office national des Forêts
Chemin de la Garenne, F – 11190 Antugnac <symphyte@orange.fr>

(Accepté le 27.X.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Résumé. – Suite aux récoltes réalisées lors des expéditions *La Planète Revisée en Corse 2019-2021* et lors d'un échantillonnage réalisé au piège Malaise par l'Office de l'Environnement de Corse, une espèce nouvelle pour la faune de France est ajoutée, *Pseudoryssus henschii*, et les 13 espèces suivantes sont citées pour la première fois de Corse : *Janus compressus*, *Arge berberidis*, *Brachythops flavens*, *Aneugmenus coronatus*, *Athalia liberta*, *Allantus togatus*, *Emphytus laticinctus*, *Monostegia abdominalis*, *Priophorus brullei*, *Priophorus compressicornis*, *Cytisogaster genistae*, *Macrophyia annulata* et *Tenthredo temula*. La faune de Corse compte désormais 94 espèces connues d'Hyménoptères Symphytes.

Abstract. – **Hymenoptera Symphyta of Corsica: knowledge review and new records.** Studying collected material of some field trips during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* scientific expeditions and coming from a survey with a Malaise trap by the Office de l'Environnement de Corse, many species were recorded, of which 14 of great interest. *Pseudoryssus henschii* is a new country record for France and the following 13 additional species are reported for the first time in Corsica: *Janus compressus*, *Arge berberidis*, *Brachythops flavens*, *Aneugmenus coronatus*, *Athalia liberta*, *Allantus togatus*, *Emphytus laticinctus*, *Monostegia abdominalis*, *Priophorus brullei*, *Priophorus compressicornis*, *Cytisogaster genistae*, *Macrophyia annulata* and *Tenthredo temula*. Currently, 94 species of sawflies (Hymenoptera, Symphyta) are known in Corsica.

Keywords. – Hymenoptera, Symphyta, sawflies, France, Corsica, faunistics, new records.

La dernière synthèse des connaissances des Hyménoptères Symphytes de Corse publiée par CHEVIN (1999) totalisait 56 espèces. Depuis, différents auteurs ont signalé des espèces nouvelles pour la Corse (BLANK *et al.*, 2013 ; CHEVIN, 2005 ; LACOURT, 2001, 2003 ; LISTON, 2005, 2007 ; LISTON & SPÄTH, 2005), ce qui porte à 80 le nombre d'espèces publiées. Un échantillonnage au piège Malaise réalisé par l'OCIC en 2015 sur les communes de Ghisoni et Orto et l'important échantillonnage réalisé dans le cadre de *La Planète Revisée en Corse 2019-2021* (TOUROULT *et al.*, 2023) ont apporté plusieurs espèces nouvelles pour la Corse voire pour la France, ce qui porte désormais à 94 le nombre d'espèces d'Hyménoptères Symphytes connues en Corse.

MATÉRIEL ET MÉTHODE

Afin de ne pas alourdir le texte, les détails ne sont indiqués que pour les espèces non précédemment signalées de Corse ou en très faibles effectifs, et le lecteur est invité à consulter les références bibliographiques indiquées pour chaque espèce déjà publiée.

L'ensemble des données d'observation provenant de LPRC est diffusé de façon précise dans le cadre du Système d'information de l'Inventaire du Patrimoine naturel (SINP, accessible notamment sur le portail <https://openobs.mnhn.fr>). De même, tous les individus provenant de LPRC ont été déposés dans la collection du MNHN.

* : espèce nouvelle pour la Corse.

** : espèce nouvelle pour la faune de France.

Abréviations. – **CDEI**, Collections du Senckenberg Deutsches Entomologisches Institut, Müncheberg, Allemagne ; **LNEF-ONF**, Laboratoire national d'entomologie forestière de l'Office national des Forêts ;

LPRC, La Planète Revisitée en Corse 2019-2021 ; **MNHN**, Muséum national d’Histoire naturelle, Paris, France ; **OCIC**, Observatoire Conservatoire des Invertébrés de Corse, Office de l’Environnement de la Corse, Corte, Corse.

RÉSULTATS

Famille **Xyelidae** Newman, 1934

Xyela menelaus Benson, 1960. – 3 ♀ et 11 ♂, Haut Asco, 2.V.2004 ; 1 ♀, au SO de Vivario, 9.V.2004, nombreux ♂ et ♀ en forêt de Muracciole, 9.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005), (BLANK *et al.*, 2013).

Famille **Megalodontesidae** Konow, 1897

Megalodontes cephalotes (Fabricius, 1781). – 1 ♀, Grosseto-Prugna, 29.VI.1965 (CHEVIN, 1999).

Famille **Siricidae** Billberg, 1820

Sirex noctilio Fabricius, 1773. – 1 ♀, Corse, 1865 (MNHN, coll. Sichel) (CHEVIN, 1999).

Xeris pallioxae Goulet, 2015. – 1 ♀ et 11 ♂, forêt d’Aïtone, sans date (GOULET *et al.*, 2015).

Famille **Cephidae** Newman, 1834

Calameuta haemorrhoidalis (Fabricius, 1781). – 1 ♀, Ajaccio, 28.IV.1974 et 1 ♂, Ciamannacce, 12.VII.1974 (CHEVIN, 1999) ; 2 ♂, Ghisonaccia, 22.V.2021 (*B. Santos*), LPRC ; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 23-27.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC ; 2 ♂, Ventiseri, 25.V.2021 (*C. Villemant*), BC-LPRC-Corse0201, LPRC.

Calameuta idolon (Rossi, 1794). – 4 ♂ et 3 ♀, Corse, sans localité et sans date (MNHN, coll. Sichel) (CHEVIN, 1999).

Calameuta pygmaea (Poda von Neuhaus, 1761). – 2 ♂ et 2 ♀, Corse, sans date (MNHN, coll. Sichel) ; 2 ♂ et 1 ♀, Ajaccio, 9-30.V.1974 ; 5 ♂ environs d’Ajaccio, 20.IV-10.V.1975 ; 1 ♀, Chiavari, 28.IV.1977 ; 1 ♀, Olmi-Capella, 11.V.1992, et 1 ♂, pointe de Vignoma, 29.V.1977 (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, Pianiccia près de la rivière Tavignanu, 3.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Cephus pygmaeus (Linnaeus, 1767). – 1 ♂ et 3 ♀, Corse, sans localité et sans date (MNHN, coll. Sichel) (CHEVIN, 1999).

***Janus compressus** (Fabricius, 1793). – 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 9-16.VI.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Phylloecus faunus Newman, 1838. – 1 ♀, Montegrosso, et 1 ♀, forêt de Zonza (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, Ghisonaccia, 18.V.2021 (*B. Santos*), LPRC-Corse2021-1922.

Trachelus tabidus (Fabricius, 1775). – 4 ♀, Corse, sans localité et sans date (MNHN, coll. Sichel) (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, Ghisonaccia, 22.V.2021 (*J.-C. Streito*), LPRC ; 1 ♂, Ghisonaccia, 22.V.2021 (*B. Cailleret*), LPRC. La présence de cette espèce en Corse est confirmée.

Trachelus troglodyta (Fabricius, 1787). – 5 ♂ et 1 ♀, Corse, sans localité et sans date (MNHN, coll. Sichel) et 1 ♀, Borgo, 26.V.1992 (CHEVIN, 1999).

Famille **Argidae** Konow, 1890

Aprosthemma instratum (Zaddach, 1859). – 1 ♂, Cervione, sans date (CHEVIN, 1999).

***Arge berberidis** Schrank, 1802. – 1 ♂, Vivario, 27.V.2021 (*R. Le Divelec*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Arge cyanocrocea (Förster, 1771). – Aux nombreuses localités déjà publiées (CHEVIN, 1999 ; LISTON & SPÄTH, 2005), sont ajoutées : 1 ♀, Ventiseri, 25-26.V.2021 (*B. Santos*), LPRC ; 1 ♂, Vivario, 27.V.2021 (*M. Canut & T. Lebard*), LPRC.

Arge enodis (Linnaeus, 1767). – 1 ♀, Ajaccio (CHEVIN, 1999) ; 1 ♂, Calvi (LISTON & SPÄTH, 2005).

Arge ochropus (Gmelin, 1790). – 1 ♂, Campo dell’Oro ; 1 ♂, Morosaglia ; 1 ♀, Olmi-Cappella (CHEVIN, 1999).

Arge pagana (Panzer, 1798). – 1 ♂, Gorges de la Restonica, 1.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, Quenza, 27.V.2021 (*B. Santos*), LPRC ; 1 ♂, Zonza, 24-28.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC.

Sterictiphora angelicae (Panzer, 1799). – 1 ♂, Asco, et 1 ♀, Olmi-Cappella (CHEVIN, 1999).

Famille **Cimbicidae** Kirby, 1837

Cimbex connatus (Schrank, 1776). – 1 ♀, La Foce, sans date (MNHN, M. Maindron) (CHEVIN, 1999).

Famille **Xiphydriidae** Leach, 1819

Xiphydria picta Konow, 1897. – 1 ♀, Venaco, confluent du Vecchio et du Tavignano, 18.VI.1989 (*P. Ponel*) (CHEVIN, 1999); 1 ♀, Quenza, 23-27.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC; 2 ♀, Serra-di-Scopamene, 23-27.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC; 2 ♀, San-Gavino-di-Carbini, 15.VI.2017 (*G. Parmain*); 5 ♀, Serra-di-Scopamene, 27.VI-11.VII.2019 (*J. Touroult*), LPRC; 2 ♀, 11-25.VII.2019 (*J. Touroult*), LPRC; 3 ♀, Serra-di-Scopamene, 6-16.VI.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 2-22.VIII.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC; 5 ♀ et 1 ♂, Serra-di-Scopamene, 11-25.VII.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 14-27.VI.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC.

Famille **Orussidae** Newman, 1834

Orussus abietinus (Scopoli, 1763). – 1 ♂ et 1 ♀, Corse, sans date (MNHN, coll. Sichel), et 1 ♀, Castifao, 13.V.1992 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, forêt de Vizzavona, 8.VI.2014 (*G. Parmain*).

***Pseudoryssus henschii* (Mocsary, 1910). – 1 ♀, Sorbollano, 27.VI-11.VII.2019 (*J. Touroult*), LPRC. Nouvelle pour la Corse mais également pour la faune de France, cette espèce a aussi été capturée à Bédoin (Vaucluse), le 28.VIII.2021 (*T. Goepp*) (fig. 1).

Famille **Tenthredinidae** Latreille, 1903Sous-famille **Selandriinae** Thomson, 1871

Aneugmenus bibolinii Zombori, 1979. – 1 ♂, Asco, 2.V.2004 (LISTON *et al.*, 2015); 1 ♀, Ghisoni, col de Sorba, 8.VI.2015 (OCIC); 1 ♀, Orto, lac de Creno, 4.VI.2015 (OCIC).

**Aneugmenus coronatus* (Klug, 1818). – 2 ♀, Orto, lac de Creno, 3.VIII.2015, 17.VIII.2015 (OCIC). Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Aneugmenus padi (Linnaeus, 1760). – Aux nombreuses localités déjà signalées (CHEVIN, 1999), sont ajoutés : 9 ♀, Ghisoni, col de Sorba, 12.V-8.VI.2015 (OCIC); 7 ♀, Orto, lac de Creno, 4.VI-



Fig. 1. – *Pseudoryssus henschii* (Mocsary), Téo Goepp leg. Longueur : 6 mm. (Photographie : Henri Savina).

17.VIII.2015 (OCIC); 1 ♀, Pietracorbara, 6.V.2000 (*N. Gompel*); 1 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*C. Villemant*), BC-LPRCorse0200, LPRC; 1 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*B. Santos*), LPRC; 10 ♀, Zonza, 24-28.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC.

**Brachythops flavens* (Klug, 1816). – 2 ♂, Ghisonaccia, 18.V.2021 (*E. Poirier*), LPRC; 1 ♂, Porto-Vecchio, 26.V.2021 (*M. Pollet*) LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Selandria serva (Fabricius, 1793). – 1 ♂ et 1 ♀, Chiavari, et 1 ♂, Porticcio (CHEVIN, 1999); 1 ♂, Porto-Vecchio, 11.IV.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005); 1 ♂, Ghisonaccia, 22.V.2021 (*P. Ponel*) LPRC2021-1914; 5 ♀, Porto-Vecchio, 23-26.V.2021 (*M. Pollet*), LPRC; 1 ♂, Ventiseri, 21.V.2021 (*T. Noblecourt*), LPRC2021-1216; 1 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*M. Pollet*), LPRC.

Strongylogaster macula (Klug, 1817). – 1 ♂, 25.IV.2004, Corte, près de la Citadelle (LISTON & SPÄTH, 2005).

Strongylogaster multifasciata (Geoffroy, 1785). – Aux différentes localités déjà publiées — Carpineto, Castifao, forêt de Zonza (CHEVIN, 1999), col de Larone, gorges de la Restonica, Silvareccio, Vivario (LISTON & SPÄTH, 2005) — sont ajoutées : 1 ♀, Quenza, 26-30.VI.2019 (*M. Pollet*) LPRC; 1 ♀, Zonza, 24-28.VI.2019 (*M. Pollet*) LPRC.

Strongylogaster xanthocera (Stephens, 1835). – Espèce citée de Evisa, Cervione, forêt de Zonza (CHEVIN, 1999) et du col de Larone, des gorges de la Restonica et de Silvareccio (LISTON & SPÄTH, 2005).

Sous-famille **Athaliinae** Rohwer, 1911

Athalia circularis (Klug, 1815). – 2 ♂, Ciamannacce, 12.VII.1974, et 1 ♀, Ciamannacce, 25.VII.1977 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, forêt de Canali, 12.VII.1998 (*J. Lacourt*); 3 ♂ et 1 ♀, Vizzavona, 10.VII.1998 (*J. Lacourt*); 2 ♀, Orto, lac de Creno, 24.VI-6.VII.2015 (OCIC); 2 ♂, Quenza, 26-30.VI.2019 (*C. Villemant*), LPRC; 1 ♂, Quenza, 30.VI.2019 (*R. Le Divelec*), LPRC; 2 ♂, Quenza, 26-30.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC; 3 ♂, Ventiseri, 25.V.2021 (*B. Cailleret*), LPRC; 1 ♂ et 1 ♀, Ventiseri, 21.V.2021 (*P. Ponel*), LPRC2021-1214 et LPRC2021-1218; 1 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*T. Noblecourt*), LPRC; 1 ♂, Zicavo, 26-29.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC.

Athalia cordata Audinet-Serville, 1823. – Aux différentes localités déjà publiées — Tox, lac de l'Oriente, Ciamannacce, Vizzavona, Bocognano (CHEVIN, 1999), Antisanti et Casabianda (LISTON & SPÄTH, 2005) — sont ajoutés : 3 ♂ et 1 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*C. Villemant*), LPRC; 1 ♂, Zonza, 20.V.2021 (*B. Santos*), LPRC2021-1913, LPRC; 1 ♀, Zonza, 24.V.2021 (*T. Noblecourt*), LPRC68671.

Athalia cornubiae Benson, 1931. – Calacuccia, 28.IX.1981 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, Tavignano, 2.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005); 1 ♀, Luri, 8.V.2000 (*N. Gompel*); 1 ♀, Mausoleo, 2-5.VII.2019 (*C. Villemant*), LPRC.

**Athalia liberta* (Klug, 1815). – 1 ♀, Ghisonaccia, 21-22.V.2021 (*B. Santos*), LPRC6869, LPRC; 4 ♂ et 2 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*C. Villemant*), LPRC; 8 ♂ et 1 ♀, Ventiseri, 25-26.V.2021 (*B. Santos*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Athalia rosae (Linnaeus, 1758). – 1 ♂, environs de Bastia, 1901 (CHEVIN, 1999).

Sous-famille **Allantinae** MacGillivray, 1906

**Allantus togatus* (Panzer, 1801). – 2 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*B. Cailleret*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Ametastegia equiseti (Fallén, 1808). – 1 ♀, près de l'embouchure de la Gravona, à l'est d'Ajaccio, VII.1994 (CHEVIN, 1999); 1 ♂, Aleria, Rottani, 3.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Ametastegia pallipes (Spinola, 1808). – 1 ♀, forêt de Valdu Niellu, 11.VII.1998 (LACOURT, 2001); 2 ♀, Orto, lac de Creno, 8.VI.2015, 17.VI.2015 (OCIC); 1 ♀, Quenza, 26-30.VI.2019 (*C. Villemant*), LPRC; 17 ♀, Quenza, 26-30.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC; 3 ♀, Serra-di-Scopamene, 26-30.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC; 1 ♀, Zicavo, 26-29.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC.

Emphytus cinctus (Linnaeus, 1758). – 1 ♀, Sainte-Lucie de Porto-Vecchio, 6.VI.1989 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, Asco, 2.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Emphytus cingulatus (Scopoli, 1763). – 1 ♂, forêt de Zonza, 23.V.1992 (CHEVIN, 1999).

Emphytus didymus (Klug, 1818). – 1 ♀, Ajaccio, 23.VI.1978 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, Corte, 30.V.1933 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, Petreto-Bicchisano, 21.VI.1978 (CHEVIN, 1999); 1 ♂ et 2 ♀, Ghisoni, col de Sorba, 27.V.2015, 6.IX.2015 (OCIC); 3 ♂, Orto, lac de Creno, 17.VI.2015, 24.VI.2015 (OCIC); 1 ♂, Quenza, 27.V.2021 (*B. Santos*), LPRC.

**Emphytus laticinctus* (Audinet-Serville, 1823). – 1 ♀, Ventiseri, 21.V.2021 (*B. Santos*), LPRC2021-1915. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Empria excisa (Thomson, 1871). – 1 ♂, col de Marcuccio, 22.V.1977 (CHEVIN, 1999).

Eriocampa ovata (Linnaeus, 1760). – Aux différentes localités déjà publiées — Bocognano, Casalabrina, Ciamannacce, Vallée du Fango, Ponte Leccia, Solenzara (CHEVIN, 1999) — sont ajoutés : 2 ♀, Serra-di-Scopamene, 9-19.VI.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC ; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 27.VI-11.VII.2019 (*J. Touroult*), LPRC ; 1 ♀, Sorbollano, 14-27.VI.2019 (*J. Touroult*), LPRC ; 1 ♀, Sotta, 19.V.2021 (*B. Santos*), LPRC2021-1916 ; 2 ♀, Zonza, 20.V.2021 (*B. Santos*), LPRC.

**Monostegia abdominalis* (Fabricius, 1798). – 2 ♂ et 3 ♀, Ventiseri, 21.V.2021, 25.V.2021 (*P. Ponel*), LPRC2021-1213, LPRC2021-1215 et LPRC2021-1217 ; 1 ♀, Ventiseri, 25.V.2021 (*T. Noblecourt*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Monsoma pulveratum (Retzius, 1783). – 1 ♀, forêt de Zonza, 25.V.1992 (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, l’Ospedale, 4.IV.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♂, Vivario, 9.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 6 ♂ et 2 ♀, Serra-di-Scopamene, 6.VI.2020 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC ; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 14-27.VI.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC.

Sous-famille **Caliroinae** Benson, 1938

Caliroa cerasi (Linnaeus, 1758). – Larves sur *Prunus avium* L., Ciamannacce, 13.VII.1975 ; 1 ♀, Porticcio, 15.VI.1976 ; larves sur *Prunus cerasus* L. au nord-est d’Ajaccio dans la plaine de Péri, IX.1977 (CHEVIN, 1999).

Sous-famille **Heterarthrinae** Ross, 1951

Heterarthrus vagans (Fallén, 1808). – Mines larvaires sur *Alnus glutinosa* (L.) Gaertn. à Corte, sur *Alnus cordata* (Loisel.) Duby dans la vallée de Timozzo au sud-ouest de Corte et sur *Alnus alnobetula* ssp. *suaveolens* (Req.) Lambinon & Kerguélen dans le massif du Monte Rotondo en IX.1930 et 1933 (CHEVIN, 1999) ; 2 mines larvaires, Moltifao, près de la rivière Asco, 19.VII.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♂ et 4 ♀, Quenza, 26-30.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC.

Heterarthrus wuestneii (Konow, 1905). – 4 mines larvaires, Calcuccia, 22.VII.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Sous-famille **Fenusinae** MacGillivray, 1906

Fenella nigrita Westwood, 1839. – Mines larvaires sur *Potentilla reptans* L. en septembre 1930 et août-septembre 1933 à Ajaccio, Calcatoggio, Corte, Porto et Sagone (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, Aleria, 9.IV.2005 (LISTON, 2007).

Fenusa dohrnii (Tischbein, 1846). – Mines larvaires en IX.1930 et 1933 sur *Alnus glutinosa* à Ajaccio, Corte, Porto, Sagone, sur *Alnus cordata* à Corte et sur *Alnus alnobetula* ssp. *suaveolens* dans le massif du Monte Rontodo (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, Aleria, Pompugliani, 7.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 mine avec larve sur *Alnus alnobetula* ssp. *suaveolens*, Haut Asco, 20.VII.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Profenusia pygmaea (Klug, 1816). – 4 mines larvaires sur *Quercus pubescens* Willd., Aléria, 7.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Silliana lhommei (Hering, 1934). – Mines larvaires en VIII-IX.1930 et 1933 sur *Phillyrea media* L. et *P. angustifolia* L. près d’Ajaccio (CHEVIN, 1999).

Sous-famille **Blennocampinae** Konow, 1890

Chevinia mediterranea Lacourt, 2003. – 1 ♀ et 7 ♂, vallée du Fango, 9-30.V.1992 (LACOURT, 2003) ; Porto-Vecchio, 21.IV.2005 (LISTON, 2007).

Eutomostethus ephippium (Panzer, 1798). – 1 ♀, Grosseto, 29.VI.1965 (CHEVIN, 1999).

Eutomostethus luteiventris (Klug, 1816). – 1 ♀, Chiavari, 27.VI.1975 (CHEVIN, 1999).

Halidamia affinis (Fallén, 1807). – 3 ♀, vallée du Fango, 9.V.1992, 16.V.1992 (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, col de Larone, 8.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, gorges de la Restonica, 1.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, Porto-Vecchio, Tamariccu, 10.IV.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, Ghisonaccia, 21-

22.V.2021 (*B. Santos*), LPRC6867 ; 6 ♀, Porto-Vecchio, 23-26.V.2021 (*B. Santos*), LPRC ; 1 ♀, Sorbollano, 27.VI.2019 (*C. Villemant*), LPRC ; 1 ♀, Zonza, 20.V.2021 (*B. Santos*), LPRC2021-1911.

Monophadnoides ruficruris (Brullé, 1832). – 1 ♀, forêt de Zonza, 21.V.1992 (CHEVIN, 1999) ; 2 ♂ et 2 ♀, Aleria, Pompugliani, 7.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♂ et 1 ♀, Porto-Vecchio, Tamaricciu, 10.IV.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, Silvareccio, 2.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 3 ♀, forêt du Fango, 28.IV-12.V.2015 (*J. Madary*) ; 1 ♀, Ghisoni, col de Sorba, 12.V.2015 (OCIC).

Sous-famille **Hoplocampinae** Konow, 1890

Hoplocampa crataegi (Klug, 1816). – 2 ♂, col de Larone, 8.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Hoplocampa fulvicornis (Panzer, 1801). – 1 ♀, Porto-Vecchio, 13.IV.2005 (LISTON, 2007).

Sous-famille **Cladiinae** Ashmead, 1898

Cladius pectinicornis (Geoffroy, 1785). – 1 ♀, Propriano, 13.VII.1989 (CHEVIN, 1999) ; 2 larves sur *Fragaria* sp., forêt de Muracciole, 9.V.2004, et 2 larves sur *Rosa*, Moltifao, 20.VII.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, Ghisonaccia, 22.V.2021 (*B. Santos*), LPRC6868 ; 1 ♀, Mausoleo, 2-5.VII.2019 (*C. Villemant*), LPRC ; 2 ♂ et 2 ♀, Quenza, 23-30.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC ; 1 ♀, Zicavo, 25-29.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC.

****Priophorus brullei*** Dahlbom, 1835. – 3 ♂, Ventiseri, 25 au 26.V.2021 (*B. Santos*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

****Priophorus compressicornis*** (Fabricius, 1804). – 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 9-16.VI.2019 (*E. Poirier*, *R. Poncet* & *J. Touroult*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Sous-famille **Nematinae** Thomson, 1871

Euura cyrnea (Liston, 2005). – 1 ♀, Santo-Pietro-di-Venaco, 30.IV.2004, et 2 ♀, Vivario, 9.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Euura fagi (Zaddach, 1876). – 1 ♀, Ajaccio, juillet (MNHN, coll. de Gaulle) ; 1 ♀, Vizzavona, 15.VIII.1975 ; 1 ♀, forêt d'Aïtone, 17.VII.1989 (CHEVIN, 1999) ; 1 ♀, forêt de Canali, 12.VII.1998 (LACOURT, 2001).

Euura myosotidis (Fabricius, 1804). – 1 ♂, non localisé, V.1907 (CDEI) (LISTON, 2007).

Euura pedunculi (Hartig, 1837). – 1 ♀, Santo Pietro di Venaco, 30.IV.2004 ; 1 ♀, Zicavo, 8.V.2004 ; 1 ♀, forêt de Vivario, 9.V.2004 ; galles sur *Salix atrocinerea* Brot., Ocana, 5.V.2004 ; Marine di Pietracorbara, 6.V.2004 ; Conca, L'Ospedale ; Bocca di Vizzavona, 25.VII.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Euura proxima (Audinet-Serville, 1823). – Galles sur *Salix alba* L., Rottani, Aléria, 3.V.2004 et Pompuglia, Aléria, 7.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Euura purpureae (Cameron, 1884). – 1 ♀, non localisé, V.1907 (CDEI) (LISTON, 2007).

Euura spaethi (Liston, 2005). – 2 ♀, sud-ouest de Porto-Vecchio, vallée de Tamaricciu, ex larva sur *Salix cinerea* L. prélevées le 7.IV.2004 et écloses en IV.2005 ; 2 ♀, forêt de Vivario, ex larva sur *Salix atrocinerea* prélevées le 9.V.2004 et écloses en IV.2005 (LISTON, 2005).

Euura viminalis (Linnaeus, 1758). – Galles sur *Salix purpurea* L. : Calvi près de la rivière Figurella, 29.IV.2004 ; Porto embouchure de la rivière Porto, 30.IV.2004 ; Moltifao près de la rivière Asco, 19.VII.2004 ; Galeria, près de la rivière Fango, 21.VII.2004 ; Corte près de la rivière Tavignano, 23.VII.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Nematinus bilineatus (Klug, 1819). – 1 ♀, montagnes proches de Vizzavona, 1-30.VI.1907 (CDEI) (LISTON, 2007).

Nematinus luteus (Panzer, 1803). – 2 ♀, forêt de Zonza, 25.V.1992 (CHEVIN, 1999).

Nematinus steini Blank, 1998. – 1 larve sur *Alnus glutinosa*, Francardo, 6.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 14-27.VI.2017 (*E. Poirier*, *R. Poncet* & *J. Touroult*), LPRC.

Nematus alniastri (Scharfenberg, 1805). – 1 ♂ et 1 ♀, Carpineto, 12.VII.1988 (CHEVIN, 1999) ; 5 larves sur *Alnus glutinosa*, embouchure de la rivière Porto, 30.IV.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005) ; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 22.VIII-5.IX.2019, (*E. Poirier*, *R. Poncet* & *J. Touroult*), LPRC ; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 14-27.VI.2019, (*E. Poirier*, *R. Poncet* & *J. Touroult*), LPRC ; 1 ♀, Sorbollano, 27.VI-11.VII.2019 (*J. Touroult*), LPRC.

Nematus lucidus (Panzer, 1801). – 1 larve sur *Prunus domestica* L., Corte, 2.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Nematus septentrionalis (Linnaeus, 1758). – Larves sur *Corylus avellana* L., Tattone, entre Vivario et Vizzavona, fin VIII.1980 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 14-27.VI.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 27.VI.2019 (*M. Pollet*), LPRC; 1 ♀, Serra-di-Scopamene, 27.VI-11.VII.2019 (*E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult*), LPRC.

Pristiphora abietina (Christ, 1791). – 3 ♀, Porto-Vecchio, 24.V.1973 (CHEVIN, 1999).

Pristiphora maesta (Zaddach, 1876). – 1 ♀, Silvareccio, 7.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Pristiphora monogyniae (Hartig, 1840). – 1 ♀, forêt de Vivario, 6.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Pristiphora pallidiventris (Fallén, 1808). – 1 ♀, forêt de Zonza, 23.V.1992 (CHEVIN, 1999); 1 ♀, Ghisonaccia, 18-19.V.2021 (*B. Santos*), LPRC2021-1912; 4 ♀, Oletta, 18.X.2020 (*C. Villemant*), LPRC.

Pseudodineura fuscula (Klug, 1816). – 1 mine larvaire sur *Ranunculus muricatus* L., Asco, 2.V.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Stauronematus sardiniensis (Costa, 1886) (syn. *Stauronematus saliciphilus* Liston, 2007). – 3 ♀ et 1 ♂, vallée du Tamariccio au sud-ouest de Porto-Vecchio, ponte sur *Salix atrocinerea* récoltées le 11.IV.2005, éclos en V.2005; 1 ♂, Calvi près de la rivière Figurella, 29.IV.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005); 1 ♀, Quenza, 27.V.2021 (*B. Santos*), LPRC.

Sous-famille *Tenthredininae* Newman, 1834

**Cytisogaster genistae* (Benson, 1947). – 2 ♀, Ghisoni, col de Sorba, 27.V.2015 (OCIC). Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Macrophya albicincta (Schrank, 1776). – 1 ♂, plaine d'Aleria, 1984 (CHEVIN, 1999).

**Macrophya annulata* (Geoffroy, 1785). – 1 ♂, Conca, 24.V.2021 (*P. Ponel*), LPRC; 1 ♀, Ghisonaccia, 18.V.2021, (*E. Poirier*), LPRC; 1 ♀, Ghisoni, col de Sorba, 1.VI.2015 (OCIC); 1 ♀, Quenza, 27.V.2021 (*B. Santos*), LPRC; 1 ♀, Vivario, 27.V.2021 (*M. Canut & T. Lebard*), LPRC; 1 ♀, Vivario, 27.V.2021 (*Q. Rome*), LPRC; 1 ♂, Vivario, 27.V.2021 (*R. Le Divelec*), LPRC; 2 ♀, Zonza, 20.V.2021 (*B. Santos*), LPRC2021-1371 et LPRC2021-1372; 1 ♀, Zonza, 24.V.2021 (*T. Noblecourt*), LPRC6870; 2 ♀, Zonza, 20 au 24.V.2021 (*B. Santos*), LPRC. Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Macrophya crassula (Klug, 1817). – 2 ♂, forêt d'Aitone, 1.VII.199 (CHEVIN, 1999); 2 ♂ et 3 ♀, Bocognano, 9.VI.1977 (CHEVIN, 1999); 1 ♂, Vizzavona, 17.VII.1989 (CHEVIN, 1999); 1 larve sur *Sambucus ebulus* L., Sorbo-Ocagnano, Marina di Sorbo, 24.VII.2004 (LISTON & SPÄTH, 2005).

Macrophya militaris (Klug, 1817). – 2 ♀, forêt de Canali, 12.VII.1998 (LACOURT, 2001); 3 ♀, Vizzavona, 10.VII.1998 (LACOURT, 2001); 1 ♀, vallée du Fango, 21.VI.2003 (CHEVIN, 2005).

Macrophya rufipes (Linnaeus, 1758). – Aux nombreuses localités déjà citées (CHEVIN, 1999), sont ajoutés : 1 ♂, Ghisonaccia, 22.V.2021 (*C. Villemant*), LPRC2021-1917; 2 ♀ et 1 ♂, Ghisonaccia, 22.V.2021 (*T. Noblecourt*), LPRC2021-1919, LPRC2021-1920 et LPRC2021-1921; 1 ♀, Ventiseri, 24.V.2021 (*E. Poirier*), LPRC6873.

Rhogogaster punctulata (Klug, 1817). – 1 ♀, environs de Porto, VII.1949 (MNHN, coll. Granger) (CHEVIN, 1999).

**Tenthredo temula* Scopoli, 1763. – 1 ♀, Porto-Vecchio, 18.VII.1974 (*B. Pinson*) (coll. G. Lemoine). Largement répartie sur le continent, cette espèce est nouvelle pour la Corse.

Tenthredo vespa Retzius, 1783. – 1 ♂, Corse, sans date (MNHN, coll. Granger) (CHEVIN, 1999).

Tenthredo vespiformis Schrank, 1781. – 1 ♀, Pantano, au sud de Levie, 1.VII.1974 (CHEVIN, 1999).

CONCLUSION

Cette note apporte 14 espèces nouvelles pour la faune de Corse. Deux espèces proviennent d'un échantillonnage réalisé par l'OCIC en 2015 sur les communes de Ghisoni et de Orto : *Aneugmenus coronatus* et *Cytisogaster genistae*. L'espèce *Tenthredo temula* provient de la collection de Guillaume Lemoine. Enfin, 11 espèces nouvelles pour la Corse dont une nouvelle pour la faune de France, *Pseudoryssus henschii*, proviennent de l'échantillonnage réalisé dans le cadre de l'expédition *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021 : Janus compressus*,

Arge berberidis, Brachythops flavens, Athalia liberta, Allantus togatus, Emphytus laticinctus, Monostegia abdominalis, Priophorus brullei, P. compressicornis et Macrophyia annulata.

La faune des Symphytes de Corse a longtemps été considérée comme pauvre. Elle ne l'est peut-être pas tant que ça, elle est surtout mal connue. La capture en nombre de l'espèce nouvelle pour la Corse, *Macrophyia annulata*, grande espèce très visible, abonde dans ce sens.

REMERCIEMENTS. – L'ensemble du matériel cité LPRC dans cet article, provient de l'exploration scientifique *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*. Cette mission a été organisée par le Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) en coopération avec la Collectivité de Corse (CdC) et l'Office Français de la Biodiversité (OFB). Je remercie les partenaires financeurs (CdC et OFB) ainsi que les partenaires techniques qui ont facilité la réalisation des missions de terrain : les communes de l'Alta Rocca (Serra-di-Scopamène, Zonza et Zicavo) et de Tartagine (Olmi-Capella et Mausoléo), l'Office de l'Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), le Conservatoire du Littoral, la Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) et l'Office national des Forêts (ONF). La mission 2021 a été rendue possible grâce au soutien logistique de la Base aérienne 126 de Ventiseri-Solenzara.

Tous mes remerciements à Alexandre Cornuel-Willermoz de l'OCIC, Nicolas Gompel, Guilhem Parmain, Teo Goepp, Guillaume Lemoine et Julien Madary pour m'avoir confié leurs hyménoptères Symphytes à identifier ou à vérifier. Tous mes remerciements également à Stéphane Muracciole, responsable environnement de l'Office national des Forêts de Corse pour son aide précieuse dans la recherche de localités. Enfin, je remercie très fortement Andrew Liston (Senckenberg Deutsches Entomologisches Institut), Fabien Soldati (LNEF-ONF), Julien Touroult (MNHN) et Henri Savina pour la relecture attentive de cette note.

AUTEURS CITÉS

- BLANK S. M., SHINOHARA A. & ALTENHOFER E., 2013. – The Eurasian species of *Xyela* (Hymenoptera, Xyelidae): taxonomy, host plants and distribution. *Zootaxa*, **3629** (1) : 1-106.
<https://doi.org/10.11646/zootaxa.3629.1.1>
- CHEVIN H., 1999. – Les Hyménoptères Symphytes de Corse. *L'Entomologiste*, **55** (3) : 123-129.
- CHEVIN H., 2005. – Note sur les hyménoptères tenthredoïdes (XV). 29. Tenthredes rares ou nouvelles pour la France. *Bulletin Mensuel de la Société linnéenne de Lyon*, **74** (3) : 72-80.
<https://doi.org/10.3406/linly.2005.13584>
- GOULET H., BOUDREAU C. & SCHIFF N. M., 2015. – Revision of the world species of *Xeris Costa* (Hymenoptera: Siricidae). *Canadian Journal of Arthropod Identification*, **28** : 1-127.
- LACOURT J., 2001. – Notes faunistiques concernant quelques espèces de Tenthredinidae rares ou nouvelles pour la France (Hymenoptera, Symphyta). *Bulletin mensuel de la Société linnéenne de Lyon*, **70** (9) : 217-233. <https://doi.org/10.3406/linly.2001.11406>
- LACOURT J., 2003. – Réflexions sur la classification des Blennocampinae, avec description d'un nouveau genre et d'une nouvelle espèce du sud de la France et de Corse (Hymenoptera, Symphyta). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **108** (5) : 495-529. <https://doi.org/10.3406/bsef.2003.17011>
- LISTON A. D., 2005. – The sawfly genus *Amauronematus* in Corsica, with a new species of the subgenus *Brachycolumna* (Hymenoptera, Tenthredinidae). *Beiträge zur Entomologie*, **55** (2) : 271-277.
<https://doi.org/10.21248/contrib.entomol.55.2.271-277>
- LISTON A. D., 2007. – Revision of *Stauronematus Benson*, 1953 and additions to the sawfly fauna of Corsica and Sardinia (Hymenoptera, Tenthredinidae)." *Beiträge zur Entomologie*, **57** (1) : 135-150.
<https://doi.org/10.21248/contrib.entomol.57.1.135-150>
- LISTON A. D., JABOBS H.-J. & PROUS M., 2015. – The Sawflies of Crete (Hymenoptera, Symphyta). *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **62** (1) : 65-79. <https://doi.org/10.3897/dez.62.4737>
- LISTON A. D. & SPÄTH J., 2005. – New data on the sawfly fauna of Corsica with the description of a new species *Pontania cyrnea* sp. n. (Hymenoptera, Symphyta). *Nachrichtenblatt der Bayerischen Entomologen*, **54** (1-2) : 2-7.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285

Mymarommataidae, new family and superfamily of parasitoid wasps for Corsica (Hymenoptera, Mymarommatoidea)

Claire VILLEMANT¹, Sergio ÁLVAREZ-PARRA^{2,3} & Bernardo F. SANTOS⁴

¹ Institut de Systématique, Évolution, Biodiversité (ISYEB), Muséum national d'Histoire naturelle, CNRS, SU, EPHE, Université des Antilles, 57 rue Cuvier CP50, F – 75231 Paris Cedex 05, France <claire.villemant@mnhn.fr>

² Departament de Dinàmica de la Terra i de l'Oceà, Facultat de Ciències de la Terra, Universitat de Barcelona,
c/ Martí i Franquès s/n, E – 08028 Barcelona, Spain <sergio.alvarez-parra@ub.edu>

³ Institut de Recerca de la Biodiversitat (IRBio), Universitat de Barcelona, Barcelona, Spain

⁴ Museum für Naturkunde, Leibniz Institute for Evolution and Biodiversity Science, Center for Integrative
Biodiversity Discovery, Invalidenstraße 43, D – 10115 Berlin, Germany <bernardofsantos@gmail.com>

(Accepté le 8.XI.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – We report for the first time the presence of the family Mymarommataidae from Corsica. During the *La Planète Revisitée* expedition to Haute-Corse in July 2021, three specimens of *Myrmecoma anomulum* (Blood & Kryger), within Mymarommataidae (Hymenoptera: Mymarommatoidea), were collected in Carrataghju near Porto-Vecchio. Other individuals of this species had already been captured in Corsica in 1997–1998 in the Fango Valley, as well as in Vaucluse, at the foot of Mount Ventoux (Provence-Alpes-Côte d'Azur), but remained unstudied until the present. We summarize information on the superfamily Mymarommatoidea and the family Mymarommataidae, as well as on *Myrmecoma anomulum*, one of the two species known from Europe and the only one reported so far from many European countries.

Résumé. – **Mymarommataidae, nouvelles famille et superfamille d'hyménoptères parasitoïdes pour la Corse (Hymenoptera, Mymarommatoidea).** Lors de l'expédition *La Planète Revisitée* en Haute-Corse en juillet 2021 trois spécimens de *Myrmecoma anomulum* (Blood & Kryger), de la famille des Mymarommataidae (Hymenoptera : Mymarommatoidea), ont été collectés à Carrataghju près de Porto-Vecchio. D'autres individus de cette espèce avaient déjà été capturés en Corse en 1997–1998 dans la vallée du Fango ainsi que dans le Vaucluse, au pied du mont Ventoux (Provence-Alpes-Côte d'Azur). C'est la première fois ici que les Mymarommataidae sont signalés de Corse. Nous rappelons les principales connaissances acquises sur la superfamille des Mymarommatoidea et la famille des Mymarommataidae, ainsi que sur *Myrmecoma anomulum*, une des deux espèces connues d'Europe et la seule recensée jusqu'ici dans de nombreux pays européens.

Keywords. – Parasitoidism, *Myrmecoma anomulum*, western Mediterranean, *Our Planet Reviewed*, faunal survey, yellow pan trap, Malaise trap.

The superfamily Mymarommatoidea is comprised of tiny parasitoid wasps with representatives along all continents except Antarctica (GIBSON *et al.*, 2007; HONSBERGER *et al.*, 2022). This superfamily contains 40 described species, of which 21 are known only from fossils (Cretaceous, Eocene, and Pliocene ambers), the oldest one dating back to about 125 million years ago (RASNITSYN *et al.*, 2022). Several phylogenetic analyses indicate that Mymarommatoidea are monophyletic and very likely the sister group of Chalcidoidea (GIBSON *et al.*, 1999; HERATY *et al.*, 2013; BLAIMER *et al.*, 2023). The most obvious features separating the Chalcidoidea from the Mymarommatoidea are: (1) racket-shaped fore wing with a reticulated membrane bordered by a fringe of long setae, (2) rod-shaped hind wing ending with a short bifurcation whose anterior branch corresponds to a single hamulus, and (3) petiole two-segmented (GIBSON, 1993; GIBSON *et al.*, 2007). The Cretaceous superfamily †Serpitoidea is putatively grouped together with Mymarommatoidea within the clade Bipetiolariida, based on the 2-segmented, tubular petiole (ENGEL, 2015). Four families are included within

Mymaromatoidea: †Alavarommatidae, †Dipterommatidae, †Gallorommatidae, all of them only represented by specimens in Cretaceous amber (ORTEGA-BLANCO *et al.*, 2011; RASNITSYN *et al.*, 2019), and Mymarommatidae, including one Cretaceous genus, one Eocene genus, and three extant genera (GIBSON *et al.*, 2007; ORTEGA-BLANCO *et al.*, 2011; NOYES, 2019).

Extant Mymarommatidae, commonly known as false fairy wasps, have a yellow-brown body without metallic sheen and are less than 1 mm long. Head morphology is unique among Hymenoptera consisting of convex frontal plate connected to flat occipital plate by a pleated membrane, which allows the head to contract antero-posteriorly similarly to an accordion, the occipital plate sinking under the front plate (GIBSON *et al.*, 2007). Other key features are antenna geniculate, inserted high on the face, with 9–11 segments in females, 12–13 in males; male flagellum mostly filiform, female flagellum with an apical, distinct club, 1- or 2-segmented; mandible exodont; propleura fused or partly fused into a carapace; mesopleuron, metapleuron, and propodeum fused below the spiracle; fore wing spatulate, with reduced venation only on the petiolate section; wing disc with reticulate membrane and long fringe setae; meso- and meta-tibiae without spur; tarsi 5-segmented; gaster with eight segments, the first two forming a long tubular petiole; ovipositor non-telescopic, short and hidden at rest under hypopygium which reaches the apical part of the female gaster (GIBSON *et al.*, 2007).

Mymarommatidae include three extant genera: *Mymaromma* Girault, 1920, *Mymaromella* Girault, 1931, and *Zealaromma* Gibson, Read & Huber, 2007, with a total of 19 extant species (table I). Only two species are present in Europe: *Mymaromella ella* Triapitsyn, 2012, described from Hungary, and *Mymaromma anomalam* (Blood & Kryger, 1922), described from Great Britain and reported from many European countries, Canada, Russia, Japan, China, and Philippines (GIBSON *et al.*, 2007; NOYES, 2019; HOVORKA *et al.*, 2022).

Table I. – Extant species of the family Mymarommatidae (Hymenoptera: Mymaromatoidea) and their distribution.

According to GIBSON *et al.* (2007), ORTEGA-BLANCO *et al.* (2011), NOYES (2019) and HONSBERGER *et al.* (2022).

Other species mentioned by GIBSON *et al.* (2007) are yet to be described.

	Distribution
Genus <i>Mymaromma</i> Girault, 1920	
<i>M. anomalam</i> (Blood & Kryger, 1922)	Canada, Europe, China, Philippines
<i>M. buyckxi</i> Mathot, 1966	Congo, Gabon
<i>M. goethei</i> Girault, 1920	Australia
<i>M. heptafuniculatus</i> Manickavasagam & Ayyamperumal, 2017	India
<i>M. ignatii</i> Prashanth & Veenakumari, 2015	India
<i>M. longipterus</i> Manickavasagam & Ayyamperumal, 2017	India
<i>M. manipurensis</i> Manickavasagam & Ayyamperumal, 2017	India
<i>M. menehune</i> Honsberger & Huber, 2022	Hawai‘i
<i>M. mirissimum</i> (Girault, 1935)	Australia
<i>M. shivajiense</i> Manickavasagam & Ayyamperumal, 2017	India
<i>M. ypt</i> (Triapitsyn & Berezovskiy, 2006)	Russian Far East
Genus <i>Mymaromella</i> Girault, 1931	
<i>M. chaoi</i> (Lin, 1994)	China, Korea
<i>M. cyclopterus</i> (Fidalgo & De Santis, 1982)	Argentina
<i>M. ella</i> Triapitsyn, 2012	Hungary
<i>M. mira</i> Girault, 1931	Australia
<i>M. pala</i> Huber & Gibson, 2008	Canada, USA
<i>M. palella</i> Huber & Gibson, 2008	Canada
Genus <i>Zealaromma</i> Gibson, Read & Huber, 2007	
<i>Z. insulare</i> (Valentine, 1971)	New Zealand (Auckland Islands)
<i>Z. valentinei</i> Gibson, Read & Huber, 2007	New Zealand

Here, we report for the first time the species *M. anomalum* from Corsica Island in the western Mediterranean, collected during 2021 near Porto-Vecchio (Corse-du-Sud) and during 1997-1998 in the Fango Valley (Haute-Corse), as well as in mainland France, in Vaucluse at the foot of Mount Ventoux. *Mymaromma anomalum* was previously reported from France by GIBSON *et al.*, 2007—and by mistake by HOVORKA *et al.* (2022) who referred to VIDAL (2001) to report the presence of this species in France. However, France is not mentioned in the distribution list of *M. anomalum* in the Universal Chalcidoidea database (NOYES, 2019), nor in other European biodiversity databases (such as INPN, Fauna Europaea, or GBIF France). Herein we provide new information on Mymaromatidae and *M. anomalum*, contributing to biodiversity inventories.

MATERIAL AND METHODS

During surveys carried out as part of the *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021* project (ICHTER *et al.*, 2022; TOUROULT *et al.*, 2023) in the Porto-Vecchio district (Corsica) (fig. 1), 26 yellow pan traps were placed in maquis shrublands from 23 to 26 May 2021 along the path from Foce Incesa to Carrataghju beach (Porto-Vecchio, Corse-du-Sud, Corsica, France). Maquis is a thermo-Mediterranean thicket with *Quercus ilex* Linnaeus, 1753, *Erica arborea* Linnaeus, 1753, *Cistus* spp., and *Juniperus phoenicea* Linnaeus, 1753, dotted with rock slabs with *Sedum* sp. Three adult males of *Mymaromma anomalum* were collected from one of these traps (INPN station number 1793382). Other specimens of the same species were captured between June and October in two Malaise traps placed for one year (1997-1998) in a *Q. ilex* forest, on one hand in Corsica near the Laboratoire écologique de Pirio in the MAB (Man and Biosphere) reserve in the Fango Valley (Haute-Corse, Corsica, France), and another in the Parc naturel régional du Mont Ventoux, a few kilometres from Malaucène (Vaucluse, Provence-Alpes-Côte d'Azur, France) (fig. 1). The specimens were preserved in 70% ethanol. The illustrated specimens were mounted in a drop of ethanol on a microscope slide and photographed using a Nikon D800 digital camera attached to a Nikon SMZ25 stereomicroscope, through Capture

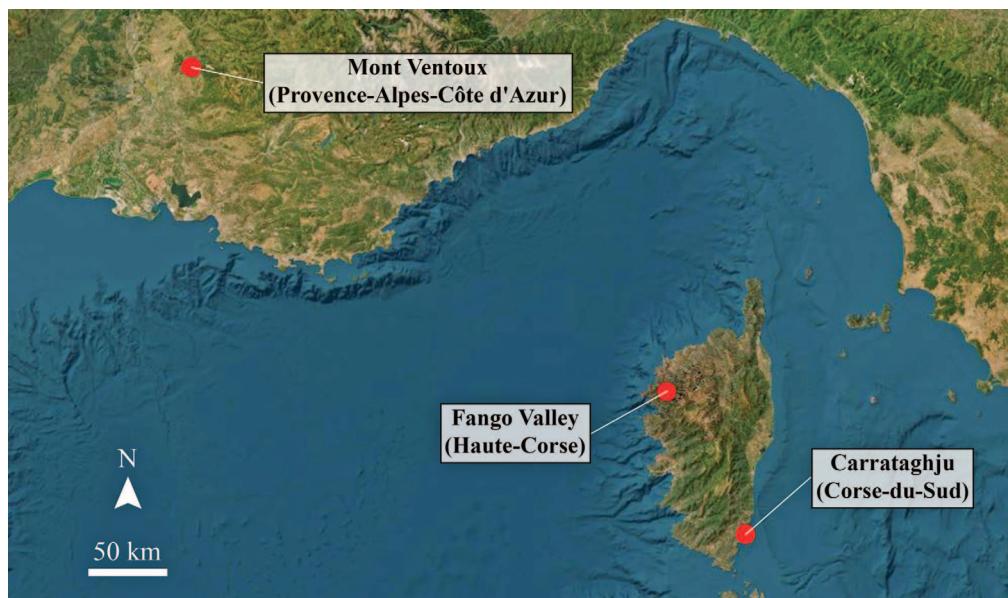


Fig. 1. – Geographic location of the three collection places for the studied specimens in southern France and Corsica.

NX-D software, version 1.5.3. Stacking and compilation were made using Helicon Focus 7.6.1 software. Figures were prepared using Photoshop CS6 software. The specimens are deposited in the Hymenoptera collection of the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN). An additional specimen photographed by R. Mahaut (<https://www.galerie-insecte.org/galerie/ref-296459.htm>) collected from Montigny-sur-Avre (Eure-et-Loir, France) after sieving of deciduous leaf litter is included here. The map for fig. 1 was obtained through QGIS Desktop 3.30.1 using the map ESRI Satellite from QuickMapServices.

Species records will be disclosed and distributed within the framework of the Inventaire national du patrimoine naturel (<https://inpn.mnhn.fr/>) and via the portal of the MNHN collections (https://science.mnhn.fr/institution/mnhn/item/search/form?lang=fr_FR).

RESULTS AND DISCUSSION

Order **Hymenoptera** Linnaeus, 1758

Superfamily **Mymaromatoidea** Debauche, 1948

Family **Mymarommatidae** Debauche, 1948

Genus **Mymaromma** Girault, 1920

Mymaromma Girault, 1920: 38. Type species: *Mymaromma goethei* Girault, 1920, by original designation. Reinstatement of the original designation: GIBSON *et al.* (2007: 98).

Syn. *Palaeomyrmecoides* Meunier, 1901: 288. Type species: *Palaeomyrmecoides succini* Meunier, 1901 (fossil, Baltic amber), by monotypy. Synonymy: DOUTT (1973: 225)

Syn. *Petiolaria* Blood & Kryger, 1922: 229. Type species: *Petiolaria anomala* Blood & Kryger, 1922, by monotypy. Junior synonym (GIRALD, 1930: 4).

Morphology. – *Mymaromma* is distinguished from *Mymaromella* and *Zealaromma* mainly by the following features: mandibles generally tridentate (bidentate in the other genera); calcar (apical spur on protibia used to clean antennae) simple and straight (curved and apically bifurcate in the other genera); propleura fused into carapace (partial fusion in other genera); propodeum posteriorly with \cap -shaped flange hiding the propodeal foramen laterally and dorsally (only laterally in other genera). Female clava is 1-segmented as in *Mymaromella*, whereas it is 2-segmented in *Zealaromma*. Male genitalia with parameres not visible externally as in *Mymaromella* but different from *Zealaromma* which have genitalia with long parameres.

Mymaromma anomalam (Blood & Kryger, 1922) (fig. 2-4)

Petiolaria anomala Blood & Kryger, 1922: 229.

Material examined. – France, Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, Carrataghju, CAR-YPT-BFS-04, 41.574785°N, 9.34425°E, alt. 8 m, yellow pan trap, 23-26.V.2021, Bernardo Santos leg. (3 ♂ MNHN). – France, Haute-Corse, Manso, Pirio, between ONF forest house and Pirio ecological laboratory, Réserve MAB, Fango Valley, ~42.37765°N, ~8.74797°E, Malaise trap, 15-22.VI.1997 (4 ♀), 22-25.VI.1997 (40 ♀), 16-23.VI.1998 (6 ♀), 23-30.VI.1998 (2 ♀), 10-17.VII.1997 (1 ♂), 22-29.VII.1998 (5 ♀); 30.VII-5.VIII.1997 (9 ♀), 5-12.VIII.1997 (1 ♀), 3-10.IX.1997 (1 ♂), 17-24.IX.1997 (1 ♂), 24.IX-1.X.1997 (4 ♀, 1 ♂), 15-22.X.1997 (3 ♀), Achille Sanroma & Claire Villemant leg. (74 ♀, 4 ♂ in total, MNHN). – France, Vaucluse, Malaucène, Parc naturel régional du mont Ventoux, site du Grenadier, ~44.19°N, ~5.14°E, Malaise trap, 30.VI-7.VII.1998 (1 ♀), 7-15.VII.1998 (1 ♀), 2-9.IX.1998 (1 ♀), René Mazet & Claire Villemant leg. (3 ♀ in total, MNHN). – France, Eure-et-Loir, Montigny-sur-Avre, 48.7333°N, 1.016°E, 1.VII.2021, sieving of deciduous leaf litter, after photograph of R. Mahaut (<https://www.galerie-insecte.org/galerie/ref-296459.htm>).

Morphology (after BLOOD & KRYGER, 1922; TRIAPITSYN & BEREZOVSKIY, 2006; GIBSON *et al.*, 2007). – Male antenna with 13 fusiform segments bearing long setae on thickened median part; four apical antennomeres shorter and slightly thickened, forming a loose clava



Fig. 2. – *Mymaromma anomalam* (Blood & Kryger), male, from Carrataghju near Porto-Veccchio (Corse-du-Sud, Corsica, France).

(fig. 5). Female antenna 10-segmented, covered with short, fine setae, with funicle 7-segmented and clava 1-segmented 3× as long as apical funicular segment (fig. 6); funicular segment 1 distinctly shorter than the remainder in both sexes; segment 6 the longest; fore wing with membrane reticulate, occupying ¾ of total wing length, 3.0-3.3× as long as wide and with four longitudinal folds bearing straight setae; fore wing posterior margin with a long basal seta separated from the long apical setae by several shorter setae; the longest apical seta distinctly longer than disc membrane width (fig. 7). Petiolar segment 1 longer than 2. See VILHELMSEN & KROGMANN (2006) and GIBSON *et al.* (2007) scanning electron microphotographs of other anatomical and morphological characters of this species.

Distribution. – North America, Europe, and eastern Asia (GIBSON *et al.*, 2007; NOYES, 2019; HOVORKA *et al.*, 2022): Canada (Nearctic realm), Spain, France, United Kingdom, Belgium,

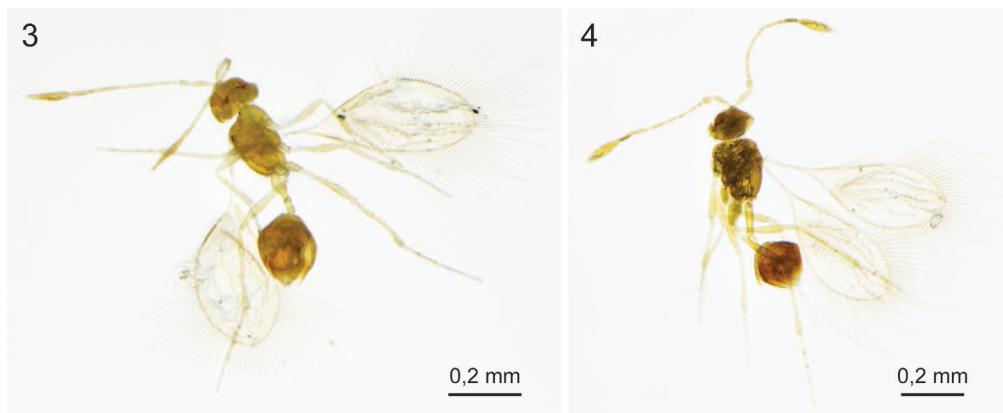


Fig. 3-4. – *Mymaromma anomatum* (Blood & Kryger), females. – 3, From Pirio in the MAB (Man and Biosphere) reserve in the Fango Valley (Haute-Corse, Corsica, France). – 4, From Parc naturel régional du mont Ventoux in Malaucène (Vaucluse, Provence-Alpes-Côte d'Azur, France).

Switzerland, Italy, Germany, Norway, Denmark, Sweden, Finland, Czech Republic, Poland, Hungary, Romania, Bulgaria, Russia, China, (Palearctic realm), and Philippines (Indomalayan realm). First record for Corsica and first georeferenced records for mainland France.

Habitats and phenology. – We still know little about the biology of Mymaromatidae. They are found in a wide variety of forest environments around the world, from the coast of Bermuda to more than 1,000 meters above sea level in Japan (HUBER *et al.*, 2008). Usually they are collected by trapping, such as yellow pan traps, Malaise traps on the ground or in the canopy, flight interception traps, yellow glue (sticky) traps, emergence traps, or by sieving litter or by sweeping vegetation with a net. The number of individuals in any given collecting event is highly variable. During one week in June 1997, in the Fango Valley, 40 females of *M. anomatum* were captured in one Malaise trap. However, six years of collection using different trapping methods in a *Juniperus thurifera* Linnaeus, 1753, forest near Zaragoza (Spain) only yielded one female of this species (ASKEW *et al.*, 2001). The Swedish Malaise Trap Project collected more than 1,000 specimens of *M. anomatum* throughout Sweden, as well as a new species *Mymaromella* sp. (KARLSSON *et al.*, 2020). All the specimens found in Corsica and in Vaucluse come from traps placed in maquis or in holm oak forest, while the specimen photographed by R. Mahaut in Montigny-sur-Avre (Eure-et-Loir) was found from a sieving of deciduous leaf litter. HOVORKA *et al.* (2022) noted that specimens of *M. anomatum* were collected in the Czech Republic in a wide variety of habitats (hop gardens treated with phytosanitary products, orchards, forests, and wetlands), both in hot and dry areas and cold and humid areas. Therefore, the distribution and microhabitats of the species seems to be much wider than currently known records suggest. Adults of *M. anomatum* were captured in the Fango Valley, as in Vaucluse, from June to October. Further north, as reported by HOVORKA *et al.* (2022), the flight period of this species in the Czech Republic and Finland occurs from July to September. Thus, *M. anomatum* seems to have several generations per year.

Host species. – The host or hosts of *M. anomatum* are not yet known, but its wide distribution in a diverse variety of habitats in the Czech Republic and Sweden suggests that it is oligophagous or even polyphagous (HOVORKA *et al.*, 2022; KARLSSON *et al.*, 2020). HUBER *et al.* (2008) hypothesized that Mymaromatidae were insect egg parasitoids due to their small size and short ovipositor. They also suggested that eggs of barklice (Psocodea) were the most likely hosts based on the characteristics common to both taxa: wide biogeographical

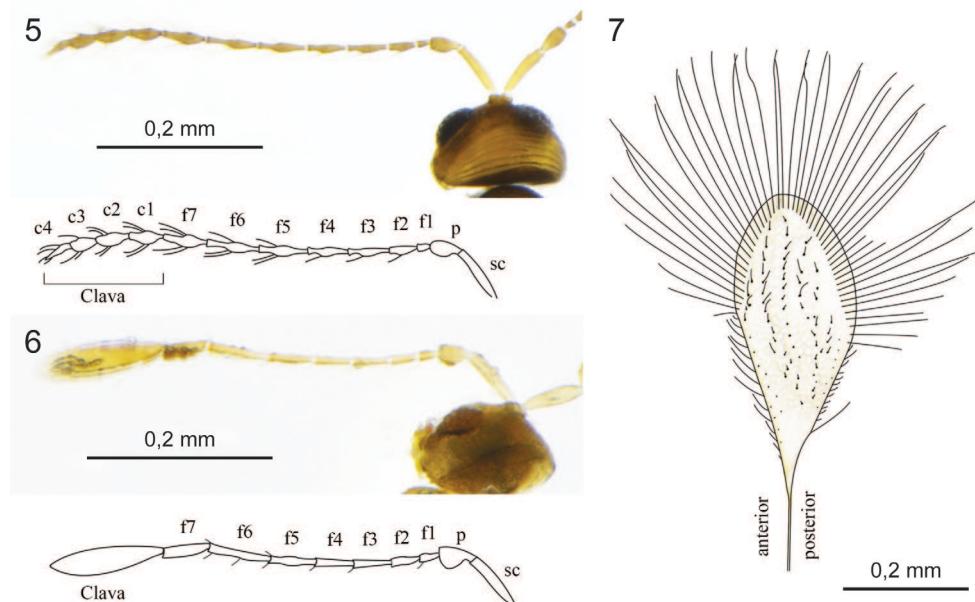


Fig. 5-7. – *Mymaromma anomulum* (Blood & Kryger). – 5, Male antenna and interpretative drawing; specimen from Carrataghju near Porto-Veccchio (Corse-du-Sud, Corsica, France). – 6, Female antenna and interpretative drawing; specimen from Malauçène in Parc naturel régional du mont Ventoux (Vaucluse, Provence-Alpes-Côte d'Azur, France). – 7, Right fore wing together with interpretative drawing of male specimen from Carrataghju near Porto-Veccchio (Corse-du-Sud, Corsica, France). Abbreviations: sc, scape; p, pedicel; f1-7, funicular segments; c1-4, claval segments.

distribution, presence mainly in forests, local abundance, phenology, and paleontology evidence. This hypothesis has been confirmed for at least one species by HONSBERGER *et al.* (2022), who described a new *Mymaromma* species, the only known Mymaromatidae species from Hawaiian Islands, parasitizing eggs of *Lepidopsocus* sp. (Psocodea: Lepidopsocidae) on branches of *Ficus microcarpa* Linnaeus fil., 1782 (Moraceae). The extendable head and exodont mandibles of the parasitoid would allow the adult to emerge from the host egg by rupturing, rather than chewing, the soft chorion. Exodont mandibles would also facilitate the movement of the insect through the network of silk that many female barklice use to protect their eggs (GIBSON *et al.*, 2007; HONSBERGER *et al.*, 2022).

Large-scale biodiversity inventories are increasingly carried out. This is the case of the Swedish Malaise Trap Project, which placed 73 Malaise traps between 2003 and 2006 at 55 localities in Sweden (KARLSSON *et al.*, 2020). Other initiatives include the operation of different trapping methods in nine humid natural reserves of the Rhône corridor in south-eastern France (GENS *et al.*, 2019) or in Corsica after the *La Planète Revisée* project (TOUROULT *et al.*, 2023). Such inventories may help to collect a greater number of Mymaromatidae, as long as people involved in sample sorting (one of the most time-consuming part of these projects) do not overlook these very small specimens. The new information presented herein helps to raise awareness and facilitates the search for these tiny but fascinating parasitoid wasps in order to gradually obtain new data on their distribution and diversity in Europe.

ACKNOWLEDGEMENTS. – A part of the material studied here was collected during the naturalist expedition *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*. This mission was co-organised by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) and the Office français de la biodiversité (OFB) with the strategic and financial support of the Collectivité de Corse (CdC). We would like to sincerely thank our colleagues in Corsica for their kind help and support: the Office

de l'Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), the Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) and the Conservatoire du Littoral (CdL), as well as the coordinators of the expedition: Julien Touroult (OFB, PatriNat), François Dusoulier (MNHN) et Jean Ichter (MNHN). We also thank all the colleagues who participated to the field and laboratory work and notably Quentin Rome and Romain Le Divelec for their help and company during the field excursions. We also are very thankful to Marie-Cécile Andrei-Ruiz (OCIC) who help us to organize a Malaise trap survey in the Fango valley in 1997-98 and to Achille Sanroma (ONF) who monitored the survey, as well as to René Mazet (UEFM, INRAe) who set up and survey another Malaise trapping at the same period in the Malaucène region. Finally, we thank the two anonymous reviewers who carefully reread this text. The research stay by S.Á.-P. at the MNHN was funded by the project CRE CGL2017-84419 (Spanish AEI/FEDER and the EU) and a grant from the Fundació Montcelimar (Universitat de Barcelona, Spain).

REFERENCES

- ASKEW R. R., BLASCO-ZUMET J. & PUJADE-VILLAR J., 2001. – Chalcidoidea y Mymarommatoidea (Hymenoptera) de un sabinar de *Juniperus thurifera* L. en Los Monegros, Zaragoza. *Monografías de la Sociedad Entomológica Aragonesa*, **4** : 1-76.
- BLAIMER B. B., SANTOS B. F., CRUAUD A., GATES M. W., KULA R. R., MIKÓ I., RASPLUS J.-Y., SMITH D. R., TALAMAS E. J., BRADY S. G. & BUFFINGTON M. L., 2023. – Key innovations and the diversification of Hymenoptera. *Nature Communications*, **14** : 1212. <https://doi.org/10.1038/s41467-023-36868-4>
- BLOOD B. N. & KRYGER T. P., 1922. – A new mymarid from Brockenhurst. *Entomologist's Monthly Magazine*, **58** : 229-230. <https://doi.org/10.5962/bhl.part.10332>
- DOUTT R. L., 1973. – The fossil Mymaridae. *Pan-Pacific Entomologist*, **49** : 221-228.
- ENGEL M. S., 2015. – A new family of primitive serphitoid wasps in Lebanese amber (Hymenoptera: Serphitoidea). *Novitates Paleoentomologicae*, **13** : 1-22. <https://doi.org/10.17161/np.v0i13.5064>
- GENS H., BLOC A., BAZIN N., FRANÇOIS N., GARRIGUE J., GUICHETEAU D., LANGLOIS D., LECONTE R. & MAILLET G., 2019. – *Hyménoptères de 9 réserves naturelles nationales : un important matériel entomologique trié à disposition des entomologistes et des chercheurs*. Rapport, 9 p. <https://www.researchgate.net/publication/337981734>
- GIBSON G. A. P., 1993. – Superfamilies Mymarommatoidea and Chalcidoidea (p. 570-655). In : Goulet H. & Huber J. (eds), *Hymenoptera of the world: an identification guide to families*. Ottawa : Agriculture Canada Research Branch Monograph No. 1894E, 668 p.
- GIBSON G. A. P., HERATY J. M. & WOOLLEY J. B., 1999. – Phylogenetics and classification of Chalcidoidea and Mymarommatoidea — a review of current concepts (Hymenoptera, Apocrita). *Zoologica Scripta*, **28** : 87-124. <https://doi.org/10.1046/j.1463-6409.1999.00016.x>
- GIBSON G. A. P., READ J. & HUBER J., 2007. – Diversity, classification and higher relationships of Mymarommatoidea (Hymenoptera). *Journal of Hymenoptera Research*, **16** : 51-146.
- GIRAUT A. A., 1930. – *New pests from Australia*, VIII. Brisbane : Privately printed, 5 p.
- HERATY J. M., BURKS R. A., CRUAUD A., GIBSON G. A. P., LILJEBLAD J., MUNRO J., RASPLUS J.-Y., DELVARE G., JANŠTA P., GUMOVSKY A., HUBER J., WOOLLEY J. B., KROGMANN L., HEYDON S., POLASZEK A., SCHMIDT S., DARLING D. C., GATES M. W., MOTTERN J., MURRAY E., DAL MOLIN A., TRIAPITSYN S., BAUR H., PINTO J. D., VAN NOORT S., GEORGE J. & YODER M., 2013. – A phylogenetic analysis of the megadiverse Chalcidoidea (Hymenoptera). *Cladistics*, **29** : 466-542. <https://doi.org/10.1111/cla.12006>
- HONSBURGER D. N., HUBER J. & WRIGHT M. G., 2022. – A new *Mymaromma* sp. (Mymarommatoidea, Mymarommatidae) in Hawai'i and first host record for the superfamily. *Journal of Hymenoptera Research*, **89** : 73-87. <https://doi.org/10.3897/jhr.89.77931>
- HOVORKA T., HOLÝ K. & MACEK J. 2022. – Distribution of *Mymaromma anomalum* (Hymenoptera: Mymarommatidae) in the Czech Republic. *Klapalekiana*, **58** : 69-76.
- HUBER J., GIBSON G. A. P., BAUER L. S., LIU H. & GATES M., 2008. – The genus *Mymaromella* (Hymenoptera: Mymarommatidae) in North America, with a key to described extant species. *Journal of Hymenoptera Research*, **17** (2) : 177-182.
- ICHTER J., DUSOULIER F., BARBUT J., BERQUIER C., CANARD A., CANUT M., CAILLERET B., CORNUEL-WILLERMOZ A., DE BRAEKELLER A., DECAËNS T., DÉJEAN S., FERNÁNDEZ MARCHÁN D., GARGOMINY O., JAILLOUX A., JEUSSET A., LEBARD T., LE DIVELEC R., LÉVÈQUE A., MARTIN J., MATOCQ A., NOBLECOURT T.,

- POIRIER, E., POLLET M., PONCET R., ROME Q., ROBERT S., ROUGERIE R., SANTOS B., STREITO J.-C., SUBERBIELLE N., VILLEMAN C., ZELVELDER B. & TOUROULT J., 2022. – *La Planète Revisitée en Corse. Bilan scientifique des expéditions terrestres 2021 : Côte orientale et Capicorsu.* Paris : Muséum national d'Histoire naturelle, 58 p.
- KARLSSON D., HARTOP E., FORSHAGE M., JASCHHOF M. & RONQUIST F., 2020. – The Swedish Malaise Trap Project: a 15 year retrospective on a countrywide insect inventory. *Biodiversity Data Journal*, 8 : e47255. <https://doi.org/10.3897/BDJ.8.e47255>
- NOYES J., 2019. – *Universal Chalcidoidea Database.* World Wide Web electronic publication. <http://www.nhm.ac.uk/chalcidoids> [accessed 29.III.2023].
- ORTEGA-BLANCO J., PEÑALVER E., DELCLÒS X. & ENGEL M. S., 2011. – False fairy wasps in Early Cretaceous amber from Spain (Hymenoptera: Mymarommatoidae). *Palaeontology*, 54 : 511-523. <https://doi.org/10.1111/j.1475-4983.2011.01049.x>
- RASNITSYN A. P., SIDORCHUK E. A., ZHANG H. & ZHANG Q., 2019. – Dipterommatidae, a new family of parasitic wasps (Hymenoptera: Mymarommatoidae) in mid-Cretaceous Burmese amber: the first case of morphological diptery in flying Hymenoptera. *Cretaceous Research*, 104 : 104193. <https://doi.org/10.1016/j.cretres.2019.104193>
- RASNITSYN A. P., MAALOUF M., MAALOUF R & AZAR D., 2022. – New Serphitidae and Gallorommatidae (Insecta: Hymenoptera: Microprocta) in the Early Cretaceous Lebanese amber. *Palaeoentomology*, 5 (2) : 120-136. <https://doi.org/10.11646/palaeoentomology.5.2.4>
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021:* a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, 128 (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- TRIAPITSYN S. V. & BEREZOVSKIY V. V., 2006. – A new species of the genus *Palaeomyrm* Meunier, 1901 (Hymenoptera: Mymaromatidae) from the Russian Far East, with notes on other Palearctic species. *Far Eastern Entomologist*, 159 : 1-8.
- VIDAL S. 2001. – Entomofauna Germanica (Band 4): Verzeichnis der Hautflügler Deutschlands (Chalcidoidea). *Entomologische Nachrichten und Berichte Beiheft*, 7 : 51-69.
- VILHELMSEN L. & KROGMANN L., 2006. – Skeletal anatomy of the mesosoma of *Palaeomyrm anomulum* (Blood & Kryger, 1922) (Hymenoptera: Mymaromatidae). *Journal of Hymenoptera Research*, 15 : 290-306.

ANNALES DE LA SOCIÉTÉ ENTOMOLOGIQUE DE FRANCE

Les *Annales de la Société entomologique de France*, revue internationale à comité de lecture éditée par Taylor & Francis (IF 2021 : 1,200), publient des travaux originaux, couvrant des domaines variés de l'Entomologie (Hexapodes, Arachnides et Myriapodes) : biologie, anatomie comparée, phylogénie, écologie, relations plantes-insectes, systématique, faunistique et zoogéographie, génétique des populations, éthologie. Tous les manuscrits soumis sont soumis à une évaluation initiale par le comité de rédaction et, s'ils sont jugés appropriés pour examen ultérieur, à l'examen par les pairs par des experts indépendants et anonymes. La soumission se fait via l'interface ScholarOne Manuscripts.

Les manuscrits sont rédigés de préférence en anglais, ou en français ; ils comportent deux résumés anglais et français. En ce qui concerne la taxonomie, la revue évite de publier des descriptions isolées et donne sa préférence à des travaux qui incluent des aspects écologiques, biogéographiques ou phylogénétiques, ou à des révisions complètes. Les articles volumineux, avec un nombre significatif de pages, sont les bienvenus. Des analyses d'ouvrages sont également acceptées ou sollicitées. Les Annales publient six numéros par an, représentant un total d'environ 580 pages. Tous les articles

sont publiés “on-line first” afin de réduire les délais de publication.

Pour toute information concernant le journal, ainsi que pour soumettre un article, vous pouvez consulter le site internet de notre éditeur <https://www.tandfonline.com/toc/tase20/current>.

L'abonnement à la version imprimée des *Annales* est à 20 € seulement pour les personnes physiques membres de la *Société entomologique de France*. Veuillez consulter le site de la SEF pour plus d'informations (<https://lasef.org>) ou contactez le rédacteur-en-chef (antoine.mantilleri@mnhn.fr).



review by independent, anonymous expert referees. Submission is via ScholarOne Manuscripts.

The manuscripts are written preferably in English, or in French. Regarding taxonomy, the journal avoids publishing isolated descriptions and prefers works including ecological, biogeographical or phylogenetic aspects, or complete revisions. Articles with many pages are welcome. Book reviews are also accepted or requested. The *Annales* are published six times a year, amounting to about 580 pages. All the articles are published “on-line first” in order to reduce time for publication.

For any information concerning the journal, as well as to submit a manuscript, you can consult the website of our editor <https://www.tandfonline.com/toc/tase20/current>.

The subscription to the printed version of the *Annales* is only 20 € for persons members of the *Société entomologique de France*. Please consult the website of the Society for more information (<https://lasef.org>) or contact the editor-in-chief (antoine.mantilleri@mnhn.fr).

Review of Corsican *Diodontus* Curtis, 1834, with description of two new species (Hymenoptera, Apoidea, Pemphredonidae)

Romain LE DIVELEC

Laboratory of Zoology, Research Institute of Biosciences, University of Mons, place du Parc 20,
B – 7000 Mons, Belgium <romain.ledivelec@umons.ac.be>

<https://zoobank.org/References/7D7A01CD-4D62-4818-B2BF-AE665EB7E698>

(Accepté le 16.X.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – The study of 208 Corsican specimens of *Diodontus* reveals that four species occur in Corsica. *Diodontus insidiosus* Spooner, 1938, is newly recorded for this island and two species are new for science: *D. inapellatus* n. sp. and *D. touroulti* n. sp. The two new species are well supported by their distinct morphology and genetic distance. Finally, *D. friesei* Kohl, 1901, is considered to be absent in Corsica and in France.

Résumé. – Révision des *Diodontus* Curtis, 1834, de Corse, avec la description de deux nouvelles espèces (Hymenoptera, Apoidea, Pemphredonidae). L'examen de 208 individus corses de *Diodontus* indique que quatre espèces se trouvent en Corse. *Diodontus insidiosus* Spooner, 1938, est nouvellement signalé pour l'île et deux espèces sont nouvelles pour la science : *D. inapellatus* n. sp. et *D. touroulti* n. sp. Les deux espèces nouvelles sont bien supportées par leur morphologie distincte et leur distance génétique. Enfin, *D. friesei* Kohl, 1901, est considéré comme absent en Corse et en France.

Keywords. – Sphecid wasps, Pemphredonini, aphid predator, taxonomy, morphology, barcoding, France.

The genus *Diodontus* Curtis, 1834, includes 78 species worldwide (PULAWSKI, 2023), of which 17 occurs in Europe and seven in France (BITSCH *et al.*, 2022). They are small aphid hunting wasps. Their taxonomy and distribution are still poorly known and cryptic species are known to occur in Europe (LECLERCQ, 1974; OLSZEWSKI *et al.*, 2016; BUDRYS *et al.*, 2019). Three species have been recorded so far in Corsica, *Diodontus minutus* (Fabricius, 1793) by FERTON (1905), *D. tristis* (Vander Linden, 1829) by FERTON (1908) and *Diodontus friesei* Kohl, 1901 by PAGLIANO (2009) (as *D. hyalipennis* in BITSCH *et al.*, 2022). Recent investigations in Corsica (LPR 2019-2021) and examination of the collection of Charles Ferton (MNHN) made possible a modern review of the Corsican fauna which is quite different than what was previously known.

MATERIAL AND METHODS

Despite being abundant, *Diodontus* specimens are rarely collected comparatively to many other Apoidea due to their small size and discrete behaviour. They can be observed on the leaves of plants, resting on rocks, or flying over bare ground. The best methods to collect them is to use white and yellow pan traps, Malaise traps, artificial honeydew or to look for plants attacked by aphids and covered by aphid honeydew. Using these methods, many individuals were collected in all Corsica between 2017 and 2021. Including the material found in the collection of the Muséum national d'Histoire naturelle and of the University of Mons, a total of 208 individuals were examined. In the examined material section, the municipality (in bold) is mentioned for the first data only and is similar for all following records. Records are sorted out by locality and by dates (from the oldest to the most recent).

Abbreviations. – Depositories and expedition mentioned in the examined material are as follows.

– LPR 2019-2021: *La Planète Revisée (Our Planet Revisited) en Corse 2019-2021* is an expedition organized by the MNHN in Corsica during three consecutive years (TOUROULT *et al.*, 2023). Material was mainly collected by the author and will be shared between MNHN, the author's collection and the OCIC. Holotypes of the new species will be deposited in MNHN.

– MNHN: Muséum national d'Histoire naturelle (Paris, France); historical material (1895-1910) collected by Charles Ferton, modern material (2016-2017) collected by A. Cornuel-Willermoz in the framework of the research project of the MNHN initiated by C. Villemant, C. Fontaine and A. Perrard.

– OCIC: Observatoire Conservatoire des Insectes de Corse (Corte, Corsica); material collected by A. Cornuel-Willermoz.

– UMONS: Laboratory of Zoology of the university of Mons (Belgium); material collected by M. Wonville.

Barcoding. – A barcoding program was initiated within the framework of these LPR expeditions. The sex association and the molecular divergence of the two new species were confirmed with CO1 sequences using the BOLD workbench (<https://www.boldsystems.org/>). The dataset DS-KDIOD is available on BOLD and includes eight barcoded specimens of the two new species. The BOLD process ID mentioned in this catalogue can be found in this dataset. Mean p-distance were calculated with the “distance summary” tool of the BOLD workbench (settings: Sequences ≥ 500db, Kimura 2-parameter, MUSCLE aligner).

Terminology. – Morphological terminology follows that of BOHART & MENKE (1976) except for the term “orbital gland” which is used instead of “orbital fovea” (see BUDRYS *et al.*, 2019). As the morphology of the sphecid wasps is very variable, it is important to precise that the term “upper mesepisternum” designates the area between the scrobal sulcus and the hypersternaulus while the term “lower mesepisternum” designates the area between the hypersternaulus and the signum. Details about the morphological abbreviations and measurements can be found in BUDRYS (1996). The following abbreviations are also used: ASD, antennal socket diameter; PD, puncture diameter; F, flagellomere, numbered from the base of flagellum (excluding the pedicel); T, tergite, numbered from the base of metasoma; S, sternite, numbered from the base of metasoma.

Measures and imaging. – Morphological measurements and pictures were done using a Keyence VHX-970F digital microscope. Final illustrations were postprocessed for sharpness, contrast, and brightness, using Adobe Photoshop CS6. Line drawings of the penial valves were done with Adobe Photoshop CS6 using an Leitz HM-LUX 3 microscope (magnification ×400).

RESULTS

Diodontus inalpellatus n. sp. (fig. 1a-d, 2a-c, 3a-d, 4a-b)

<https://zoobank.org/NomenclaturalActs/882bedb4-9c27-44da-ac0a-30ab103dd734>

HOLOTYPE : ♂, Quenza, 41.83295°N 9.15318°E, 26.VI.2019-30.VI.2019 (LPR 2019-2021).

PARATYPES: 2 ♂, Asco, 42.40211°N 8.92198°E, 22.VI.2020 (LPR 2019-2021); 1 ♀, 1 ♂, 42.39279°N 8.91104°E, 22.VI.2020 (LPR 2019-2021); 1 ♂, Bastelica, 42.03711°N 9.13842°E, 29.VI.2020 (LPR 2019-2021); 2 ♀, 2 ♂ Bocognano, 42.10497°N 9.11953°E, 28.VI.2020 (LPR 2019-2021); 3 ♀, 2 ♂, 42.10573°N 9.11664°E, 28.VI.2020 (LPR 2019-2021); 2 ♀, 1 ♂, 42.10878°N 9.11467°E, 28.VI.2020 (LPR 2019-2021); 2 ♂, Ghisoni, 42.03204°N 9.15855°E, 29.VI.2020 (LPR 2019-2021); 1 ♂, 42.02924°N 9.1626°E, 29.VI.2020 (LPR 2019-2021); 1 ♀, Quenza, 41.83306°N 9.15871°E, 26.VI.2019-30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 2 ♀, 41.83273°N 9.15901°E, 26.VI.2019-30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 1 ♀, 1 ♂, 41.83295°N 9.15318°E, 26.VI.2019-30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 1 ♀, 41.83265°N 9.15684°E, 26.VI.2019-30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 1 ♂, 41.83328°N 9.15721°E, 26.VI.2019-30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 1 ♀, 8 ♂, 41.83265°N 9.15684°E, 26.VI.2019 (LPR 2019-2021); 1 ♀, 41.82853°N

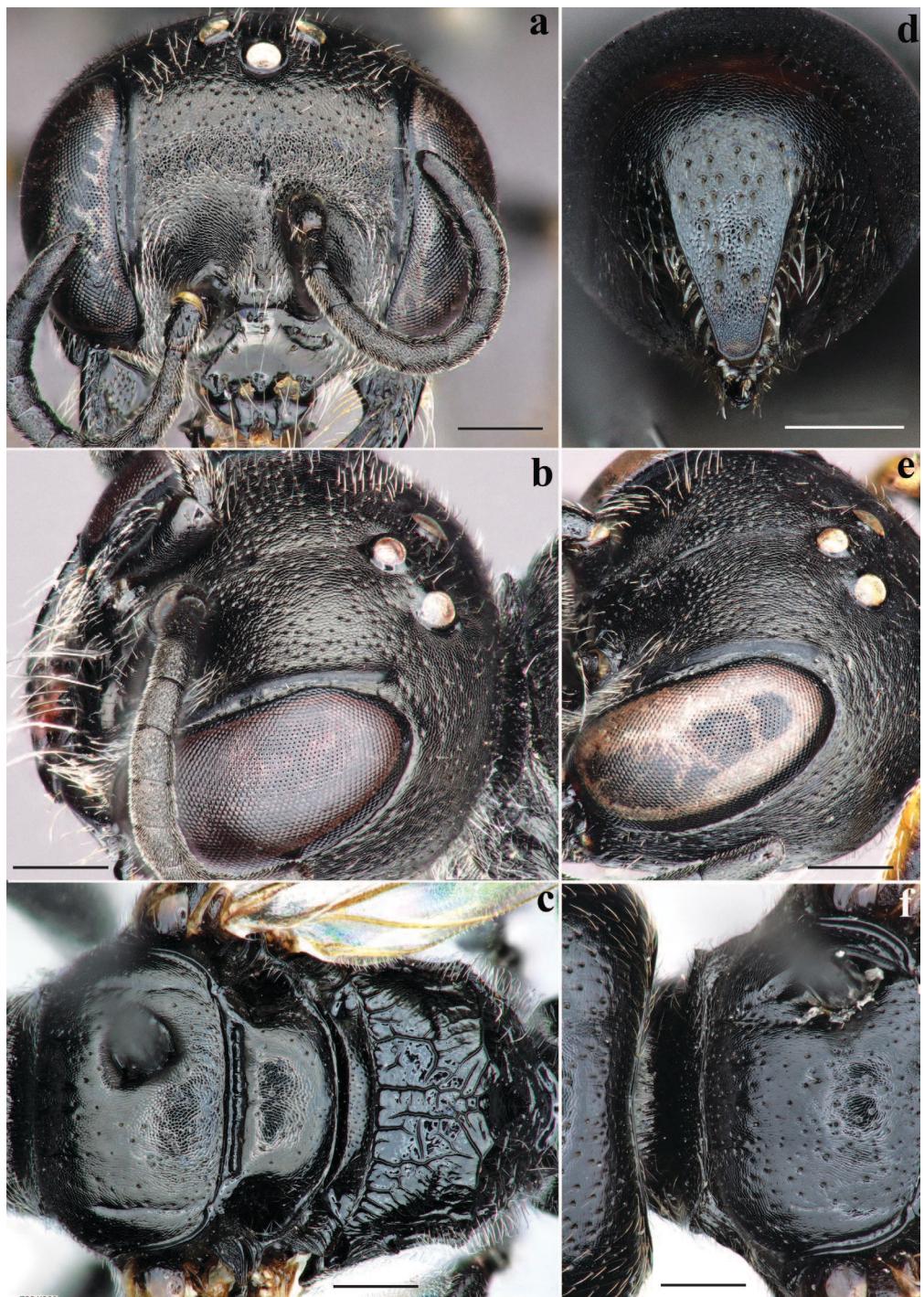


Fig. 1. – *Diodontus* spp. – a-d, *D. inapellatus* n. sp., ♀: a, face; b, face in lateral view; c, mesosoma in dorsal view; d, Pygidial plate. – e, *D. wahisi* Leclercq, ♀, face in lateral view (French Alps). – f, *D. luperus* Shuckard, ♀, pronotal collar (France). Scale bars: 0.25 mm.

9.14761°E, 26.VI.2019 (LPR 2019-2021); 2 ♂, 41.83273°N 9.15901°E, 30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 3 ♂, 41.83049°N 9.15°E, 30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 1 ♂, 41.83295°N 9.15318°E, 30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 2 ♂, **Serra-di-Scopamènè**, 41.83455°N 9.15654°E, 26.VI.2019 (LPR 2019-2021); 2 ♂, 41.83369°N 9.15723°E, 30.VI.2019 (LPR 2019-2021); 2 ♂, **Vivario**, 42.10646°N 9.12214°E, 28.VI.2020 (LPR 2019-2021).

Additional material. – 1 ♀, 2 ♂, **Quenza**, Buccinera, 1480 m, 8-10.VII.1993 (UMONS); 1 ♀, **Vivario**, Vizzavona, 1200 m, 16.VII.1899 (MNHN); 1 ♀, 17.VII.1899 (MNHN).

Diagnosis. – This species is closely related to *Diodontus luperus* Shuckard, 1837, and *Diodontus wahisi* Leclercq, 1964. It keys out in BITSCH *et al.* (2022) as *D. wahisi*, a species restricted to high elevations in the Pyrenees and the Alps. The female of *D. inalpellatus* is very difficult to distinguish from that of *D. wahisi*, but the male is very distinct, much closer to that of *D. luperus*. Morphological differences found between all these species are very small and difficult to apprehend without series.

The female differs from that of *D. wahisi* by the remarkably convex orbital gland (fig. 1b) (flattened in *D. wahisi*; see fig. 1e), a somewhat narrower longitudinal furrow on the orbital gland (large and conspicuous in *D. wahisi*) and a comparatively denser and deeper punctuation on metasomal sternites. The male can easily be distinguished from that of *D. wahisi* by the lack of tooth on F7-8 (fig. 3b) (F(7)-8 with a sharp tooth in *D. wahisi*; see fig. 3e) and the conspicuous punctuation of the frons (fig. 3c) (in *D. wahisi* the punctuation of the frons is indistinct, scarce, shallow, and merged in the shagreen; see fig. 3f). Both male and female of *D. inalpellatus* can be distinguished from that of *D. luperus* by the ivory white pronotal lobes (fig. 2b, 3d) (always black in *D. luperus*; see fig. 2e); the entirely tightly tessellate gaster (fig. 2c, 4a) (in *D. luperus*, the apical margin of T1-2 is smooth and shiny if not all apical margins, the rest of T1 is either smooth and shiny or with inconspicuous shagreen, the rest of T2 is lightly tessellate; see fig. 2f, 4c); the small dorsolateral angles of the pronotal collar (fig. 1c, 2a) (protruding and sharply carinate in *D. luperus*; see fig. 1f, 2d); preomaular area hardly separated from the mesepisternum by an omaulus reduced to a shallow ridge (fig. 2b, 3d) (omaulus raised in a sharp conspicuous carina in *D. luperus*; see fig. 2e); prepectus, episternal sulcus, scrobal sulcus and mesepisternum indistinctly merged altogether into a finely reticulate surface with many small alveoli (fig. 2b, 3d) (in *D. luperus* the scrobal sulcus and prepectus are distinct, comparatively more depressed with large shiny pits, the mesepisternum is coarsely reticulate by a few sharply raised carina delimiting large alveoli; see fig. 2e); hypoepimeral lower margin at most finely ridged anteriorly (fig. 2b, 3d) (hypoepimeral area separated from the scrobal sulcus by a sharp carina in *D. luperus*; see fig. 2e); hypersternaulus comparatively less impressed than in *D. luperus*; upper metapleural area matte, densely longitudinally ridged, ridges separated at most by the width of one ridge (fig. 2b) (shiny with 3-4 sharply raised carinas separated by large smooth interspaces in *D. luperus*; see fig. 2e).

The male of *D. inalpellatus* can also be distinguished from that of *D. luperus* by the indentation of the penial valve tip outline, its inferior and apical margin being lightly indented with small irregular and scarce blunt teeth (fig. 4b) (saw edged outline in *D. luperus*, with many regular and sharply produced teeth; see fig. 4d). Finally, the inferior membrane is reduced in *D. inalpellatus*, hardly separated from the sclerotized part of the penis (developed and conspicuous in *D. luperus*).

Female description. – Body length 4.5-5.5 mm. Body black; pronotal lobes and spot on tegulae yellow; protibiae with yellow stripe anteriorly, base of mesotibiae and metatibiae with yellow ring; tip of mandibles dark red to nearly black; tibiae posteriorly and mesally brown to nearly black; tarsi ferruginous to dark brown; pterostigma nearly black with a lighter strip along the edge of wing; apical margin of tergites horn-coloured.

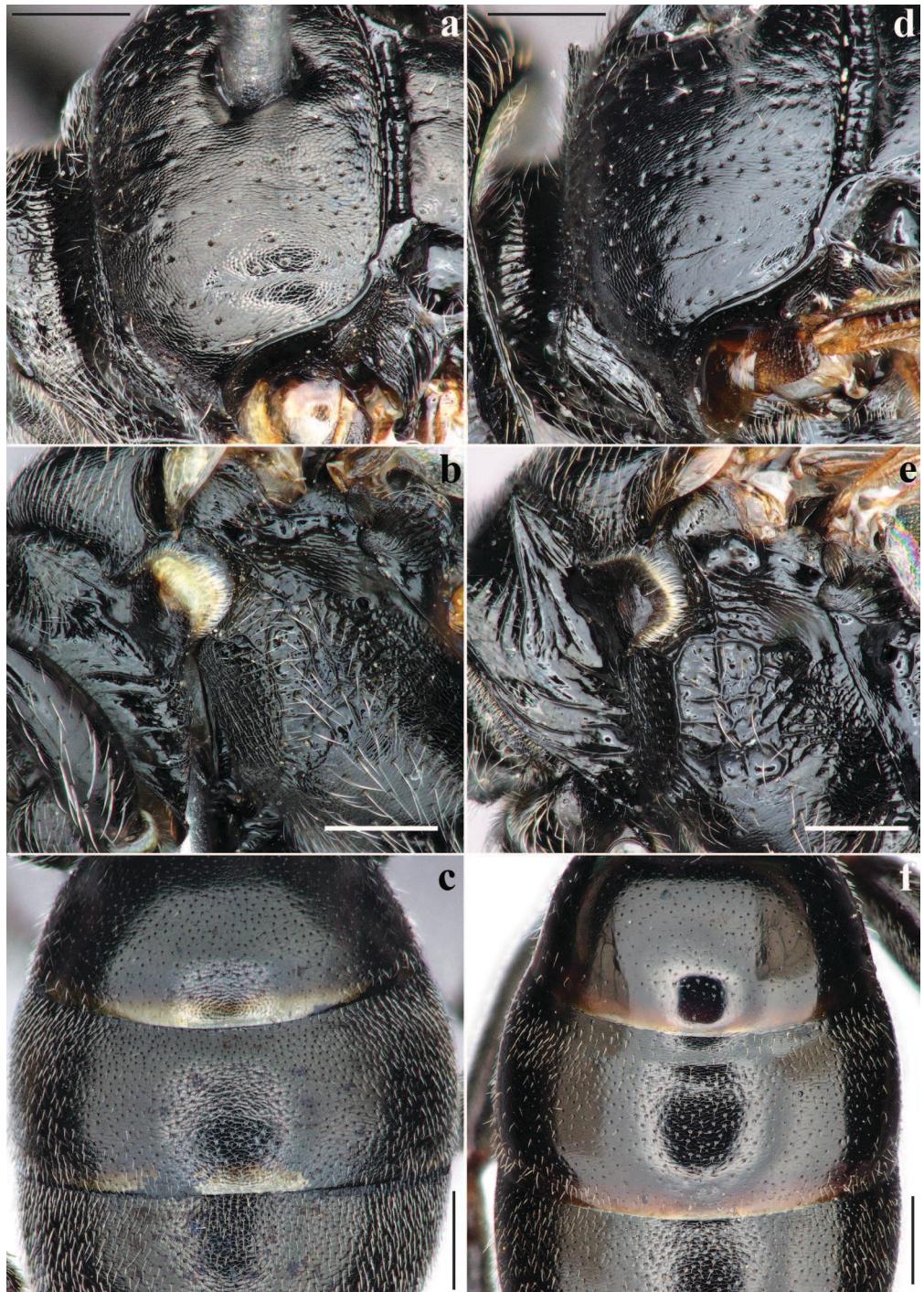


Fig. 2. – *Diodontus* spp. – a-c, *D. inapellatus* n. sp., ♀: a, pronotal collar in lateral view; b, mesopleuron; c, T1-3. – d-f, *D. luperus* Shuckard, ♀ (France): d, pronotal collar in lateral view; e, mesopleuron; f, T1-3. Scale bars: 0.25 mm.

Head transverse (fig. 1a), WH:LF = 1.48-1.50. Face wide, LID:LF = 0.76-0.79. Inner orbits weakly converging apically, LID:UID = 0.85-0.91. Vertex developed, LV:LF = 0.46-0.47, LV:POD = 2.30-2.45. Ocelli forming obtuse triangle, POD:OOD = 0.70-0.77. Genae wider than the eyes, around 1.2 times as wide as the eyes in lateral view. Occiput carinate. Mandibular condyles widely separated, IMD:WH = 0.70-0.72. Clypeus relatively long, LCL:LF = 0.26-0.27. Clypeus free margin tridentate, relatively narrow, WCA:IMD = 0.26-0.29; mid-tooth as long as lateral teeth. Labrum hemispherical, with small apical notch. Scape moderately long, LSC:LF = 0.37-0.46. Flagellum comparatively short, 3FL:LSC = 0.90-0.93. Flagellomeres distinctly longer than wide, around 1.2-1.5 as long as wide (except F11, two times as long as wide). Lower frons with large impunctate shagreened supra-antennal areas, around 2.5 times as long and as wide as ASD. Lower frons, between supra-antennal areas, flat, scarcely punctate with inconspicuous tuber. Upper frons tesselate, matte, with fine subcontiguous punctation above supra-antennal areas. Frontal line in front of fore ocellus not impressed. Dorsal part of orbital gland conspicuously convex, prominence as wide as 0.5 WPO (fig. 1b); mid-part wider than distance between it and inner orbit. Pilosity of upper frons short and sparse, around 0.5 WPO. Pilosity of lower frons longer, shorter than 1 WPO, decumbent, not concealing an underlying microsculpture. Clypeus smooth and shiny, with a few punctures and sparse long setae conspicuously longer than 1WPO. Ventral face of genae with long erect setae, the longest longer than 1 WPO.

Mesosoma. Pronotal collar of moderate width, COL:PRN = 0.55-0.57, with carinate dorsolateral angles and almost straight dorsal carina (frontal view). Lateral surface of pronotal collar shiny with sharp carinas. Scutum tesselate with irregularly scattered deep punctuation (fig. 1c). Scutellum tesselate with a few punctures, the deep anterior furrow not crenulate. Metanotum very finely and scarcely punctate. Propodeal dorsum with reticulate propodeal enclosure, separated from the propodeum lateral and posterior faces by a thin carina (fig. 1c). Propodeum lateral face shiny with some oblique carinas and not separated from the posterior area by a carina. Propodeum posterior face finely ridged with several transverse carina and a deep median pit. Omaulus reduced to a fine ridge (fig. 2b). Hypoepimeral area lightly lineolate, silky shiny, its lower margin without carina. Scrobal sulcus shallow, merged in the upper mesepisternum. Prepectus and the upper mesepisternum irregularly reticulate with fine shallow carinas delimiting small alveoli. Lower mesepisternum and mesosternum tesselate with a few scarce and deep punctures. Mesosternum covered by semi-decumbent setae measuring around 1 WPO), mesepisternum and mesonotum covered by short erect pubescence (hardly as long as 0.25 WPO). Upper metapleural area matte, densely longitudinally ridged, ridges hardly separated by more than one ridge width, lower metapleural area smooth and shiny. Probasitarsal rakes with erect bristles around as long as probasitarsi width. Protarsi segments with one apical spine on outer margin, nearly as long as associated segment width.

Metasoma. Gastral tergites entirely tesselate, scarcely and minutely punctate (fig. 2c). Apical half of T2-T4 remarkably more sparsely punctate than on their basal half. Pygidial plate subtriangular with a narrow subtruncate tip, tegument with few scarce coarse punctures, matte, tightly tesselate (fig. 1d).

Male description. – Body length 3.5-4.75 mm. Coloration similar to that of female with more extended yellow markings on tibiae and basitarsi yellow to entirely black.

Head. Proportions similar to those of female: WH:LF = 1.43-1.51, LID:LF = 0.79-0.84, LID:UID = 0.90-0.91, LV:LF = 0.39-0.42, vertex shorter, LV:POD = 1.87-1.91, POD:OOD = 0.71-0.81, IMD:WH = 0.61-0.64, LCL:LF = 0.29-0.30. Genae around as wide as the eyes in lateral view. Occiput carinate. Clypeus free margin bidentate with narrow and deep median notch. Labrum subtrapezoidal, apical margin widely emarginate. Scape moderately long, LSC:LF = 0.34-0.35. Flagellum longer (fig. 3b), 3FL:LSC = 1.29-1.33; F1 hardly shorter than F2 (around 0.90-0.98 times as long as F2), median flagellomeres slightly longer than wide (1.1-1.3 as long as wide), L6F:W6F = 1.05-1.15, F11 around 2.2 times as long as wide; F5-8 with black ovoid placoid almost as long as the segments, F9-10 with dark concave ovoid placoid almost as long as the segments, base of F11 with a dark concave placoid measuring $\frac{1}{3}$ of F11 length.

Mesosoma. Pronotal collar of moderate width, COL:PRN = 0.52-0.61, with carinate dorsolateral angles and almost straight dorsal carina (frontal view). Microsculpture and pilosity similar to those

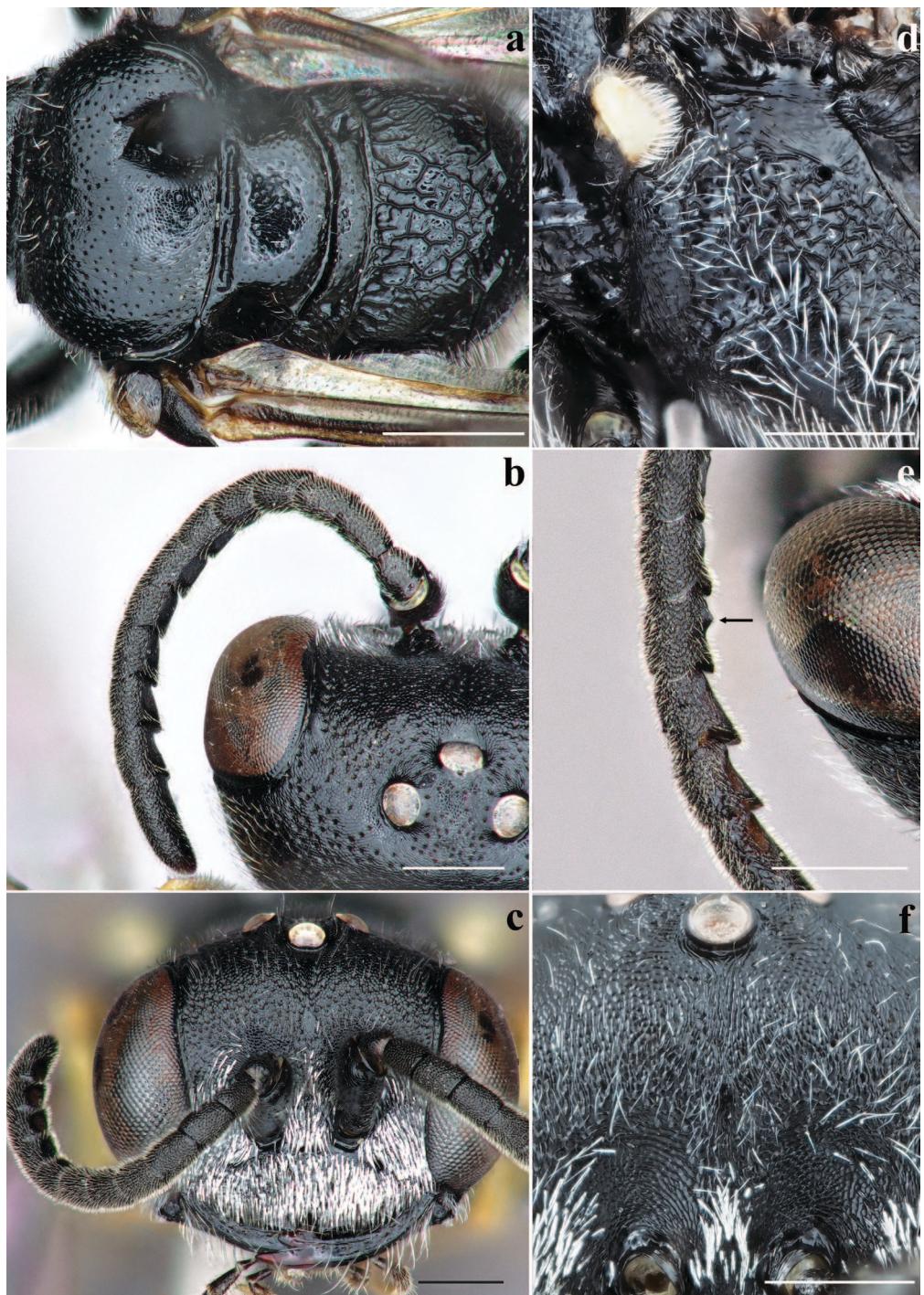


Fig. 3. – *Diodontus* spp. – a-d) *D. inapellatus* n. sp., ♂: a, mesosoma in dorsal view; b, left antenna; c, face; d, mesopleuron. – e-f, *D. wahisi* Leclercq, ♂ (French Alps): e, left antenna (arrow showing the tooth on F8); f, frons. Scale bars: 0.25 mm.

of female, with following exceptions: upper frons with deeper microsculpture and distinct punctation (fig. 3c); pilosity of lower frons and clypeus dense and silver, concealing the underlying tegument. Sculpture and pilosity of mesosoma similar to those of female, with following exceptions: punctuation of mesonotum somewhat denser (fig. 3a), pilosity of mesepisternum as long as that of mesosternum, pilosity of scutum longer (around $\frac{1}{5}$ of WPO) and dense. Legs unmodified, basitarsi straight and narrow.

Metasoma. Gaster tesselate, segments covered by a fine punctation becoming progressively sparser backwardly (fig. 4a). T6 with a pair of apical tubers bearing 2-3 small brown spines; T7 with subtrapezoidal punctate pygidial plate, delimited by distinct carina, around as long as wide. Disc of S2 covered by a dense and long pilosity (longest setae almost as long as hind basitarsi width) and progressively depressed toward its base; disc of S3-S6 almost glabrous and convex. S8 with a triangular

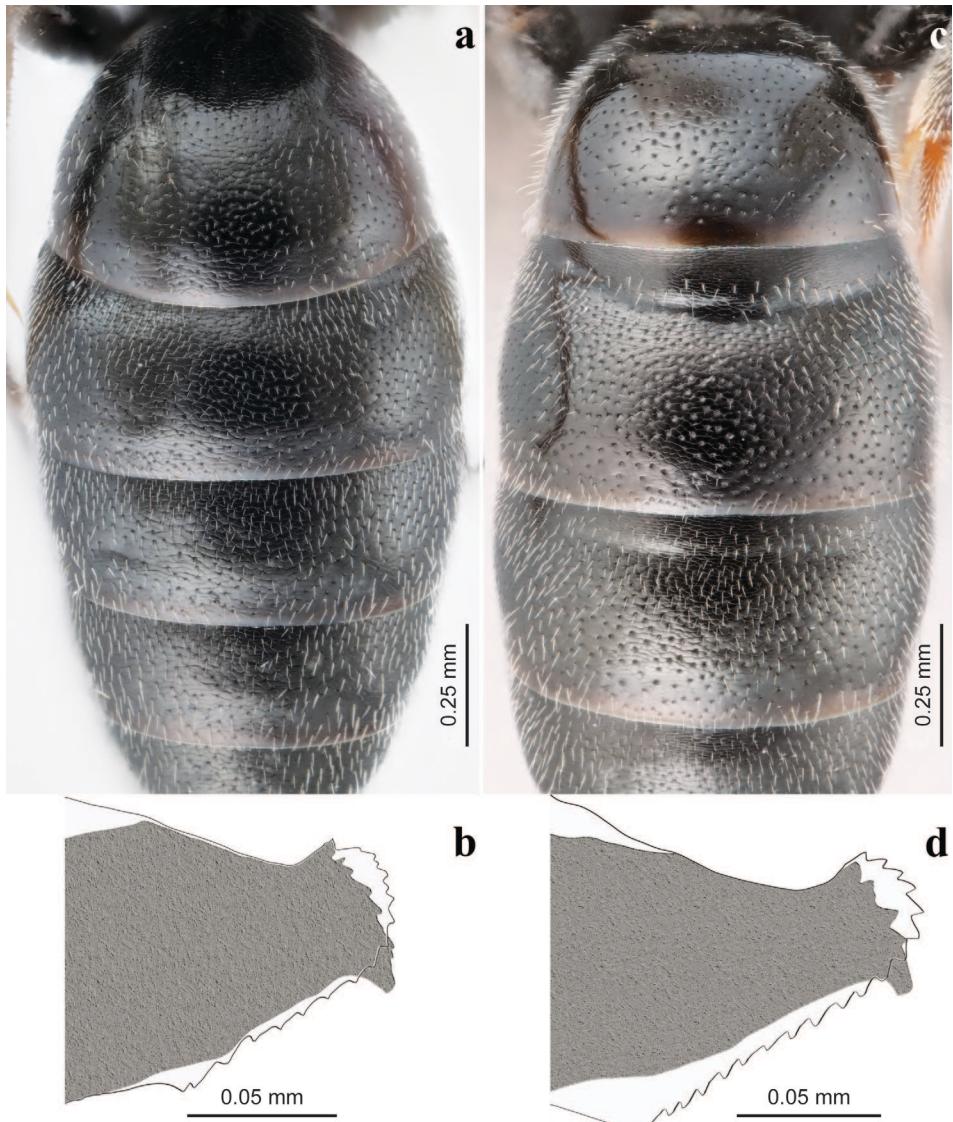


Fig. 4. – *Diodontus* spp. – a-b, *D. inapellatus* n. sp., ♂: a, gaster; b, tip of penial valve. – c-d, *D. luperus* Shuckard, ♂ (France): c, gaster; d, tip of penial valve.

base, apex digitate with a subtruncate tip. Penial valve tip with conspicuous apical tooth and large dorsal preapical tubercle, inferior membrane reduced, inferior and apical margin lightly indented with small irregular and sparse teeth (fig. 4b).

Derivatio nominis. – This species is named after the Corsican adjective “inalpellatu”, meaning “perched (on the mountain)”.

BOLD Process ID. – LPRCW019-19 (holotype), LPRCW020-19, LPRCW021-19, LPRCW066-19. All these sequences fall within one BIN, BOLD:AAN3316. According to the CO1 sequences available in BOLD, the most closely related species is *D. luperus*. The sequences of *D. inapellatus* have a mean p-distance of 2% with those of *D. luperus* (p-dist range: 1.7-2.5%) and 5.5% with those of *D. wahisi* (p-dist range: 5.1-5.9%).

Remark. – Species restricted to the Corsican mountains where it occurs from 1200 to 1800 m. It is common and might be locally abundant.

Diodontus insidiosus Spooner, 1938 (fig. 5e-f, 6d-f, 7d-f)

Material examined. – 1 ♀, 6 ♂, **Ghisonaccia**, 42.03535°N 9.45678°E, 22.V.2021 (LPR 2019-2021); 1 ♂, **Oletta**, 42.65282°N 9.2939°E, 26.VI.2020 (LPR 2019-2021); 1 ♀, **Patrimonio**, 42.70456°N 9.34107°E, 15.VI.2020 (LPR 2019-2021); 2 ♀, 42.70416°N 9.33943°E, 19.VI.2020 (LPR 2019-2021); 1 ♀, **Sisco**, 42.81755°N 9.42973°E, 25.VI.2020 (LPR 2019-2021); 1 ♂, **Ventiseri**, 41.92231°N 9.41292°E, 21.V.2021 (LPR 2019-2021); 1 ♂, 41.91615°N 9.41204°E, 25.V.2021 (LPR 2019-2021); 1 ♂, 41.91513°N 9.4132°E, 25.V.2021 (LPR 2019-2021).

Remark. – *Diodontus insidiosus* is currently a species complex and many European records of *D. insidiosus* refer to cryptic species. *Diodontus insidiosus* has been described from the United Kingdom so I compared Corsican specimens with British ones (collection Thomas Wood) to confirm the identity of the Corsican population. The same exercise was done with specimens from all over France mainland. No morphological differences have been found so I consider both French and British populations to be conspecific. This species inhabits open, dry, and sandy habitats. It is uncommon in Corsica and seems to be restricted to the plains and coastal areas (0-330 m).

Diodontus touroulti n. sp. (fig. 5a-d, 6a-c, 7a-c)

<https://zoobank.org/NomenclaturalActs/e2a85d06-27e0-4a27-8881-4ecf859f9e5f>

HOLOTYPE: ♂, **Zicavo**, 41.87636°N 9.13275°E, 25.VI.2019-29.VI.2019 (LPR 2019-2021).

PARATYPES: 1 ♀, 3 ♂, **Ghisonaccia**, 42.03156°N 9.45949°E, 18.V.2021 (LPR 2019-2021); 1 ♂, 42.02207°N 9.46957°E, 18.V.2021 (LPR 2019-2021); 2 ♂, 42.03535°N 9.45678°E, 22.V.2021 (LPR 2019-2021); 1 ♀, 1 ♂, **Mausoléo**, 42.49568°N 8.9927°E, 2.VII.2019-5.VII.2019 (LPR 2019-2021); 2 ♀, 42.47891°N 8.92486°E, 4.VII.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♂, 42.47835°N 8.92559°E, 4.VII.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 42.49578°N 8.99219°E, 5.VII.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 42.50988°N 9.00843°E, 6.VII.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 42.50988°N 9.00843°E, 6.VII.2019; 2 ♀, 42.49487°N 8.99318°E, 6.VII.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 1 ♂, **Patrimonio**, 42.70456°N 9.34107°E, 15.VI.2020-19.VI.2020 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 42.69371°N 9.3984°E, 23.VI.2020 (LPR 2019-2022); 2 ♂, **Porto-Vecchio**, 41.5745°N 9.3421°E, 26.V.2021 (LPR 2019-2022); 1 ♂, 41.57535°N 9.34714°E, 26.V.2021 (LPR 2019-2022); 2 ♀, **Santo-Pietro-di-Tenda**, 42.66393°N 9.19723°E, 15.VI.2020-27.VI.2020 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 1 ♂, **Sisco**, 42.81821°N 9.40376°E, 25.VI.2020 (LPR 2019-2022); 3 ♂, 42.81831°N 9.40451°E, 25.VI.2020 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 2 ♂, **Sorbollano**, 41.76891°N 9.12552°E, 23.VI.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♂, 41.76877°N 9.12576°E, 23.VI.2019-27.VI.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♂, 41.76987°N 9.12493°E, 27.VI.2019-11.VII.2019 (LPR 2019-2022); 2 ♀, 2 ♂, **Sotta**, 41.529°N 9.22865°E, 19.V.2021 (LPR 2019-2022); 1 ♀, **Ventiseri**, 41.91615°N 9.41204°E, 25.V.2021 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 1 ♂, 41.91513°N 9.4132°E, 25.V.2021 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 1 ♂, **Zicavo**, 41.87636°N 9.13275°E, 25.VI.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 41.87636°N 9.13275°E, 29.VI.2019 (LPR 2019-2022); 1 ♀, 41.87603°N 9.13184°E,

29.VI.2019 (LPR2019-2022); 1 ♀, 41.87639°N 9.13157°E, 25.VI.2019-29.VI.2019 (LPR2019-2022); 1 ♂, 41.87636°N 9.13275°E, 25.VI.2019-29.VI.2019 (LPR2019-2022).

Additional material. – 1 ♀, Ajaccio, 20.VII.1899 (MNHN); 2 ♀, Bonifacio, 24.V.1895 (MNHN); 1 ♀, 26.V.1895 (MNHN); 2 ♀, 3.VI.1895 (MNHN); 1 ♀, 1 ♂, 5.VI.1895 (MNHN); 4 ♀, 6.VI.1895 (MNHN); 1 ♀, 8.VI.1895 (MNHN); 1 ♀, 14.VI.1895 (MNHN); 1 ♀, 9.V.1896 (MNHN); 1 ♀, 13.V.1896 (MNHN); 1 ♀, 15.V.1896 (MNHN); 1 ♀, 20.V.1896 (MNHN); 3 ♀, 23.V.1896 (MNHN); 2 ♀, 27.V.1896 (MNHN); 1 ♀, 1 ♂, 28.V.1896 (MNHN); 2 ♀, 30.V.1896 (MNHN); 1 ♀, 31.V.1896 (MNHN); 1 ♀, 16.VIII.1896 (MNHN); 1 ♀, 18.VIII.1896 (MNHN); 1 ♀, 25.IV.1897 (MNHN); 1 ♀, 6.V.1897 (MNHN); 1 ♂, 9.V.1897 (MNHN); 1 ♀, 11.V.1897 (MNHN); 1 ♀, 1 ♂, 19.V.1897 (MNHN); 1 ♀, 11.VI.1897 (MNHN); 2 ♀, 18.VII.1897 (MNHN); 1 ♀, 7.VI.1898 (MNHN); 1 ♀, 23.IV.1899 (MNHN); 1 ♀, 28.IV.1899 (MNHN); 1 ♀, 10.V.1899 (MNHN); 1 ♀, 13.V.1899 (MNHN); 2 ♀, 22.V.1899 (MNHN); 1 ♀, 23.V.1899 (MNHN); 1 ♀, 11.V.1900 (MNHN); 1 ♀, 1.VI.1900 (MNHN); 1 ♂, 9.VI.1900 (MNHN); 1 ♂, 14.VI.1900 (MNHN); 1 ♀, 3.VII.1900 (MNHN); 2 ♀, 21.VI.1901 (MNHN); 1 ♂, 14.VIII.1901 (MNHN); 1 ♂, 4 ♂, 8.V.1902 (MNHN); 2 ♂, 27.V.1902 (MNHN); 3 ♀, 3 ♂, 28.V.1902 (MNHN); 1 ♀, 10.VI.1902 (MNHN); 1 ♀, 2.VII.1902 (MNHN); 1 ♀, 5.VII.1902 (MNHN); 1 ♀, 08.VII.1902 (MNHN); 1 ♀, 31.V.1903 (MNHN); 1 ♂, 20.VI.1903 (MNHN); 1 ♂, 31.V.1904 (MNHN); 1 ♀, 17.VI.1905 (MNHN); 3 ♀, 27.VI.1905 (MNHN); 1 ♀, 9.VII.1905 (MNHN); 2 ♀, 30.IX.1906 (MNHN); 1 ♂, 11.VI.1907 (MNHN); 1 ♀, 20.VI.1908 (MNHN); 1 ♀, 10.V.1909 (MNHN); 1 ♀, 4.V.1910 (MNHN); 1 ♂, Bonifacio, Bastion, 41°23'16.4"N 9°09'28.5"E, 30.V.2017 (MNHN); 1 ♂, 1.VI.2017 (MNHN); 1 ♂, 2.VI.2017 (MNHN); 1 ♂, 3.VI.2017 (MNHN); 1 ♀, Bonifacio, La Trinité, 2.VI.1901 (MNHN); 1 ♀, Bonifacio, Pertusato, 41°22'19.1"N 9°10'54.2"E, 9.V.2017 (MNHN); 1 ♀, 41°22'15.7N 9°10'51.8E, 12.VI.2016 (OCIC); 1 ♀, 14.VI.2016 (MNHN); 1 ♀, Bonifacio, Route de Santa-Manza, 41°24'02.1"N 9°13'00.4"E, 2.V.2017 (MNHN); 1 ♀, 41°24'01.4"N 9°12'52.4"E, 23.V.2017 (MNHN); 1 ♀, Bonifacio, Saint Julien, 41°23'24.7N 9°10'49.2E, 16.V.2017 (MNHN); 1 ♂, 13.VI.2017 (MNHN); 1 ♀, 14.VI.2017 (MNHN); 1 ♀, 4 ♂, Bonifacio, Santa-Manza, 4.V.1902 (MNHN); 1 ♀, 41°24'49.1"N 9°14'17.1"E, 17.V.2017 (MNHN); 1 ♀, 41°24'52.1"N 9°14'14.6"E, 23.V.2017 (MNHN); 1 ♂, Propriano, 16.VII.1899 (MNHN); 1 ♀, Vivario, Vizzavona, 16.VII.1899 (MNHN); 1 ♀, 17.VII.1899 (MNHN).

Diagnosis. – This species belongs to the *minutus* species group: yellow mandibles, black scape, yellow pronotal lobes, deeply emarginate labrum (♀), upper end of orbital gland convex (♀), rakes on the probasitarsi (♀), W6F:PRN>0.09 (♂). The female can be recognised immediately by the combination of yellow mandibles (fig. 5a), black scape, deeply emarginate labrum, and by the reduced rakes on the probasitarsi (fig. 6b). This last important character is rarely used so this species might have been confused with *D. insidiosus* in collections until now. Excluding the reduced rake, the female would key out in the couplet 13 of BUDRYS *et al.* (2019), leading to *D. friesei* Kohl, 1901, from the Near East and the palearctic *D. insidiosus* Spooner, 1938. The frons of *D. touroulti* is as densely punctate as in *D. friesei* but the tegument of the scutum is conspicuously tesselate, the vertex is shorter (LV:LF < 0.55) and the face narrower (lower LID:LF < 0.78), as in *D. insidiosus*. The female is more similar to *D. insidiosus* Spooner, 1938. It differs by the rake of short setae on the outer margin of the probasitarsi (fig. 6b), the longest setae being much shorter than the probasitarsi width (outer margin of probasitarsi with four long white protruding bristles much longer than the probasitarsi width in *D. insidiosus*; see fig. 6e); the two first segments of the protarsi with a short and flat apical spine on their outer margin, reaching at most the $\frac{2}{3}$ of the following segment (fig. 6b) (longer in *D. insidiosus*, almost reaching the apex of the following segment; see fig. 6e); the inconspicuous spines of the middle and posterior tarsi (thicker and longer in *D. insidiosus*); the subcontiguous and coarser punctuation of the frons, most interspaces being shorter or equal to one PD, rarely more, up to 2-3 PD (fig. 5b) (punctuation sparse in *D. insidiosus*, interspaces rarely shorter or equal to one PD, most interspaces measuring between 2-6 PD; see fig. 5e); the orbital gland longitudinally crossed in its length by a shallow median furrow which is

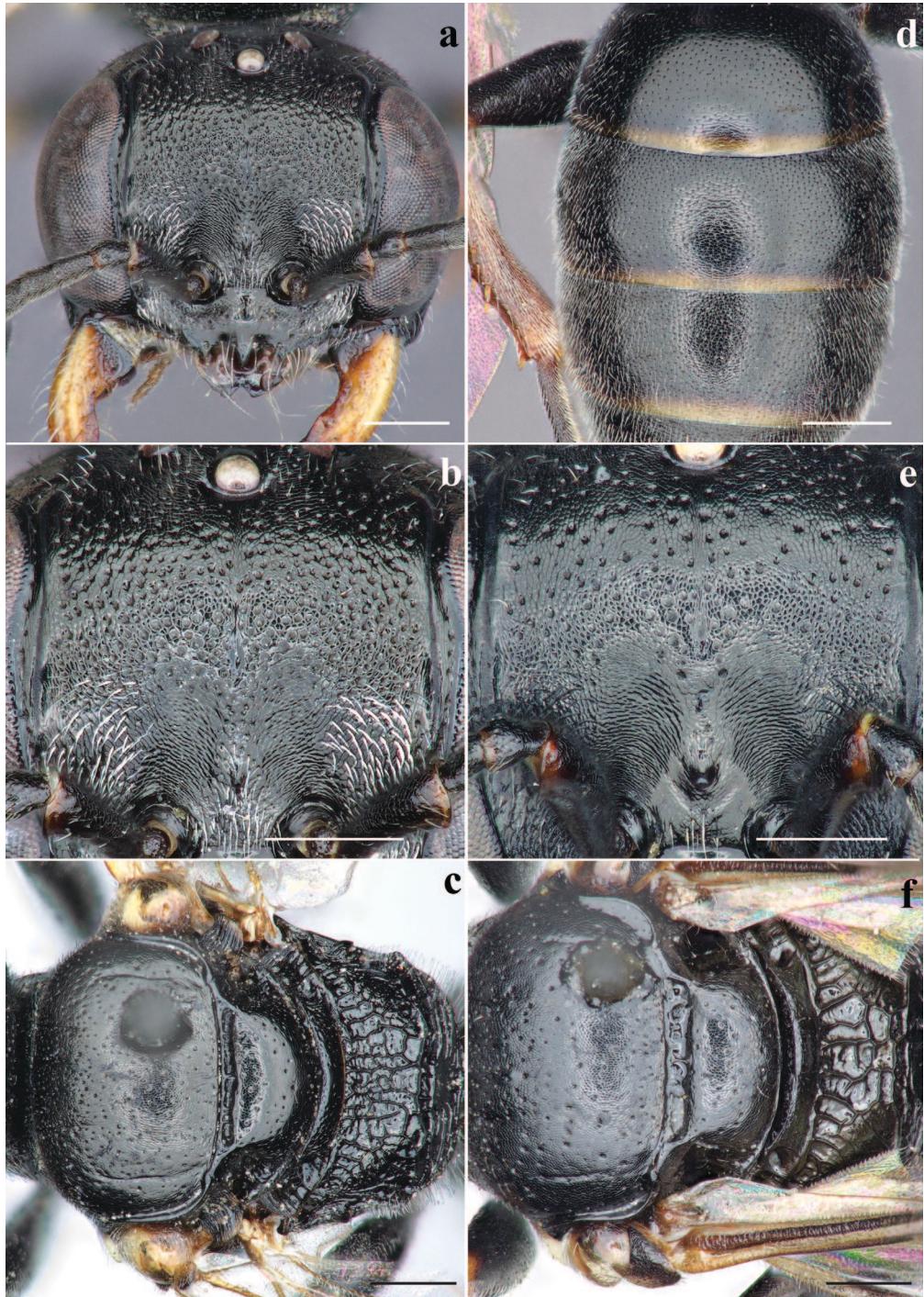


Fig. 5. – *Diodontus* spp. – a-d, *D. touroulti* n. sp., ♀: a, face; b, frons; c, mesosoma in dorsal view; d, T1-3. – e-f, *D. insidiosus* Spooner, ♀ (France, Manche): e, frons; f, mesosoma in dorsal view. Scale bars: 0.25 mm.

much narrower than the convex lateral part of the orbital gland (fig. 5b) (the median furrow is deep and large in *D. insidiosus*, at least as wide as the convex lateral part of the orbital gland; see fig. 5e), the comparatively more densely punctate scutum (fig. 5c, f); the longitudinally lineolate lower mesepisternum below the hypersternaulus (fig. 6a) (mesepisternum covered by many sharp longitudinal carinas separated by large smooth interspaces in *D. insidiosus*; see fig. 6d); the comparatively more finely reticulate dorsal area of the propodeum, with shallow carina forming smaller alveoli (fig. 5c) (carinas remarkably sharp forming large smooth and shiny alveoli in *D. insidiosus*; see fig. 5f).

The male can easily be recognised by the combination of yellow mandibles (fig. 6c), yellow pronotal lobes (fig. 6a), entirely black antennae with placoid on F(8)9-11 (fig. 7a), almost straight pro- and mesobasitarsi, the large hemispherical and glabrous plate on S3-4 (fig. 7b). It has entirely black antennae (fig. 6c, 7a) as *D. oraniensis* (Lepeletier, 1845) and *D. longicornis* (Beaumont, 1960). It can be distinguished from them by the deeply and densely punctate frons (fig. 6c) (punctuation fine and indistinct in *D. oraniensis* and *D. longicornis*), the placoids restricted to F(8)9-11 (fig. 7a) (placoids on F(5)6-11 in *D. oraniensis* and *D. longicornis*), and the median flagellomeres around as long as wide (distinctly longer than wide in *D. oraniensis* and *D. longicornis*). Excluding the black antennae, the male keys out as *D. insidiosus* in the key of BUDRYS *et al.* (2019). It can be distinguished by the entirely black antennae (fig. 6c, 7a) (flagellum yellowish ventrally in *D. insidiosus*; see fig. 6f, 7d); the deep subcontiguous punctuation of the frons with most interspaces shorter or equal to one PD, rarely more (fig. 6c) (shallow and sparse in *D. insidiosus*; see fig. 6f); conspicuous placoids on F9-10, at least as long as half the length of the associated flagellomere, base of F8 and F11 either without placoid or with a minute indistinct one (fig. 7a) (large placoids on F8-10 and small but conspicuous placoids on the base of F7 and F11 in *D. insidiosus*; see fig. 7d); the comparatively more finely reticulate dorsal area of the propodeum (as in female); the comparatively more densely and coarsely punctate mesosternum, especially around the signum (punctuation minute and scarce in *D. insidiosus*), the disc of S3-4 elevated, forming a transverse crescent-shaped plate of which tegument is impunctate, tesselate, matte and, glabrous (fig. 7b) (disc of S3-4 hairy, flat, finely punctate, finely tesselate in *D. insidiosus*; see fig. 7e); S3-5 without notable apical fringe, only very short decumbent setae (fig. 7b) (S3-5 medio-posteriorly with denser and longer pilosity than on remaining part of sternites in *D. insidiosus*, apical fringe of S3-5 made of long setae at least as long as the width of the second segment of the metatarsi; see fig. 7e); S8 apex narrow with a pointy tip (fig. 7c) (large subtruncate tip in *D. insidiosus*; see fig. 7f).

Female description. – Body length 3.8–4.5 mm. Body black; at least basal half of mandibles, pronotal lobes and spot on tegulae yellow; protibiae, mesotibiae anteriorly, metatibiae bright to dark yellow; tip of mandibles dark red to nearly black; tibiae posteriorly and mesally brown to nearly black; tarsi ferruginous to dark brown; pterostigma nearly black with a lighter strip along the edge of wing.

Head transverse (fig. 5a), WH:LF = 1.48–1.53. Face wide, LID:LF = 0.71–0.80. Inner orbits weakly converging apically, LID:UID = 0.85–0.91. Vertex developed, LV:LF = 0.47–0.54, LV:POD = 2.15–2.30. Ocelli forming obtuse triangle, POD:OOD = 0.81–0.91. Genae slightly narrower than the eyes, around 0.8 times as wide as the eyes in lateral view. Occiput carinate. Mandibular condyles widely separated, IMD:WH = 0.71–0.72. Clypeus relatively long, LCL:LF = 0.24–0.28. Clypeus free margin tridentate, relatively narrow, WCA:IMD = 0.25–0.26; mid-tooth as long as lateral teeth. Labrum hemispherical, with small apical notch. Scape moderately long, LSC:LF = 0.37–0.41. Flagellum comparatively short, 3FL:LSC = 0.89–1.0. Flagellomeres distinctly longer than wide, around 1.3–1.5 as long as wide (except F11, two times as long as wide). Lower frons with large impunctate shagreened supra-antennal areas, around two times as long as ASD and as wide as one ASD. Lower frons nearly flat with conspicuous tuber between supra-antennal areas. Upper frons tesselate, silky, with deep subcontiguous punctuation

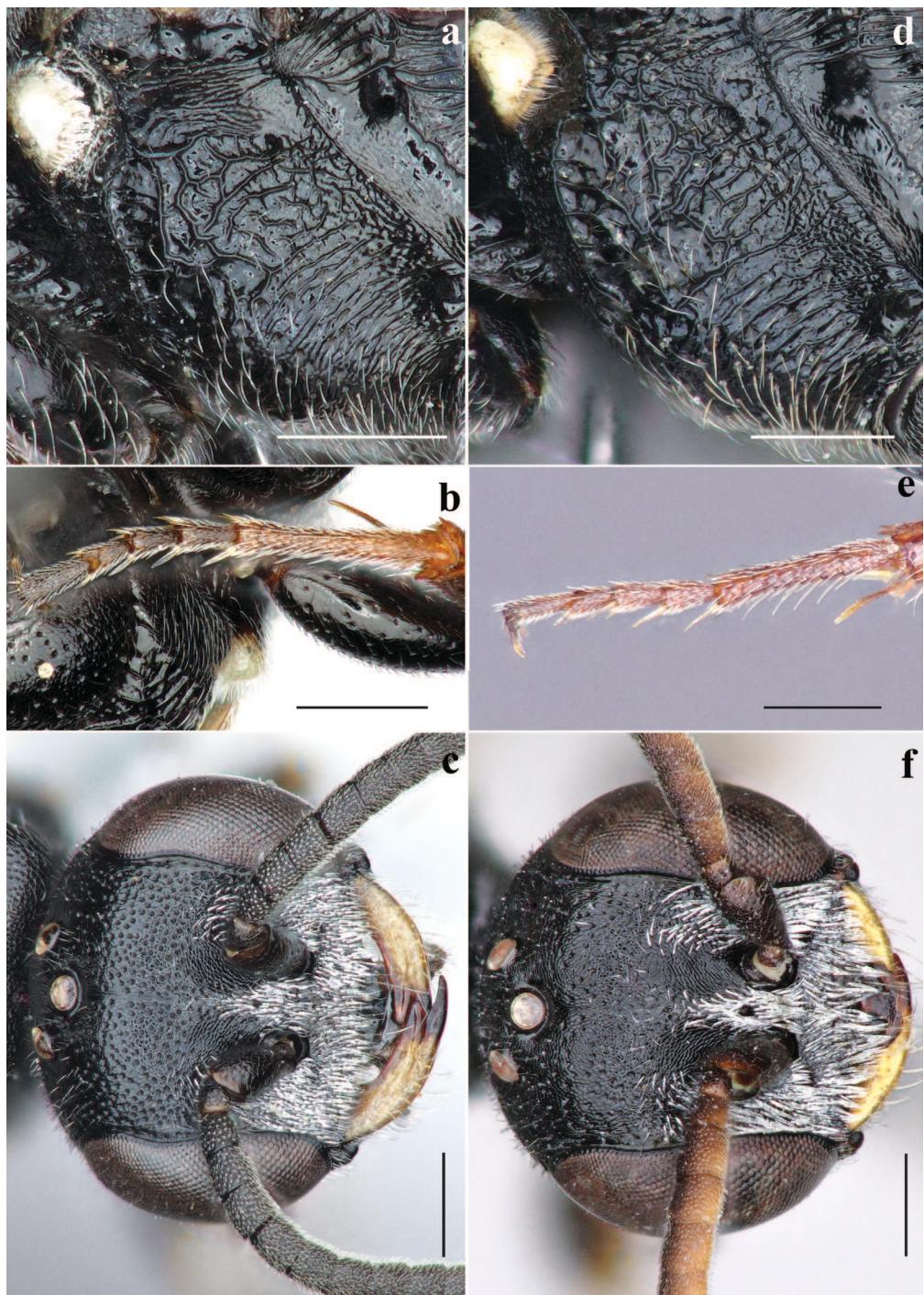


Fig. 6. – *Diodontus* spp. – a-c, *D. touroulti* n. sp.: a-b, ♀ (a, mesopleuron; b, probasitarsus in frontal view); c, ♂, face. – d-f, *D. insidiosus* Spooner (France, Manche): d-e, ♀ (d, mesopleuron; e, probasitarsus in frontal view); f, ♂, face. Scale bars: 0.25 mm.

above supra-antennal areas, most interspaces shorter or equal to one PD, rarely more (up to 2-3 PD) (fig. 5b). Frontal line in front of fore ocellus not impressed. Dorsal part of orbital gland moderately convex, prominence not wider than 0.5 WPO; mid-part wider than distance between it and inner orbit. Pilosity of upper frons short and sparse, shorter than 0.5 WPO. Pilosity of lower frons relatively short, decumbent, and relatively sparse, not concealing an underlying microsculpture. Upper part of clypeus with relatively sparse short pilosity; shiny impunctate area above free margin covers approximately 0.9 of the height of the clypeus. Ventral face of genae with erect setae measuring around 0.5 WPO.

Mesosoma. Pronotal collar of moderate width, COL:PRN = 0.56-0.57, with carinate dorsolateral angles and almost straight dorsal carina (frontal view). Lateral surface of pronotal collar shiny with numerous irregular ridges. Scutum tesselate with irregularly scattered punctuation, punctures shallow and dense anteriorly but sparse and deep on the disc, lateral and posterior margin (fig. 5c). Scutellum tesselate with a few shallow punctures, the deep anterior furrow hardly crenulate. Metanotum very finely and scarcely punctate. Propodeal dorsum finely reticulate, reticulation conspicuously denser in the propodeal enclosure, with distinct lateral angles (dorsal view), separated from the propodeum lateral and posterior faces by a thin carina (fig. 5c). Propodeum lateral face silky, longitudinally ridged and not separated from the posterior area by a carina. Propodeum posterior face shiny with several transverse carina and a deep subtriangular median pit. Omaulus present, sharply raised (fig. 6a). Hypoepimeral area longitudinally lineolate, matte, its lower margin carinate. Scrobal sulcus distinct. Prepectus and the upper mesepisternum with a shiny tegument, irregularly reticulate with carinas. Lower mesepisternum silky, longitudinally lineolate with a few distinct punctures below (fig. 6a). Mesosternum tesselate with scarce punctuation, punctures conspicuous and deep around signum. Mesosternum covered by short semi-decumbent setae (measuring hardly 0.25 WPO), mesepisternum and mesonotum covered by a shorter pubescence. Upper metapleural area longitudinally carinate, lower metapleural area smooth and shiny. Probasitarsal rakes reduced to a few short erect setae, the longest setae of outer margin much shorter than probasitarsi width (fig. 6b). Protarsi segments with one apical spine on outer margin, at most as long as associated segment width (fig. 6b).

Metasoma. Gastral tergites lightly tesselate, scarcely and minutely punctate (fig. 5d). T1 somewhat more sparsely punctate with shallower shagreen. Pygidial plate subtriangular with a narrow subtruncate tip, tegument with few scarce coarse punctures, moderately shiny, more closely tesselate apically.

Male description. – Body length 3.2-3.8 mm. Coloration similar to that of female with more extended yellow markings on tibiae and basitarsi yellow to entirely black.

Head. Proportions of head similar to those of female: WH:LF = 1.45-1.55, LID:LF = 0.83-0.84, LID:UID = 0.94-0.96, LV:LF = 0.41-0.56, vertex shorter, LV:POD = 1.67-1.90, POD:OOD = 0.9-1.0, IMD:WH = 0.61-0.63, LCL:LF = 0.25-0.28. Genae around 0.75 times as wide as the eyes in lateral view. Occiput carinate. Clypeus free margin bidentate with narrow and deep median notch. Labrum subtrapezoidal, apical margin widely emarginate. Scape moderately long, LSC:LF = 0.31-0.35. Flagellum longer (fig. 7a), 3FL:LSC = 1.12-1.21; F1 slightly shorter than F2 (around 0.9 times as long as F2), median flagellomeres hardly longer than wide (1.1-1.2 as long as wide), L6F:W6F = 1.05-1.2, F11 around two times as long as wide; flagellomere 8 sometimes with minute indistinct placoid, F9-10 with smooth concave and ovoid placoid, at most as long as ⅓ of associated flagellomere on F9, almost as long as the flagellomere on F10, base of F11 with a small inconspicuous placoid (fig. 7a).

Mesosoma and metasoma. Pronotal collar of moderate width, COL:PRN = 0.54-0.56, with carinate dorsolateral angles and almost straight dorsal carina (frontal view). Microsculpture and pilosity similar to those in female, with following exceptions: upper frons with slightly stronger and denser punctuation and more distinct microsculpture (fig. 6c); pilosity of lower frons and clypeus dense and silver, concealing the underlying tegument. Sculpture and pilosity of mesosoma and gaster similar to those of female, with following exceptions: punctuation of scutum denser, interspaces 0.8-2.0 times as wide as punctures (rarely more), punctuation of scutellum and metanotum denser, propodeal enclosure more finely reticulate than that of female so that alveoli are very small. Probasitarsi and mesobasitarsi weakly bent, mesobasitarsi not dilated. T6 with a pair of apical tubers bearing 2-3 small brown spines; T7 with subtrapezoidal punctate pygidial plate, delimited by distinct carina, slightly shorter than wide basally (around 0.8 times).

S3-4 with elevated disc, forming a transverse crescent-shaped plate with impunctate, glabrous and tesselate tegument, remaining sternites lightly tesselate, finely punctate, uniformly pubescent with short and sparse decumbent setae (fig. 7b). S8 with a triangular base and narrow pointy tip (fig. 7c). Penial valve with acute apex and small dorsal preapical tubercle.

Derivatio nominis. – This species is dedicated to Julien Touroult (MNHN).



Fig. 7. – *Diodontus* spp. – **a-c**, *D. touroulti* n. sp., ♂: **a**, posterior face of right antenna; **b**, gaster in ventral view (S2-S7); **c**, Sternite 7. – **d-f**, *D. insidiosus* Spooner, ♂ (France, Manche): **d**, Posterior face of right antenna; **e**, gaster in ventral view (S2-S7); **f**, Sternite 7. Scale bars: 0.25 mm.

BOLD Process ID. – LPRCW029-19, LPRCW030-19, LPRCW031-19 (Holotype), LPRCW067-19. All these sequences fall within one BIN, BOLD:AEC3598. According to the available CO1 sequences in BOLD, *D. touroulti* appears as a basal clade in the whole *minutus* species-group. It is therefore related to *D. major* Kohl, 1901, *D. minutus* s. l. and *D. insidiosus* s. l. Both *D. insidiosus* s.l. and *D. minutus* s.l. consist of diversified species complex made of misidentified and cryptic species. The mean p-distance with these species complexes is 8.8% (p-dist range: 8-9.9%) and 9% (p-dist range: 7.4-10.5%), respectively. The mean p-distance with *D. major* is 8.4% (p-dist range: 8.4-8.8%).

Remark. – This is a very common species occurring in warm and dry habitats in the plains (including coastal areas) and in the mountains (up to 1700m). It is the commonest species in Corsica. It was observed in the same stations as *D. inalpellatus* and *D. insidiosus*. FERTON (1905 : 73) described the behaviour and ecology of this species in Bonifacio under the name of *D. minutus*.

Diodontus tristis (Vander Linden, 1829)

Material examined. – 3 ♀, Bonifacio, 27.VI.1905 (MNHN).

Remark. – The ecology of *D. tristis* in Bonifacio was described by FERTON (1908 : 563). There are no modern records. In mainland France, this is a relatively uncommon species which prefers anthropized environments (LE DIVELEC *et al.*, 2022). Targeted sampling in gardens and extensive cultivated lands may lead to a rediscovery of this species in Corsica.

DISCUSSION

The examination of 208 Corsican specimens suggests that four species of *Diodontus* occur in Corsica. Two are new for science (*D. inalpellatus*, *D. touroulti*) and one is new for the island (*D. insidiosus*). The last one, *Diodontus tristis*, is only known by historic records. The Corsican records of *D. minutus* resulted from misidentification and refers to *D. touroulti*. The record of *D. friesei* by PAGLIANO (2009), listed as *D. hyalipennis* in BITSCH *et al.* (2022), also resulted from a misidentification. As a matter of fact, the diagnosis provided for *D. friesei* by PAGLIANO & NEGRILLOSO (2005) does not match its original description but obviously refers to something much closely related to *D. insidiosus*, if not *D. insidiosus* itself. In the past, many cryptic species closely related to *D. insidiosus* were recorded from the Mediterranean peninsulas (including Italy) as “*D. aff. friesei*” (LECLERCQ, 1974; BUDRYS *et al.*, 2019). However, *D. friesei* only occurs outside of Europe and *D. hyalipennis* is probably a distinct Caucasian species (BUDRYS *et al.*, 2019). Further investigations are needed to precise the taxonomy and distribution of the European species.

ORCID

Romain Le Divelec  <https://orcid.org/0000-0002-0759-0344>

AKNOWLEDGEMENTS. – Collecting specimens carried out in 2016-17 was part of a program funded by the Labex BCDiv of the MNHN, with the help of the OCIC, the OEC and, the Conservatoire du Littoral de Corse du Sud. The *Our Planet Revisited in Corsica 2019-2022* expedition was organized by the MNHN (Paris) and funded by the Office Français de la Biodiversité (OFB) and the Collectivité de Corse (CdC). Special thanks to Julien Touroult, François Dusoulier and Jean Ichter for organizing these expeditions. Many thanks to all participants of the LPR expeditions and to the collectors of the material presently examined. I am grateful to Agnèle Touret-Alby, Claire Villement and Laurent Albenga for access to MNHN collections. Thanks to Alexandre Cornuel-Willermoz for his great help during the collecting trip in summer 2020. Thanks to Thomas Wood for making his British material available to me. Final thanks to the anonymous reviewers for improving this manuscript.

REFERENCES

- BITSCH J., ANTROPOV A.V., BOUČEK Z., DOLFFUSS H., FERNÁNDEZ GAYUBO S. & SCHMIDT K., 2022. – *Faune de France 103. Hyménoptères sphéciformes d'Europe. Volume 3. Systématique : (3e partie) : Pemphredoninae & Philanthinae.* Paris : Fédération Française des Sociétés de Sciences Naturelles, 431 p.
- BOHART R. M. & MENKE A. S., 1976. – *Sphecid wasps of the world. A generic revision.* Berkeley : University of California Press, 695 p. <https://doi.org/10.1525/9780520309548>
- BUDRYS E. 1996 – Morphometric similarity and summary of measurements of Palearctic species of the genus *Diodontus* Curtis (Hymenoptera, Sphecidae) (p. 35-47). In : Skirkevičius A. (ed.), *Lietuvos Entomologų Darbai*. Vilnius : Lietuvos Entomologų Draugija, Ekologijos Institutas, 286 p.
- BUDRYS E., BUDRIENĖ A., ORLOVSKYTĖ S. & SOON V., 2019. – Two new species of *Diodontus* (Hymenoptera: Pemphredonidae) from the western Mediterranean and their phylogenetic relationships. *The Canadian Entomologist*, **151** : 558-583. <https://doi.org/10.4039/tce.2019.46>
- FERTON C., 1905. – Notes détachées sur l'instinct des Hyménoptères mellifères et ravisseurs (3^e Série) avec la description de quelques espèces. *Annales de la Société entomologique de France*, **74** : 56-104, pl. III-IV.
- FERTON C., 1908. – Notes détachées sur l'instinct des Hyménoptères mellifères et ravisseurs (4^e Série) avec la description de quelques espèces. *Annales de la Société entomologique de France*, **77** : 535-586, pl. XIV.
- LECLERCQ J., 1974. – Données pour un atlas des Hyménoptères de l'Europe occidentale XII. Famille des Sphecidae, sous-famille des Pemphredoninae (sauf *Pemphredon*). *Bulletin des Recherches agronomiques de Gembloux*, **7** (1-4) : 191-222.
- LE DIVELEC R., CHAPELIN-VISCARDI J. D. & LARIVIÈRE A. 2022. – *Les Abeilles et les Guêpes du Loiret. Hyménoptères Sphéciformes.* Orléans : So.Mos & L'Entomologiste, 368 p.
- OLSZEWSKI P., LJUBOMIROV T., WIŚNIOWSKI B., KRZYSZTOF J. & KRZYŻYŃSKI M., 2016. – New records of the genus *Diodontus* Curtis, 1834 (Hymenoptera: Crabronidae) from Bulgaria, Montenegro and Poland, with a key to Central and Eastern European species. *Zootaxa*, **4061** (2) : 164-172. <https://doi.org/10.11164/zootaxa.4061.2.6>
- PAGLIANO G., 2009. – Segnalazioni inedite di Sphecidae (Hymenoptera) per il Piemonte e altre regioni italiane. *Rivista Piemontese di Storia Naturale*, **30** : 173-192.
- PAGLIANO G. & NEGRILLOSO E., 2005. – *Fauna d'Italia. Hymenoptera Sphecidae.* Bologna : Edizioni Calderini, 559 p.
- PULAWSKI W., 2023. – Catalog of Genera and Species of Sphecidae sensu lato. <https://www.calacademy.org/scientists/projects/catalog-of-sphecidae> [accessed 1.V.2023].
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285

PUBLICATIONS DE LA SEF ET MÉMOIRES DE LA SEF

Bulletin de la Société entomologique de France, 1994, t. 99, FASC. NUMÉRO SPÉCIAL, “**Journée d'étude sur la Conservation de la Biodiversité entomologique**”, 107 p. Prix : 23 € (15 € aux membres de la SEF).

Bulletin de la Société entomologique de France, 1995, t. 100, FASC. HORS-SÉRIE, “**Hymenoptera Apoidea Gallica**” par Pierre RASMONT, P. Andreas EBMER, Józef BANASZAK & Gijs VAN DER ZANDEN, 98 p. Prix : 23 € (15 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 1, 1997, “**Catalogue des Carabini et Cychrini de Chine**” de Thierry DEUVE, 236 p., 236 fig., 2 pl. couleurs. Prix : 49 € (40 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 2, 1998, “**Ctenostoma (Coleoptera, Cicindelidae). Révision du genre et descriptions de nouveaux taxons**” de Roger NAVIAUX, 186 p., 24 pl. au trait, et 3 pl. couleurs. Prix : 46 € (38 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 3, 1999, “**Répertoire des Tenthredinidae ouest-paléarctiques (Hymenoptera, Symphyta)**” de Jean LACOURT, 432 p., 1217 espèces, 1830 réf. biblio. Prix : 83 € (64 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 4, 2000, “**Catalogue des Coléoptères Leiodidae Cholevinae et Platypyllinae**” de Michel PERREAU, 460 p., 47 fig. (photos au MEB) en 9 pl. dont 2 en couleurs, 1672 espèces, 1735 réf. bibliogr. Prix : 83 € (64 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 5, 2002, “**Tricondylina (Coleoptera, Cicindelidae). Révision des genres Tricondyla et Derocrania et descriptions de nouveaux taxons**” de Roger NAVIAUX, 106 p., 227 fig. Prix : 40 € (34 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 6, 2002, “**Concepts et outils de la Systématique en Entomologie**”, comptes rendus des Journées d'étude de la Société entomologique de France sur la Systématique en Entomologie des 22 et 23 mars 2002. Prix : 30 € (20 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 7, 2007, “**Tetracha (Coleoptera, Cicindelidae, Megacephalina). Révision du genre et descriptions de nouveaux taxons**” de Roger NAVIAUX, 197 p., 84 planches de figures + 14 planches en couleurs. Prix : 60 € (45 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 8, 2009, “**Aller à l'espèce : illusion ou nécessité**”, comptes rendus du Colloque de la Société entomologique de France des 23 et 24 novembre 2007. 128 p. Prix : 30 € (20 € aux membres de la SEF).

Les MÉMOIRES DE LA SEF, n° 9, 2014, “**L'Entomologie en France : son utilité publique**”, comptes rendus du Colloque de la Société entomologique de France des 15 et 16 novembre 2013. 146 p. Prix : 40 € (30 € aux membres de la SEF).

Les Mémoires de la SEF, n° 10, 2017, “**Catalogue commenté des Coléoptères Elateridae d'Afrique subsaharienne (Cardiophorinae exclus)**” de Claude GIRARD, 945 espèces, 404 p., 11 planches couleurs. Prix : 70 € (55 € aux membres de la SEF).

Les Mémoires de la SEF, n° 11, 2023, “**Les Pheropsophus d'Afrique (Caraboidea, Brachinidae)**” de Philippe ROUX, 92 espèces, 212 p. en couleurs. Prix : 50 € (35 € aux membres de la SEF).

Tous ces volumes peuvent être achetés sur le site internet de la *Société entomologique de France* : <https://lasef.org/publications/les-memoires/>

Pour les autres publications éditées sous l'égide de la *Société entomologique de France*, voir le site de la SEF : <https://lasef.org/>

Cinq espèces de Névroptères nouvelles pour la Corse découvertes lors du programme *La Planète Revisée en Corse 2019-2021* (Neuroptera)

Pierre TILLIER

Correspondant du Muséum national d'histoire naturelle ;
8 rue d'Aire, F – 95660 Champagne-sur-Oise <p.tillier.entomo@free.fr>

(Accepté le 14.IX.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Résumé. – *Chrysopa perla* (Linnaeus, 1758), *Symppherobius* (*Niremberge*) *klapaleki* Zelený, 1963, *Sisyra corona* Rausch & Weißmair, 2007, *Coniopteryx* (*Holoconiopteryx*) *drammonti* Rousset, 1964, et *Parasemidalis fuscipennis* (Reuter, 1894) ont été capturés lors du programme *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*. Il s'agit des premières mentions de ces cinq espèces pour l'île. La découverte d'une station de *S. corona* est notamment remarquable puisqu'il s'agit de la septième station connue dans le monde. Une liste actualisée des Névroptères de Corse est proposée.

Abstract. – Five species of Neuroptera new for the Corsican fauna, collected during *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021*. *Chrysopa perla* (Linnaeus, 1758), *Symppherobius* (*Niremberge*) *klapaleki* Zelený, 1963, *Sisyra corona* Rausch & Weißmair, 2007, *Coniopteryx* (*Holoconiopteryx*) *drammonti* Rousset, 1964, and *Parasemidalis fuscipennis* (Reuter, 1894) were collected during *Our Planet Reviewed – Corsica 2019-2021*. These are the first mentions of these species for the island. The discovery of a station *S. corona* is remarkable because it is the seventh known station in the world. An updated list of the Neuroptera from Corse is provided.

Keywords. – Chrysopidae, Coniopterygidae, Hemerobiidae, Sisyridae Corse-du-Sud, France, new records, faunistic list.

Il y a quinze ans, LETARDI *et al.* (2008) publiaient une synthèse des connaissances sur les Neuropterida de Corse. Sur la base de données bibliographiques et de données contemporaines inédites, une liste des Névroptères recensés sur l'île était présentée, comprenant un Nevrorthidae, un Osmylidae, 23 Chrysopidae, 14 Hemerobiidae, deux Sisyridae, neuf Coniopterygidae, un Dilaridae, deux Mantispidae, un Berothidae, 12 Myrmeleontidae et trois Ascalaphidae, soit 69 espèces au total. Ces dernières années, on constate un regain d'intérêt pour l'étude de ces familles (notamment les Myrmeleontidae) de la part de quelques entomologistes français. La Corse étant une destination entomologique de choix en raison de sa situation biogéographique et de sa nature très préservée, il n'est ainsi guère surprenant que de nouvelles espèces pour la Corse soient venues s'ajouter à la liste régionale. Ainsi, depuis la synthèse de LETARDI *et al.* (2008), cinq espèces ont été capturées pour la première fois en Corse : *Micromus angulatus* (Stephens, 1836), *Dilar parthenopaeus* Costa, 1855, *Myrmecaelurus trigrammus* (Pallas, 1771), *Myrmeleon mariaeathilda* Pantaleoni, Cesaroni & Nicoli Aldini, 2010, et *Neuroleon microstenus* (McLachlan, 1898) (TILLIER, 2010 ; GIACOMINO, 2013, 2016 ; COLOMBO & PICARD, 2015 ; JOUVEAU, 2015). Faisant suite à ces découvertes, nous présentons ci-dessous des données acquises dans le cadre du programme *La Planète Revisée en Corse 2019-2021* et constituant les premières mentions corses pour cinq espèces de Névroptères.

MATÉRIEL ET MÉTHODES

Les spécimens ont été collectés dans le cadre de la dernière édition de la série de missions *La Planète Revisée* (<https://www.mnhn.fr/fr/recherche-expertise/lieux/planete-revisitee>), organisée depuis 2007 dans plusieurs hotspots de biodiversité sous-échantillonnes dans le monde. Entre 2019 et 2022, un programme d'inventaire de la faune, de la flore et de la fonge a

été mis en place sur les deux départements corses par le Muséum national d’Histoire naturelle (MNHN, Paris, France) (voir <http://laplaneterevisitee-corse.mnhn.fr>). La partie terrestre de cette série de missions s’est concentrée sur la diversité des invertébrés (TOUROULT *et al.*, 2023).

Concernant l’ordre des Névroptères, 180 spécimens ont été capturés par diverses méthodes (tente Malaise, chasse à vue), appartenant à 30 espèces. L’ensemble du matériel est déposé dans les collections du Muséum national d’Histoire naturelle (Paris). Les données sont disponibles dans le cadre du Système d’information de l’inventaire du patrimoine naturel (SINP : voir <https://openobs.mnhn.fr/>) et au niveau international dans le cadre du Global Biodiversity Information Facility (GBIF : voir <https://www.gbif.org/>). Nous présentons ci-dessous le détail des données pour cinq espèces nouvellement recensées de Corse.

RÉSULTATS

NOUVELLES ESPÈCES POUR LA CORSE

Famille Chrysopidae Schneider, 1851

Chrysopa perla (Linnaeus, 1758)

Matériel étudié. – 1 ♂, Zonza (2A362), L’Ovu Santu, 41,70453°N, 9,39663°E, alt. 2 m 20.V.2021, leg. J. Touroult.

Commentaire. – Cette chrysope, typique des zones humides, est répandue et commune sur l’ensemble du Paléarctique (ASPÖCK *et al.*, 2001). Elle n’était pas citée de Corse par LETARDI *et al.* (2008). La capture de cette espèce lors du programme *La Planète Revisitée en Corse* permet d’ajouter cette espèce à la liste des Chrysopidae de l’île. Toutefois, il est à noter qu’une photographie de David Renoult, prise en mai 2016 à Vescovato (2B346) et publiée sur la plateforme collaborative iNaturalist, attestait déjà de sa présence en Haute-Corse (<https://www.inaturalist.org/observations/3126622>). *Chrysopa perla* est donc présente dans les deux départements corses, mais elle y semble bien plus localisée que sur le continent, en raison de la rareté des biotopes permettant son développement larvaire. À noter que l’espèce n’est pas recensée en Sardaigne (PANTALEONI & LETARDI, 2021).

Famille Hemerobiidae Latreille, 1802

Sympherobius (Niremberge) klapaleki Zelený, 1963

Matériel étudié. – 1 ♀, Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, 41,77177°N, 9,12302°E, alt. 940 m, 27.VI.2019-11.VII.2019, à la tente Malaise, leg. J. Touroult ; 1 ♀, *idem*, 41,77192°N, 9,12326°E, alt. 930 m, 14.VI.2019-27.VI.2019, à la tente Malaise, leg. J. Touroult ; 1 ♀, *idem*, 41,77106°N, 9,12434°E, alt. 949 m, 11.VII.2019-25.VII.2019, à la tente Malaise, leg. J. Touroult ; 1 ♀, *idem*, 41,76995°N, 9,12505°E, alt. 890 m, 14.VI.2019-27.VI.2019, à la tente Malaise, leg. E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult.

Commentaire. – Cette espèce européenne, peu connue en France, n’est pas recensée en Sardaigne (PANTALEONI & LETARDI, 2021). La découverte d’une station en Corse-du-Sud est donc intéressante et constitue la station la plus méridionale connue pour cette espèce.

Famille Sisyridae Handlirsch, 1908

Sisyra corona Rausch & Weißmair, 2007

Matériel étudié. – 3 ♂ et 1 ♀, Porto-Veccchio (2A247), 41,58375°N, 9,29049°E, alt. 2 m, 27.V.2021, leg. A. Matocq.

Commentaire. – Cette espèce a été décrite récemment à partir de spécimens capturés en Bulgarie et en Turquie (partie européenne) (RAUSCH & WEISSMAIR, 2007). Par la suite, *S. corona* a été découverte en France, d’abord dans l’Aube et en Ille-et-Vilaine (TILLIER *et al.*,

2018), puis dans le Maine-et-Loire et en Loire-Atlantique (DURAND *et al.*, 2020 ; O. Durand, comm. pers.). En l'état des connaissances actuelles, ces localités françaises constituent les seules stations connues en dehors des deux stations bulgare et turque. La capture de quatre spécimens en Corse-du-Sud est donc remarquable et constitue la septième station mondiale connue.

Comme toutes les espèces de Sisyridae, *S. corona* présente un développement larvaire aquatique. Les différentes stations connues ne présentent pas de caractéristiques qui permettraient d'expliquer la très grande rareté de l'espèce. Au contraire, au vu des caractéristiques des stations de capture, *S. corona* apparaît assez peu exigeante et les stations favorables à son développement sont nombreuses en Europe. La présence de l'espèce depuis la péninsule des Balkans jusque dans le nord de la France et en Corse (fig. 1) et le nombre très limité de stations connues suggèrent ainsi une espèce à vaste répartition passée et en voie de régression naturelle.

Coniopterygidae Burmeister, 1839

***Coniopteryx (Holoconiopteryx) drammonti* Rousset, 1964**

Matériel étudié. – 1 ♂, Serra-di-Scopamène (2A278), Campu di Bonza, Punta di i Vaccili, 41,77287°N, 9,12159°E, alt. 930 m, 11.VII.2019-25.VII.2019, à la tente Malaise, leg. J. Touroult.

Commentaire. – Cette espèce présente une répartition holoméditerranéenne : elle est recensée en Europe méridionale, en Afrique du Nord (Maroc) et en Asie de l'Ouest (ASPÖCK *et al.*, 2001), mais semble toujours localisée et peu abondante. La capture d'un mâle en Corse-du-Sud constitue la première mention pour l'île. A noter que l'espèce est connue de Sardaigne (PANTALEONI & LETARDI, 2021).

***Parasemidalis fuscipennis* (Reuter, 1894)**

Matériel étudié. – 1 ♂, Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, 41,772°N, 9,12277°E, alt. 940 m, 14.VI.2019-27.VI.2019, à la tente Malaise, leg. E. Poirier, R. Poncet, J. Touroult.

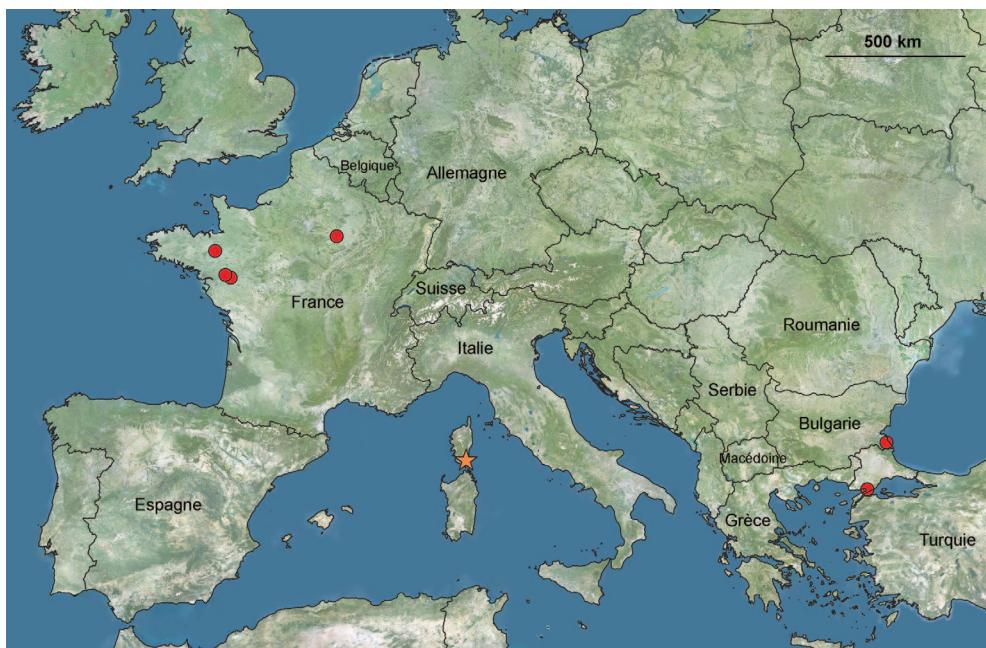


Fig. 1. – Carte des stations connues de *Sisyra corona* Rausch & Weißmair. Points rouges : données bibliographiques. Étoile orange : donnée pour la Corse acquise lors du programme *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*.

Commentaire. – Cette espèce présente une vaste répartition sur une grande partie de l'Europe, en Asie (Mongolie) et en Amérique du Nord et centrale (espèce introduite ?) (ASPÖCK *et al.*, 2001). Sa présence en Corse n'est pas surprenante, l'espèce étant notamment déjà connue de Sardaigne (PANTALEONI & LETARDI, 2021).

LISTE ACTUALISÉE DES NEUROPTERA DE CORSE

Remarques liminaires. – DUELLI & HENRY (2022) ont récemment publié une remarquable étude sur les chrysopes du groupe *Apertochrysa prasina* (Burmeister, 1839). Pour l'Europe de l'Ouest, ces auteurs précisent les critères d'identification pour cinq espèces précédemment décrites : *Apertochrysa abdominalis* (Brauer, 1850), *A. benedictae* (Séméria, 1976), *A. prasina* (Burmeister, 1839), *A. ventralis* (Curtis, 1834) et *A. zelleri* (Schneider, 1851). Ils décrivent trois nouvelles espèces, dont certaines parmi les plus répandues et fréquentes dans le sud de l'Europe : *Apertochrysa* "Ap1", *A.* "Ap2" et *A.* "Ap3" (noms provisoires). Ce travail a pour conséquence la nécessité de revoir l'ensemble des données précédemment publiées, notamment celles concernant *A. prasina* et *A. abdominalis*. Pour la Corse, l'examen des spécimens de la collection de l'auteur a permis d'identifier *A.* "Ap2" et *A.* "Ap3". *Apertochrysa abdominalis* est par contre à supprimer de liste des Chrysopidae de Corse et la présence d'*A. prasina* s. str. reste à confirmer.

La taxonomie du genre *Chrysoperla* Steinmann, 1964, a subi plusieurs évolutions ces 30 dernières années. Concernant les espèces recensées en Corse, si la validité de *C. lucasina* (Lacroix, 1912) et de *C. mediterranea* (Hölzel, 1972) ne pose aucun problème, ce n'est pas le cas pour *C. agilis* Henry, Brooks, Duelli & Johnson, 2003. En effet, certains auteurs considèrent ce taxon comme un écotype de *C. carnea* (Stephens, 1835) (THIERRY *et al.*, 2011). Cependant, cette opinion n'étant pas majoritairement acceptée, nous conservons *C. agilis* dans la liste ci-dessous.

Comme précisé par LETARDI *et al.* (2008), la présence de *Creoleon aegyptiacus* (Rambur, 1842) en Corse est douteuse. Cette espèce n'est donc pas mentionnée dans la liste ci-dessous. De même, la présence sur l'île de *Creoleon lugdunensis* (Villers, 1789), basée sur d'anciennes mentions, serait à confirmer, mais sa présence est possible, l'espèce étant recensée de Sardaigne (PANTALEONI & LETARDI, 2021).

Libelloides corsicus (Rambur, 1842) est souvent cité au rang de sous-espèce : *L. ictericus corsicus* (Rambur, 1842). Ce taxon présente une répartition très restreinte (Capraia, Corse, Sardaigne et quelques îlots tyrrhéniens). Les différences morphologiques sont constantes chez les imagos et BADANO & PANTALEONI (2014) ont mis en évidence des différences nettes chez les larves des deux taxons (taille et coloration). Nous suivons ici l'avis des neuroptérologistes italiens et traitons ce taxon au rang d'espèce.

Famille **Nevorthidae** Nakahara, 1915

Nevorthus fallax (Rambur, 1842)

Famille **Osmylidae** Leach, 1815

Osmylus fulvicephalus (Scopoli, 1763)

Famille **Chrysopidae** Schneider, 1851

Nothochrysa capitata (Fabricius, 1793)

Italochrysa italicica (Rossi, 1790)

Chrysotropia ciliata (Wesmael, 1841)

Chrysopa formosa Brauer, 1850

Chrysopa viridana Schneider, 1845

Chrysopa pallens (Rambur, 1838)

Chrysopa perla (Linnaeus, 1758)

Apertochrysa flavifrons (Brauer, 1850)

Apertochrysa picteti (McLachlan, 1880)

Apertochrysa inornata (Navás, 1901)

Apertochrysa iberica (Navás, 1903)

Apertochrysa Ap2 (nom provisoire) *sensu*

 DUELLI & HENRY (2022)

Apertochrysa Ap3 (nom provisoire) *sensu*

 DUELLI & HENRY (2022)

Apertochrysa zelleri (Schneider, 1851)

Apertochrysa genei (Rambur, 1842)

Apertochrysa venusta (Hölzel, 1974)

Apertochrysa clathrata (Schneider, 1845)

Cunctochrysa albolineata (Killington, 1935)

Cunctochrysa baetica (Hölzel, 1972)

Peyerimhoffina gracilis (Schneider, 1851)

Chrysoperla lucasina (Lacroix, 1912)

Chrysoperla agilis Henry, Brooks, Duelli & Johnson, 2003

- Chrysoperla mediterranea* (Hölzel, 1972)
Rexa corsica (Hagen, 1864)
- Famille **Hemerobiidae** Latreille, 1802
Hemerobius humulinus Linnaeus, 1758
Hemerobius stigma Stephens, 1836
Hemerobius handschini Tjeder, 1957
Hemerobius micans Olivier, 1792
Hemerobius lutescens Fabricius, 1793
Wesmaelius (Kimmisia) nervosus (Fabricius, 1793)
Wesmaelius (K.) subnebulosus (Stephens, 1836)
Symppherobius (S.) pygmaeus (Rambur, 1842)
Symppherobius (Niremberge) fuscescens (Wallenberg, 1863)
Symppherobius (N.) klapaleki Zelený, 1963
Symppherobius (N.) pellucidus (Walker, 1853)
Megalomus tineoides Rambur, 1842
Megalomus pyraloides Rambur, 1842
Micromus angulatus (Stephens, 1836)
Micromus variegatus (Fabricius, 1793)
Micromus gradatus Navás, 1912
- Famille **Sisyridae** Handlirsch, 1908
Sisyrta corona Rausch & Weißmair, 2007
Sisyrta nigra (Retzius, 1783)
Sisyrta iridipennis Costa, 1844
- Famille **Coniopterygidae** Burmeister, 1839
Coniopteryx (Coniopteryx) borealis Tjeder, 1930
Coniopteryx (C.) pygmaea Enderlein, 1906
Coniopteryx (C.) tineiformis Curtis, 1834
Coniopteryx (Holoconiopteryx) haematica McLachlan, 1868
Coniopteryx (H.) drammonti Rousset, 1964
Coniopteryx (Metaconiopteryx) lentiae Aspöck & Aspöck, 1964
Conwentzia psociformis (Curtis, 1834)
- Conwentzia pineticola* Enderlein, 1905
Semidalis aleyrodiiformis (Stephens, 1836)
Semidalis pseudouncinata Meinander, 1963
Parasemidalis fuscipennis (Reuter, 1894)
- Famille **Dilaridae** Newman, 1853
Dilar corsicus Navás, 1909
Dilar parthenopaeus Costa, 1855,
- Famille **Mantispidae** Leach, 1815
Mantispa perla Pallas, 1772
Mantispa styriaca (Poda, 1761)
- Famille **Berothidae** Handlirsch, 1908
Isoscelipteron glaserellum (Aspöck, Aspöck & Holzel, 1979)
- Famille **Myrmeleontidae** Latreille, 1802
Palpares libelluloides (Linnaeus, 1764)
Acanthaclisis occitanica (Villiers, 1789)
Synclisis baetica (Navás, 1919)
Myrmeleon formicarius Linnaeus, 1767
Myrmeleon inconspicuus Rambur, 1842
Myrmeleon mariaemathildae Pantaleoni, Cesaroni & Nicoli Aldini, 2010
Macronemurus appendiculatus (Latreille, 1807)
Myrmecaelurus trigrammus (Pallas, 1771)
Neuroleon egenus (Navás, 1915)
Neuroleon microstenus (McLachlan, 1898)
Neuroleon nemensis (Borkhausen, 1791)
Distoleon tetragrammicus (Fabricius, 1798)
Creoleon corsicus (Hagen, 1860)
Creoleon lugdunensis (Villers, 1789)
Megistopus flavigornis (Rossi, 1790)
- Famille **Ascalaphidae** Lefebvre, 1842
Deleproctophylla australis (Fabricius, 1787)
Libelloides coccajus (Denis & Schiffermüller, 1775)
Libelloides corsicus (Rambur, 1842)

CONCLUSION

Le programme *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021* a permis d'enrichir les connaissances sur les Névroptères de Corse. La liste des espèces recensées sur l'île s'établit désormais à 79 espèces. Pour comparaison, la faune insulaire de Sardaigne comprend 76 espèces avec, comme pour de nombreux groupes, une forte affinité entre les faunes des deux îles (69,6 % dans le cas des Névroptères). Plus de vingt espèces sont recensées sur l'île sarde mais ne le sont pas de sa plus proche voisine, et au moins la moitié devrait logiquement être trouvée en Corse. On peut donc s'attendre à de nouvelles découvertes dans les années à venir.

Concernant la faune des Névroptères de Corse, une espèce est endémique stricte, *Micromus gradatus*, et deux espèces sont endémiques corso-sardes, *Nevrorthus fallax* et *Creoleon corsicus*. De plus, il est à noter que pour cinq espèces, les stations corses constituent les seules localités connues pour la France : *Dilar corsicus*, *D. parthenopaeus*, *Mantispa perla*, *Myrmeleon mariaemathildae* et *Libelloides corsicus*. Si on ajoute à cela la présence de quelques espèces très peu connues ou à répartition très restreinte, cela démontre, s'il en était encore besoin, la richesse et la spécificité entomologique de la Corse et la nécessité de la préserver.

REMERCIEMENTS. – L'ensemble du matériel étudié dans cette étude provient de l'expédition naturaliste *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*. Cette mission a été organisée par le Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) en coopération avec la Collectivité de Corse (CdC) et l'Office Français de la Biodiversité (OFB). Je remercie les partenaires financeurs (CdC et OFB) ainsi que les partenaires techniques qui ont facilité la réalisation des missions de terrain de 2020 : l'Office de l'Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), la Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) et le Conservatoire du Littoral (CdL). Je remercie en particulier les coordinateurs de l'expédition : Julien Touroult (OFB, PatriNat), François Dusoulier (MNHN) et Jean Ichter (MNHN). Enfin, je remercie très chaleureusement les entomologistes ayant permis la collecte de Névroptères sur le terrain : Alain Canard, Marie Canut, Sylvain Déjean, François Dusoulier, Xavier Gayte, Jean Ichter, Thomas Lebard, Armand Matocq, Julien Piolain, Eddy Poirier, Rémy Poncet, Julien Touroult et Benjamin Zelvelder.

AUTEURS CITÉS

- ASPÖCK H., HÖLZEL H. & ASPÖCK U., 2001. – Kommentierter Katalog der Neuropterida (Insecta : Raphidioptera, Megaloptera, Neuroptera) der Westpaläarktis. *Denisia*, 2 : 1-606.
- BADANO D. & PANTALEONI R.A., 2014. – The larvae of European Ascalaphidae (Neuroptera). *Zootaxa*, 3796 : 287-319. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.3796.2.4>
- COLOMBO R. & PICHARD A., 2015. – *Myrmeleon mariaeathilda* Pantaleoni, Cesaroni & Nicoli Aldini, 2010, découverte d'une nouvelle espèce de Fourmilion pour la France et nouvelles observations de Myrmeleontidae en Corse (Neuroptera Myrmeleontidae). *L'Entomologiste*, 71 (5) : 331-334.
- DUELLI P. & HENRY C.S., 2022. – The *Apertochrysa prasina* group (Neuroptera: Chrysopidae), with a key to the European species. *Zootaxa*, 5134 (1) : 61-91. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.5134.1.3>
- DURAND O., THIERRY D. & CANARD M., 2020. – Les Sisyridae (Neuroptera, Sisyridae) de l'Ouest de la France 2 : Inventaire détaillé d'une rivière type, l'Evre en Maine-et-Loire. *Anjou Nature*, 7 : 8-14.
- GIACOMINO M., 2013. – Contribution à la connaissance des Neuropterida de Corse (Raphidioptera et Neuroptera). *Micromus angulatus* (Stephens, 1836), Microminae nouveau pour la faune de Corse (Neuroptera Hemerobiidae). *L'Entomologiste*, 69 (3) : 117-120.
- GIACOMINO M., 2016. – *Dilar parthenopaeus* Costa, 1855, new to the French fauna (Corsica) (Neuroptera, Dilaridae, Dilarinae). *Bulletin de la Société Entomologique de France*, 121 (1) : 81-86. <https://doi.org/10.3406/bsef.2016.2331>
- JOUVEAU S., 2015. – Contribution à la connaissance des Fourmiliens de Corse (Neuroptera Myrmeleontidae) *L'Entomologiste*, 71 (1) : 61-62.
- LETARDI A., THIERRY D., TILLIER P. & CANARD M., 2008. – Mise à jour de la faune des Neuropterida de Corse (Raphidioptera & Neuroptera). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, 17 (3) : 95-105.
- PANTALEONI R.A. & LETARDI A., 2021. – Insecta Megaloptera, Raphidioptera, Neuroptera. In : Bologna M. A., Zapparoli M., Oliverio M., Minelli A., Bonato L., Cianferoni F. & Stoch F. (éds), *Checklist of the Italian Fauna. Version 1.0.* (last update: 2021-05-31.)
- RAUSCH H. & WEISSMAIR W., 2007. – *Sisyra bureschii* nov. sp. und *S. corona* nov. sp. - zwei neue Schwammhafte und Beiträge zur Faunistik der Sisyridae (Insecta: Neuroptera) Südosteuropas. *Linzer Biologische Beiträge*, 39 (2) : 1129-1149.
- THIERRY D., CANARD M., DEUTSCH B., VENTURA M. A., LOURENÇO P. & LODÉ T., 2011. – Ecological character displacement in competing common green lacewings in Europe: a route to speciation? *Biological Journal of the Linnean Society*, 102 (2) : 292-300. <https://doi.org/10.1111/j.1095-8312.2010.01569.x>
- TILLIER P., 2010. – Capture en Corse de *Neuroleon microstenus* (McLachlan, 1898), nouvelle espèce pour la France, et nouvelles données sur des Fourmiliens rares ou peu connus en France (Neuroptera Myrmeleontidae). *L'Entomologiste*, 66 (2) : 73-79.
- TILLIER P., COPPA G. & LE DOARÉ J., 2018. – Une découverte exceptionnelle et inattendue : *Sisyra corona* Rausch & Weissmair, 2007, espèce de Névroptères nouvelle pour la France [Neuroptera, Sisyridae]. *Ephemera*, 19 (1) : 67-69.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, 128 (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285

Coléoptères de Corse : nouveaux signalements et observations remarquables

Julien TOUROULT¹, Thomas BARNOUIN², Hervé BOUYON³, Hervé BRUSTEL⁴, Robert CONSTANTIN⁵, Pascal LEBLANC⁶, Fabien SOLDATI², Christian PEREZ⁷, Arnaud HORELLOU¹, Jean-Michel LEMAIRE⁸ & Philippe PONEL⁹

¹ PatriNat (OFB, MNHN), CP41, 57 rue Cuvier, F – 75005 Paris

<julien.touroult@ofb.gouv.fr> <arnaud.horellou@mnhn.fr>

² Office national des forêts, Laboratoire national d'entomologie forestière, 2 rue Charles-Péguy, F – 11500 Quillan <thomas.barnouin@onf.fr> <fabien.soldati@onf.fr>

³ 11 rue Bosman, F – 92700 Colombes <herve.bouyon@wanadoo.fr>

⁴ École d'Ingénieurs de Purpan, Université de Toulouse, UMR 1201 Dynafor, 75 voie du TOEC, BP 57611, F – 31076 Toulouse cedex 3 <herve.brustel@purpan.fr>

⁵ 103 impasse de la Roquette, F – 50000 Saint-Lô <rconstantin50@gmail.com>

⁶ 7 rue du Maréchal Leclerc, F – 10600 La Chapelle-Saint-Luc <Species10@outlook.fr>

⁷ 18 allée des Magnolias, F – 13800 Istres <coleoperez@yahoo.fr>

⁸ 2162 chemin du Destey, F – 06390 Contes <trogolitites@mac.com>

⁹ IMBE, Aix Marseille Université, Avignon Université, CNRS, IRD, Technopôle Arbois-Méditerranée, Bât. Villemain, BP 80, F – 13545 Aix-en-Provence cedex 04 <philippe.ponel@imbe.fr>

(Accepté le 28.IX.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Résumé. – A partir du matériel récolté en Corse lors des explorations scientifiques *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*, une liste commentée de 56 Coléoptères rares, endémiques, peu documentées et/ou nouvelles pour la faune de Corse est présentée. Des séquences de codes-barres ADN (CO1) sont associées pour 25 de ces espèces. Deux espèces sont nouvelles pour la faune de France : le Ptinidae *Stagetus sardous* (Reitter, 1915) et le Thymalidae (anciennement Trogossitidae) *Thymalus punicus* Franz, 1981. Les 17 espèces suivantes sont citées de Corse pour la première fois : *Brachinus nigricornis* Gebler, 1830, et *Trechus obtusus* Erichson, 1837 (Carabidae); *Hypocaccus (Nessus) ascendens* (Reichardt, 1932) et *Plegaderus (Plegaderus) caesus* (Herbst, 1791) (Histeridae); *Paederus balcanicus* Koch, 1938 (Staphylinidae); *Coraebus elatus* (Fabricius, 1787) (Buprestidae); *Dorcatoma punctulata* Mulsant & Rey, 1864 (Ptinidae); *Tillus elongatus* (Linné, 1758) (Cleridae); *Arthrolips fasciata* (Erichson, 1842) (Corylophidae); *Corticaria crenulata* (Gyllenhal, 1827) (Latridiidae); *Mordellistena reichei* Emery, 1876 (Mordellidae); *Pyrochroa coccinea* (Linné, 1761) (Pyrochroidae); *Vanonus brevicornis* (Perris, 1869) (Aderidae); *Saperda populnea* (Linné, 1758) (Cerambycidae); *Donacia impressa* Paykull, 1799, et *Crepidodera fulvicornis* (Fabricius, 1792) (Chrysomelidae); *Polydrusus xanthopus* Gyllenhal, 1834 (Curculionidae). Enfin, sur la base de la morphologie et du code-barres ADN, *Purpuricenus kaehleri corsicus* Vartanis, 2018, est considéré comme synonyme junior de *Purpuricenus kaehleri kaehleri* (Linné, 1758).

Abstract. – **Coleoptera from Corsica: new records and other notable observations.** Based on the material collected in Corsica during the scientific explorations *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*, a commented list of 56 rare, endemic, poorly documented and/or new Coleoptera for the Corsican fauna is presented. DNA sequences (CO1) are associated to 25 of these species. The following two species are new to the French fauna: the Ptinidae *Stagetus sardous* (Reitter, 1915) and the Thymalidae (formerly Trogossitidae) *Thymalus punicus* Franz, 1981. The following 17 species are reported for the first time in Corsica: *Brachinus nigricornis* Gebler, 1830, and *Trechus obtusus* Erichson, 1837 (Carabidae); *Hypocaccus (Nessus) ascendens* (Reichardt, 1932) and *Plegaderus (Plegaderus) caesus* (Herbst, 1791) (Histeridae); *Paederus balcanicus* Koch, 1938 (Staphylinidae); *Coraebus elatus* (Fabricius, 1787) (Buprestidae); *Dorcatoma punctulata* Mulsant & Rey, 1864 (Ptinidae); *Tillus elongatus* (Linnaeus, 1758) (Cleridae); *Arthrolips fasciata* (Erichson, 1842) (Corylophidae); *Corticaria crenulata* (Gyllenhal, 1827) (Latridiidae); *Mordellistena reichei* Emery, 1876 (Mordellidae); *Pyrochroa coccinea* (Linnaeus, 1761) (Pyrochroidae); *Vanonus brevicornis* (Perris, 1869) (Aderidae); *Saperda populnea* (Linnaeus, 1758) (Cerambycidae); *Donacia impressa* Paykull, 1799, et *Crepidodera fulvicornis* (Fabricius, 1792) (Chrysomelidae); *Polydrusus xanthopus* Gyllenhal, 1834 (Curculionidae). Finally, based on morphology and DNA barcodes *Purpuricenus kaehleri corsicus* Vartanis, 2018, is considered a junior synonym of *Purpuricenus kaehleri kaehleri* (Linnaeus, 1758).

Keyword. – Faunistics, biogeography, taxonomy, new island record, new country record, Tyrrhenian islands.

La faune des Coléoptères de Corse commence à bien être étudiée. Son étude a été initiée par Jean Sainte-Claire Deville dans le cadre du Catalogue critique des Coléoptères de la Corse (SAINTE-CLAIRES DEVILLE, 1914), se poursuit dans de nombreux articles de taxonomie et se développe récemment via les différents tomes de la Faune des Coléoptères de Corse (JIROUX *et al.*, 2019, 2020, 2021a, 2021b, 2022).

Plus de 1300 espèces de Coléoptères ont été identifiées à l'occasion de l'exploration scientifique *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*, menée par le Muséum national d'Histoire naturelle et l'Office français de la Biodiversité, avec l'aide de la Collectivité de Corse. Cette mission scientifique visait à inventorier de façon approfondie une sélection de sites et d'habitats naturels et à documenter la biodiversité Corse par des données précises associées à des codes-barres ADN (TOUROULT *et al.*, 2023).

Nous mettons en avant dans cet article une liste d'observations d'espèces nouvelles pour la Corse ou peu connues, ainsi qu'une analyse du statut de *Purpuricenus kaehleri corsicus* Vartanis, 2018.

MATÉRIEL ET MÉTHODES

De nombreuses méthodes d'échantillonnages comprenant des pièges d'interception, des pièges attractifs et des recherches actives ont été utilisées dans une sélection de milieux naturels de Corse (TOUROULT *et al.*, 2023). Parmi les espèces récoltées de 2019 à 2021, nous avons retenu une sélection d'observations remarquables, correspondant aux cas de figures suivants :

- des espèces endémiques corses ou tyrrhénienes rares, localisées, ou peu souvent collectées ;
- des espèces à plus large répartition mais dont la présence est peu documentée en Corse dont, en particulier, des nouveaux signalements pour la faune de cette île.

Ces espèces mises en avant ont été choisies par les auteurs, en s'appuyant sur leur expertise de cette faune et sur les références suivantes : le Catalogue critique des Coléoptères de Corse (SAINTE-CLAIRES DEVILLE, 1914), les mentions dans le Catalogue des Coléoptères de France (TRONQUET, 2014b), les observations disponibles dans l'inventaire du patrimoine naturel (MNHN & OFB, 2003-2022), les ouvrages de la nouvelle Faune des Coléoptères de Corse (JIROUX *et al.*, 2019, 2020, 2021a, 2021b, 2022) et des travaux plus ciblés qui seront cités dans les notices des espèces concernées.

L'ensemble des données d'observation est diffusé de façon précise dans le cadre du Système d'information du Patrimoine naturel (SINP, accessible notamment sur le portail <https://openobs.mnhn.fr>) et au niveau international dans le Global biodiversity information facility (GBIF <https://www.gbif.org>). Les données des spécimens déposés dans la collection de Coléoptères du MNHN peuvent être consultées sur le portail des collections du MNHN (<https://science.mnhn.fr>).

Certains des spécimens étudiés ont été séquencés au niveau du code-barres ADN (fragment du gène mitochondrial CO1 ; voir protocole dans HEBERT *et al.*, 2018) dans le cadre du développement de librairies de codes-barres ADN de référence pour l'identification des espèces (Barcode of Life Datasystems : BOLD ; www.boldsystems.org ; RATNASCINGHAM & HEBERT, 2007). Les nouvelles séquences des spécimens étudiés dans cet article sont accessibles dans les banques de données publiques de BOLD (DOI du jeu de données <https://doi.org/10.5883/DS-SEFLPRC>) et GenBank (accession n° OR486190 à OR486246).

Nous avons étudié particulièrement les spécimens de *Purpuricenus kaehleri* (Linné, 1758) de Corse, dans le but d'évaluer la validité de la sous-espèce *Purpuricenus kaehleri corsicus* Vartanis, 2018. D'un point de vue du code-barres ADN, nous avons comparé les séquences de CO1 des spécimens de Corse avec ceux d'autres *P. kaehleri* du continent et

d'autres *Purpuricenus* européens, en utilisant les séquences accessibles publiquement dans BOLD (tableau I). Pour l'analyse des distances génétiques entre spécimens, nous avons utilisé les paramétrages standards de la plateforme BOLD, notamment pour générer un arbre de similarité génétique et pour obtenir la distance génétique entre les spécimens (distance : K2P ; neighbor joining, BOLD aligner).

Abréviations utilisées. – **BOLD**, Barcode of Life Datasystems, www.boldsystems.org (RATNASHINGHAM & HEBERT, 2007) ; **CPAH**, collection personnelle Arnaud Horellou, Leuville-sur-Orge, France ; **CPCP**, collection personnelle Christian Perez, Istres, France ; **CPFS**, collection personnelle Fabien Soldati, Limoux, France ; **CPGL**, collection personnelle Gianfranco Liberti, Ubaldo, Italie ; **CPHBo**, collection personnelle d'Hervé Bouyon, Colombes, France ; **CPHBr**, collection personnelle Hervé Brustel, Clermont-le-Fort, France ; **CPJM**, collection personnelle Julien Madary, Ajaccio, France ; **CPJML**, collection personnelle Jean-Michel Lemaire, Contes, France ; **CPJT**, collection personnelle Julien Touroult, Soyaux, France ; **CPLL**, collection personnelle Laurent Lathuillière, Nohanent, France ; **CPPO**, collection personnelle Philippe Ponel, Pourcieux, France ; **CPRC**, collection personnelle de Robert Constantin, Saint-Lô, France ; **HNHM**, Hungarian Natural History Museum, Budapest, Hongrie ; **MNHN**, Muséum national d'Histoire naturelle, Paris, France ; **OCIC**, Observatoire Conservatoire des Insectes de Corse, Office de l'Environnement de la Corse, Corte, Corse ; **INPN**, Inventaire national du Patrimoine naturel, site internet de référence sur la biodiversité française ; **LNEF**, Office national des Forêts, Laboratoire national d'Entomologie forestière, Quillan, France.

La nomenclature et la taxinomie utilisées suivent le référentiel français TAXREF, dans sa version 16 (GARGOMINY *et al.*, 2022) et pour la systématique, intègrent les changements publiés par GIMMEL *et al.* (2019).

Tableau I. – Spécimens de *Purpuricenus* utilisés pour les analyses génétiques (CO1-5P) des *Purpuricenus kaehleri* de Corse.

Taxon	Identifiant spécimen	Institution	Pays, localité	N° GenBank	Référence
<i>Purpuricenus kaehleri</i>	BC-PNEF-PSFOR0692	Office National des Forêts, LNEF	France, Occitanie, Gard	KM286081	ROUGERIE <i>et al.</i> , 2015
<i>Purpuricenus kaehleri corsicus</i>	BC-LPRCorse2498	MNHN, Paris	France, Corse	OR486237	
<i>Purpuricenus kaehleri corsicus</i>	BC-LPRCorse2497	MNHN, Paris	France, Corse	OR486246	
<i>Purpuricenus kaehleri corsicus</i>	BC-LPRCorse2495	MNHN, Paris	France, Corse	OR486216	
<i>Purpuricenus kaehleri corsicus</i>	BC-LPRCorse2494	MNHN, Paris	France, Corse	OR486236	
<i>Purpuricenus kaehleri</i>	GBOL01014	SNSB, Zoologische Staatssammlung München	Grèce, Thesprotia	KM444788	HENDRICH <i>et al.</i> , 2015
<i>Purpuricenus kaehleri kaehleri</i>	BC-JT-EUR-010	CPJT	France, Occitanie, Haute-Garonne	OR486200	
<i>Purpuricenus kaehleri</i>	ZMUO.000671	University of Oulu, Zoological Museum	Russie, sud Oural	KJ966756	PENTINSAARI <i>et al.</i> , 2014
<i>Purpuricenus desfontainii</i>	GBOL01009	SNSB, Zoologische Staatssammlung München	Greece	KM449194	HENDRICH <i>et al.</i> , 2015
<i>Purpuricenus globulicollis</i>	JT-EUR-173	CPJT	France, Occitanie, Lot	OR486245	
<i>Purpuricenus globulicollis</i>	JT-EUR-172	CPJT	France, Occitanie, Lot	OR486218	
<i>Purpuricenus kaehleri</i>	JT-EUR-200	CPJT	France, Occitanie, Lot	OR486192	

RÉSULTATS

LISTE COMMENTÉE DES ESPÈCES REMARQUABLES

Famille **Gyrinidae** Latreille, 1810

Gyrinus colymbus Erichson, 1837 (fig. 12-13)

Matériel examiné. – 7 spécimens : 2 ex., Haute-Corse, Ventiseri, étang au nord de l'embouchure du Travo (BA-LN-PP-03), 41,9153°N 9,4126°E, alt. 2 m, 21.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO) ; 2 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, étang de Carataggio (CAR-LN-PP-03), 41,5747°N 9,3458°E, alt. 2 m, 23.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO) ; 3 ex., *idem*, (CAR-LN-PP-05), 41,5746°N 9,3460°E, alt. 3 m, 26.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO, MNHN et OCIC).

Commentaires. – La répartition générale de ce gyrin comprend l'Europe centrale, l'Europe du Sud et du Sud-Est, la Turquie... Bien que facile à reconnaître à sa microréticulation caractéristique, formée de petits traits gravés obliquement disposés, cette espèce est peu signalée en France, y compris en région méditerranéenne où elle serait pourtant plus fréquente. Elle est citée de départements variés mais les données récentes ne concernent que le sud-est du pays (BAMEUL & QUENNEY, 2014a). Il semble que le sud de la Corse lui soit particulièrement favorable puisque JIROUX *et al.* (2021b) la signalent d'assez nombreuses localités. Curieusement, elle n'est pas connue de Sardaigne (FRANCISCOLO, 1979). Comme l'écrit HOLMEN (1987): “*Not much is known about this species which seems rare everywhere, though most frequently met within southeastern Europe*”. Il s'agit d'une espèce capable de vivre en eau douce mais aussi en eau saumâtre comme le notait déjà GUIGNOT (1947). C'est justement dans des conditions saumâtres que les nouvelles captures ont été réalisées puisque les deux stations indiquées ci-dessus sont des étangs rétrodunaires situés tout près de la mer.

Famille **Dytiscidae** Leach, 1815

Cybister tripunctatus africanus Laporte, 1835

Matériel examiné. – 3 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, étang de Carataggio (CAR-LN-PP-03), 41,5746°N 9,3458°E, alt. 2 m, 23.V.2021, *P. Ponel leg.* et det., LPRC2021-2059 (MNHN) ; 2 ex., Haute-Corse, Santo-Pietro-di-Tenda, marais de Padulella (5CP7), 42,7225°N 9,205°E, alt. 5 m, 17.IX.2020, *A. Lévêque & J. Barbut leg.*, H. Bouyon det, BC-LPRCorse4635, BC-LPRCorse4636 (MNHN).

Séquences CO1. – 2 : BC-LPRCorse4636 (OR486228) et LPRC2021-2059 (OR486220).

Commentaire. – Espèce à très large répartition mondiale incluant l'Afrique et l'Asie. *Cybister tripunctatus africanus* est la forme essentiellement africaine, avec toutefois des avant-postes dans les pays du sud de l'Europe, depuis la péninsule Ibérique jusqu'à la Grèce. Dans la péninsule Ibérique elle est surtout répandue sur les côtes à l'est et au sud. En Italie elle est connue des régions du Frioul-Vénétie-Julienne, du Lazio, et des îles : Sicile, Sardaigne, y compris Lampedusa (FRANCISCOLO, 1979 ; ANGELINI, 1984 ; PRAZZI *et al.*, 2020). En France, elle n'était connue que du sud de la Corse où elle paraît assez répandue (JIROUX *et al.*, 2021b) et où nous l'avons retrouvée en 2021 dans l'étang rétrodunaire de Carataggio près de Porto-Vecchio. Bien plus intéressante est l'observation au piège lumineux dans le marais de Padulella dans l'Agriate, qui se situe largement plus au nord que les stations anciennement connues, une extension peut-être récente, éventuellement favorisée par les températures élevées de ces dernières années et par l'excellente aptitude au vol de cet insecte (PRAZZI *et al.*, 2020). Il s'agit des premiers codes-barres ADN disponibles pour ce taxon.

Famille **Carabidae** Latreille, 1802

Une observation sur la présence du rare *Cymindis miliaris* (Fabricius, 1801) en Corse avait déjà été publiée par SOLDATI & TOUROULT (2021).

Agonum hypocrita (Apfelbeck, 1904)

Matériel examiné. – 15 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, Marais de Cattolica (PI-HC-OG-01), 42,0223°N 9,4687°E, alt. 13 m, 18.V.2021, *O. Gargominy leg.*, F. Soldati det., LPRC2021-1244 (MNHN) ; 13 ex., Haute-Corse, Ventiseri, littoral BA126 (BA-PF6), 41,9099°N 9,4082°E, alt. 4 m, 7-25.V.2021, *E. Poirier leg.*, F. Soldati det., LPRC2021-1291 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, bord de la base militaire (BM-JT-01), 41,9126°N 9,4074°E, alt. 5 m, 12.III.2020, *J. Touroult leg.*, A. Horellou det.

Séquences CO1. – 2 : LPRC2021-1244 (OR486204) et LPRC2021-1291 (OR486215).

Commentaires. – Cette espèce a longtemps été confondue dans la faune de France avec *Agonum moestum* (Duftschmid, 1812) avant d'être réhabilitée comme espèce distincte (SCHMIDT, 1994). Ce groupe d'espèces reste difficile à identifier. Toutefois, les spécimens observés lors de cette étude ont un code-barres ADN similaire aux exemplaires d'*Agonum hypocrita* d'Allemagne et Finlande disponibles dans BOLD. Espèce d'Europe centrale et du nord, en limite de répartition occidentale en France, inféodée aux grandes zones humides de plaine avec de large ceintures végétalisées : roselière, saulaie. Cette espèce, comme toutes les espèces des grands marais [*Carabus clatratus* Linné, 1761, *Chlaenius sulcicollis* (Paykull, 1798) ...], n'est connue que de très rares stations. Sa présence en Corse aux environs de Ghisonaccia était déjà connue (JIROUX *et al.*, 2019).

Badister sodalis (Duftschmid, 1812)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Ventiseri, littoral BA126 (BA-PF10), 41,92109°N 9,41146°E, alt. 0 m, 08-25.V.2021, *E. Poirier leg.*, F. Soldati det., LPRC2021-3082 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-3082 (OR486203).

Commentaires. – Petite espèce du sous-genre *Trimorphus* Stephens, 1828, d'aspect intermédiaire entre les *Badister* Clairville, 1908 vrais et les *Baudia* Ragusa, 1884. Cette espèce centre-européenne est en limite orientale de répartition en France. Elle occupe toutefois une large partie du territoire mais elle n'est abondante nulle part et se raréfie encore plus dans le sud du pays et est absente en montagne. C'est une espèce de prairie hygrophile, bords d'eaux stagnantes et lagunes littorales, qui disparaît dès que la végétation se densifie ou se referme. Selon JIROUX *et al.* (2019), la seule citation antérieure de Corse est celle de SAINTE-CLARE DEVILLE (1914) (Folelli). Le spécimen a été collecté au piège Barber sur un cordon sableux littoral. Son code-barres ADN s'avère similaire à 99,85 % à celui de nombreux spécimens d'Allemagne disponibles dans BOLD.

Brachinus nigricornis Gebler, 1830

Matériel examiné. – 3 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Zonza, Lavu Santu (FR-COR/2021/086), 41,7064°N 9,3985°E, alt. 1 m, 20-24.V.2021, *M. Pollet & A. de Braekeleer leg.*, J-M. Lemaire det. (coll. Lemaire) ; 2 ex., *idem* (FR-COR/2021/087) (OCIC et MNHN).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Les trois exemplaires ont été collectés sur des assiettes colorées, dans un marais littoral en zone sableuse. En France, l'espèce est relativement commune au bord des grands étangs du littoral méditerranéen continental, mais elle n'était pas encore citée de Corse, absente du travail de JIROUX *et al.* (2019). Comme pour les espèces américaines dont la biologie est connue (ERWIN, 1967), la larve est très probablement

ectoparasite de nymphes de coléoptères aquatiques. Des larves primaires ont été obtenues en élevage par WAUTIER (1963), mais elles ont refusé toute nourriture et se sont laissées mourir.

***Chlaenius tristis* (Schaller, 1783)**

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Ventiseri, Base aérienne 126 (FR-COR/2021/124), 41,9153°N 9,4124°E, alt. 0 m, 21-25.V.2021, *M. Pollet & A. de Braekeleer leg.*, J-M. Lemaire det. (CPJML).

Commentaires. – L'exemplaire a été collecté sur une assiette jaune, sur la berge boueuse d'une zone humide peu profonde dans les dunes côtières. Cette espèce paludicole à vaste répartition paléarctique est citée de toute la France y compris la Corse (COULON & PUPIER, 2014), mais selon JIROUX *et al.* (2019), elle est très rare en Corse et localisée à la côte orientale.

***Laemostenus venustus* (Dejean, 1828)**

Matériel examiné. – 4 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Sotta, Valavo (VAL-DIV-01), 41,5269°N 9,2264°E, alt. 77 m, 10.V.2021, *E. Poirier leg.*, F. Soldati det., LPRC2021-1195 (MNHN) ; 1 ex., Corse-du-Sud, Petreto-Bicchisano, Valdu di Saltu (VDS-HC-JT-04), 41,7958°N 8,9474°E, alt. 270 m, 21.IV.2019, *J. Touroult leg.*, A. Horellou det. (CPAH) ; 1 ex. (restes), Haute-Corse, Mausoléo (CA-HC-FS-01), 42,4981°N 8,9962°E, alt. 750 m, 3.VII.2019, *F. Soldati leg.* et det. ; 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di i Vaccili (BO-HC-JT/Fs-24), 41,7727°N 9,1211°E, alt. 940 m, 27.VI.2019, *J. Touroult & F. Soldati leg.*, F. Soldati det., BC-LPRCorse0954 (MNHN).

Autre matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Moltifao, Tizarella, 42,46766°N 9,12214°E, alt. 300 m, piège Polytrap™, 04-18.VI.2013, *J. Madary leg.*, F. Soldati det. (LNEF).

Séquences COI. – 2 : BC-LPRCorse0954 (OR486222) et LPRC2021-1195 (OR486202).

Commentaires. – Il s'agit des seules séquences disponibles dans la base de données BOLD pour ce taxon. Espèce prédatrice de saproxylophages, toujours rare, s'observant dans et autour des cavités des vieux feuillus, surtout des chênes, notamment la nuit. Elle possède ainsi un fort indice patrimonial (IP3) au niveau national (BOUGET *et al.*, 2019). En France, l'espèce est présente par endroits en région méditerranéenne (surtout Provence) et en Corse. Elle n'était connue que de trois localités en Corse (JIROUX *et al.*, 2019). Nos observations font plus que doubler le nombre d'occurrences dans l'île. *Laemostenus venustus* occupe l'Europe méridionale et le Proche-Orient (CASALE, 2003).

***Trechus obtusus* Erichson, 1837**

Matériel examiné. – 2 spécimens : Corse-du-Sud, Quenza (BO-HC-FS-06), 41,7747°N 9,1251°E, alt. 905 m, 23.VI.2019, *F. Soldati leg.* et det., au bord d'un ruisseau, sous des galets (CPFS).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Cette espèce très répandue en France et en région paléarctique n'avait, à notre connaissance, encore jamais été signalée de Corse (QUÉINNEC, 2014). Elle n'est d'ailleurs pas citée de l'île dans la synthèse très récente de JIROUX *et al.* (2019). En dehors de la France, elle est connue de toute l'Europe, du Maghreb et a même été introduite en Amérique du Nord (MORAVEC *et al.*, 2003) où elle paraît naturalisée.

Famille Hydrochidae Thomson, 1859

***Hydrochus crenatus* (Fabricius, 1792) (fig. 15)**

Matériel examiné. – 16 spécimens : 15 ex., Haute-Corse, Ventiseri, étang au nord de l'embouchure du Travo (BA-LN-PP-03), 41,9153°N 9,4126°E, alt. 2 m, 21.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CCPO, OCIC et MNHN) ; 1 ex., Corse-du-Sud, Zonza, étang de l'Ovu Santu (LA-LN-PP-04), 41,7066°N 9,3923°E, alt. 5 m, 24.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CCPO).

Commentaires. — “La capture de cette espèce en Corse est très remarquable : elle est à rapprocher de la présence dans l’île d’autres espèces palustres en dehors de leur zone normale de dispersion” (SAINTE-CLAIRES DEVILLE, 1914). Cette distribution rappelle celle de *Oedemera croceicollis* Gyllenhal, 1827, espèce également rencontrée lors du projet LPR Corse, et celle d’un contingent notable d’espèces à distribution française plutôt nordique ou du moins non méditerranéenne mais présentes dans certains milieux palustres de la côte orientale de l’île. Cette curiosité biogéographique avait déjà été signalée par SAINTE-CLAIRES DEVILLE (1914). *Hydrochus crenatus* est présent en Scandinavie, Europe centrale, Italie, Balkans (HEBAUER & KLAUSNITZER, 1998). En France, BAMEUL & QUENEY (2014b) le citent du nord, du centre et de l’ouest de la France continentale ; pour QUENEY & PRÉVOST (2021), il est limité au nord de la France. Il est aussi signalé de Sardaigne (HEBAUER & KLAUSNITZER, 1998). L’espèce semble rechercher les eaux très peu profondes susceptibles de se réchauffer rapidement, à fond garni d’accumulations de restes végétaux (HEBAUER & KLAUSNITZER, 1998).

Famille **Hydrophilidae** Latreille, 1802

Crephechochares livornicus (Kuwert, 1890) (fig. 16)

Matériel examiné. — 2 spécimens : Haute-Corse, Ventiseri, étang au nord de l’embouchure du Travo (BA-LN-PP-03), 41,9153°N 9,4126°E, alt. 2 m, 21.V.2021, P. Ponel leg. et det. (CPPO).

Commentaires. — Aucune donnée précise de cette espèce n’était disponible sur le portail de l’INPN (MNHN & OFB, 2003-2022). *Crephechochares livornicus* est une espèce d’Hydrophilidae circum-méditerranéenne, connue depuis la péninsule Ibérique jusqu’en Israël (HANSEN, 2004), en passant par la Turquie (DARILMAZ & KIYAK, 2009). Il s’agit d’un insecte toujours très rare. En Espagne il n’est connu que de trois localités : delta de l’Ebre, province de Gérone, île de Minorque (MILLÁN *et al.*, 2014). En Italie il est cité de Toscane, Pouilles, Basilicate, Sicile et enfin de Sardaigne où il est cité aussi de trois localités seulement, situées dans les provinces de Cagliari, Carbonia-Iglesias et Oristano (ROCCHI, 2011). En France il a été découvert en Corse par F. Bameul à Sainte-Lucie-de-Porto-Vecchio : étang de Pinarellu (BAMEUL & QUENEY, 2014c). Nous l’avons cherché en vain dans cet étang ; en revanche, nous avons trouvé deux femelles dans le petit étang sans nom situé au nord de l’embouchure du Travo, près du terminus de la piste qui aboutit à la mer. Il s’agit donc de la deuxième station connue pour cette espèce en Corse.

Famille **Histeridae** Gyllenhal, 1808

Hypocaccus (Nessus) ascendens ascendens (Reichardt, 1932)

Matériel examiné. — 2 spécimens : 2 ♂, Haute-Corse, Belgodère, alt. 800 m, 9-IX-2021, J.-M. Lempereur leg., C. Perez det. (CPCP).

Commentaires. — Nouveau pour la faune de Corse. Espèce originaire d’Afrique du Nord où elle est présente en Égypte et au Maroc. Également répandue en région Afro-tropicale, en Turquie, en Espagne, au Portugal, en Italie (Sardaigne) et en France continentale (MAZUR, 2015) dans les départements des Bouches-du-Rhône et du Gard (GOMY, 2011 ; SECQ, 2014). Son observation en Sardaigne (SECQ & VIENNA, 1999) laissait présager qu’elle pouvait être potentiellement présente en Corse. Au sein du sous-genre *Nessus* Reichardt, 1932, trois espèces étonnamment proches — *Hypocaccus ascendens* (Reichardt, 1932), *H. rubripes* (Erichson, 1834), *H. ferreri* (Yélamos, 1990) — et présentes en Corse, nécessitent l’examen de l’édéage pour valider les déterminations (SECQ & SECQ, 1995). Espèce généralement sabulicole que l’on rencontre au pied des plantes, au tamisage de racines dans les cordons dunaires ou dans les

cadavres d'animaux divers. Les deux exemplaires étudiés sont issus d'un tamisage de litière dans une cistaie.

***Plegaderus (Plegaderus) caesus* (Herbst, 1791)**

Matériel examiné. – 1 spécimen : 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di i Vaccili, 41,7727°N 9,1212°E, alt. 940 m, 11-VII-2019, *J. Touroult leg.*, C. Perez det. (MNHN).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Espèce répandue en Turquie, au Caucase, en Iran et en Europe. Sa répartition en France continentale reste à affiner car, bien qu'assez largement étendue, elle demeure très discontinue. Le genre est composé de sept espèces et une sous-espèce sur le continent dont six d'entre elles se retrouvent maintenant en Corse (SECQ, 2014). Leur détermination est réalisable à l'aide des faunes de VIENNA (1980) et YÉLAMOS (2002), ainsi que de l'excellent travail de SECQ & SECQ (1991), proposant une clé de détermination des Plegaderini de France continentale et de Corse. L'espèce saproxylophage vit sous les écorces de conifères et de différents feuillus pour se nourrir essentiellement de scolytes. L'exemplaire étudié a été intercepté au moyen d'un piège Polytrap™, positionné en sous-bois dans une Aulnaie.

***Teretrius parasita* Marseul, 1862 (fig. 14)**

Matériel examiné. – 2 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Santo-Pietro-di-Tenda, env. relais de Saleccia, (RSYPTRLD1), 42,6648°N 9,2086°E, alt. 270 m, 13-27.VI.2020, *R. Le Divelec leg.*, J.-M. Lemaire det. (CPJML); 1 ex. Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, 41,5929°N 9,2841°E, alt. 1 m, 27.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO).

Commentaires. – Histeridae propre à la région Afro-tropicale mais qui atteint la région méditerranéenne (YÉLAMOS, 2002). C'est une espèce thermophile prédatrice d'autres organismes saproxyliques, en particulier les Bostrichidae. Difficile à observer sur le terrain (battage), il est utile d'avoir recours à la mise en émergence de branches mortes, même très sèches, de feuillus (*Ficus carica* et *Ceratonia siliqua* en particulier) colonisées par des proies potentielles dont *Sinoxylon muricatum* (Linné, 1767) auquel cette espèce serait spécifiquement associée (GOMY *et al.*, 2012) mais pas exclusive (H. Brustel, obs. pers. ; GOURVÈS, 2019). Cette espèce discrète a été autrefois citée de Corse à Porto-Vecchio par LUIGIONI (1929), indication reprise par VIENNA (1980), puis citée plus récemment de Novella, Porto-Vecchio et Santo-Pietro-di-Tenda (JIROUX *et al.*, 2021a), sans précisions des auteurs des captures, donc potentiellement les mêmes pour deux des trois citations que nos propres observations. En Italie elle n'est connue que de Sardaigne (AUDISIO *et al.*, 1995), où elle semble également fort rare, et où elle a été trouvée récemment (2001) dans le massif du mont Arcosu, région de Cagliari, par l'un des auteurs (P. Ponel, obs. pers.). Sur le continent, *Teretrius parasita* n'est connu que de Banyuls, de Los Masos et Villerach dans les Pyrénées-Orientales (GOMY *et al.*, 2012 ; GOURVÈS, 2019). À Porto-Vecchio, l'espèce a été trouvée sous des écorces d'*Eucalyptus* L'Hér. et au mont Arcosu, en battant des branches mortes de *Ceratonia siliqua* L. (P. Ponel, obs. pers.).

Famille Staphylinidae Latreille, 1802

***Paederus balcanicus* Koch, 1938 (fig. 21)**

Matériel examiné. – 9 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri (BA-SN-PP-09), 41,9153°N 9,4123°E, alt. 2 m, 25.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO); 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri (FR-COR-2021-111-MP-ADB), 41,9094°N 9,4093°E, alt. 12 m ; 25.V.2021, *M. Pollet leg.*, P. Ponel det., LPRC2021-3183 (MNHN); 5 ex., Ventiseri (FR-COR-2021-118-MP), 41,9104°N 9,4094°E, alt. 6 m, 25.V.2021, *M. Pollet*

leg., LPRC-JT21-039, LPRC-JT21-040 (MNHN et OCIC) ; 2 ex., Corse-du-Sud, Zonza (LA-SN-AC-01), 41,7066°N 9,3935°E, alt. 10 m, 20.V.2021, *A. Canard leg.*, P. Ponel det., LPRC2021-1248 (MNHN).

Séquences CO1. – 3 : LPRC2021-3183 (OR486226), LPRC2021-1248 (OR486199) et LPRC-JT21-039 (OR486243).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Espèce à assez large répartition européenne (SMETANA, 2004), connue d'un bon nombre de départements français aussi bien nordiques que méridionaux (TRONQUET, 2014a), assez commune sur terrains marécageux, mais apparemment non encore signalée de Corse. Nous l'avons trouvée par fauchage de la végétation herbacée palustre sur les bords de petits étangs et zones humides littorales. Les codes-barres ADN confirment l'identification morphologique et sont similaires à ceux des spécimens d'Autriche et d'Allemagne disponibles dans BOLD.

Famille Geotrupidae Latreille, 1802

Thorectes sardous Erichson, 1845 (fig. 4)

Matériel examiné. – 10 spécimens : Haute-Corse, Palasca, dunes de l'Ostriconi (OS-HC-JT-202), 42,6627°N 9,0679°E, alt. 20 m, 10-13.X.2020, *J. Touroult leg.* et det., LPRC7445, LPRC7443, LPRC5855, LPRC5856 (MNHN et CPJT).

Séquences CO1. – 4 : LPRC7445 (OR486195), LPRC7443 (OR486224), LPRC5855 (OR486238) et LPRC5856 (OR486190).

Commentaires. – Espèce endémique corso-sarde découverte seulement récemment en Corse (MORETTO, 1996), qui s'avère très localisée et présente uniquement sur le littoral (JIROUX *et al.*, 2020). Seules quelques stations sont connues, dont une du “désert des Agriates” (10.V.1994, *J.-M. Mille*). Les dunes à genévrier *Juniperus oxycedrus* subsp. *macrocarpa* (Sm.) Ball de l'Ostriconi, site du Conservatoire du littoral situé au sud de l'Agriate, présentent encore une belle population qui se nourrit notamment des excréments de lapins. Nous ne l'avions pas trouvé en juin et elle paraissait beaucoup plus active à l'automne, alors que la littérature l'indique comme active du printemps à l'été (JIROUX *et al.*, 2020). Les codes-barres ADN sont les premiers disponibles pour cette espèce.

Famille Scarabaeidae Latreille, 1802

Geotrogus genei (Blanchard, 1850)

Matériel examiné. – 2 spécimens : Haute-Corse, Santo-Pietro-di-Tenda, Relais de Saleccia (RS-LT-NF), 42,6646°N 9,2136°E, alt. 270 m, 18.X.2020, équipe LPR Corse *leg.*, H. Bouyon det., LPRC5864, LPRC5865 (MNHN).

Séquences CO1. – 2 : LPRC5864 (OR486229) et LPRC5865 (OR486193).

Commentaires. – Observation remarquablement précoce pour cette espèce endémique corso-sarde dont la période d'apparition habituelle s'étend de début décembre à fin mars. Il n'y a que très peu de données corses, faute d'entomologiste y résidant toute l'année, contrairement à la Sardaigne. Les mâles sont attirés par les lumières mais les femelles qui restent au sol ou sous les pierres sont rarement observées (JIROUX *et al.*, 2020). Ces deux codes-barres ADN sont les premiers disponibles pour cette espèce.

Netocia sardea (Gory & Percheron, 1833)

Matériel examiné. – 11 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Mausoléo, Caracutello (ca-hc-jt-06), 42,5041°N 9,0044°E, alt. 630 m, 3.VII.2019, *J. Touroult leg.* et det., BC-LPRCorse1652 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, route de Tartagine (ca-hc-jt-01), 42,4986°N 8,9968°E, alt. 700 m, 2.VII.2019, *J. Touroult*

leg. et det. (CPJT) ; 1 ex., *idem*, Caracutello (ca-hc-jt-05), 42,5041°N 9,0013°E, alt. 690 m, 3.VII.2019, *J. Touroult leg.* et det. (MNHN) ; 1 ex., *idem*, ravin de Silibosa, replat (CA-HC-JT-34), 42,5041°N 9,0043°E, alt. 640 m, 5.VII.2019, *J. Touroult leg.* et det., BC-LPRCorse1703 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, pont génois (CA-HC-JT-36), 42,5075°N 9,0125°E, alt. 550 m, 5.VII.2019, *J. Touroult leg.* et det. (OCIC) ; 1 ex., Haute-Corse, Asco, vallée d'Asco (ASCO-HC-JT-11), 42,4560°N 9,0476°E, alt. 490 m, 22.VI.2020, *J. Touroult leg.* et det. (CPJT) ; 2 ex., Haute-Corse, Oletta, Taccoaccia, ruisseau de Morello (PL-HC-JT-45), 42,6540°N, 9,2922°E, alt. 20 m, 21.VI.2020, *J. Touroult leg.* et det., BC-LPRCorse4305, BC-LPRCorse4304 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (PL-HC-JT-46), 42,6552°N 9,2925°E, alt. 20 m, 21.VI.2020, *J. Touroult leg.* et det., BC-LPRCorse4306 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (PL-HC-JT-47), 42,6531°N 9,2934°E, alt. 10 m; 21.VI.2020, *J. Touroult leg.* et det. (CPJT) ; 1 ex., *idem*, (PL-HC-JT-72), 42,6531°N 9,2942°E, alt. 10 m, 24.VI.2020, *J. Touroult leg.* et det. (OCIC).

Séquences CO1. – 3 : BC-LPRCorse4304 (OR486233), BC-LPRCorse4305 (OR486231), BC-LPRCorse4306 (OR486232).

Commentaires. – Il s'agit des premières données de codes-barres ADN pour cette espèce endémique corso-sarde. Nos observations confirment que l'espèce est surtout présente en Haute-Corse et qu'elle n'y est pas si rare (JIROUX *et al.*, 2020). Cependant, dans les stations où nous l'avons trouvée, toujours sur des capitules de chardons (*Onopordum L.*), elle restait très peu abondante comparativement aux autres grandes cétoines — *Cetonia aurata pisana* Heer, 1841, *Netocia morio* (Fabricius, 1781), *Potosia cuprea cuprea* (Fabricius, 1775), *Eupotosia affinis* (Andersch, 1797) et *Potosia opaca* (Fabricius, 1787) — représentant moins de 1 % des cétoines observées. En plaine (vallée de l'Aliso) et même en moyenne montagne (vallée d'Asco), nous l'avons observée dès le 21 juin, ce qui constitue une des dates les plus précoce d'observation de cette espèce réputée tardive (JIROUX *et al.*, 2020).

Famille Scirtidae Fleming, 1821

Contacyphon siculus (Tournier, 1868)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 2 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Bords du Travu (BA-BS-PP-06), 41,90881°N 9,40678°E, alt. 1 m, 25.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO).

Commentaires. – Espèce signalée d'Italie (Sardaigne, Sicile), d'Espagne et d'Afrique du Nord, la seule citation française étant jusqu'à présent celle de Propriano en Corse-du-Sud (BAMEUL & QUENEY, 2014d ; KLAUSNITZER, 2009), citation reprise de NYHOLM (1964). Les captures de Ventiseri sur les bords du Travu constituent donc les premières mentions connues pour la France depuis 1964. Les deux spécimens collectés en 2021 ont été trouvés par battage de la végétation riveraine.

Famille Buprestidae Leach, 1815

Anthaxia manca (Linné, 1767)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Ventiseri, Littoral de la base aérienne 126 (BA-LFT8), 41,9101°N, 9,4092°E, alt. 2 m, 7-25.V.2021, *E. Poirier leg.*, J. Touroult det., LPRC-JT21-001 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC-JT21-001 (OR486208).

Commentaires. – Spécimen collecté en zone humide, biotope de saulaie, au piège Lindgren funnel trap de couleur verte. L'espèce est citée de Corse par SCHAEFER (1949) sans plus de précisions et aucune capture récente n'est connue d'après JIROUX *et al.* (2022). Habituel hôte des ormes fraîchement morts, cette espèce semble pouvoir coloniser une large gamme d'essences feuillues (PETITPRÊTRE, 2014). Le code-barres ADN ne montre pas de divergence notable avec les populations d'Europe continentale.

Coraebus elatus (Fabricius, 1787)

Matériel examiné. – 18 spécimens : 2 ex., Haute-Corse, Oletta, Bord de l’Aliso (PL-YPT-MCTL-00), 42,6534°N 9,2933°E, alt. 7 m, 18-21.VI.2020, *T. Lebard & M. Canut leg.*, H. Bouyon det. (MNHN et OCIC) ; 16 ex., *idem*, Santo-Pietro-di-Tenda (RSYPTRLD1), 42,6648°N 9,2087°E, alt. 270 m, 13-27.VI.2020, *R. Le Divelec leg.*, H. Bouyon det. (CPJT, OCIC, MNHN).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Cette espèce commune et largement répandue en Europe méridionale et centrale n’était pas connue de Corse d’après la faune des buprestes de France (SCHAEFER, 1949, 1972) ni dans la très récente faune de Corse (JIROUX *et al.*, 2022). Les exemplaires ont tous été collectés dans des assiettes jaunes.

Famille *Cantharidae* Imhoff, 1856

Cantharis dissipata Gemminger, 1870 (fig. 2, 37)

Matériel examiné. – 3 spécimens : 1 ♀, Corse-du-Sud, Zonza, Lavu Santu (LA-BS-EP-01), 41,7032°N 9,3970°E, alt. 2 m, 20.V.2021, *E. Poirier leg.*, R. Constantin det., LPRC2021-0188 (MNHN) ; 1 ♂, *idem* (LA-HC-JT-15), 41,7053°N, 9,3945°E, alt. 2 m, 24.V.2021, *J. Touroult leg.*, R. Constantin det., LPRC2021-2966 (MNHN) ; 1 ex., Corse-du-Sud, Quenza, Castellu d’Ornucci (FR-COR/2019/150), 41,83347°N 9,15767°E, alt. 1570 m, 26-30.VI.2019, assiettes colorées jaunes, *M. Pollet leg.*, H. Bouyon det. (MNHN).

Autre matériel examiné. – 3 spécimens : 1 ♀, Corse-du-Sud, Sarrola-Carcopino, Caldaniccia, 10.VII.1963, *G. Tempère leg.* (CPRC) ; 1 ♂, 1 ♀, Corse-du-Sud, Figari, lac de Figari, 30.V.2012, *H. Bouyon leg.* (CPHBo).

Séquences CO1. – 2 : LPRC2021-0188 (OR486210) et LPRC2021-2966 (OR486235).

Commentaires. – Cette espèce endémique corso-sarde a été initialement publiée sous le nom de *Telephorus dichromus* Reiche, 1861, nom préoccupé et remplacé par *Cantharis dissipata* Gemminger, 1863. Il est voisin de *Cantharis nigra* Degeer, 1774, dont il diffère par la taille plus grande (6,5 à 7,5 mm), les antennes brunes à partir du deuxième antennomère, les tarses bruns et les élytres couverts de soies homogènes plus denses et plus courtes. Il a été décrit de Corse, puis observé en Sardaigne où il est cité par plusieurs auteurs (dont LUIGIONI, 1929) mais sans localité détaillée et où il est considéré comme rare (FANTI, 2014). De Corse, il a été signalé dans la littérature sans précision de localité, hormis les captures à Ajaccio, Campo dell’Oro, rapportées par SAINTE-CLAIRES DEVILLE (1914). Il est observé à trois reprises lors du présent inventaire, toujours en zone humide, dans un marais littoral (Lavu Santu) et en altitude, sur le plateau du Coscione, à proximité des pozzines (fig. 37).

Famille *Ptinidae* Latreille, 1802

Dorcatoma punctulata Mulsant & Rey, 1864

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Olmi-Cappella, Tartagine (FA-HC-FS-04), 42,4936°N 8,9932°E, alt. 770 m, 2.VII.2019, *F. Soldati leg.*, T. Barnouin det. (MNHN).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Cette espèce eurosibérienne est assez commune en France continentale, occupant la moitié est de la France et les Pyrénées (BARNOUIN *et al.*, 2021). Fongicole, elle se développe dans les carpophores de *Fomitopsis pinicola* (BÜCHE & LUNDBERG, 2002 ; SÜDA & NAGIRNYI, 2002 ; VIÑOLAS *et al.*, 2014) mais également sur *Fomes fomentarius* (Sw.) P.Karst. (BOROWSKI, 1999).

Ochina leveillei Sainte-Claire Deville, 1910

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Ghisonaccia, Pinia (PI-HC-FS-01), 42,0217°N 9,4739°E, alt. 10 m, 22.V.2021, *F. Soldati leg.*, F. Soldati & T. Barnouin det., LPRC2021-1327 (MNHN).

Autre matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, Pinia, 42,0166°N 9,4669°E, alt. 35 m, 10.V.2022, *F. Soldati leg.*, F. Soldati & T. Barnouin det. (LNEF).

Commentaires. – Décrise de Corse il y a plus de 100 ans, cette espèce rare n'a été retrouvée que récemment sur l'Île de Beauté (BARNOUIN *et al.*, 2018). Absente de France continentale, elle n'est signalée ailleurs qu'au Maroc où sa présence reste à confirmer. Cette découverte à basse altitude dans une pinède thermophile à Pin maritime contraste fortement avec son signalement précédent. En effet, elle avait été trouvée à Calacuccia, à 1600 m d'altitude, dans une pinède montagnarde à Pin laricio (BARNOUIN *et al.*, 2018). Le seul facteur commun entre ces deux milieux est la présence de pins auxquels l'espèce est sans doute associée. Cette nouvelle donnée nous apprend qu'*O. leveillei* occupe sur l'île un large spectre altitudinal, beaucoup plus étendu que nous ne le supposions.

Stagetus sardous (Reitter, 1915) (fig. 26-31)

Matériel examiné. – 1 spécimen : 1 ♂, Corse-du-Sud, Sorbollano, Campu di Bonza (S5-PT3), 41,7701°N 9,1249°E, alt. 940 m, 27.VI-11.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier, R. Poncet leg., T. Barnouin det. (MNHN).

Autre matériel examiné. – 3 spécimens : 2 ♂, Haute-Corse, Manso, forêt territoriale du Fango, 42,3359°N 8,8181°E, alt. 500 m, 3.VI-5.VII.2016, malaise, J. Madary leg., T. Barnouin det. (LNEF); 1 ♂, Corse (coll. M. Pic, MNHN).

Matériel-type examiné. – Holotype (sexe ?) et 1 ♂ paratype, Sardaigne, Gennargentu, Aritzo, 30.VI., Geo C. Kruger leg., Reitter det. (HNHM).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse et de France. L'identification de *S. sardous* a nécessité l'examen des types avec dissection du mâle paratype (fig. 27-28). Espèce énigmatique, elle n'avait jamais été signalée depuis sa description par REITTER (1915), réalisée à partir de deux spécimens provenant de Sardaigne. Bien que morphologiquement la description soit très précise, l'absence de diagnose ou de représentation des genitalia mâles ne permettait pas un rapprochement certain. En effet, *S. sardous* appartient à un groupe d'espèces méditerranéennes très diversifié, encore mal connu et à la morphologie externe très homogène. En France, deux espèces de ce groupe sont actuellement recensées : *S. elongatus* (Mulsant & Rey, 1861) et *S. albaracinus* Viñolas, 2016 (BARNOUIN, 2020). Les espèces de ce groupe se caractérisent par une forme cylindrique allongée, une couleur brun-rouge, la présence d'un calus huméral, des stries élytrales à ponctuation simple et des genitalia mâles pourvu de deux excroissances centrales portés par les paramères et prenant la forme de plaques mobiles. Après examen des genitalia, l'apex du pénis s'est révélé correspondre à la représentation faite par ESPAÑOL (1969) d'une variation de *S. elongatus* de Corse. Ce spécimen a été confirmé comme appartenant à cette espèce, après que celui-ci ait été retrouvé avec d'autres dans une boîte de la collection M. Pic au MNHN avec l'annotation "spécimen étudié par F. Español".

De ce que nous en savons, *S. sardous* est une endémique corso-sarde. Proche de *S. albaracinus* par sa grande taille (2,8-3,5 mm), un des spécimens de Manso s'est toutefois révélé suffisamment petit (2,3 mm) pour être confondu avec *S. elongatus*. Elle se distingue de ces deux espèces par la forme de ses genitalia (fig. 28-31), entre autres par ses deux fortes dents formant un "U" à l'apex du pénis, par ses plaques mobiles centrales pointues et retroussées à l'apex et ses lobes larges légèrement comprimés dorso-ventralement. Bien que rien ne soit encore connu de sa biologie et de son écologie, cette espèce est probablement, comme les autres représentant de ce genre, un saproxylique strict mycétophage, se développant dans les fructifications des champignons lignicoles ou dans le bois dégradé par le mycélium de ces champignons (BARNOUIN, 2020).

Famille Thymalidae Léveillé, 1888

Thymalus punicus Franz, 1981 (fig. 35-36)

Matériel examiné. – 6 spécimens : Corse-du-Sud, Sotta, Valavo (VAL-HC-JT-04), 41,5269°N 9,2265°E, alt. 80 m, 19.V.2021, J. Touroult leg., H. Brustel det. LPRC2021-1162, LPRC2021-1163 (MNHN, CPHBr, CPJT).

Autre matériel examiné. – 5 spécimens de Corse, 6 de Tunisie : 1 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, camping E Stabiacciu, 23.IX.2015, en tamisant une cavité de chêne-liège, *P. Cantot* leg. ; 4 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, Palavese, 17, 21 et 30.IX.2020, piège à lumière UV, *E. Jiroux* leg. ; Tunisie, 2 ex., Ain Draham, Beja, 31.I.2004, *M. Egger* leg. (CPHBr) ; 4 ex., Jendouba, route de Hammam-Bourguiba à Babouch, au battage sur chêne (*Quercus canariensis* Willd. ou *Q. suber* L.), 23.V.2010, *P. Ponel* leg. (CPPO).

Séquences COI. – 2 : LPRC2021-1162 (OR486213) et LPRC2021-1163 (OR486225).

Commentaires. – Genre et espèce nouveaux pour la faune de Corse, et espèce nouvelle pour la faune de France. La première série d'exemplaires de ce *Thymalus* Latreille, 1802 a été collectée dans un champignon lignicole, sur une branche de chêne liège. Les codes-barres ADN montrent une divergence notable (> 10%) avec les spécimens de *Thymalus limbatus* (Fabricius, 1787) d'Europe continentale, ce qui a orienté nos recherches vers la seule autre espèce du sud-ouest paléarctique : *Thymalus punicus* Franz, 1981, connue de Tunisie.

Thymalus punicus se distingue principalement de *T. limbatus* (fig. 34) par sa taille plus petite (≤ 5 mm en Tunisie ; > 5 mm pour les *T. limbatus* de France continentale in CPHBr), sa couleur plus sombre, son pronotum plus éparsément ponctué et un peu plus grossièrement ponctué, la distance entre les points plus grande que leur diamètre, le scutellum deux fois moins allongé (très transverse), les élytres portant de très gros points (les points des rangées adjacentes rapprochés, avec entre eux seulement de petits points isolés, chez *T. limbatus* au contraire les points des stries séparés l'un de l'autre par un espace de la largeur de la moitié d'un point; les intervalles portant de nombreux petits points), les élytres étroits par rapport à leur longueur, beaucoup plus faiblement arrondis sur les côtés, presque parallèles dans les deux tiers antérieurs, avec la marge explanée beaucoup plus étroite (obs. pers. ; FRANZ, 1981). Les spécimens corse correspondent bien à ces caractéristiques morphologiques. Il n'y a pas de code-barres ADN disponible pour des *Thymalus punicus* d'Afrique du Nord, ce qui ne permet pas de confirmer l'identité des populations corse autrement que par la morphologie.

Thymalus punicus est un taxon méconnu jusqu'à présent : décrit sur un exemplaire unique, l'espèce n'est pas reprise dans la littérature et en particulier, elle n'apparaît dans aucun des volumes du Catalogue des Coléoptères Paléarctiques. Seul *Thymalus limbatus* Fabricius, 1787, est signalé de Tunisie par KOLIBÁČ (2007). Il s'agit là de la seule mention d'un *Thymalus* au Maghreb bien qu'au Maroc *T. limbatus* aurait été signalé par Rotrou de Taza : cette donnée est jugée douteuse par Kocher qui n'a pas pu observer cet exemplaire (KOCHE, 1956). Nous soupçonnons que seul *T. punicus* soit établi au Maghreb, en Tunisie en particulier, suite à l'étude de six exemplaires tous capturés récemment en Kroumirie (CPHBr et CPPO, fig. 35). Il est aussi envisageable que les *T. limbatus* cités de Sicile et de Sardaigne (AUDISIO *et al.*, 1995) puissent être des *T. punicus* ou, comme éventuellement ceux de Corse, un ou des endémiques des îles méditerranéennes non encore décrits.

Tous les *Thymalus* sont des mycétophages saproxyliques le plus souvent trouvés sur ou dans les carpophores de polypores ou à proximité sous les écorces de bois morts et dans les caries.

Famille Trogossitidae Latreille, 1802

Peltis grossa (Linné, 1758)

Matériel examiné. – 5 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Zonza, Samulaghia, Punta di Ferru (SA-HC-FS-04) ; 41,7619°N 9,2284°E, alt. 1250 m, 28.VI.2019, F. Soldati leg. et det., BC-LPRCorse0962

(MNHN); 1 ex., *idem*, (SA-HC-FS-01), 41,7618°N 9,2283°E, alt. 1250 m, 24.VI.2019, F. Soldati det. (spécimen non collecté, tombé de la nappe de battage); 1 ex., *idem*, (SA-HC-FS-06), 41,7625°N 9,2303°E, alt. 1320 m, 28.VI.2019, F. Soldati det. (spécimen non collecté); 2 ex., *idem*, (SA-HC-JT-07), 41,7605°N 9,2294°E, alt. 1310 m, 24.VI.2019, J. Touroult et F. Soldati det. (débris d'élytres sur un tronc de sapin au sol).

Séquence CO1. – BC-LPRCorse0962 (OR486207).

Commentaires. – La présence en Corse de cette espèce rare et liée aux vieilles forêts de montagnes est documentée depuis longtemps mais très peu de matériel était connu de l'île (VALLADARES *et al.*, 2017) : 1 ex. de Vizzavona (SAINTE-CLAIRES DEVILLE, 1914), 1 ex. en 1987 en forêt d'Aïtone (*M. Tronquet leg.*) et plusieurs individus le 20.IX.2013, sur une vieille chandelle de Sapin pectiné sur la montagne de Cagna, commune de Pianottoli-Caldarello, dans la sapinière située en-dessous de la Punta d'Ovace, vers 1100 m d'altitude (*J. Madary, G. Parmain & F. Soldati leg.*). Les nouvelles observations présentées ici, toutes réalisées dans la sapinière mature de Samulaghia (arbres > 1 m de diamètre), confirment la bonne implantation de cette espèce exigeante en Corse et soulignent le caractère relictuel de cette zone forestière de l'Alta Rocca. Le code-barre ADN de ce spécimen corse ne présente aucune divergence notable avec celui des spécimens d'Europe centrale et du nord.

Famille Cleridae Latreille, 1802

Opilo orocastaneus Zappi & Pantaleoni, 2010

Matériel examiné. – 49 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di i Vaccili, ruisseau de Codi (BO-HC-FS-07), 9,1234°N 41,7744°E, alt. 860 m, 27.VI.2019, F. Soldati leg. et det. (OCIC); 1 ex., *idem*, (BO-HC-FS-09), 9,1234°N 41,7736°E, alt. 890 m, 28.VI.2019, F. Soldati leg. et det. (LNEF); 2 ex., *idem*, Punta di i Vaccili (BO-HC-JT/FS-24), 9,1211°N 41,7727°E, alt. 940 m, 27.VI.2019, J. Touroult & F. Soldati leg. et det., BC-LPRCorse0955 (MNHN); *idem*, vers le ruisseau de Codi (BO-HC-JT/FS-40), 9,1223°N 41,7738°E, alt. 920 m, 28.VI.2019 (CPJT); 1 ex., *idem*, Punta di i Vaccili (S1-LF1), 9,1211°N 41,7727°E, alt. 940 m, 27.VI-11.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., J. Touroult det. (MNHN); 1 ex., *idem*, (S1-LF3); 1 ex., *idem*, (S1-LF4); 2 ex., *idem*, (S1-LF3), 14-27.VI.2019 (MNHN); 3 ex., *idem*, (S1-ML1), 27.VI-11.VII.2019 (OCIC); 1 ex., *idem*, 14-27.VI.2019, BC-LPRCorse3327 (OCIC); 1 ex., *idem*, (S1-ML2), 22.II-06.VI.2020 (MNHN); 1 ex., *idem*, 25.VII-08.VIII.2019 (MNHN); 5 ex., *idem*, 27.VI-11.VII.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, 14-27.VI.2019 (MNHN); 2 ex., *idem*, (S1-PT3), 9,1213°N 41,77268°E, alt. 940m, 27.VI-11.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., J. Touroult det. (MNHN); 1 ex., *idem*, S1-PT4, 11-27.VII.2019; 1 ex., *idem*, (S1-PT5), 14-27.VI.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S2-PT1), 9,12276°N 41,7723°E, alt. 940 m, 14-27.VI.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, S2-PT2, 27.VI-11.VII.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, 14-27.VI.2019, BC-LPRCorse2376 (MNHN); 1 ex., Sorbollano, Campu di Bonza (bo-hc-jt-26), 9,1260°N 41,7686°E, alt. 920 m, 27.VI.2019, J. Touroult leg., F. Soldati det. (CPJT); 2 ex., *idem*, S2-ML1, 9,1227°N 41,7720°E, alt. 940 m, 27.VI-11.VII.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S2-ML1), 11-25.VII.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S2-PT4), 9,1228°N 41,7720°E, alt. 940 m, 14-27.VI.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S2-PT5), 11-25.VII.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S3-ML1), 9,1230°N 41,7718°E, alt. 940 m, 27.VI-11.VII.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, 14.VI-27.VI.2019 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S3-ML2); 1 ex.; *idem*, (S3-PT1), 9,1230°N 41,7719°E, alt. 940 m, 11-25.VII.2019; 1 ex., *idem*, (S3-PT3), 27.VI-11.VII.2019; 1 ex., Corse-du-Sud, Zicavo, Ruisseau de Valpine (VA-HC-FS-01), 9,13389°N 41,8756°E., alt. 1250 m, 25.VI.2019, F. Soldati leg. et det., BC-LPRCorse0043 (MNHN); 1 ex., *idem*, (va-hc-fsjt-50), 9,13436°N 41,8750°E, alt. 1260 m, 29.VI.2019, J. Touroult & F. Soldati leg., F. Soldati det. (LNEF); 1 ex., Corse-du-Sud, Zonza, Samulaghia (FR-COR/2019/096), 9,2276°N 41,7616°E, alt. 1200 m, 24-28.VI.2019, M. Pollet leg., H. Bouyon det. (MNHN); 1 ex., Haute-Corse, Mausoléo, Busca (au-hc-jtfs-11), 9,0079°N 42,5162°E, alt. 850 m, 3.VII.2019, J. Touroult & F. Soldati leg. et det., BC-LPRCorse1691 (MNHN); 1 ex., *idem*, Tartagine, Biodalu (FA-HC-FS/JT-02), 8,9435°N 42,4795°E, alt. 1320 m, 2.VII.2019, F. Soldati & J. Touroult leg. et det. (LNEF); 1 ex., *idem*, env. maison forestière de Tartagine (FA-HC-

FS-01), 8,9933°N 42,4946°E, alt. 700 m, 01.VII.2019, *F. Soldati* leg. et det. (LNEF); 1 ex., *idem*, Olmi-Cappella, env. de la maison forestière de Tartagine (FA-HC-FS-02), 8,9927°N 42,4938°E, alt. 710 m, 1.VII.2019, *F. Soldati* leg. et det. (LNEF); 1 ex., *idem*, parking au-dessus du gîte de Tartagine (FA-LT-JB/JT-01), 8,9927°N 42,4939°E, alt. 780 m, 1.VII.2019, *J. Barbut & J. Touroult* leg., J. Touroult det., BC-LPRCorse1620 (MNHN).

Autre matériel examiné. – 17 spécimens : Haute-Corse, Vivario, forêt de Vizzavona, 42,11713°N 9,1262°E, alt. 1130 m, piège Polytrap™, 12.VI-23.VII.2019, *LNEF-ONF* leg., F. Soldati det. (LNEF); *idem*, 42,11772°N 9,1291°E, alt. 1173 m, piège Polytrap™, 12.VI-23.VII.2019, *LNEF-ONF* leg., F. Soldati det. (LNEF); *Idem*, 42,11793°N 9,12922°E, alt. 1165 m, piège Polytrap™, 21.V-2.VII.2018, 12.VI-23.VII.2019, *LNEF-ONF* leg., F. Soldati det. (LNEF); *Idem*, 42,117°N 9,12638°E, alt. 1148 m, piège Polytrap™, 11.VI-2.VII.2018, 2.VII-23.VII.2019, *LNEF-ONF* leg., F. Soldati det. (LNEF); Haute-Corse, Manso, forêt du Fango, 42,33378°N 8,82479°E, alt. 656 m, piège Polytrap™, 24.V-7.VI.2016, *J. Madary* leg., F. Soldati det. (LNEF); *idem*, 42,33368°N 8,82444°E, alt. 655 m, piège Polytrap™, 21.VI-5.VII.2016, *J. Madary* leg., F. Soldati det. (LNEF); Haute-Corse, Calacuccia, forêt de Melu, 42,31493°N 9,06078°E, alt. 1600 m, piège Polytrap™, 27.VI-8.VII.2014, *LNEF-ONF* leg., F. Soldati det. (LNEF); Haute-Corse, Ghisoni, bergeries de Capanelle, 42,07820°N 9,14862°E, alt. 1689 m, sous écorce de hêtre mort, 12.V.2022, *F. Soldati* leg. et det.; Corse-du-Sud, Vero, 42°03'59.9"N 8°55'44.9"E, alt. 560 m, piège Crosstrap™, 28.VI-11.VII.2022, *DSF* leg., L. Jarentowski det. (LNEF).

Séquences CO1. – 3 : BC-LPRCorse3327 (OR486194), BC-LPRCorse0955 (OR486206) et BC-LPRCorse2376 (OR486214).

Commentaires. – Espèce décrite récemment de Sardaigne puis signalée de Corse (SOLDATI *et al.*, 2013). En 2019, nous l'avons trouvée dans pratiquement tous les sites de vieilles forêts de moyenne altitude prospectés (700-1350 m), en chênaie verte, pinède, hêtraie et en sapinière. Abondant dans la chênaie verte de Punta di Vaccili début juillet, tant dans les pièges d'interception qu'en recherche à vue, de nuit, sur les arbres morts. Dans ce site d'étude, l'espèce a été collectée dans les trois placettes de chênaie (S1 à S3) mais pas dans les placettes de maquis (S4 et S5). Cette espèce paraît nettement attirée par les bouquets de phéromones pour longicornes. Nos codes-barres ADN sont les premiers disponibles pour cette espèce. Ils confirment la séparation de ce taxon par rapport aux autres *Opilo* Latreille, 1802, européens. Cette espèce semble être le vicariant d'*Opilo mollis* (Linné, 1758) du continent, espèce ressemblant tant par l'aspect que par sa biologie (prédateur forestier d'espèces saproxylophages, sur gros bois cariés en général).

Tillus elongatus (Linné, 1758)

Matériel examiné. – 4 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Zicavo, ruisseau de Valpine (va-hc-jt-28), 41,8725°N, 9,1363°E, alt. 1370 m, 29.VI.2019, *J. Touroult* leg. et det., BC-LPRCorse0989 (MNHN); 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di Vaccili (S1-ML2), 41,7729°N, 9,1216°E, alt. 930 m, 14.V-27.VI.2019, *J. Touroult* leg. et det., BC-LPRCorse3350 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S1-PT2), 41,7726°N 9,1212°E; alt. 950 m, 27.VI-11.VII.2019, *J. Touroult* leg. et det., BC-LPRCorse2650 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S1-ML1), 41,7724°N 9,1212°E, alt. 940 m, 27.VI-11.VII.2019, *J. Touroult* leg. et det., LPRC7757 (OCIC).

Séquences CO1. – 3 : BC-LPRCorse3350 (OR486244), BC-LPRCorse0989 (OR486201) et BC-LPRCorse2650 (OR486241).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Cette espèce saproxylique, largement répandue en Europe, assez fréquente en France continentale (1600 données dans l'INPN, MNHN & OFB, 2003-2022) n'était pas signalée de Corse par SAINTE-CLAIRES DEVILLE (1914). Les quelques exemplaires ont été collectés dans l'Alta Rocca, entre 900 et 1400 m, en chênaie verte et en hêtraie. En France continentale cette espèce semble préférer des forêts feuillues fraîches et reste cantonnée aux montagnes et collines dans le sud de la France. Le code-barres ADN montre une divergence de l'ordre de 6 % avec les spécimens de France continentale

et d'Europe centrale disponibles dans BOLD. Nous avons donc peut-être ici à faire avec un vicariant biogéographique, plus thermophile et déjà génétiquement distinct, sans que des différences morphologiques évidentes n'aient été constatées.

Famille Melyridae Leach, 1815

Brachemys brevipennis (Laporte de Castelnau, 1838) (fig. 17)

Matériel examiné. – 6 spécimens : Corse-du-Sud, Zonza, Lavu Santu (LA-HC-JT-06), 41,70402°N, 9,40048°E, alt. 1 m, 20.V.2021, J. Touroult leg., R. Constantin det., LPRC2021-1237, 1236, 1239 (MNHN).

Autre matériel examiné. – Nombreux spécimens, Corse-du-Sud, Bonifacio, plage du golfe de Ventilegne, 15.VII.1997, P. Ponel (CPPO); Corse-du-Sud, Ajaccio, V.1921, D. Uyttenboogaart leg. (CPRC); Corse-du-Sud, Propriano, 21.VII.2000, sur la plage dans le sable, A. Coache (coll. A. Coache et CPRC).

Séquences COI. – 3 : LPRC2021-1237 (OR486197), LPRC2021-1236 (OR486227), LPRC2021-1239 (OR486240).

Commentaires. – Cette espèce est caractéristique des hauts de plage et laisses de mer des littoraux de la Méditerranée nord-occidentale entre l'Espagne et la Croatie. Sa présence en Corse est attestée à Ajaccio, plage de Campo dell'Oro (SAINTE-CLAIRES DEVILLE, 1920) et cap Corse, plage de Sagone (FILIPPI & COACHE, 2021), seules données précises publiées. D'après PONEL & ANDRIEU-PONEL (2017) : “*Brachemys brevipennis* vit sous forme de petites populations isolées et fugaces (d'autant plus fragiles que ces insectes aptères ont une faible capacité de dispersion), capables de subsister dans des sites isolés, peu fréquentés et recélant des laisses de mer. La prise en compte de ces insectes discrets peut constituer un indicateur biologique de la capacité de charge de fréquentation touristique”. Les spécimens de Zonza ont été collectés en haut de plage, sous des laisses de mer sur le site naturel de Lavu Santu, géré par le Conservatoire du Littoral. Les codes-barres ADN sont les premiers disponibles pour cette espèce.

Cerapheles lateplagiatus (Fairmaire, 1862)

La découverte de cette espèce en Corse est récente (2014). Elle est maintenant connue de quatre localités sur l'île, dont trois relevant du projet *La Planète Revisée*. On se reportera à l'article récent de CONSTANTIN *et al.* (2022) pour plus de détails sur la répartition européenne de cet insecte.

Famille Rhadalidae LeConte, 1861

Aplocnemus chalconatus (Germar, 1817) (fig. 18, 38)

Matériel examiné. – 3 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Bords du Travu (BA-BS-PP-06), 41,9088°N 9,4068°E, alt. 1 m, 25.V.2021, P. Ponel leg. et det. (CPPO); 2 ex., Haute-Corse, Oletta, Taccolaccia (PL-MT-JT/FD/RD/TL/MC/JP-01), 42,6534°N 9,2943°E, alt. 7 m, 18-26.VI.2020, J. Piolain leg., H. Bouyon det. (MNHN).

Autre matériel examiné. – 26 spécimens : 1 ♂, Haute-Corse, Nocario, 20.VII.1963, G. Tempère leg. (CPRC); 2 ♂, 1 ♀, Haute-Corse, San-Nicolao, Moriani plage, 30.V.1973, P. Ardoine leg. (CPRC); 1 ♀, Haute-Corse, Talonne, riv. Bravona, 9.VII.1986, P. Bonneau leg. (CPRC); 1 ♂, Haute-Corse, Aléria, 16.VI.2010, en fauchant au nord de l'embouchure du Tavignano, H. Bouyon leg. (CPHBo); 1 ♂, 1 ♀, *idem*, au nord de l'embouchure du Tavignano, 18.V.2015, sur *Leucanthemum*, H. Bouyon leg. (CPHBo); 2 ♀, Haute-Corse, Vivario, 2.VII.2008, sur Asteraceae à fleur jaune, H. Bouyon leg. (CPHBo); 1 ♂, Haute-Corse, Venaco, confluence Vecchio-Tavignano, 26.V.2006, J. Dalmon leg. (CPGL); 1 ♀, Haute-Corse, Pietroso, Saparella, 6.VI.2006, M. Dierkens leg. (CPGL); 1 ♀, Haute-Corse, Ghisonaccia, 18.V.1970, G. Tempère leg. (CPRC); 2 ♂, Haute-Corse, Prunelli-di-Fiumorbo, Chiarata, 28.V.2012, en fauchant

une prairie humide, *H. Bouyon leg.* (CPHBo) ; 6 ♂, Haute-Corse, Ventiseri, Pont du Travo, 28.V.2012, au battage d'aulnes en arrière du littoral, *H. Bouyon leg.* (CPHBo) ; 2 ♀, Corse-du-Sud, Bonifacio, plage de Santa Manza, 18.V.1971, *G. Tempère leg.* (CPRC) ; 2 ♀, *idem*, au nord, 18.V.1971, *G. Tempère leg.* (CPRC) ; 1 ♀, *idem*, 26.VI.2018, au battage de *Pistacia lentiscus*, *H. Bouyon leg.* (CPHBo).

Commentaires. – Espèce répandue dans toute l'Italie continentale, Sardaigne, ouest de la Suisse (Tessin), Autriche, Slovénie, Croatie et Montenegro. De la France continentale, l'espèce n'était connue que par une capture sur le mont Grammont, Alpes-Maritimes (*G. Liberti leg.*) et de Corse par une capture à Prunelli di Fiumorbo (*M. Dierkens leg.*) (CONSTANTIN, 2014). Depuis cette capture en Corse, l'espèce a été observée dans le cadre de l'inventaire *La Planète Revisée* et d'autres captures inédites viennent confirmer sa présence sur la côte orientale de la Corse (fig. 38).

Aplocnemus jejonus Kiesenwetter, 1863 (fig. 19)

Matériel examiné. – 22 spécimens : 1 ex. Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di Vaccili (S1-LF1), 41,7727°N 9,1211°E, alt. 940 m, 6-16.VI.2020, *J.-P. Rocca-Serra & J. Touroult leg.*, R. Constantin det. (MNHN) ; 16 ex., *idem*, (S1-LF1), 41,7727°N 9,1211°E, alt. 940 m 21.II-6.VI.2020; *J.-P. Rocca-Serra leg.*, R. Constantin det., LPRC2021-3147 (4 MNHN, 4 OCIC, 6 CPRC et 2 CPHBo) ; 1 ex., *idem*, Sorbollano, Campu di Bonza (S5-LF4), 41,7704°N 9,1250°E, 940 m, 11-25.VII.2019, *J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg.*, R. Constantin det. (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (S4-PT2), 41,7707°N 9,12425°E, alt. 940 m, 14-27.VI.2019, *J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg.*, R. Constantin det. (MNHN) ; 2 ex., *idem* (S3-PT3), 41,7718°N 9,1229°E, alt. 940 m, 22.II-06.VI.2020, *J.-P. Rocca-Serra leg.*, R. Constantin det. (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (S5-PT1), 41,7701°N 9,12496°E, alt. 930 m, 14.VI-27.VI.2019, *J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg.*, R. Constantin det. (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-3147 (OR486242).

Commentaires. – *Aplocnemus jejonus* est une espèce considérée comme rare de la région méditerranéenne. Initialement citée seulement de la région provençale entre Marseille et le massif des Maures, elle est maintenant connue de France continentale des départements de Gironde, Landes, Lot-et-Garonne, Bouches-du-Rhône, Var et Vaucluse. D'autres observations ont élargi sa distribution et l'ont signalé de toute l'Italie, dont la Sardaigne, de Slovénie, Croatie, Bulgarie, Grèce septentrionale et Turquie d'Europe (CONSTANTIN, 2007 ; LIBERTI, 2009, 2019). De la Corse elle n'était connue que par une seule capture à Porto-Vecchio, 25.IV.1929, *A. Agnus leg.* (MNHN) (CONSTANTIN, 2014). Tous les spécimens proviennent des pièges d'interception (Polytrap™ et Lindgren funnel) de la chênaie verte de l'Alta Rocca, aussi bien de pleine forêt et qu'en lisière avec le maquis, avec une importante série collectée dans un piège placé en canopée. C'est le premier code-barre ADN disponible pour cette espèce.

Famille *Sphindidae* Jacquelin du Val, 1860

Odontosphindus grandis (Hampe, 1861) (fig. 25)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di Vaccili (BO-HC-JT/FS-24), 41,7726°N 9,1211°E, alt. 940 m, 27.VI.2019, *J. Touroult & F. Soldati leg.*, H. Bouyon det. (MNHN).

Autre matériel examiné. – 69 spécimens : Haute-Corse, Calacuccia, forêt de Melu, 42,31493°N 9,06078°E et 42,31463°N 9,0605°E, alt. 1600 m, pièges Polytrap™, 12.VI-19.VIII.2012, 2-16.VII.2013, 6.VI-19.VIII.2014, *LNEF-ONF leg.*, F. Soldati det. (LNEF). Haute-Corse, Moltifao, tourbière de Valdo, 42,47798°N 9,15859°E, alt. 400 m, piège Polytrap™, 16-30.VII.2013, *LNEF-ONF leg.*, F. Soldati det. (LNEF). Corse-du-Sud, Ciamannacce, forêt de Punteniello, 41,98526°N 9,11258°E, alt. 1530 m, piège Polytrap™, 16.VI-13.VIII.2021, *J. Madary leg.*, F. Soldati det. (CPJM).

Commentaires. – Cette espèce présente une distribution très discontinue à l'échelle de son aire de répartition ouest paléarctique. En France, elle n'était connue que de Corse (Aïtone et

Vizzavona) et des Pyrénées-Atlantiques au bois du Lazaret (FREEMAN *et al.*, 2003). De nombreuses autres captures ont été récemment réalisées en Corse au moyen de pièges Polytrap™, par le réseau entomologie de l'ONF, en forêt territoriale de Melu (Calacuccia), en forêt territoriale de Punteniello (Ciamannacce) et à Moltifao. On peut également y ajouter une observation récente à Tarnos (Landes) en 2014. Tous les représentants des Sphindidae se développent dans les Mycetozoa, et le développement d'*Odontosphindus grandis* est documenté dans *Lycogala sp.* en Italie (AUDISIO *et al.*, 2008), *Stemonitis sp.* sur *Pinus spp.* et *Fuligo septica* (L.) F.H.Wigg. sur *Fagus L.* en France (FREEMAN *et al.*, 2003). La rareté supposée de cette espèce est liée à la relative rareté et discréption des Mycétozoaires hôtes et du comportement cryptique de tels Coléoptères qui évoluent au cœur même de ce substrat pulvérulent quand ils ne volent pas à la recherche d'un nouveau support.

Famille **Nitidulidae** Latreille, 1802

Ipidia binotata Reitter, 1875 (fig. 24)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Corse-du-Sud, Zonza, Samulaghia (SA-HC-FS-01), 41,7618°N 9,2283°E, alt. 1300 m, 24.VI.2019, *F. Soldati* leg. et det. (OCIC).

Autre matériel examiné. – 8 spécimens : Haute-Corse, Calacuccia, forêt de Melu, 42,31463°N 9,0605°E, alt. 1600 m, piège Polytrap™, 29.V-12.VI.2012, *LNEF-ONF* leg., *F. Soldati* det. (LNEF); Corse-du-Sud, Ciamannacce, forêt de Punteniello, 41,98544°N 9,1126°E, alt. 1531 m, piège Polytrap™, 27.V-16.VI.2021, *LNEF-ONF* leg., *F. Soldati* det. (LNEF); *idem*, 41,98526°N 9,11258°E, alt. 1530 m, piège Polytrap™, 16.VI-6.VII.2021, *LNEF-ONF* leg., *F. Soldati* det. (LNEF); Haute-Corse, Manso, forêt de Fango, 42,33378°N 8,82479°E, piège Polytrap™, 21.VI-5.VII.2016, *J. Madary* leg., *F. Soldati* det. (CPJM); *idem*, 42,33368°N 8,82444°E, piège Polytrap™, 24.V-7.VI.2016, 21.VI-5.VII.2016, *J. Madary* leg., *F. Soldati* det. (CPJM); Haute-Corse, Vivario, forêt de Vizzavona, 42,11772°N 9,1291°E, alt. 1173 m, piège Polytrap™, 21.V-12.VI.2019, *LNEF-ONF* leg., *F. Soldati* det. (LNEF).

Commentaires. – Cette espèce, qui se distingue des espèces du genre *Glischrochilus* Reitter, 1873, par sa forme plus parallèle et par son septième interstrie caréné, est inféodée aux chandelles de Sapin ou de Pin de gros diamètre, mais se rencontre également sur feuillus. La larve et l'adulte sont mycétophages. Elle est présente dans la majeure partie de l'Europe jusqu'en Sibérie occidentale (JELINEK & AUDISIO, 2007). Elle était déjà citée de Corse (MONCOUTIER, 2014). Elle est généralement très localisée et considérée comme une relicte de la forêt boréo-alpine de l'étage subalpin à alpin.

Famille **Endomychidae** Leach, 1815

Ancylopus melanocephalus A. G. Olivier, 1808 (fig. 11)

Matériel examiné. – 6 spécimens : Corse-du-Sud, 4 ex., Conca (AU-SN-PP-01), 41,7712°N 9,3979°E, alt. 5 m, 26.V.2021, *P. Ponel* leg. et det. (CPPO); 1 ex., *idem*, Marine de Favone (AU-SN-PP-03), 41,7714°N 9,3979°E, alt. 2 m, 24.V.2021, LPRC2021-0230 (MNHN); 1 ex., Porto-Vecchio, marais de Carataggio (CAR-HC-LL-01), 41,5747°N 9,3466°E, alt. 4 m, 23.V.2021, *L. Lathuillière* leg. et det. (CPLL).

Séquence CO1. – LPRC2021-0230 (OR486234).

Commentaires. – Espèce signalée très récemment de Corse (CANTOT, 2020). La capture de Carataggio a été effectuée dans les mêmes conditions, dans les phragmitaires, au niveau des feuilles sèches de la base des plantes. Par contre les captures de Conca et de la Marine de Favone ont été effectuées au filet fauchoir, dans des prairies humides littorales, sans qu'une plante-hôte particulière ait pu être décelée. C'est une espèce qui paraît en expansion dans l'ouest de la Méditerranée. En plus de la station de Conca déjà connue, celle de Carataggio

étend nettement la répartition connue en Corse, tout en restant sur la côte orientale. Le code-barres ADN de ce spécimen est similaire à celui d'un spécimen de Malte disponible dans BOLD (MIFSUD *et al.*, 2021).

Famille **Corylophidae** LeConte, 1852

Arthrolips fasciata (Erichson, 1842) (fig. 32)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Ventiseri, Base aérienne 126, 41,9102°N 9,4095°E, alt. 1 m, 21.V.2021, M. Pollet & A. De Braekeleer leg., C. Perez det. (MNHN).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Espèce introduite originaire de Tasmanie et de Nouvelle-Zélande (BOWESTAD, 2003). Les premières observations en France continentale, plus précisément en Dordogne, datent de 1996 (BOWESTAD, 2003). Également signalée d'Italie et de Belgique, l'espèce semble en nette expansion en Europe et sa découverte en Corse est peu surprenante. Bien caractérisée par sa coloration (pronotum rouge, élytres sombres avec une bande médiane transversale rouge) elle ne peut être confondue avec aucun autre Corylophidae français. Les *Arthrolips* Wollaston, 1854, sont des consommateurs de moisissures et ils sont considérés comme associés aux conifères (BOWESTAD, 1999). Cependant, les diverses observations en Italie (RATTI, 2007), en France (PONEL *et al.*, 2010) ainsi qu'en Belgique (DEKONINCK & VAN KERCKVOORDE, 2002) démontrent que ses exigences écologiques ne sont pas aussi strictes.

Famille **Latridiidae** Erichson, 1842

Corticaria crenulata (Gyllenhal, 1827) (fig. 33)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 2 ♂, Haute-Corse, Oletta, Taccoaccia au bord de l'Aliso, 42.65343°N 9.29432°E, alt. 7 m, 26.VI.2020, J. Piolain leg., C. Perez det. (MNHN).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Espèce assez largement répandue dans presque toute l'Europe et bien implantée dans les marais littoraux méditerranéens de la France continentale. Les deux exemplaires mâles, reconnaissables à la forme caractéristique de leur dernier sternite, ont été interceptés au moyen d'une tente Malaise. Il est signalé cependant de Corse, une espèce très proche, *Corticaria laertes* Rücker, 2006, qui se sépare de *C. crenulata* par des caractères discriminants assez homogènes (RÜCKER, 2018). Les Latridiidae sont des petits Coléoptères mycophages consommateurs de spores, d'hyphe de moisissures et de myxozoaires (ROSE & ZAGATTI, 2018).

Famille **Melandryidae** Leach, 1815

Phloiotrya tenuis (Hampe, 1850)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di i Vaccili (S1-PT5), 41,7728°N 9,1216°E, alt. 940 m, 11-25.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det. (MNHN).

Séquence CO1. – BC-LPRCorse2563 (OR486211).

Commentaires. – Capturé au piège Polytrap™ dans un chablis dans une vieille chênaie verte mélangée à une aulnaie. À noter qu'un premier code-barre ADN de cette espèce, également de Corse, était déjà disponible dans BOLD, issu du programme PASSIFOR (ROUGRIE *et al.*, 2015). C'est une espèce de phénologie assez tardive (juillet-août) et souvent discrète (nocturne, elle reste cachée en journée sous les écorces de bois de feuillus morts en sous-bois) qui est souvent révélée par piégeage. Elle se rencontre le plus souvent sur chêne et occasionnellement sur d'autres feuillus comme le bouleau. SAINTE-CLAIRES-DEVILLE (1914) cite précisément cette

espèce de Vizzavona seulement. Il serait intéressant d'étudier comparativement des spécimens Corses avec l'espèce proche *Phloiotrya granicollis* Seidltz, 1898, citée de Sicile et de Tunisie (NIKITSKY & POLLOCK, 2008).

Wanachia triguttata (Gyllenhal, 1810)

Matériel examiné. – 2 spécimens : Corse-du-Sud, Zicavo, Ponte di Valpine (VA-HC-JT-global2), 41,8726°N 9,1359°E, alt. 1300 m, 29.VI.2019, *J. Touroult leg.*, H. Bouyon det. (CPHBo).

Autre matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Vivario, forêt de Vizzavona, 4.VII.2008, *H. Bouyon leg.* (CPHBo).

Commentaires. – *Wanachia triguttata* n'est pas mentionnée de Corse dans les anciens catalogues (SAINTE-CLAIRES DEVILLE, 1914, 1920, 1926, 1935-1938 ; HOULBERT & BARTHE, 1935) mais y a déjà été signalée récemment sur la fois de la capture de H. Bouyon à Vizzavona (BRUSTEL, 2014). C'est une espèce nocturne et discrète liée aux branches mortes de résineux gisant en sous-bois, de préférence envahies par de petits polypores. Les adultes sont souvent cachés sous les fragments d'écorces déhiscentes durant la journée. Les principales techniques pour la détecter sont le battage des branches au sol (en les soulevant délicatement et les battant ensuite au-dessus de la nappe) et les pièges vitres (dans lesquels les spécimens sont souvent abîmés et donc difficiles à déterminer). Elle doit être recherchée en Corse dans tous les peuplements de Pin laricio.

Famille Ripiphoridae Laporte de Castelnau, 1840

Macrosiagon praeusta (Gebler, 1830) (fig. 6)

Matériel examiné. – 3 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri Littoral BA 126 (BA-HC-JT-18), 41,9351°N 9,4123°E, alt. 2 m, 21.V.2021, *J. Touroult leg.*, H. Bouyon det., LPRC2021-1873 (MNHN) ; 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia (PI-HC-CV-13), 42,0204°N 9,4724°E, alt. 9 m, 22.V.2021, *C. Villemant leg.*, H. Bouyon det., LPRC2021-2993 (MNHN) ; 1 ex., Corse-du-Sud, Sotta, Valavo (VAL-HC-FS-02), 41,5243°N 9,2281°E, alt. 100 m, 26.V.2021, *F. Soldati leg.*, H. Bouyon det., LPRC2021-0145 (MNHN).

Séquences CO1. – 3 : LPRC2021-0145 (OR486209), LPRC2021-2993 (OR486191) et LPRC2021-1873 (OR486223).

Commentaires. – *Macrosiagon praeusta*, à l'instar des autres espèces de son genre, est une espèce parasite des guêpes solitaires qui font leurs nids dans des tiges végétales, comme les guêpes du genre *Odynerus* Latreille, 1802 (BETIS, 1912). Les adultes de cette espèce sont floricoles et thermophiles et sa répartition est strictement méditerranéenne, depuis les pays de la Caspienne en Asie jusqu'à l'Espagne au nord et l'Algérie au sud (LÖBL & SMETANA, 2008). Elle fréquente les pelouses sèches et les arrière-dunes avec une préférence marquée pour les *Eryngium* L.. Sa période d'apparition est généralement très brève. Les codes-barres ADN sont les premiers disponibles pour cette espèce dans BOLD.

Famille Mordellidae Latreille, 1802

Mordellistena reichei Emery, 1876

Matériel examiné. – 2 spécimens : Haute-Corse, Oletta, bord de l'Aliso (PL-MT-JT/FD/RLD/TL/MC/JP-01), 42,6534°N 9,2943°E, alt. 25 m, 18-26.VI.2020, *J. Piolain leg.*, P. Leblanc det. (MNHN).

Autre matériel examiné. – 2 spécimens : 1 ♂, Haute-Corse, Omessa (Francardo), 3.VI.2010, *B. Moncoutier leg.*, P. Leblanc det. (coll. B. Moncoutier) ; 1 ♂, Haute-Corse, Lucciana (embouchure du Golo), 14.V.2010, *B. Moncoutier leg.*, P. Leblanc det. (coll. B. Moncoutier).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Espèce d'Europe centrale et méridionale, toujours rare en France (cinq exemplaires signalés ces 20 dernières années) et pas signalée de

Corse (LEBLANC, 2014a). Trouvée au piège Malaise dans une ripsylve fleurie, cette espèce vit comme la plupart de ses congénères sur les fleurs à l'état adulte ce qui ne renseigne pas sur son biotope de développement larvaire.

Famille Tenebrionidae Latreille, 1802

Corticeus bicoloroides (Roubal, 1933) (fig. 22)

Matériel examiné. – 2 spécimens : Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di i Vaccili (S1-PT3), 41,7727°N 9,1212°E, alt. 940 m, 14-27.VI.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det. (CPHBr).

Autre matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Manso, forêt du Fango, 42,33368°N 8,82444°E, alt. 668 m, piège Polytrap™, 27.V-09.VI.2015, J. Madary leg., F. Soldati det. (CPJM).

Commentaires. – Espèce saproxylque toujours rare et localisée, vivant dans le bois carié des vieux arbres morts feuillus, principalement chênes, hêtres et peupliers, en compagnie de la fourmi *Lasius brunneus* (Latreille, 1798) (Hymenoptera, Formicidae). Elle possède ainsi un très fort indice patrimonial au niveau national (IP4) (BOUGET *et al.*, 2019). Elle était déjà connue de Corse : Aullène, col de la Vaccia (SOLDATI, 2007).

Lyphia tetraphylla (Fairmaire, 1857) (fig. 23)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, embouchure de l'étang de Palo (BA-HC-JT-37), 41,9352°N 9,4129°E, alt. 1 m, 25.V.2021, J. Touroult leg., F. Soldati det., LPRC2021-3030 (MNHN); 1 ex., Haute-Corse, Santo-Pietro-di-Tenda, arrière du marais de Saleccia (PS-HC-JT-12), 42,7191°N 9,2068°E, alt. 2 m, 20.VI.2020, J. Touroult leg., H. Bouyon det. (OCIC).

Commentaires. – Espèce toujours rare, prédatrice ou commensale de *Sinoxylon muricatum* (Linné, 1767) [syn. *S. sexdentatum* (Olivier, 1790)] (Coleoptera, Bostrichidae), dans les branches récemment mortes de Chêne (*Quercus ilex* L., *Q. pubescens* Willd., *Q. suber* L.), de Figuier (*Ficus carica* L.) ainsi que dans les vieux sarments de vigne (SOLDATI, 2007). Un des exemplaires a été obtenu au battage sur Chêne liège. L'espèce était connue de seulement quatre localités de Corse, incluant les observations historiques.

Tenebrio molitor Linné, 1758

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Mausoléo, Maison forestière de Tartagine, près de la cheminée (FA-HC-FS-01), 42,4946°N 8,9933°E, alt. 700 m, 1.VII.2019, F. Soldati leg. et det. (CPFS).

Commentaires. – Cette espèce cosmopolite et bien connue n'était pourtant pas signalée de Corse jusqu'à une date très récente (BAZZATO & CILLO, 2015). Ces derniers auteurs l'ont découverte en nombre, de nuit, dans la ville de Bonifacio. L'observation ci-dessus n'est donc que la seconde sur l'île, qui plus est presque à l'autre extrémité.

Famille Meloidae Gyllenhal, 1810

Eurymeloe mediterraneus Müller, 1925 (fig. 5)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Haute-Corse, Patrimonio, Col (ST-HC-JT-202), 42,7037°N 9,3413°E, alt. 120 m, 12.X.2020, J. Touroult & E. Poirier leg., H. Bouyon det., LPRC7415 (MNHN).

Autre matériel examiné. – 8 spécimens : 1 ♀, Haute-Corse, Calenzana, 16.II.2016, H. Bouyon leg. et det. (CPHBo); 1 ♀, Haute-Corse, Olmi-Cappella, 11.X.2017, H. Bouyon leg. et det. (CPHBo); 2 ♂, Haute-Corse, Mausoleo, 28.IX.2020, H. Bouyon leg. et det. (CPHBo); 1 ♂, Haute-Corse, Ghisonaccia, 7.X.2020, H. Bouyon leg. et det. (CPHBo); 1 ♂, Corse-du-Sud, Bonifacio, 14.II.2018, H. Bouyon leg. et det. (CPHBo); 1 ♀, Corse-du-Sud, Galéria, 17.II.2018, H. Bouyon leg. et det. (CPHBo); 1 ♀, Corse-du-Sud, Bonifacio, île de Cavallo, 25.III.2022, H. Bouyon leg. et det. (CPHBo).

Séquence CO1. – LPRC7415 (OR486217).

Commentaires. – Le taxon *Eurymeloe* Reitter, 1911, a été élevé au rang de genre dans un article récent (SÁNCHEZ-VIALAS *et al.*, 2022), sur la base d'analyses génétiques. *Eurymeloe mediterraneus* appartient au sous-genre *Bolognaia* Ruiz, García-París, Sánchez-Vialas & Recuero, 2022, dont il est l'espèce-type. Ce sous-genre regroupe quelques espèces de phénotypes très proches, caractérisés par un tégument noir mat à satiné et pubescent. On a longtemps pensé que *E. mediterraneus* était une espèce méditerranéenne et qu'elle était remplacée au nord par *E. rugosus* (Marsham, 1802), jusqu'à sa découverte en Angleterre (WALTERS, 2014). La faune corse des *Eurymeloe* est bien plus riche que la faune continentale française (BOLOGNA, 1991). Sans y être rare, *E. mediterraneus* est très peu citée de l'île. La difficulté d'observation des espèces de ce sous-genre peut expliquer le peu de données : d'activité nocturne, ces espèces sont plutôt automnales, passent l'hiver à l'état adulte et se rencontrent parfois au tout début du printemps. Elles passent la journée cachées au sol sous des feuilles, écorces, pierres... comme les carabiques et sont souvent mises en évidence par pot piège. Le code-barres ADN confirme la détermination morphologique.

Famille Pyrochroidae Latreille, 1807

Pyrochroa coccinea (Linné, 1761)

Matériel examiné. – 14 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di i Vaccili (S1-ML2), 41,7729°N 9,12159°E, alt. 930 m, 14-27.VI.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., J. Touroult det., LPRCorse3355 (MNHN) ; 1 ex., Corse-du-Sud, Sotta, Valavo (VAL-WT5), 41,5272°N 9,2264°E, alt. 80 m, 10-26.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det. (OCIC) ; 1 ex., *idem*, (VAL-PT2), 41,5362°N 9,2132°E, alt. 40 m, 9-26.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det., LPRC-JT21-053 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (VAL-HC-FS-01), 41,5355°N 9,2160°E, alt. 80 m, 26.V.2021, F. Soldati leg. et det., LPRC2021-0132 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (VAL-BS-FS-01), 41,5354°N 9,2141°E, alt. 60 m, 26.V.2021, F. Soldati leg. et det. ; 2 ex., *idem*, (VAL-WT6), 41,5270°N 9,2270°E, alt. 80 m, 10-26.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det. (OCIC) ; 3 ex., *idem*, (VAL-WT1), 41,5341°N 9,2141°E, alt. 50 m, 9-26.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det. (CPJT) ; 3 ex., *idem*, (VAL-WT8), 41,5271°N 9,2249°E, alt. 70 m, 10-26.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det. (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (VAL-WT2), 41,5347°N 9,2141°E, alt. 45 m, 9-26.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det. (MNHN).

Séquences CO1. – 2 : BC-LPRCorse3355 (OR486219) et LPRC2021-0132 (OR486230).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Cette espèce est très commune sur le continent comme en témoignent les 1600 observations partagées dans l'INPN fin 2022 (MNHN & OFB, 2003-2022). Cependant, le catalogue critique des Coléoptères de Corse (SAINTE-CLAIRES DEVILLE, 1914) ne citait pas cette espèce, le catalogue des Coléoptères de France n'indiquait pas la Corse (TRONQUET, 2014b) et l'INPN ne disposait d'aucune donnée pour ce territoire. On peut légitimement se demander si c'est un manque d'intérêt des naturalistes ou si cette espèce d'Europe moyenne devient rare dans le sud. Nos observations sont limitées à deux sites de vieilles chênaies du sud de la Corse : chênaie verte de l'Alta Rocca et suberaies de Porto-Vecchio. Beaucoup d'exemplaires ont été obtenus au piège attractif au vin rouge, ce qui n'est pas fréquent sur le continent. Les codes-barres ADN obtenus ne montrent aucune divergence génétique avec ceux des nombreux exemplaires d'Europe centrale disponibles dans BOLD.

Famille Aderidae Csiki, 1909

Vanonus brevicornis (Perris, 1869)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Corse-du-Sud, Sorbollano, Campu di Bonza (S3-PT4), 41,77188°N 9,12311°E, alt. 940 m, 11-25.VII.2019, J. Touroult leg., H. Brustel et N. Gompel. det. (CPHBr).



Fig. 1-6. – Photographies de spécimens vivants de Coléoptères de Corse. – 1, *Sphinctotropis corsica* (Marshall) en copula sur un tronc d'aulne (photo J. Tournoult). – 2, *Cantharis dissipata* Gemminger (photo J. Tournoult). – 3, *Saperda populnea* (Linné) (photo J. Tournoult). – 4, *Thorectes sardous* Erichson (photo H. Bouyon). – 5, *Eurymeloe mediterraneus* (Müller), femelle (photo H. Bouyon). – 6, *Macrosiagon praeusta* (Gebler) (photo H. Bouyon).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Cet exemplaire a été collecté au piège d’interception Polytrap™, positionné en canopée, en chênaie verte ; technique adaptée pour la capture des représentants de cette famille discrète. Cette espèce d’Europe de l’Ouest, très rarement collectée, est connue au plus près d’Italie (nord et centre) et de France continentale par cinq autres captures seulement, réalisées en Aquitaine pour trois d’entre elles : Gironde et Lot-et-Garonne par le type, à Sos (GOMPEL & BARRAU, 2002 ; GOMPEL, 2014), dans l’Aube (BOUYON, 2019) et aussi dans le Var (PONEL, 2022).

Famille **Scriptiidae** Gistel, 1848

Trotommidea revelierei Abeille de Perrin, 1885 (fig. 20)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Corse-du-Sud, Sorbollano, Campu di Bonza (S5-LF4), 41,7704°N 9,1250°E, alt. 890 m, 27.VI-11.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier, R. Poncet leg., P. Leblanc det. (MNHN).

Commentaires. – Espèce très rare, décrite de Corse en 1885, également signalée autrefois d’Italie (Sardaigne et Sicile). Elle est restée énigmatique avant d’être retrouvée en 2007 (forêt de l’Ospédale, 28.V.2007) par Dolhem, Evenou & Jiroux (LEBLANC, 2014b). Ses stations sont localisées en Corse-du-Sud sans que l’on puisse pour l’instant définir son aire complète de distribution. Les deux captures ont été faites dans le maquis, au piège “Lindgren Funnel” ou au battage des chênes verts.

Famille **Cerambycidae** Latreille, 1802

Purpuricenus kaehleri kaehleri (Linné, 1758)

Cerambyx kaehleri Linné, 1758 : 393. Localité-type : Italie.

Syn. *Purpuricenus kaehleri corsicus* Vartanis, 2018 : 40, **n. syn.**

Matériel examiné. – 15 spécimens : 3 ex., Corse-du-Sud, Sorbollano, Campu di Bonza (S5-LF3), 41,7705°N 9,1250°E, alt. 940 m, 11-25.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det. (OCIC) ; 1 ex., *idem* (S5-PT5), 41,7699°N 9,12496°E, alt. 940 m, 11-25.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det. BC-LPRCorse2495 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (S5-PT4), 41,7701°N 9,1251°E, alt. 930 m, 11-25.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det., BC-LPRCorse2496 (MNHN) ; 3 ex., *idem*, (S5-LF3) ; 41,7705°N 9,1250°E, alt. 890 m, 27-11.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det., BC-LPRCorse2498 (MNHN et CPJT) ; 2 ex., *idem*, (S5-LF2), 41,7699°N 9,1251°E, alt. 940 m, 27.VI-11.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det. (CPJT) ; 1 ex., *idem*, (S4-WT4), 41,7710°N 9,1244°E, alt. 950 m, 11-22.VI.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., J. Touroult det., BC-LPRCorse0090 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza (S1-LF2), 41,7726°N 9,1213°E, alt. 940 m, 14-27.VI.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det., BC-LPRCorse2494 (MNHN) ; 2 ex., *idem*, (S3-LF1), 41,7718°N 9,1231°E, alt. 940 m, 11-25.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det. (OCIC) ; 2 ex., Sorbollano (S2-LF2), 41,7721°N 9,1227°E, alt. 940 m, 11-25.VII.2019, J. Touroult, E. Poirier & R. Poncet leg., H. Brustel det. (OCIC et CPJT).

Séquences CO1. – 4 : BC-LPRCorse2494 (OR486236), BC-LPRCorse2495 (OR486216), BC-LPRCorse2497 (OR486246) et BC-LPRCorse2498 (OR486237).

Commentaires. – Espèce déjà signalée de Corse par SAINTE-CLAIRES DEVILLE (1914), puis mentionnée également, sans plus de précision, dans les faunes de VILLIERS (1978) et BERGER (2012). Elle paraît peu courante dans l’île comparativement à son abondance dans le sud de la France continentale (TOUROULT *et al.*, 2019). Une sous-espèce propre à l’île a été décrite sur la base de quatre exemplaires du cap Corse (VARTANIS, 2018). Selon son auteur, elle se distinguerait par sa petite taille (< 13 mm), la longueur plus courte des antennes, les pattes courtes et la forme de la macule noire élytrale. Ces critères sont variables au sein des

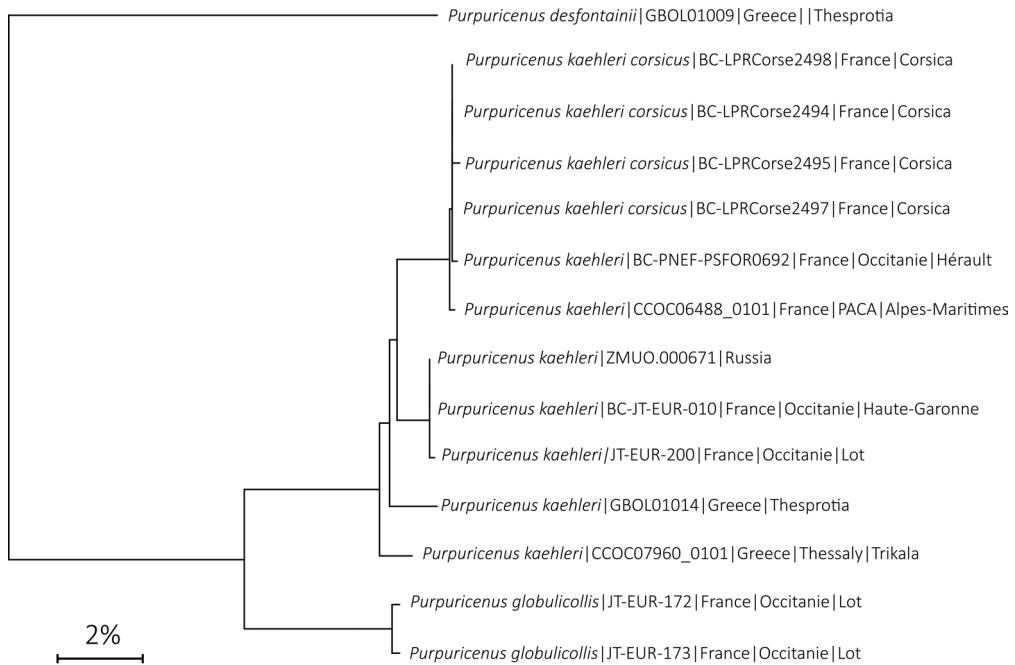


Fig. 7. – Arbre de distance génétique sur le code-barre ADN (gène CO1) de *Purpuricenus* d'Europe.

populations continentales de *P. kaehleri*, et montrent une variation allométrique entre la taille de corps et celles des pattes et antennes. Ceci entraînait un doute sur la validité de cette sous-espèce (TOUROULT *et al.*, 2019), mais l'isolement biogéographique de la Corse ne permettait pas d'exclure l'existence d'un taxon endémique. Les 15 spécimens obtenus dans l'Alta Rocca présentent une large gamme de taille et de coloration. Les codes-barres ADN ne séparent nullement nos spécimens de Corse de ceux d'Europe continentale (fig. 7). Ces divers éléments nous conduisent à conclure à la synonymie suivante : *Purpuricernus kaehleri corsicus* Vartanis, 2018, **n. syn.** de *Cerambyx kaehleri* Linné, 1758.

Saperda populnea (Linné, 1758) (fig. 3)

Matériel examiné. – 6 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Base aérienne Ventiseri (BA-BS-EP-10), 41,9229°N 9,3934°E, alt. 20 m, 19.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det. (CPJT) ; 2 ex., *idem*, (BA-BS-EP-30), 41,9102°N 9,4072°E, alt. 3 m, 24.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det., LPRC2021-2946 (MNHN) ; 3 ex., *idem*, (BA-BS-EP-20), 41,9112°N 9,40715°E, alt. 3 m, 22.V.2021, E. Poirier leg., J. Touroult det., LPRC2021-3018, LPRC2021-3019 (MNHN).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse Espèce non mentionnée par SAINTE-CLAIRES DEVILLE (1914), et pas non plus explicitement citée de Corse par VILLIERS (1978), BERGER (2012), TOUROULT *et al.* (2019), ni par SAUTIÈRE & BIDAULT (2020). Ces observations dans la zone humide du cordon littoral de la base aérienne de Ventiseri-Solenzara constituent donc la première mention avérée en Corse de cette espèce commune sur le continent.

Xylotrechus rusticus (Linné, 1758)

Matériel examiné. – 1 spécimen : Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di i Vaccili (FR-COR/2019/086), 41,7726°N 9,12106°E, alt. 920 m, assiettes colorées jaunes, 23-27.VI.2019, M. Pollet leg., H. Bouyon & J. Touroult det. (CPJT).

Commentaires. – Espèce non mentionnée par SAINTE-CLAIRES DEVILLE (1914), et pas non plus explicitement citée de Corse par VILLIERS (1978), BERGER (2012) ni par TOUROULT *et al.* (2019). SIROUX (2021) a publié très récemment la première donnée (Bastelica, 1.VII.2014). Notre observation confirme la présence de cette espèce à large répartition paléarctique mais manifestement rare en Corse.

Famille **Chrysomelidae** Latreille, 1802

Donacia impressa Paykull, 1799

Matériel examiné. – 3 spécimens : Haute-Corse, Agriate, étang Lotu et environs (PS-HC-000), 42,7183°N 9,2250°E, 16.VI.2020, *T. Lebard leg.*, H. Bouyon det., BC-LPRCorse4943, BC-LPRCorse4946 (MNHN).

Séquences CO1. – 2 : BC-LPRCorse4943 (OR486212) et BC-LPRCorse4946 (OR486196).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Première mention en Corse de cette espèce à large répartition paléarctique depuis le Kazakhstan jusqu'en Europe occidentale, répandue vers le sud jusqu'au Maghreb (BORDY *et al.*, 2012). La faune corse compte désormais trois espèces de *Donacia* Fabricius, 1775, avec *D. marginata* Hoppe, 1795, et *D. simplex* Fabricius, 1775. Ces trois espèces sont polyphages (plantes-hôtes des genres *Scirpus* L., *Typha* L., *Sparganium* L. et *Carex* L.) ce qui explique sans doute leur présence en Corse où les biotopes favorables aux *Donacia* (zones humides permanentes) sont peu nombreux. Les codes-barres ADN montrent une divergence certaine (11 %) avec les *Donacia impressa* d'Europe centrale et du nord disponibles dans BOLD.

Crepidodera fulvicornis (Fabricius, 1792) (fig. 9)

Matériel examiné. – 2 spécimens : Haute-Corse, Ventiseri, embouchure du Travu, au battage dans la ripisylve (BA-BS-PP-02), 41,9151°N 9,4114°E, alt. 2 m, 21.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Il s'agit d'une altise qui occupe une grande partie de l'Europe, atteignant la Sibérie vers l'est, et la France méridionale, l'Italie du nord et les Balkans vers le sud. En France elle est largement répandue mais paraît limitée aux montagnes dans le sud du pays (DOGUET, 1994, 2014). Sa présence en Corse constitue donc une surprise, d'autant plus qu'elle n'est pas non plus connue de Sardaigne (BIONDI *et al.*, 1994). Les conditions de capture n'ont pas été notées sur le moment, mais la plante-hôte était très certainement un *Salix* L., essence qui forme la majeure partie de la ripisylve de la station prospectée. Il s'agit donc d'un nouvel exemple d'une espèce plutôt alticole dans le sud de la France continentale mais qui est présente dans les marais littoraux de Corse.

Famille **Anthribidae** Billberg, 1820

Sphinctotropis corsica (Marshall, 1902) (fig. 1)

Matériel examiné. – 7 spécimens : 2 ex., Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, Punta di I Vaccili (s1-hc2), 41,7726°N 9,1211°E, alt. 990 m, 7.VI.2019, *J. Touroult leg.*; 1 ex., *idem*, Campo di Bonza (s1-hc3), 41,7727°N 9,1211°E, alt. 990 m, 8.VI.2019, *J. Touroult leg.*; 1 ex., *idem*, Punta di i Vaccili (AU-HC-JT-102b), 41,7725°N 9,1213°E, alt. 950 m, 16.VI.2020, *J. Touroult leg.*, BC-LPRCorse4958 (MNHN); 1 ex (débris), *idem*, vers le ruisseau de Codi (BO-HC-JT/FS-40), 41,7739°N 9,1223°E, alt. 920 m, 28.VI.2019, *J. Touroult & F. Soldati leg.*; 1 ex., *idem*, Punta di i Vaccili (S1-ML2), 41,77287°N 9,12159°E, alt. 930 m, 5-19.IX.2019; *J. Touroult leg.*, LPRC7746 (MNHN); 1 ex., *idem*, Punta di i Vaccili (BO-HC-JT/FS-24), 41,77266°N 9,1211°E, alt. 940 m, 27.VI.2019, *J. Touroult & F. Soldati leg.*, BC-LPRCorse0960 (MNHN).

Autre matériel examiné. – 1 spécimen : Corse-du-Sud, Ciamannacce, forêt de Puntenielli, 41,9853°N 9,1126°E, alt. 1530 m, piège Polytrap™, 29.VI-19.VII.2022, *J. Madary leg.*, T. Barnouin det. (LNEF).

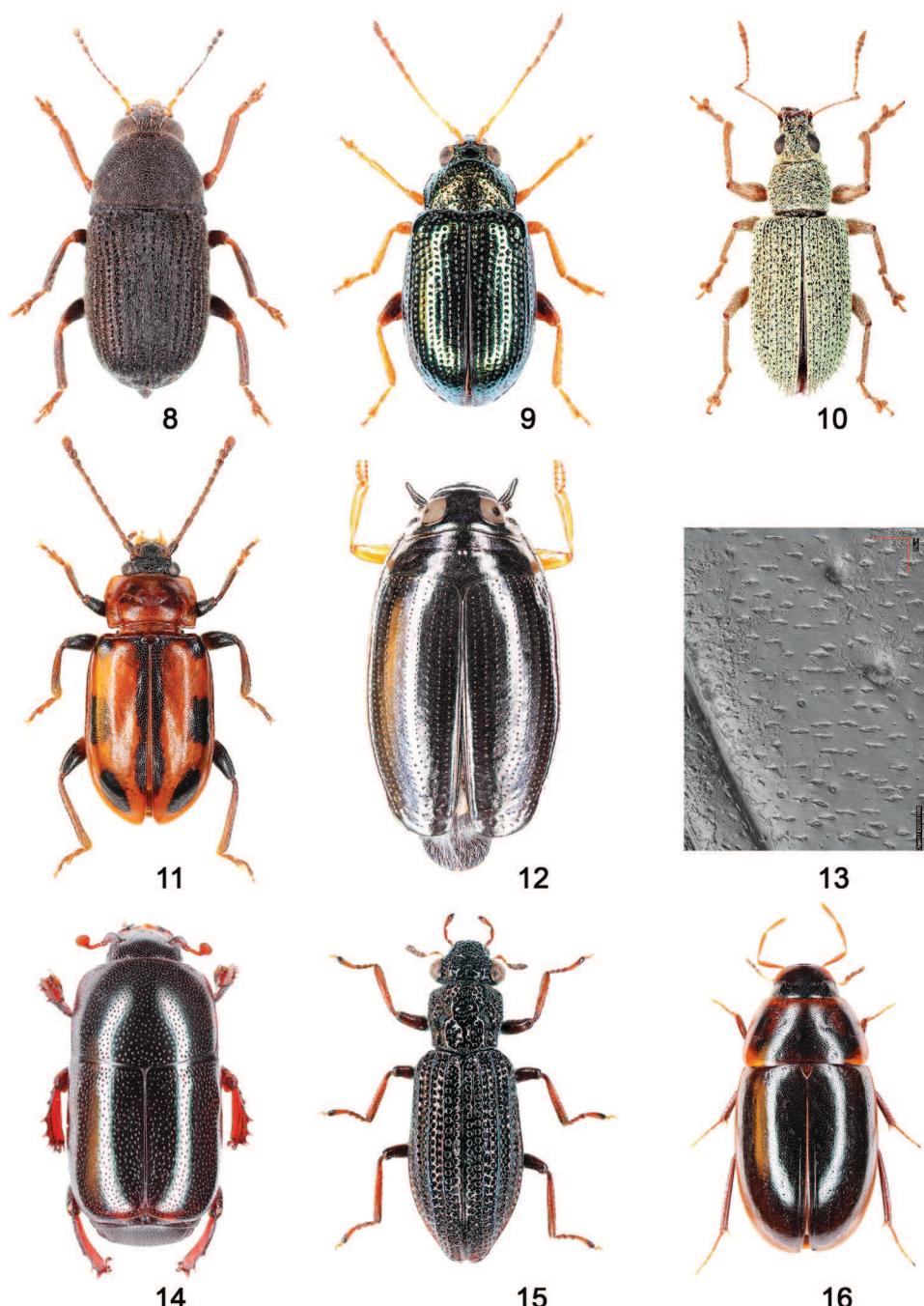


Fig. 8-16. – Coléoptères de Corse. – 8, *Melanopsacus grenieri* (Brisout de Barneville), 2,7 mm. – 9, *Crepidodera fulvicornis* (Fabricius), 2,8 mm. – 10, *Polydrusus xanthopus* Gyllenhal, 5,3 mm. – 11, *Ancylopus melanocephalus* Olivier, 5,5 mm. – 12-13, *Gyrinus colymbus* Erichson : 12, habitus, 5,3 mm ; 13, détail de la microsculpture. – 14, *Teretrius parasita* Marseul, 3 mm. – 15, *Hydrochus crenatus* (Fabricius), 2,5 mm. – 16, *Crepheleochares livornicus* (Kuwert), 4,5 mm. (Photos : P. Ponel).

Séquences CO1. – 2 : BC-LPRCorse4958 (OR486198) et LPRC7746 (OR486205).

Commentaires. – Espèce de grande taille, endémique de Corse, elle est restée énigmatique depuis sa description originale avant d'être enfin retrouvée en 2007 (CASSET *et al.*, 2009). Nos observations sur Serra-di-Scopamène sont concentrées sur 1 ha environ constitué d'une petite zone humide (suintement) avec de vieux aulnes glutineux au sein d'une chênaie verte de moyenne altitude (930-990 m). Ces observations confirment que l'espèce vit sur l'aulne : nous l'avons trouvée deux années de suite sur le même tronc d'environ 40 cm de diamètre, tombé mort au sol, possédant encore partiellement son écorce. Néanmoins, son interception récente en sapinière dans la forêt de Punteniellu à 1550 m d'altitude laisse envisager que cette espèce puisse se développer sur d'autres essences. En période de canicule, nous avons vu un exemplaire actif de nuit. Un exemplaire a été collecté au piège Malaise début septembre, ce qui étend sensiblement sa période d'activité connue. Cette unique capture au piège Malaise confirme que l'espèce est peu abondante, localisée et qu'elle vole peu : une seule capture par interception alors que dix pièges Malaise, 25 Polytrap™ et 20 Funnel trap étaient installés dans le secteur. Après la localité-type de Vizzavona (CASSET *et al.*, 2009) et une observation diffusée dans l'INPN, issue du forum Insecte.org sur la commune proche de Tavera (3.VIII.2012, *F. Chevallot leg.*), cette nouvelle contribution porte ainsi à quatre le nombre de stations connues en Corse. De plus, elle étend sa répartition d'une quarantaine de kilomètres vers le sud et de près de 400 m en altitude.

Melanopsacus grenieri (Brisout de Barneville, 1867) (fig. 8)

Matériel examiné. – 3 spécimens : 3 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, marais salants (MS-BS-PP-04), 41,5834°N 9,2900°E, alt. 1 m, 27.V.2021, *P. Ponel leg.* et det. (CPPO).

Commentaires. – *Melanopsacus grenieri* est un coléoptère Anthribidae à distribution assez large en Europe puisqu'il est présent de l'Espagne à la Hongrie ; il a été aussi signalé d'Algérie. Une mise au point de sa répartition française a été réalisée par PARMAIN & SOLDATI (2011). Les données compilées par ces auteurs montrent que l'espèce est surtout présente dans les départements méridionaux, particulièrement les Pyrénées-Orientales et le Var, bien qu'elle soit mentionnée au nord jusqu'en Île-de-France (BOUYON, 2014) et qu'on la rencontre même jusqu'en Moselle (observation non publiée). En Corse, il semble que la seule citation connue soit celle de Porto-Vecchio par Revelière, selon SAINTE-CLAIRES DEVILLE (1914). C'est dans cette même commune de Porto-Vecchio que nous en avons pris trois exemplaires, en battant un arbuste mort (non identifié sur le moment) situé au milieu des anciens marais salants, à proximité d'une construction en ruines. Il s'agit donc d'une confirmation pour une espèce qui n'avait plus été trouvée en Corse depuis au moins 109 ans. Elle est aussi présente en Sardaigne où elle a été découverte récemment dans la province de Medio Campidano (COLONNELLI *et al.*, 2011). Nous profitons de l'occasion fournie par cet article pour signaler une donnée inédite de France continentale : Var, Hyères, mont Fenouillet, deux exemplaires obtenus d'éclosion de branches mortes de *Quercus pubescens* le 23.V.1987 (*P. Ponel leg.*).

Famille Curculionidae Latreille, 1802

Polydrusus xanthopus Gyllenhal, 1834 (fig. 10)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 2 ex., Corse-du-Sud, Porto-Vecchio, sentier de la plage de Carataggio, 41.5756°N 9.3374°E, alt. 40 m, 23.V.2021 (CAR-BS-PP-02), *P. Ponel leg.* et det. (CPPO).

Commentaires. – Nouveau pour la faune de Corse. Espèce propre à l'ouest du bassin méditerranéen : France, Espagne, Portugal, Maroc, Algérie (HOFFMANN, 1950). Sa présence

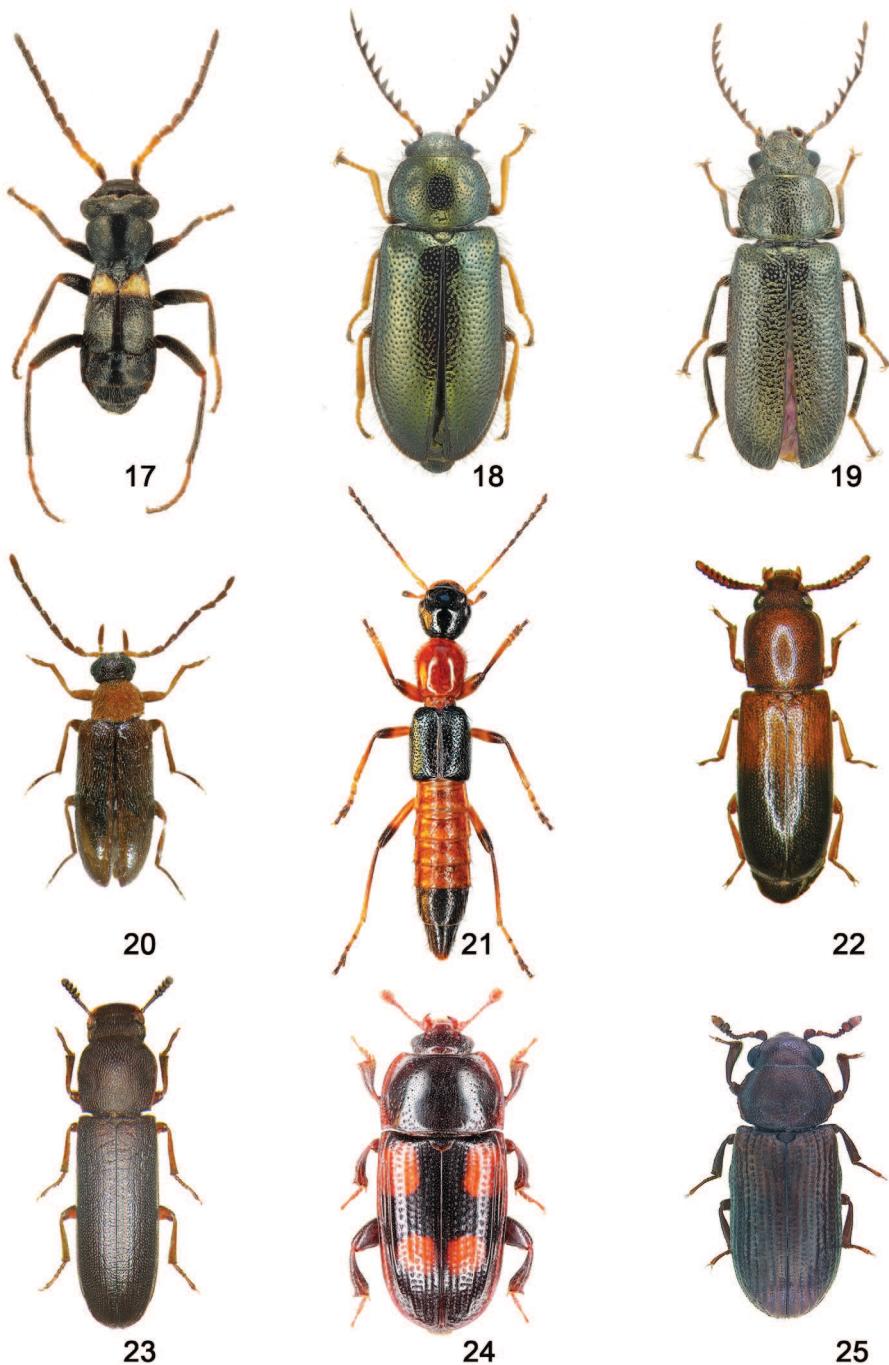


Fig. 17-23. – Coléoptères de Corse. – 17, *Brachemys brevipennis* (Laporte de Castelnau), mâle, 2,5 mm (photo : R. Constantin). – 18, *Aplocnemus chalconatus* (Germar), 6 mm (photo : R. Constantin). – 19, *Aplocnemus jejonus* Kiesenwetter, 6,2 mm (photo : R. Constantin). – 20, *Trotomidea revelierei* Abeille de Perrin, 2,55 mm (photo : P. Leblanc). – 21, *Paederus balcanicus* Koch, 8,4 mm (photo : P. Ponel). – 22, *Corticeus bicoloroides* (Roubal), 3,8 mm (photo : F. Soldati). – 23, *Lyphia tetraphylla* (Fairmaire), 5 mm (photo : F. Soldati). – 24, *Ipidia binotata* Reitter, 5,2 mm (photo : P. Ponel). – 25, *Odontosiphindus grandis* (Hampe), 3,2 mm (photo : T. Barnouin).

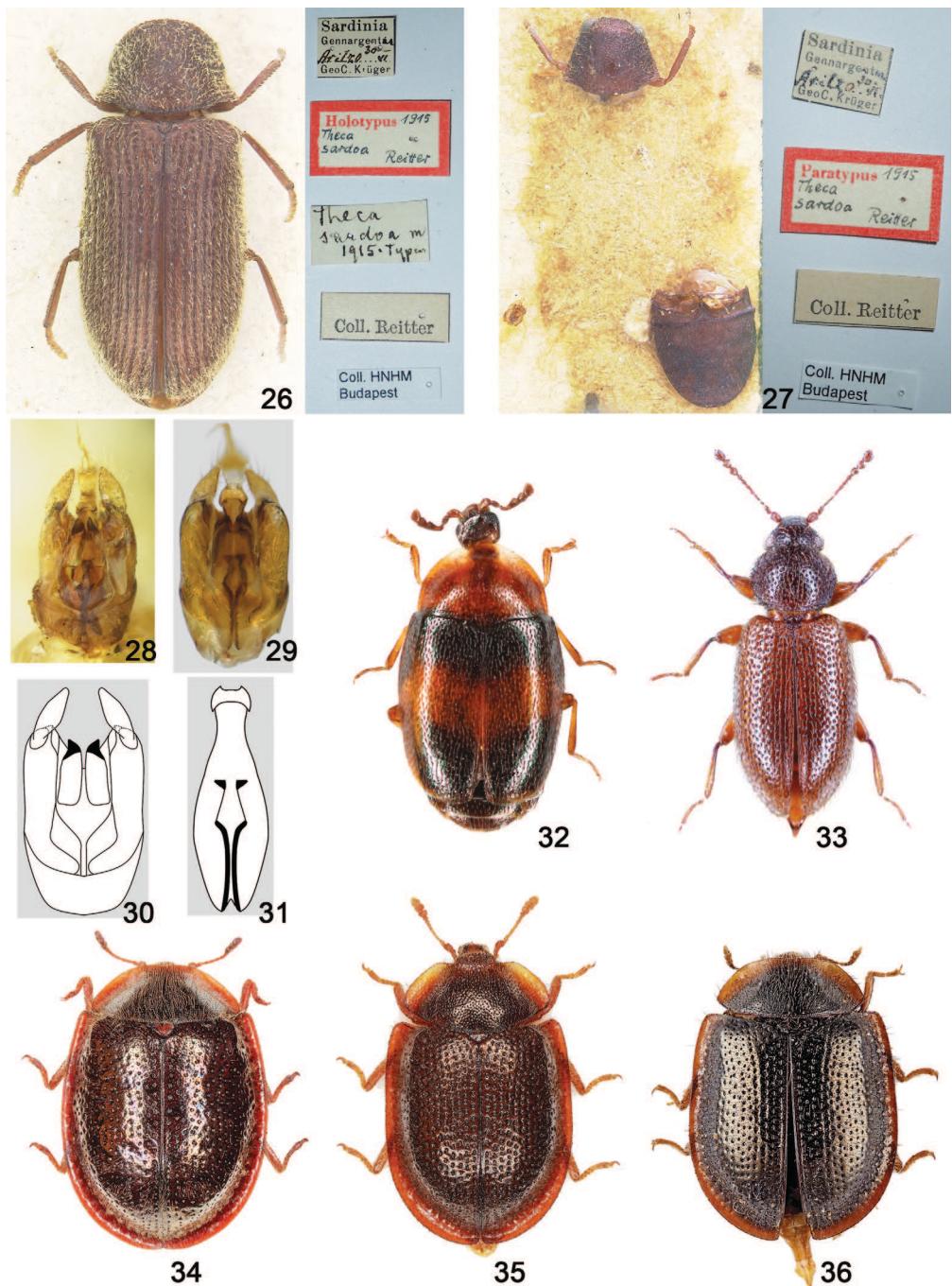


Fig. 26-36. – 26-31, *Stagetus sardous* (Reitter) : 26-27, habitus et étiquettes (photos : T. Barnouin) (26, holotype (3,5 mm); 27, paratype; 28-29, face ventrale de l'édéage (28, paratype, Sardaigne (0,45 mm); 29, Manso, Corse (0,42 mm)); 30-31, schémas de la face ventrale : 30, paramères ; 31, endophallus. – 32, *Arthrolips fasciata* (Erichson) (1,5 mm) (photos : P. Ponel). – 33, *Corticaria crenulata* (Gyllenhal) (2,1 mm) (photos : P. Ponel). – 34-36, *Thymalus Latreille* : 34, *T. limbatus* (Fabricius), spécimen de France continentale (6,3 mm) (photos : P. Ponel) ; 35-36, *T. punicus* Franz (35, spécimen de Tunisie (5 mm) (photos : P. Ponel) ; 36, spécimen de Corse (photo : J. Touroult)).

en France était douteuse jusqu'à une date récente puisque SCHOTT (2014) ne la mentionne pas dans son catalogue. Elle a cependant été confirmée dans notre pays par plusieurs observations récentes en Gironde (LESSIEUR & DAUPHIN, 2016), dans le Maine-et-Loire (MAUDET, 2019) et en Provence (Chevaillot, www.galerie-insecte.org ; Ponel, données non publiées). *Polydrusus xanthopus* est nouveau pour la faune de la Corse. Il s'agit certainement d'une espèce en expansion. Elle est connue pour être associée et nuisible à l'olivier (ALVARADO *et al.*, 2006), mais elle a été aussi trouvée sur frêne dans le Var (Ponel, non publié) et sur chêne (LESSIEUR & DAUPHIN, 2016 ; MAUDET, 2019). Sur le sentier de la plage de Carataggio, nous en avons pris deux exemplaires par battage, sans que la plante-hôte n'ait pu être notée.

Camptorhinus statua (Rossi, 1790)

Matériel examiné. – 21 spécimens : 1 ex., Corse-du-Sud, Sorbollano, Campu di Bonza (S3-LF2), 41,7718°N 9,1230°E, alt. 940 m, 14-27.VI.2019, J. Touroult leg., H. Brustel det. (MNHN); 1 ex., *idem*, (S4-ML1), 41,7708°N 9,1240°E, alt. 920 m, 14-27.VI.2019, J. Touroult leg., H. Bouyon det., BC-LPRCorse3397 (MNHN); 1 ex., *idem*, (S4-ML2), 41,77106°N 9,12434°E, alt. 900 m, 14-26.VI.2019, J. Touroult leg., H. Bouyon det. (OCIC); 4 ex., Sotta, Valavo (VAL-MT1), 41,5343°N 9,2146°E, alt. 50 m, 9-26.V.2021, E. Poirier leg., H. Bouyon det. (MNHN); 4 ex., *idem*, (VAL-MT4), 41,5272°N 9,2250°E,

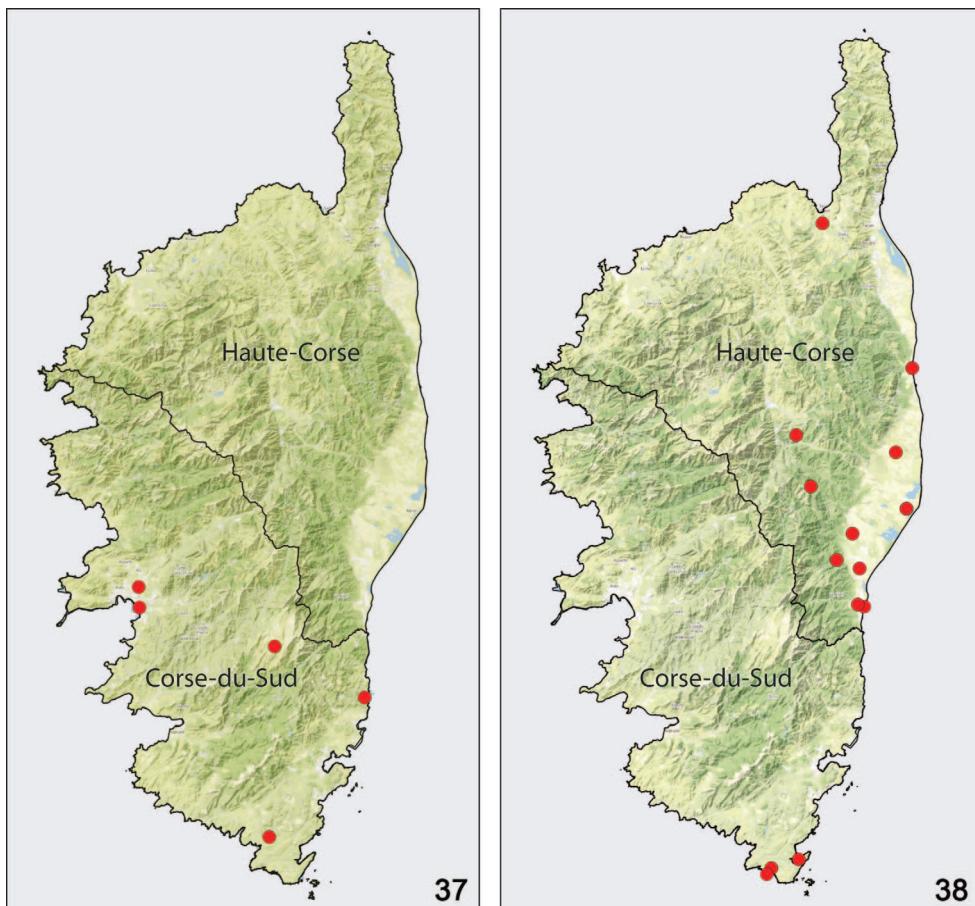


Fig. 37-38. – Carte des stations connues (enregistrées avec Data-Fauna-Flora, éditées avec QGIS sur fond Stamen-terrain, R. Constantin). – 37, *Cantharis dissipata* Gemminger. – 38, *Aplocnemus chalconatus* (Germar).

alt. 70 m, 10-26.V.2021, E. Poirier leg., H. Bouyon det. (OCIC) ; 2 ex., *idem* (VAL-PT1), 41,5354°N 9,2126°E, alt. 43 m, 9-26.V.2021 (MNHN) ; 2 ex., *idem* (VAL-PT6), 41,5277°N 9,2262°E; alt. 75 m, 10-26.V.2021 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (VAL-PT8), 41,5271°N 9,2243°E, alt. 60 m, 10-26.V.2021 (OCIC) ; 1 ex., *idem* (VAL-LFT1), 41,5360°N 9,2126°E, alt. 40 m, 9-26.V.2021 (OCIC) ; 2 ex., *idem* (VAL-LFT6), 41,5275°N 9,2261°E, alt. 80 m, 10-26.V.2021 (MNHN) ; 1 ex., *idem* (VAL-LFT7), 41,5269°N 9,2244°E, alt. 60 m, 10-26.V.2021 (MNHN) ; 1 ex., *idem* (VAL-LFT9), 41,5264°N 9,2300°E, alt. 145 m, 12-26.V.2021 (MNHN).

Séquence CO1. – BC-LPRCorse3397 (OR486221).

Commentaires. – Le code-barre ADN est très proche (99,54 %) de l’unique exemplaire d’Europe centrale disponible dans BOLD. Le type est d’Italie, “Etruria” (STÜBEN, 2018), soit la zone continentale la plus proche de la Corse. Cette espèce est largement répandue en Europe (du Rif marocain au Caucase par le nord de la Méditerranée) et le plus souvent liée aux vieux chênes dépérissants colonisés par de grands Cerambycidae (dont *Cerambyx spp.*). La suberaie de Valavo semble abriter une population importante de cette espèce.

CONCLUSION

Sur plus de 1300 espèces de Coléoptères déterminées à partir des inventaires *La Planète Revisitee*, nous avons identifié “seulement” 19 espèces non signalées de Corse. Ceci laisse à penser que cette faune, relativement bien connue, va encore longtemps résérer des découvertes moyennant des recherches sur les familles peu étudiées, sur les sites isolés, à des périodes de début ou fin de saison, et surtout avec des techniques appropriées et peu utilisées (interception, tamisage...).

Les nouveautés faunistiques concernent beaucoup d’espèces d’Europe moyenne (exemples *Dorcatoma punctulata*, *Paederus balcanicus*, *Pyrochroa coccinea* ou encore *Saperda populnea*) et relativement peu des taxons d’affinités méditerranéennes (exemple *Stagetus sardous*). Certaines de ces espèces sont communes sur le continent, d’autres plus localisées (ex. *Mordellistena reichei*). Pour les premières, la question se pose de savoir si l’absence de mention en Corse était due à un désintérêt des naturalistes pour ces taxons moins originaux que les endémiques tyrrhéniens, ou si ces espèces sont localisées et discrètes en Corse. Sans exclure la première hypothèse, il semble qu’elles n’ont pas été trouvées lors d’autres prospections modernes et systématiques, et que ces espèces sont réellement peu communes en Corse. Par ailleurs, la majorité d’entre elles ne sont pas signalées de Sardaigne. Ce modèle de répartition fait écho à des caractéristiques documentées en botanique, à savoir la présence importante en Corse (12 % des espèces de Corse) de taxons continentaux de flore et qui ne sont pas présents dans les autres îles méditerranéennes comme les Baléares, la Sardaigne et la Sicile (JEANMONOD, 2020).

Enfin, les séquences de codes-barres ADN suggèrent pour quelques taxons des divergences notables avec les populations continentales, qui mériteraient de plus amples investigations en taxonomie intégrative (exemples *Donacia impressa* et *Tillus elongatus*). Une fraction du matériel reste encore à étudier et nous espérons que d’autres découvertes pourront être publiées.

ORCID

Julien Touroult :  <https://orcid.org/0000-0002-4619-5590>

Thomas Barnouin :  <https://orcid.org/0000-0002-1194-3667>

Hervé Brustel :  <https://orcid.org/0000-0001-7309-5651>

Robert Constantin :  <https://orcid.org/0000-0003-1671-7412>

Fabien Soldati :  <https://orcid.org/0000-0001-9697-3787>

Philippe Ponel :  <https://orcid.org/0000-0003-2849-9977>

REMERCIEMENTS. – L'ensemble du matériel cité dans cet article, outre la rubrique "Autre matériel examiné", provient de l'exploration scientifique *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*. Cette mission a été organisée par le Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) en coopération avec la Collectivité de Corse (CdC) et l'Office Français de la Biodiversité (OFB). Nous remercions les partenaires financeurs (CdC et OFB) ainsi que les partenaires techniques qui ont facilité la réalisation des missions de terrain : les communes de l'Alta Rocca (Serra-di-Scopamène, Zonza et Zicavo) et de Tartagine (Olmi-Capella et Mausoléo), l'Office de l'Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), le Conservatoire du Littoral, la Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) et l'Office national des Forêts (ONF). La mission 2021 a été rendue possible grâce au soutien logistique de la Base aérienne 126 de Ventiseri-Solenzara.

Pour leur accueil et leur appui à la gestion du dispositif de piégeage, nous remercions sincèrement M. Jean-Paul Rocca-Serra et les écogardes de la Communauté de Communes de l'Alta Rocca ; pour leurs contributions à la préparation et à la réalisation des missions, nous remercions Olivier Pascal, Eddy Poirier, Rémy Poncelet, Serge Sarda, Stéphane Muracciole, Alain Delage, Cyril Berquier, Laetitia Hugot, Marie-Cécile André-Ruiz ; pour leur appui dans les travaux de prélèvements de tissus : Camille Gazay, Adrien Jailloux, Arzhvaël Jeusset, Julien Piolain, Solène Robert, Lionel Valladares, Benjamin Zelvelder ; Rodolphe Rougerie (référent codes-barres ADN) et Julien Brisset ; ainsi que les collègues « non coléoptéristes » qui ont récolté des échantillons pour nous : François Dusoulier, Olivier Gargominy, Romain le Divelec, Sylvain Déjean, Antoine Lévêque, Jérôme Barbut, Claire Jacquet, Marc Pollet, Anja De Braekeleer et Claire Villemant.

Les auteurs remercient également les collègues qui ont fourni du matériel d'étude de Corse : Julien Madary (ONF), Laurent Lathuilliére (ONF), Alain Coache (ICAHP), Pierre Cantot, Eric Jiroux et Bernard Moncoutier. Un grand merci également à Tamás Németh (HNHM) et à feu Otto Merkl (HNHM) pour le prêt des types de *Stagetus sardous*.

Enfin, merci à la société Keyence et à son ingénieur Yoann Boulatika pour la microphotographie de *Gyrinus columbus* réalisée au moyen du microscope VHX-7000.

AUTEURS CITÉS

- ALVARADO M., DURAN J. M., JIMENEZ N., SERRANO A. & DE LA ROSA A., 2006. – Contribución al conocimiento de *Polydrusus xanthopus* (Gyllenhal, 1834) (Coleoptera : Curculionidae), otiorrincos verde del olivo, en la provincia de Sevilla. *Boletín de Sanidad Vegetal - Plagas*, **32** (1) : 87-93.
- ANGELINI F., 1984. – Catalogo dei Coleóptera Haliplidae, Hygrobiidae, Dytiscidae e Gyrinidae d'Italia. *Memorie della Società entomologica italiana*, **61A** : 45-126.
- AUDISIO P., DE BIASE A., FERRO G., MASCAGNI A., PENATI F., PIRISINU Q. & VIENNA P., 1995. – Coleoptera Myxophaga, Polyphaga I (Hydrophiloidea, Histeroidea). In: Minelli A., Ruffo S. & La Posta (éds.), *Checklist delle specie della fauna italiana 46*. Bologna : Calderini, 19 p.
- AUDISIO P., BISCACCANTI A., CARPANETO G.M., CHIARI S., DE BIASE A., MAURIZI E. & PACE G., 2008. – *Odontosphindus grandis*, genus and species new to the Italian fauna (Coleoptera, Sphindidae). *Bollettino dell'Associazione Romana di Entomologia*, **63** (1-4) : 43-46.
- AUDISIO P., GOBBI G., LIBERTI G. & NARDI G., 1995. Coleoptera Polyphaga IX (Bostrichoidea, Cleroidea, Lymexyloidea). In : Minelli A., Ruffo S. & La Posta S. (éds), *Checklist delle specie della fauna italiana 54*. Bologna : Calderini, 27 p.
- BAMEUL F. & QUENEY P., 2014a. – Gyrinidae Latreille, 1810 (p. 81-82). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- BAMEUL F. & QUENEY P., 2014b. – Hydrochidae C. G. Thomson, 1859 (p. 169). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- BAMEUL F. & QUENEY P., 2014c. – Hydrophilidae Latreille, 1802 (p. 170-179). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- BAMEUL F. & QUENEY P., 2014d. – Scirtidae Fleming, 1821 (p. 395-397). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- BARNOUIN T., 2020. – Les *Stagetus* de France : clé d'identification et signalement de trois espèces nouvelles pour la faune française (Coleoptera, Ptinidae, Dorcatominae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **125** (2) : 121-137. https://doi.org/10.32475/bsef_2117
- BARNOUIN T., 2021. – Ptinidae Latreille, 1802, Dorcatominae C. G. Thomson, 1859 (p. 475-477). In : Tronquet M. & Peslier S. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France - Édition actualisée en temps réel*. Mise en ligne en janvier 2021. Perpignan : Association roussillonnaise d'entomologie, 921 p.

- BARNOUIN T., SOLDATI F. & NOBLECOURT T., 2018. – Redécouverte d'*Ochina leveillei* Sainte-Claire Deville, 1910 en Corse (Coleoptera Ptinidae Ernobiinae). *L'Entomologiste*, **74** (1) : 49-52.
- BAZZATO E. & CILLO D. 2015. – Reperti : *Tenebrio molitor* Linnaeus, 1758 (Coleoptera, Tenebrionidae) : 135. *Bollettino dell'Associazione Romana di Entomologia*, **70** (1-4) : 131-138.
- BERGER P., 2012. – *Coléoptères Cerambycidae de la faune de France continentale et de Corse. Actualisation de l'ouvrage d'André Villiers*, 1978. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 664 p.
- BETIS L., 1912. – Rhipiphorides. Tableaux analytiques illustrés et catalogue des Rhipiphorides gallo-rhénans. *Faune entomologique armoricaine*, Coléoptères, 64^{ème} famille. Rennes : imprimerie Oberthür, 40 p.
- BIONDI M., DACCORDI M., REGALIN R. & ZAMPETTI M. F., 1994. – *Coleoptera Polyphaga XV (Chrysomelidae, Bruchidae)*. In : Minelli A., Ruffo S. & La Posta S. (éds), *Checklist delle specie della fauna italiana 60*. Bologna : Calderini, 34 p.
- BOLOGNA M. A., 1991. – *Coleoptera: Meloidae. Fauna d'Italia 28*. Bologna : Calderini, xiv + 544 p.
- BORDY B., DOGUET S. & DEBREUIL M., 2012. – *Les Donaciinae de France (Coleoptera Chrysomelidae)*. Villelongue-dels-Monts : Rutilans & Magellanes, 92 p.
- BOROWSKI J., 1999. – A contribution to the central european species of the genus *Dorcatoma* Herbst, 1792 (Coleoptera, Anobiidae, Dorcatominae). *Annals of Warsaw agricultural University, Forestry and wood technology*, **49** : 127-136.
- BOUGET C., BRUSTEL H., NOBLECOURT T. & ZAGATTI P., 2019. – *Les Coléoptères saproxyliques de France. Catalogue écologique illustré*. Paris : Muséum national d'Histoire naturelle, 744 p.
- BOUYON H., 2014. – Anthribidae Billberg, 1820 (p. 630-632). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- BOUYON H., 2019. – Découverte de *Vanonus brevicornis* (Perris, 1869) dans le département de l'Aube (Coleoptera Aderidae). *Le Coléoptériste*, **22** (3) : 153.
- BOWESTEAD S., 1999. – A revision of the Corylophidae (Coleoptera) of the West Palaearctic Region. *Instrumenta Biodiversitatis*, **3** : 1-203.
- BOWESTEAD S., 2003. – A contribution to the knowledge of Corylophidae of the Palaearctic Region (Coleoptera) (p. 943-955). In : Leschen R.A.B. & Cuccodoro G. (éds), *Systematics of Coleoptera: Papers celebrating the retirement of Ivan Löbl*. Memoirs on Entomology, international. Gainesville : Associated Publishers, 955 p.
- BRUSTEL H., 2014. – Melandryidae Leach, 1815 (p. 522-524). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1056 p.
- BÜCHE B. & LUNDBERG S., 2002. – A new species of deathwatch beetle (Coleoptera: Anobiidae) discovered in Europe. *Entomologica fennica*, **12** : 78-84. <https://doi.org/10.33338/ef.84139>
- CANTOT P., 2020. – *Ancylopus melanocephalus*, A. G. Olivier, 1808 espèce nouvelle pour la Corse et la Sardaigne (Coleoptera, Endomychidae). *Le Coléoptériste*, **23** (3) : 147-148.
- CASALE A. 2003. – Family Carabidae Latreille, 1802, Tribe Sphodrini Laporte, 1834, subtribe Sphodrina Laporte, 1834 (p. 532-544). In : Löbl I. & Smetana A. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera, Volume 1: Archostemata, Myxophaga, Adephaga*. Stenstrup : Apollo Books, 819 p.
- CASSET L., BOUYON H. & DESCHAMP P., 2009. – *Sphinctotropis* (= *Spathorrhampus*) *corsicus* Marshall, 1902, “L’Anthribide de Corse” : la fin d’un mythe (Coleoptera Anthribidae). *L'Entomologiste*, **65** (2) : 103-105.
- COLONNELLI E., OSSELLA B.G. & CORNACCHIA P., 2011. – Records of Curculionoidea from the region-owned forest of Marganai and other localities of central-southern Sardinia (Coleoptera: Anthribidae, Attelabidae, Rhynchitidae, Apionidae, Nanophyidae, Brachyceridae, Curculionidae, Raymondionymidae, Dryophthoridae) (p. 581-607). In : Nardi G., Whitmore D., Bardiani M., Birtele D., Mason F., Spada L. & Cerretti P. (éds), *Biodiversity of Marganai and Montimannu (Sardinia). Research in the framework of the ICP Forests network. Conservazione Habitat Invertebrati 5*. Sommacampagna : Cierre Edizioni.
- CONSTANTIN R., 2007. – Révision des *Aplocnemus* de France avec description de trois nouvelles espèces. Observations taxonomiques et faunistiques sur les espèces françaises de Dasytidae et Acanthocnemidae (Coleoptera Cleroidea). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **112** (2) : 151-170. <https://doi.org/10.3406/bsef.2007.16415>

- CONSTANTIN R., 2014. – Cantharidae Imhoff, 1856 (p. 439-446); Dasytidae Laporte de Castelnau, 1840 (p. 468-471). In : Tronquet M. (coord.), Catalogue des Coléoptères de France. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- CONSTANTIN R., BOUYON H. & PONEL P., 2022. – Présence en Corse de *Cerapheles lateplagiatus* (Fairmaire, 1862) (Coleoptera : Melyridae : Malachiinae). *Le Coléoptériste*, 25 (3) : 144-146.
- COULON J. & PUPIER R., 2014. – Carabidae (p. 103-109). In : Tronquet M. (coord.), Catalogue des Coléoptères de France. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- DARILMAZ M. C. & KIYAK S., 2009. – Further study on *Chasmogenus* and *Paracymus* from Turkey (Coleoptera: Hydrophilidae). *Acta zoologica bulgarica*, 61 (1) : 105-108.
- DEKONINCK W. & VAN KERCKVOORDE M., 2002. – First observations in Belgium of the introduced « minute hooded beetle » *Arthrolips fasciata* (Erichson, 1842) (Coleoptera: Corylophidae). *Bulletin de la Société royale belge d'Entomologie*, 156 : 193-200.
- DOGUET S., 1994. – Coléoptères Chrysomelidae vol. 2 (Aldicinae). Faune de France 80. Paris : Fédération française des Sociétés de sciences naturelles, 694 p.
- DOGUET S., 2014. – Aldicinae (p. 606-618). In : Tronquet M. (coord.), Catalogue des Coléoptères de France. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- ERWIN T. L., 1967. – Bombardier Beetles (Coleoptera, Carabidae) of North America: Part II. Biology and Behavior of *Brachinus pallidus* Erwin in California. *The Coleopterists Bulletin*, 21 (2) : 41-55.
- ESPAÑOL F., 1969. – Notas sobre Anóbitos (Coleoptera). Los Stagetus Woll. del Mediterráneo occidental. *Eos*, 44 (4-6) : 103-119.
- FANTI F., 2014. – Catalogo critico delle Cantharidae d'Italia (Insecta, Coleoptera). *Memorie della Società Entomologica Italiana*, 91 (1-2) : 61-132. <https://doi.org/10.4081/MemorieSEI.2014.61>
- FILIPPI G. & COACHE A., 2021. – *Brachemys (Brachemys) brevipennis* (Laporte de Castelnau, 1838) : nouvelle localité sur l'île du Levant (Var) (Coleoptera Melyridae Malachiinae). *L'Entomologiste*, 77 (4) : 263-265.
- FRANCISCOLO M. E., 1979. – Coleoptera Halipidae, Hygrobiidae, Gyrinidae, Dytiscidae. Fauna d'Italia 14. Bologna : Calderini, 804 p.
- FRANZ H., 1981. – Ein neuer *Thymalus* aus Tunesien, (Ostomidae, Col.). *Koleopterologische Rundschau*, 55 : 51-52.
- FREEMAN J-C., ALLEMAND R. & VAN MEER C., 2003. – *Odontosphindus grandis* Hampe, nouvelle espèce, nouveau genre, nouvelle sous-famille pour la faune de France et pour l'Europe occidentale (Coleoptera, Sphindidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, 108 (3) : 221-232. <https://doi.org/10.3406/bsef.2003.16958>
- GARGOMINY O., TERCERIE S., RÉGNIER C., DUPONT P., DASZKIEWICZ P., ANTONETTI P., LÉOTARD G., RAMAGE T., IDCZAK L., VANDEL E., PETITTEVILLE M., LEBLOND S., BOULLET V., DENYS G., DE MASSARY J.C., DUSOULIER F., LÉVÈQUE A., JOURDAN H., TOUROULT J., ROME Q., LE DIVELEC R., SIMIAN G., SAVOURÉ-SOUBELET A., PAGE N., BARBUT J., CANARD A., HAFFNER P., MEYER C., VAN ES J., PONCET R., DEMERGES D., MEHRAN B., HORELLOU A., AH-PENG C., BERNARD J-F., BOUNIAS-DELACOUR A., CAESAR M., COMOLET-TIRMAN J., COURTECUISSE R., DELFOSSE E., DEWYNTER M., HUGONNOT V., LAVOCAT BERNARD E., LEBOUVIER M., LEBRETTON E., MALÉCOT V., MOREAU P. A., MOULIN N., MULLER S., NOBLECOURT T., NOËL P., PELLENS R., THOUVENOT L., TISON J. M., ROBBERT GRADSTEIN S., RODRIGUES C., ROUHAN G. & VÉRON S., 2022. – TAXREF v16.0, référentiel taxonomique pour la France. *PatriNat (OFB-CNRS-MNHN)*. Paris : Muséum national d'Histoire naturelle et Office français de la biodiversité. Archive de téléchargement contenant 8 fichiers. <https://inpn.mnhn.fr/telechargement/referentiel/Espce/taxref/16.0/menu>
- GIMMEL M.L., BOCAKOVA M., GUNTER N.L. & LESCHEN R. A. B., 2019. – Comprehensive phylogeny of the Cleroidea (Coleoptera: Cucujiformia). *Systematic Entomology*, 44 : 527-558. <https://doi.org/10.1111/syen.12338>
- GOMPEL N., 2014. – Aderidae Csiki, 1909 (p. 561-562). In : Tronquet M. (coord.), Catalogue des Coléoptères de France. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- GOMPEL N. & BARRAU E., 2002. – Les Aderidae de la faune de France (Coleoptera). *Annales de la Société entomologique de France*, 38 (3) : 211-238.

- GOMY Y., 2011. – Contribution à l'établissement des catalogues régionaux : Coleoptera Histeridae IX. *L'Entomologiste*, **67** (2) : 71-89.
- GOMY Y., PARMAIN G. & MILLARAKIS P., 2012. – *Teretrius (Neotepetrius) parasita* Marseul, 1862, espèce nouvelle pour la France continentale (Coleoptera Histeridae). *L'Entomologiste*, **68** (4) : 197-198.
- GOURVÈS J., 2019. – *Teretrius parasita* Marseul, 1862 dans les Pyrénées-Orientales (Coleoptera, Histeridae, Abraeinae, Teretriini). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **28**(1) : 5.
- GUIGNOT F., 1947. – *Coléoptères Hydrocanthares*. Faune de France 48. Paris : Miscellanea Entomologica, 288 p.
- HANSEN M., 2004. – Family Hydrophilidae Latreille, 1802 (p 44-68). In : Löbl I. & Smetana A. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera*, Volume 2 : Hydrophiloidea, Histeroidea, Staphylinoidea. Stenstrup : Apollo Books, 942 p.
- HEBAUER F. & KLAUSNITZER B., 1998. – *Insecta: Coleoptera: Hydrophiloidea : Georissidae, Spercheidae, Hydrochidae, Hydrophilidae (exkl. Helophorus)*. Süßwasserfauna von Mitteleuropa Bd. 20/7, 8, 9, 10-1. Stuttgart : Spektrum Akademischer Verlag, 134 p.
- HEBERT P. D. N., BRAUKMANN T. W. A., PROSSER S. W. J., RATNASINGHAM S., DEWAARD J. R., IVANOVA N. V., JANZEN D. H., HALLWACHS W., NAIK S., SONES J. E. & ZAKHAROV E. V., 2018. – A Sequel to Sanger: amplicon sequencing that scales. *BMC Genomics*, **19** (1) : 1-14. <https://doi.org/10.1186/s12864-018-4611-3>
- HENDRICH L., MORINIÈRE J., HASZPRUNAR G., HEBERT, P. D., HAUSMANN A., KÖHLER F. & BALKE M., 2015. – A comprehensive DNA barcode database for Central European beetles with a focus on Germany: adding more than 3500 identified species to BOLD. *Molecular Ecology Resources*, **15** (4) : 795-818. <https://doi.org/10.1111/1755-0998.12354>
- HOFFMANN A., 1950. – *Coléoptères Curculionides vol. I*. Faune de France 52. Paris : Fédération française des sociétés de sciences naturelles, 486 p.
- HOLMEN M., 1987. – *The aquatic Adephaga (Coleoptera) of Fennoscandia and Denmark, I. Gyrinidae, Halipidae, Hygrobiidae and Noteridae*. Fauna Entomologica Scandinavica 20. Leiden-Copenhagen : Brill, Scandinavian Science Press, 168 p. <https://doi.org/10.1163/9789004273443>
- HOULBERT C. & BARTHE E., 1935. – Melandryidae. Tableaux analytiques des coléoptères de la faune Franco-Rhénane. Famille LXX. *Miscellanea Entomologica*, **35** : 1-72.
- JEANMONOD D., 2020. – Importance et caractéristiques des taxons cyrno-continentaux, et analyse de leur absence hors de Corse. *Candollea*, **75** : 291-310. <https://doi.org/10.15553/c2020v752a11>
- JELINEK J. & AUDISIO P., 2007. – Family Nitidulidae Latreille, 1802 (p. 459-491). In : Löbl I. & Smetana A. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera*, Volume 4 : Elateroidea, Derodontoidea, Bostrichoidea, Lymexyloidea, Cleroidea, Cucujoidea. Stenstrup : Apollo Books, 935 p.
- JIROUX É. (coord.), BOUYON H., COULON J., DOLHEM F., FLUTSCH G., MACHARD P., MONCOUTIER B. & PRÉVOST P., 2019. – *Faune des Coléoptères de Corse, vol. 1. Familles des Carabidae, Nebriidae, Omophroniidae, Cicindelidae, Siagonidae, Scaritidae, Apotomidae, Brachinidae, Psydridae, Trechidae et Harpalidae*. Conflans-Sainte-Honorine : Magellanes, 332 p.
- JIROUX É. (coord.), BORDAT, P., KEITH P., HUCHET J-B., MONCOUTIER B., BOUYON H., DOLHEM F. & PRÉVOST P., 2020. – *Faune des Coléoptères de Corse, vol. 2. Familles des Lucanidae, Trogidae, Geotrupidae, Hybosoridae, Chironidae, Aphodiinae et Scarabaeinae*. Conflans-Sainte-Honorine : Magellanes, 204 p.
- JIROUX É. (coord.), GOMY Y., LAGARDE M., BOUYON H., LACKNER T., JIROUX E., PRÉVOST P. & DOLHEM F., 2021a. – *Faune des Coléoptères de Corse, vol. 3. Famille des Histeridae Gyllenhal, 1808 - Silphidae MacLeay, 1818*. Conflans-Sainte-Honorine : Magellanes, 112 p.
- JIROUX É. (coord), PRÉVOST P., BOUYON H. & DOLHEM F., 2021b. – *Faune des Coléoptères de Corse, vol. 4. Familles des Gyrinidae, Halipidae, Noteridae, Paelobiidae, Dytiscidae*. Conflans-Sainte-Honorine : Magellanes, 124 p.
- JIROUX É. (coord.), PRÉVOST P., BOUYON H., MONCOUTIER B. & DOLHEM F., 2022. – *Faune des Coléoptères de Corse, vol. 5. Famille des Buprestidae*. Conflans-Sainte-Honorine : Magellanes, 134 p.
- KOCHER L., 1956. – Catalogue commenté des Coléoptères du Maroc, Fascicule IV (Clavicernes et groupes voisins). *Travaux de l'Institut Scientifique Chérifien, série Zoologie*, **11** : 1-136.

- KOLIBÁČ J., 2007. – Family Trogossitidae Latreille, 1802 (p. 364-366). In : Löbl I. & Smetana A. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera, Volume 4 : Elateroidea, Derodontoidea, Bostrichoidea, Lymexyloidea, Cleroidea, Cucujoidea*. Stenstrup : Apollo Books, 935 p.
- KLAUSNITZER B., 2009. – *Insecta: Coleoptera: Scirtidae. Süßwasserfauna von Mitteleuropa Bd. 20/17*. Heidelberg : Spektrum Akademischer Verlag, 326 p. <https://doi.org/10.1007/978-3-8274-2187-6>
- LEBLANC P., 2014a. – Mordellidae Latreille 1802 (p. 527-534). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- LEBLANC P., 2014b. – Scraptiidae Gistel 1848 (p. 562-565). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- LESSIEUR D. & DAUPHIN P., 2016. – Découverte en Gironde de *Polydrusus xanthopus* Gyllenhal, 1834 (Coleoptera, Curculionidae, Entiminae). *Bulletin de la Société linnéenne de Lyon*, (N. S.) **44** (4) : 371-372.
- LIBERTI G., 2009. – The Dasytidae (Coleoptera) of Sardinia. *Zootaxa*, **2318** (1) : 339-385. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.2318.1.12>
- LIBERTI G., 2019. – The *Aplocnemus* Stephens, 1830, of Greece (Coleoptera, Cleroidea, Dasytidae). A contribution to their knowledge. *Natural History Sciences, Atti della Societa Italiana di Scienze Naturali e del Museo Civico di Storia Naturale in Milano*, **6** (1) : 3-26. <https://doi.org/10.4081/nhs.2019.389>
- LINNÉ C., 1758. – *Systema naturae per regna tria naturae secundum classes, ordines, genera, species, cum characteribus, differentiis, synonymis, locis. Editio decima*. Holmiae : Impensis Direct. Laurentii Salvii, 824 p. <https://www.biodiversitylibrary.org/item/10277>
- LÖBL I. & SMETANA A. (éds), 2008. – *Catalogue of Palaearctic Coleoptera. Vol. 5: Tenebrionoidea*. Stenstrup : Apollo Books, 670 p. <https://doi.org/10.1163/9789004260900>
- LUIGIONI P., 1929. – I Coleotteri d'Italia. Catalogo sinonimico-topografico-bibliografico. *Memorie della pontificia Accademia delle Scienze Nuovi Lincei*, **13** : 1-1160.
- MAUDET Y., 2019. – Découverte de deux *Polydrusus* (Coleoptera, Curculionidae) nouveaux en Maine-et-Loire : *Polydrusus leucaspis* Boheman, 1840 et *Polydrusus xanthopus* Gyllenhal, 1834. *Invertébrés Armoricains*, **20** : 14-16.
- MAZUR S., 2015. – Family Histeridae Gyllenhal, 1808 (p. 76-130). In : Löbl I. & Löbl D. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera, vol. 2 (2 parts) : Hydrophiloidea - Staphylinoidea. Revised and updated edition*. Leyde : Brill, xxvi + 1702 p.
- MILLÁN A., SÁNCHEZ-FERNÁNDEZ D., ABELLÁN P., PICAZO F., CARBONELL J. A., LOBO J. M. & RIBERA I., 2014. – *Atlas de los coleópteros acuáticos de España peninsular*. Madrid : Ministerio de Agricultura, Alimentación y Medio Ambiente, 820 p.
- MIFSUD C. M., VELLA N. & VELLA A., 2021. – Contribution to the knowledge of the beetle fauna (Insecta, Coleoptera) of Malta: new records of seven species with supporting DNA barcodes. *Check List*, **17** (5) : 1443-1449. <https://doi.org/10.15560/17.5.1443>
- MNHN & OFB (éds), 2003-2022. – *Inventaire national du patrimoine naturel (INPN)*. <https://inpn.mnhn.fr>. [Consulté le 10.XI.2022].
- MONCOUTIER B., 2014. – Nitidulidae Latreille, 1802 : 478-486. In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- MORAVEC P., UÉNO S. I. & BELOUsov I. A., 2003. – Family Carabidae Latreille, 1802, Tribe Trechini Bonelli, 1810 (p. 288-346). In : Löbl I. & Smetana A. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera, Volume 1: Archostemata, Myxophaga, Adephaga*. Stenstrup : Apollo Books, 819 p.
- MORETTO P., 1996. – Un *Thorectes* Mulsant nouveau pour la Corse (Coleoptera, Scarabaeoidea, Geotrupidae). *Bulletin mensuel de la Société linnéenne de Lyon*, **65** (1) : 17-19. <https://doi.org/10.3406/linly.1996.11105>
- NIKITSKY N. B. & POLLOCK D. A., 2008. – Family Melandryidae Leach, 1815 (p. 64-73). In : Löbl I. & Smetana A. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera, Volume 5: Tenebrionoidea*. Stenstrup : Apollo Books, 670 p.
- NYHOLM T., 1964. – *Cyphon putoni* Bris. und mit ihm nächstverwandte Arten (Col., Helodidae). Studien über die Familie Helodidae VII. *Opuscula Entomologica*, **29** : 41-56.

- PARMAIN G. & SOLDATI F., 2011. – Taxonomie, écologie et répartition en France de *Melanopsacus grenieri* (Brisout de Barneville, 1867) (Coleoptera, Anthribidae, Choraginae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **20** (2) : 69-71.
- PENTINSAARI M., HEBERT P. D. & MUTANEN M., 2014. – Barcoding beetles: a regional survey of 1872 species reveals high identification success and unusually deep interspecific divergences. *PLoS One*, **9** (9) : e108651. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0108651>
- PETITPRÊTRE J., 2014. – Buprestidae Leach, 1815 (p. 398-410). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- PONEL P., 2022. – Découverte de *Vanonus brevicornis* (Perris, 1869) dans le département du Var [Coleoptera, Aderidae]. *Annales de la Société des Sciences naturelles de Toulon et du Var*, **74** : 49-50.
- PONEL P. & ANDRIEU-PONEL V., 2017. – Un Coléoptère “marin” mythique redécouvert sur l’aire d’adhésion du Parc national de Port-Cros *Brachemys brevipennis* (Laporte de Castelnau, 1838) (Coleoptera, Malachiidae) sur la presqu’île de Giens (Hyères, Var). *Scientific Reports of Port-Cros national Park*, **31** : 325-329.
- PONEL P., PEREZ C., BOOTH R. & BOWESTEAD S., 2010. – Quelques Corylophidae remarquables pour la faune de France, de Grande-Bretagne et de l’île de Madère (Coleoptera Corylophidae). *L'Entomologiste*, **66** (5-6) : 241-244.
- PRAZZI E., MARAVANTANO G., BILLECI V. & SORRENTINO G., 2020. – *Cybister tripunctatus africanus* (Castelnau, 1834) (Coleoptera Dytiscidae): first record for Lampedusa Island (Pelagie Islands, Sicily Channel). *Biodiversity Journal*, **11** (1) : 15-16. <https://doi.org/10.31396/Biodiv.Jour.2020.11.1.15.16>
- QUÉINNEC E., 2014. – Trechidae Bonelli, 1810, Trechini (p. 117-135). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- QUENEY P. & PRÉVOST P., 2021. *Clés d'identification des Coléoptères aquatiques (adultes) de France métropolitaine. Tome I : Myxophaga, Polyphaga Hydrophiloidea (y compris espèces terrestres)*. Compiègne : ADEP, 185 p.
- RATNASHINGHAM S. & HEBERT P. D. N., 2007. – BOLD: The Barcode of Life Data System (www.barcodinglife.org). *Molecular Ecology Notes*, **7** : 355-364. <https://doi.org/10.1111/j.1471-8286.2007.01678.x>
- RATTI E., 2007. – Segnalazioni 193 - *Arthrolips fasciata* (Erichson, 1842) (Insecta: Coleoptera: Corylophidae). *Bollettino del Museo Civico di Storia Naturale di Venezia*, **58** : 321-322.
- REITTER E., 1915. – *Theca sardoa* n. sp. (Col. Anobiidae). *Wiener Entomologische Zeitung*, **34** : 116. <https://doi.org/10.5962/bhl.part.10599>
- ROCCHI S., 2011. – Contribution to the knowledge of the Hydrophiloidea of Sardinia (Coleoptera: Hydrochidae, Hydrophilidae, Sphaeridiidae, Spercheidae) (p. 287-311). In : Nardi G., Whitmore D., Bardiani M., Birtele D., Mason F., Spada L. & Cerretti P. (éds), *Biodiversity of Marganai and Montimannu (Sardinia). Research in the framework of the ICP Forests network. Conservazione Habitat Invertebrati 5*. Sommacampagna : Cierre Edizioni, 895 p.
- ROSE O. & ZAGATTI P., 2018. – Les *Corticaria* de la faune de France continentale et de Corse : clé illustrée des espèces (Coleoptera Cucujoidea Latridiidae). *L'Entomologiste*, **74** (3) : 137-144.
- ROUGERIE R., LOPEZ-VAAMONDE C., BARNOUIN T., DELNATTE J., MOULIN N., NOBLECOURT T., NUSILLARD B., PARMAIN G., SOLDATI F. & BOUGET C., 2015. – PASSIFOR: A reference library of DNA barcodes for French saproxylic beetles (Insecta, Coleoptera). *Biodiversity Data Journal*, **3** : e4078. <https://doi.org/10.3897/BDJ.3.e4078>
- RÜCKER W. H., 2018. – *Latridiidae und Merophysiidae der West-Paläarktis*. Neuwied : W. H. Rücker, 676 p.
- SAINTE-CLAIRES DEVILLE J., 1914. – *Catalogue critique des Coléoptères de la Corse*. Caen : Imprimerie Adeline, G. Poisson et Cie, 573 p. <https://doi.org/10.5962/bhl.title.102399>
- SAINT-CLAIRES DEVILLE J., 1920. – Catalogue critique des Coléoptères de la Corse, 2^e supplément. *Annales de la Société entomologique de France*, **89** [1919] : 377-404.
- SAINT-CLAIRES DEVILLE J., 1926. – Catalogue critique des Coléoptères de la Corse, 3^e supplément. *Annales de la Société entomologique de France*, **95** : 113-130.
- SAINT-CLAIRES DEVILLE J., 1935-1938. – Catalogue raisonné des Coléoptères de France (complété et publié par Méquignon). *L'Abeille, journal d'entomologie*, **36** (2) : 1-467.

- SÁNCHEZ-VIALAS A., RUIZ J., RECUERO E., GUTIÉRREZ-PÉREZ F. & GARCÍA-PARÍS M., 2022. – A new systematic arrangement for the blister beetle genus *Eurymeloe* (Meloini, Meloidae, Coleoptera) with the description of a new species from Spain. *ZooKeys*, **1109** : 17-48.
<https://doi.org/10.3897/zookeys.1109.83863>
- SAUTIÈRE C. & BIDAULT J., 2020. – Contribution à la connaissance de la faune des Cerambycidae de Corse (Coleoptera). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **29** (2) : 109-123.
- SCHAEFER L., 1949. – *Les buprestides de France. Tableaux analytiques des Coléoptères de la faune franco-rhénane*. Paris : éditions scientifiques du Cabinet entomologique E. le Moult, 511 p.
- SCHAEFER J., 1972. – Catalogue des Coléoptères Buprestides de France (fin). *Bulletin mensuel de la Société Linnéenne de Lyon*, **41** (8) : 155-164.
- SCHMIDT J., 1994. – Revision der mit *Agonum (s. str.) viduum* (Panzer, 1797) verwandten Arten (Coleoptera Carabidae). *Beiträge zur Entomologie*, **44** (1) : 3-51. <https://doi.org/10.21248/contrib.entomol.44.1.3-51>
- SCHOTT L., 2014. – Curculionidae Latreille, 1802, Entiminae Schoenherr, 1823, Polydrusini Schoenherr, 1823 (p. 707-709). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- SECQ M., 2014. – Famille Histeridae Gyllenhal, 1808 (p.190-201). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- SECQ M. & SECQ B., 1991. – Les Plegaderini de la faune de France (Col. Histeridae). *L'Entomologiste*, **47** (4) : 195-204.
- SECQ M. & SECQ B., 1995. – Deux Histérides nouveaux pour la faune de France (Col.). *L'Entomologiste*, **51** (4) : 185-192.
- SECQ M. & VIENNA P., 1999. – *Hypocacculus (Nessus) ascendens ascendens* (Reichardt, 1932) : Prima segnalazione per la Sardegna et per la fauna Italiana (Coleoptera Histeridae). *Bollettino del Museo Civico di Storia Naturale di Venezia*, **49** : 39-42.
- SIROUX C., 2021. – *Xylotrechus rusticus* (Linnaeus, 1758) une nouvelle espèce pour la Corse (Coleoptera, Cerambycidae, Cerambycinae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **30** (1) : 64.
- SMETANA A., 2004. – Family Staphylinidae Latreille, 1802, subfamily Paederinae Fleming, 1821 (p. 579-624). In : Löbl I. & Smetana A. (éds), *Catalogue of Palaearctic Coleoptera, Volume 2 : Hydrophiloidea, Histeroidea, Staphylinoidea*. Stenstrup : Apollo Books, 942 p.
- SOLDATI F., 2007. – *Fauna of France and Corsica. Coleoptera Tenebrionidae (Alleculinae excluded). Systematic Catalogue and Atlas*. Mémoires de la Société linnéenne de Bordeaux 6. Bordeaux : Société linnéenne de Bordeaux, 183 p.
- SOLDATI F., BRUSTEL H., BARNOUIN T. & NOBLECOURT T., 2013. – *Opilo orocastaneus* Zappi & Pantaleoni, 2010, nouvelle espèce pour la Corse et nouvelle acquisition pour la faune de France (Coleoptera Cleridae). *L'Entomologiste*, **69** (2) : 65-67.
- SOLDATI F. & TOUROULT J., 2021. – *Cymindis (Menas) miliaris* (Fabricius, 1801) toujours présent en Corse (Coleoptera Carabidae Harpalinae). *L'Entomologiste*, **77** (2) : 73-75.
- STÜBEN P., 2018. – *The Cryptorhynchinae of the Western Palearctic / Die Cryptorhynchinae der Westpaläarktis (Coleoptera: Curculionidae)*. Mönchengladbach : Curculio Institute, 518 p.
- SÜDA I. & NAGIRNYI V., 2002. – The *Dorcatoma* Herbst, 1792 (Coleoptera : Anobiidae) species of Estonia. *Entomologica Fennica*, **13** : 116-122. <https://doi.org/10.33338/ef.84146>
- TOUROULT J., CIMA V., BOUYON H., HANOT C., HORELLOU A. & BRUSTEL H., 2019. – Longicornes de France - Atlas préliminaire (Coleoptera : Cerambycidae & Vesperidae). Paris : ACOREP-France, 176 p.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- TRONQUET M., 2014a. – Staphylinidae Latreille, 1802 (p. 230-373). In : Tronquet M. (coord.), *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.
- TRONQUET M., 2014b (coord.). – *Catalogue des Coléoptères de France*. Perpignan : Association Roussillonnaise d'Entomologie, 1052 p.

- VALLADARES L., GOUIX N., VAN-MEER C., CALMONT B. & BRUSTEL H., 2017. – Distribution de *Peltis grossa* (Linnaeus, 1758) en France (Coleoptera, Trogossitidae). *Naturaе*, **2017** (4) : 1-9. <http://revue-naturaе.fr/2017/4>
- VARTANIS J., 2018. – A new subspecies of *Purpuricenus kaehleri* (Linnaeus, 1758) (Coleoptera: Cerambycidae) from Corsica Island, France. *Munis Entomology & Zoology*, **13** (1) : 40-42.
- VIENNA P., 1980. – *Coleoptera Histeridae. Fauna d'Italia* 16. Bologna : Calderini, 386 p.
- VIÑOLAS A., ESCHAVE P. & TRÓCOLI S., 2014. – Second record of *Dorcatoma (Dorcatoma) punctulata* Mulsant & Rey, 1864, for the Iberian Peninsula (Coleoptera: Ptinidae: Dorcatominae). *Butlletí de la Institució Catalana d'Història Natural*, **78** : 79-80.
- VILLIERS A., 1978. – *Faune des Coléoptères de France. I. Cerambycidae. Encyclopédie Entomologique, XLII*. Paris : Lechevalier, 611 p.
- WALTERS J., 2014. – ‘Extinct’ in UK oil beetle rediscovered in Devon. *Wildlife extra.com, web publication*. <http://www.wildlifeextra.com/go/news/uk-oil-beetle.html#cr>
- WAUTIER V., 1963. – La larve de *Brachinus (Brachynidius) nigricornis* Gebler, coléoptère carabique. *Bulletin mensuel de la Société Linnéenne de Lyon*, **32** (1) : 13-20. <https://doi.org/10.3406/linly.1963.7106>
- YÉLAMOS T., 2002. – *Coleoptera Histeridae, Fauna Ibérica* 17. Madrid : Museo Nacional de Ciencias Naturales, CSIC, 411 p.
-

Les Tipulidae de Corse : résultats du programme *La Planète Revisitée en Corse* et aide à l'identification des femelles des espèces du sous-genre *Lunatipula* recensées en Corse (Diptera)

Pierre TILLIER

Correspondant du Muséum national d'Histoire naturelle
8 rue d'Aïre, F – 95660 Champagne-sur-Oise <p.tillier.entomo@free.fr>

(Accepté le 17.VIII.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Résumé. – L'ensemble des données de Tipulidae acquises lors du programme *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021* est présenté, incluant les premières mentions pour l'île de *Nephrotoma saccata* (Mannheims, 1951) et *Tipula (Tipula) plumbea* Fabricius, 1781. Le taxon cyrno-sarde *Tipula (Lunatipula) sardolivida* Mannheims & Theowald, 1968, n. stat. est élevée au rang d'espèce. Des photographies des terminalia des femelles de quatre espèces du sous-genre *Lunatipula* Edwards, 1931, recensées en Corse sont publiées pour la première fois permettant de faciliter les identifications.

Abstract. – The Tipulidae of Corsica: results of the project *Our Planet Reviewed in Corsica* and aid to the identification of females of the Corsican species of *Lunatipula* (Diptera). Records of Tipulidae collected during *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* are presented. *Nephrotoma saccata* (Mannheims, 1951) and *Tipula (Tipula) plumbea* Fabricius, 1781, are mentioned for the first time from Corsica. The Cyrno-Sardinian taxon *Tipula (Lunatipula) sardolivida* Mannheims & Theowald, 1968, n. stat. is elevated to species rank. Photographs of female terminalia of four species of the subgenus *Lunatipula* Edwards, 1931 are published for the first time.

Keywords. – Corse-du-Sud, Haute-Corse, new records.

Les Tipulidae constituent une famille de Diptères très diversifiée, comprenant près de 520 espèces et sous-espèces en Europe et 183 espèces en France (OOSTERBROEK, 2023). Concernant la Corse, les connaissances sur cette famille sont globalement satisfaisantes comparées à d'autres régions françaises. En effet, on recense une trentaine de publications présentant des données pour cette région. Les principales contributions à la connaissance de cette famille sont : EDWARDS (1928), MANNHEIMS & THEOWALD (1959), GAUNITZ (1968), THEOWALD *et al.* (1982), DUFOUR & BRUNHES (1984) et OOSTERBROEK (1985). La liste des Tipulidae de l'île comprend 45 espèces, dont plusieurs taxons endémiques corse ou cyrno-sardes (OOSTERBROEK, 2023). Cependant, dans de nombreuses publications, les données ne sont pas détaillées, les auteurs se contentant de citer telle ou telle espèce présente en "Corse", sans précision de localité ni de date. Il existe ainsi des lacunes dans les connaissances sur la répartition, la fréquence, la phénologie et la biologie de nombreuses espèces, notamment s'agissant de taxons endémiques.

Dans le cadre du programme de connaissances *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*, de nouvelles données sur les Tipulidae de Corse ont été acquises. Nous présentons ci-dessous une synthèse de l'ensemble de ces données. Des photographies des terminalia des femelles de certaines espèces du sous-genre *Lunatipula* Edwards, 1931, endémiques ou présentant une répartition restreinte sont publiées pour la première fois et des critères d'identification sont proposés.

MATÉRIEL ET MÉTHODES

Dans le cadre du programme *La Planète Revisitée en Corse*, mis en place de 2019 à 2021 sur les deux départements corses (TOUROULT *et al.*, 2023), 628 spécimens de Tipulidae ont été capturés par diverses méthodes : chasse à vue, tente Malaise, piège Polytrap, assiettes colorées. Une partie des spécimens capturés en 2019 a été identifiée par Pete Boardman (P.B.), le reste du matériel l'a été par Pierre Tillier (P.T.). L'ensemble du matériel est conservé en alcool dans les collections du Muséum national d'Histoire naturelle, à l'exception de quelques spécimens conservés dans les collections personnelles de l'auteur, de Pete Boardman et de Clovis Quindroit.

Ce travail a permis l'identification de 27 espèces. L'intégralité des données est présentée ci-dessous. Pour chaque espèce, les données sont classées par ordre de numéro INSEE des communes, puis par localité, puis par date. Un bref commentaire est donné pour les espèces peu connues et pour les taxons endémiques ou à répartition restreinte.

Différents pièges ayant été installés dans une même station, les données acquises sur une même commune et à une même date sont globalisées afin de ne pas surcharger le texte. Les altitudes minimum et maximum de captures sont alors précisées. Le détail de l'ensemble des données sont disponibles dans le cadre du Système d'information de l'inventaire du patrimoine naturel (SINP : voir <https://openobs.mnhn.fr/>) et au niveau international dans le cadre du Global Biodiversity Information Facility (GBIF : voir <https://www.gbif.org/>).

RÉSULTATS

NOUVELLES DONNÉES SUR LES TIPULIDAE DE CORSE

Ctenophora (Ctenophora) pectinicornis (Linnaeus, 1758)

Matériel étudié. – 1 ♀, Serra-di-Scopamène (2A278), alt. 980 m, 27.VI-11.VII.2019 (P.T. det., J. Touroult leg.); 1 ♂, *idem*, Punta di Vaccili, alt. 940 m, 6-16.VI.2020 (P.T. det., E. Poirier; R. Poncet & J. Touroult leg.); 1 ♀, Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, alt. 881 m, 23.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.).

Dictenidia bimaculata (Linnaeus, 1760)

Matériel étudié. – 1 ♀, Serra-di-Scopamène (2A278), Campu di Bonza, Punta di Vaccili, alt. 930 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., J. Touroult leg.); 1 ♀, 27.VI-11.VII.2019; 1 ♀, *idem*, Campu di Bonza, alt. 949 m, 27.VI-11.VII.2019 (P.T. det., J. Touroult leg.); 1 ♀, Ventiseri (2B342), alt. 2 m, 7-25.V.2021 (P.T. det., E. Poirier leg.); 1 ♀, *idem*, 22.V.2021.

Dolichopeza (Dolichopeza) fuscipes Bergroth, 1889

Matériel étudié. – 2 ♂, Santo-Pietro-di-Tenda (2B314), ruisseau du Liscu, alt. 35 m, 14.X.2020 (P.T. det., F. Noël leg.).

Commentaire. – Cette espèce discrète présente une répartition limitée en Europe méridionale (Albanie, Espagne, France, Grèce, Italie, Monténégro) et en Afrique du Nord (Algérie, Tunisie) (OOSTERBROEK, 2023). Pour la France, *D. fuscipes* n'était jusqu'alors connue que par une unique mention de Corse, à Venzolasca (OOSTERBROEK & LANTSOV, 2011).

Nephrotoma appendiculata pertenua Oosterbroek, 1978

Matériel étudié. – 61 ♂ et 64 ♀, Quenza (2A254), Castellu d'Ornucci, alt. 1556 à 1642 m, 26-30.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.); 18 ♂ et 15 ♀, *idem*, 26.VI.2019 (P.B. det., A. de Braekeleer; C. Villemant & M. Pollet leg.); 1 ♂ et 2 ♀, *idem*, 30.VI.2019 (P.T. det., C. Villemant leg.); 3 ♂ et 3 ♀,

Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, alt. 934 m, 23.VI.2019 (P.B. det., *C. Villemant leg.*) ; 1 ♂, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, alt. 1272 m, 25.VI.2019 (P.B. det., *M. Pollet leg.*).

Commentaire. – Cette sous-espèce présente une répartition limitée sur le pourtour méditerranéen (Croatie, Espagne, France, Italie, Malte, Maroc, Portugal, Suisse, Tunisie) (OOSTERBROEK, 1978, 2023). En France, elle est connue sur le continent le long du littoral méditerranéen et en Corse. La capture de spécimens à plus de 1640 m d'altitude constitue la station la plus élevée pour cette sous-espèce. A noter qu'en Sardaigne, c'est étonnamment la sous-espèce nominative qui est recensée (THEOWALD *et al.*, 1982).

Nephrotoma crocata (Linnaeus, 1758)

Matériel étudié. – 1 ♀, Pietracorbara (2B224), plage de Pietracorbara, alt. 2 m, 17.X.2020 (P.T. det., *F. Noël leg.*) ; 1 ♂ et 1 ♀, Ventiseri (2B342), alt. 2 m, 27.V.2021 (P.T. det., *E. Poirier leg.*).

Nephrotoma flavipalpis (Meigen, 1830)

Matériel étudié. – 4 ♀, Porto-Vecchio (2A247) Lavu Santu, alt. 31 m, 20-24.V.2021 (P.T. det., *M. Pollet & A. de Braekeleer leg.*) ; 1 ♂, Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, alt. 890 à 935 m, 14-26.VI.2019 (P.B. det., *A. de Braekeleer, E. Poirier, M. Pollet, R. Poncet & J. Touroult leg.*) ; 1 ♂ et 1 ♀, *idem*, 23.VI.2019 ; 1 ♀, *idem*, 23-27.VI.2019 ; 1 ♀, *idem*, 27.VI-11.VII.2019 (P.T. det., *E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult leg.*) ; 1 ♂, *idem*, Punta di I Vaccili, alt. 930 m, 19.IX-3.X.2019 (P.T. det., *J. Touroult leg.*) ; 1 ♂, *idem*, 27.VI-11.VII.2019 ; 4 ♀, Zonza (2A362), L'Ovu Santu, alt. 2 m, 20-24.V.2021 (P.T. det., *M. Pollet & A. de Braekeleer leg.*) ; 1 ♂, Mausoléo (2B156), alt. 760 m, 2-5.VII.2019 (P.T. det., *C. Villemant leg.*) ; 1 ♀, Palasca (2B199), alt. 64 m, 14.VI.2020 (P.T. det., *T. Lebard & M. Canut leg.*).

Nephrotoma guestfalica guestfalica (Westhoff, 1879)

Matériel étudié. – 1 ♀, Serriera (2A279), Bussaghia, alt. 2 m, 12.V.2021 (P.T. det., *F. Dusoulier leg.*) ; 1 ♂, Ventiseri (2B342), alt. 18 m, 19-27.V.2021 (P.T. det., *B. Santos leg.*).

Commentaire. – En Corse, les spécimens capturés correspondent tous à la sous-espèce nominative (OOSTERBROEK, 1985 ; présente étude). En Sardaigne, une sous-espèce endémique a été décrite : *Nephrotoma guestfalica hartigiana* Oosterbroek, 1982.

Nephrotoma quadrifaria quadrifaria (Meigen, 1804)

Matériel étudié. – 2 ♀, Porto-Vecchio (2A247), Carataggio, alt. 2 m, 23-26.V.2021 (P.T. det., *M. Pollet & A. de Braekeleer leg.*) ; 1 ♀, Sotta (2A288), Valavo, alt. 70 m, 10-26.V.2021 (P.T. det., *E. Poirier leg.*).

Nephrotoma saccai (Mannheims, 1951)

Matériel étudié. – 1 ♀, Serra-di-Scopamène (2A278), Campu di Bonza, alt. 940 m, 27.VI-11.VII.2019 (P.T. det., *J. Touroult leg.*) ; 1 ♂, *idem*, Campu di Bonza, Punta di I Vaccili, alt. 930 m, 14-26.VI.2019 ; 1 ♀, *idem*, 27-11.VII.2019 (P.T. det., *J. Touroult leg.*) ; 1 ♂, Sorbollano (2A285), alt. 877 à 939 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., *R. Le Divelec & J. Touroult leg.*) ; 2 ♀, *idem*, 23-27.VI.2019 ; 18 ♂ et 6 ♀, *idem*, Campu di Bonza, alt. 890 à 949 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., *E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult leg.*) ; 7 ♂ et 4 ♀, *idem*, 27.VI-11.VII.2019 ; 1 ♀, Sotta (2A288), alt. 80 m, 19.V.2021 (P.T. det., *B. Santos leg.*).

Commentaire. – Cette espèce présente une répartition très limitée, incluant l'extrême sud-est de la France, le sud de l'Italie péninsulaire, la Sardaigne et la Sicile (OOSTERBROEK, 2023 ; TILLIER, 2019). Pour la France, l'espèce n'était connue que de quelques stations du Var (DUFOUR, 2003 ; TILLIER, 2019). La découverte de *N. saccai* en Corse s'inscrit logiquement dans une répartition sur le pourtour de la mer Tyrrhénienne.

***Tipula (Acutipula) corsica* Pierre, 1921**

Matériel étudié. — 5 ♂ et 2 ♀, Quenza (2A254), Castellu d'Ornucci, alt. 1559 à 1580 m, 26-30.VI.2019 (P.B. det., *M. Pollet leg.*) ; 1 ♀, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, alt. 1273 à 1286 m, 25-29.VI.2019 (P.B. det., *M. Pollet & C. Villemant leg.*) ; 1 ♂, *idem*, 29.VI.2019 ; 1 ♂, *idem*, Punta Samulaghia, alt. 1208 à 1243 m, 24.VI.2019 (P.B. det., *M. Pollet leg.*) ; 1 ♀, *idem*, 24-28.VI.2019.

Commentaire. — Cette espèce n'est connue que de Corse et de Sardaigne. Elle est recensée dans les deux départements corses, dans des stations situées entre 400 et 1600 m d'altitude.

***Tipula (Acutipula) fulvipennis* De Geer, 1776**

Matériel étudié. — 1 ♂ et 1 ♀, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, alt. 1273 à 1298 m, 25-29.VI.2019 (P.B. det., *M. Pollet & C. Villemant leg.*) ; 1 ♀, *idem*, 29.VI.2019.

***Tipula (Lunatipula) cerva* Mannheims & Theowald, 1959**

Matériel étudié. — 1 ♀, Ventiseri (2B342), alt. 2 à 18 m, 7-25.V.2021 (P.T. det., *E. Poirier, B. Santos & C. Villemant leg.*) ; 1 ♂, *idem*, 25.V.2021 ; 1 ♂ et 1 ♀, *idem*, 19-27.V.2021.

Commentaire. — *Tipula (L.) cerva* présente une répartition restreinte (Croatie, France, Italie, Slovénie) (OOSTERBROEK, 2023). Pour la France, l'espèce n'est connue de quelques stations corses. Les données acquises lors de *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021* sont les premières pour la Haute-Corse.

Tipula (Lunatipula) sardolivida* Mannheims & Theowald, 1968, **n. stat.*

Tipula (Lunatipula) livida sardolivida Mannheims & Theowald, 1968 : 296.

Matériel étudié. — 1 ♀, Porto-Vecchio (2A247), alt. 59 m, 23-26.V.2021 (P.T. det., *B. Santos leg.*) ; 10 ♂ et 1 ♀, *idem*, Carataggio, alt. 2 à 87 m, 23-26.V.2021 (P.T. det., *M. Pollet & A. de Braekeleer leg.*) ; 1 ♀, Sorbollano (2A285), alt. 875 m, 23-27.VI.2019 (P.T. det., *R. Le Divelec leg.*) : 1 ♂ et 1 ♀, *idem*, Campu di Bonza, alt. 846 à 934 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., *A. de Braekeleer, E. Poirier, M. Pollet, R. Poncet & J. Touroult leg.*) ; 2 ♂ et 1 ♀, *idem*, 23-27.VI.2019 ; 1 ♂, *idem*, 27.VI.2019 ; 1 ♂, *idem*, 27.VI-11.VII.2019 ; 1 ♂, Serra-di-Scopamène (2A278), Campu di Bonza, Punta di I Vaccili, alt. 930 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., *J. Touroult leg.*) ; 1 ♀, *idem*, 27.VI-11.VII.2019 ; 1 ♂ et 1 ♀, Sotta (2A288), Valavo, alt. 70 à 150 m, 9-26.V.2021 (P.T. det., *E. Poirier leg.*) ; 2 ♀, Ventiseri (2B342), alt. 19 à 27 m, 18-19.V.2021 (P.T. det., *S. Déjean & A. Jailloux leg.*) ; 1 ♂, 19-20.V.2021 ; 1 ♀, 21.V.2021 ; 1 ♀, 24-25.V.2021.

Commentaires. — *Tipula (Lunatipula) sardolivida* a été décrite comme une sous-espèce de *T. (L.) livida* van der Wulp, 1859, et séparée de la sous-espèce nominative par des différences nettes chez le mâle au niveau des gonostyles internes et chez la femelle au niveau des hypovalves (MANNHEIMS, 1968). L'examen de nombreux spécimens corses montrent que ces différences sont constantes. D'autre part, les Tipulidae étant de piètre voilier, les populations de Corse et de Sardaigne sont totalement isolées des populations de France et d'Italie continentales. Ces différents arguments justifient l'élévation de ce taxon au rang d'espèce.

Cette espèce cyrno-sarde est répandue et fréquente en Corse. Toutes les stations corses connues sont situées à des altitudes inférieures à 1000 m, mais cette espèce a été capturée jusqu'à 1750 m d'altitude en Sardaigne (OOSTERBROEK, 2011).

***Tipula (Lunatipula) macciana* Edwards, 1928**

Matériel étudié. — 2 ♂ et 2 ♀, Quenza (2A254), Castellu d'Ornucci, alt. 1556 à 1642 m, 26.VI.2019 (P.B. det., *A. de Braekeleer, M. Pollet & C. Villemant leg.*) ; 31 ♂ et 12 ♀, *idem*, 26-30.VI.2019 ; 5 ♂ et 2 ♀, *idem*, 30.VI.2019 ; 1 ♀, Serra-di-Scopamène (2A278), Campu di Bonza, Punta di I Vaccili, alt. 930 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., *J. Touroult leg.*) ; 8 ♂, Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, alt. 890

à 934 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., E. Poirier, R. Poncet, J. Touroult & C. Villemant leg.); 1 ♂, *idem*, 23.VI.2019; 1 ♂, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, alt. 1282 m, 25-29.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.); 1 ♂, Zonza (2A362), L’Ovu Santu, alt. 3 m, 24.V.2021 (P.T. det., J. Touroult leg.); 2 ♂, *idem*, Punta Samulaghia, alt. 1231 m, 24-28.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.); 1 ♀, Rogliano (2B261), Barcaggio, alt. 2 m, 14.V.2021 (P.T. det., J. Touroult leg.).

Commentaire. – *Tipula (L.) macciana* est une espèce cyrno-sarde. Fréquentant des milieux secs, c’est l’une des espèces de Tipulidae les plus répandues et fréquentes en Corse. On la trouve depuis le littoral jusqu’à plus de 1600 m d’altitude.

Tipula (Lunatipula) parapeliostigma Mannheims & Theowald, 1959

Matériel étudié. – 1 ♂, Sorbollano (2A285), alt. 942 à 947 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., J. Touroult leg.); 1 ♂, *idem*, 27.VI-11.VII.2019; 2 ♂, Zonza (2A362), Punta Samulaghia, alt. 1231 à 1244 m, 24-28.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.).

Commentaire. – Cette espèce est une endémique de Corse et de Sardaigne. Dans ces deux îles, elle semble peu fréquente et absente des régions littorales (OOSTERBROEK, 2011 ; présente étude).

Tipula (Lunatipula) rugulosa Mannheims & Theowald, 1959

Matériel étudié. – 1 ♂ et 2 ♀, Porto-Vecchio (2A247), alt. 8 à 59 m, 23-26.V.2021 (P.T. det., B. Santos leg.); 3 ♂ et 1 ♀, Quenza (2A254), Castellu d’Ornucci, alt. 1556 à 1636 m, 26-30.VI.2019; 1 ♀, *idem*, 30.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet et C. Villemant leg.); 2 ♀, Serra-di-Scopamène (2A278), alt. 966 à 986 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult leg.); 1 ♀, *idem*, 11-25.VII.2019; 1 ♀, *idem*, Campu di Bonza, Punta di I Vaccili, alt. 930 m, 27.VI-11.VII.2019 (P.T. det., J. Touroult leg.); 1 ♂, Sorbollano (2A285), alt. 974 à 983 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., J. Touroult leg.); 1 ♂ et 1 ♀, *idem*, 27.VI-11.VII.2019; 23 ♂ et 8 ♀, *idem*, Campu di Bonza, alt. 845 à 935 m, 23-27.VI.2019 (P.B. det., A. de Braekeleer, M. Pollet & C. Villemant leg.); 11 ♂ et 5 ♀, *idem*, 27.VI.2019; 2 ♀, Sotta (2A288), Valavo, alt. 40 à 85 m, 09-26.V.2021 (P.T. det., E. Poirier leg.); 8 ♂, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, alt. 1282 à 1334 m, 25-29.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet & C. Villemant leg.); 3 ♂, *idem*, Bocca di Fumicosa, alt. 1247 m, 24-28.VI.2019 (P.T. det., C. Villemant leg.); 1 ♂ et 2 ♀, *idem*, Punta Samulaghia, alt. 1093 à 1262 m, 24.VI.2019 (P.B. det., A. de Braekeleer, M. Pollet & C. Villemant leg.); 63 ♂ et 21 ♀, *idem*, 24-28.VI.2019; 30 ♂ et 11 ♀, *idem*, 28.VI.2019; 1 ♀, Olmi-Cappella (2B190), alt. 772 à 815 m, 2.VII.2019 (P.T. det., C. Villemant leg.); 1 ♂ et 2 ♀, *idem*, 2-5.VII.2019.

Commentaire. – Cette espèce endémique de Corse compte parmi les espèces de Tipulidae les plus fréquentes de l’île. On la trouve depuis le littoral jusqu’à plus de 1600 m d’altitude.

Tipula (Mediotipula) siebkei Zetterstedt, 1852

Matériel étudié. – 1 ♂, Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, alt. 890 m, 14-26.VI.2019 (P.T. det., E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult leg.); 1 ♂, *idem*, alt. 877 m, 23-27.VI.2019, (P.T. det., R. Le Divelec leg.); 1 ♂, Sotta (2A288), Valavo, alt. 77 m, 10-26.V.2021 (P.T. det., E. Poirier leg.); 1 ♂, Zonza (2A362), Punta Samulaghia, alt. 1208 m, 24-28.VI.2019 (P.T. det., M. Pollet leg.).

Tipula (Savtshenkia) eugeni Theowald, 1973

Matériel étudié. – 4 ♀, Serra-di-Scopamène (2A278), Campu di Bonza, Punta di I Vaccili, alt. 930 m, 19.IX-3.X.2019 (P.T. det., J. Touroult leg.); 1 ♂ et 4 ♀, *idem*, 3-31.X.2019; 2 ♂, Sorbollano (2A285), Campu di Bonza, alt. 890 m, 19.IX-3.X.2019 (P.T. det., E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult leg.); 1 ♀, *idem*, 3-31.X.2019.

Commentaire. – Cette espèce n’est connue que de Calabre, de Corse et de Sicile (OOSTERBROEK, 2023). *Tipula (S.) eugeni* semble répandue mais localisée en Corse, où elle recensée entre des altitudes comprises entre 600 et 1000 m d’altitude.

***Tipula (Savtshenkia) jeekeli* Mannheims & Theowald, 1959**

Matériel étudié. — 3 ♂, Santo-Pietro-di-Tenda (2B314), Saleccia, alt. 270 m, 15-21.X.2020 (P.T. det., F. Noël leg.).

Commentaire. — Cette espèce méditerranéenne n'est connue pour la France que de quelques stations du Var et de Corse (THEOWALD, 1973 ; THEOWALD & OOSTERBROEK, 1984). Pour la Corse, elle n'était connue que par deux mentions anciennes de Haute-Corse (THEOWALD & OOSTERBROEK, 1984). L'espèce semble avoir une période de vol très courte, essentiellement dans la première moitié du mois d'octobre.

***Tipula (Savtshenkia) sardosignata* Mannheims & Theowald, 1959**

Matériel étudié. — 1 ♂, Santo-Pietro-di-Tenda (2B314), Saleccia, alt. 270 m, 15-21.X.2020 (P.T. det., F. Noël leg.).

Commentaire. — *Tipula (S.) sardosignata* présente une aire de répartition restreinte : elle n'est connue que des Alpes-Maritimes, du Var, de Corse et de Sardaigne (OOSTERBROEK, 2023). C'est une espèce automnale, dont la plupart des captures ont été réalisées en octobre, mais qui peut être capturée jusqu'en décembre (OOSTERBROEK, 2011).

***Tipula (Savtshenkia) serrulifera* Alexander, 1942**

Matériel étudié. — 1 ♀, Santo-Pietro-di-Tenda (2B314), Saleccia, alt. 270 m, 15-21.X.2020 (P.T. det., F. Noël leg.).

***Tipula (Schummelia) butzi* Edwards, 1928**

Matériel étudié. — 3 ♂ et 3 ♀, Quenza (2A254), Castellu d'Ornucci, alt. 1568 m, 26-30.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.).

Commentaire. — *Tipula (S.) butzi* est une espèce endémique de Corse, où elle n'est connue que de quelques localités. L'espèce a été recensée dans des stations situées pour la plupart à plus de 900 m d'altitude.

***Tipula (Tipula) mediterranea* Lackschewitz, 1930**

Matériel étudié. — 1 ♂, Santo-Pietro-di-Tenda (2B314), Saleccia, alt. 270 m, 15-21.X.2020 (P.T. det., F. Noël leg.).

***Tipula (Tipula) plumbea* Fabricius, 1781**

Matériel étudié. — 7 ♂, Santo-Pietro-di-Tenda (2B314), Saleccia, alt. 270 m, 15-21.X.2020 (P.T. det., F. Noël leg.).

Commentaire. — Cette espèce automnale n'est recensée qu'en France, dans le sud de l'Italie péninsulaire et en Sardaigne (OOSTERBROEK, 2023). Pour la France, *T. plumbea* était connue d'une unique localité du Var (THEOWALD & OOSTERBROEK, 1984). La découverte d'une station en Haute-Corse constitue la première mention pour l'île et la deuxième pour la France.

***Tipula (Vestiplex) pallidicosta pallidicosta* Pierre, 1924**

Matériel étudié. — 2 ♂, Quenza (2A254), Castellu d'Ornucci, alt. 1556 à 1580 m, 26-30.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.) ; 1 ♂, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, alt. 1282 m, 25-29.VI.2019, (P.B. det., M. Pollet leg.).

***Tipula (Yamatotipula) italia* Theowald, Dufour & Oosterbroek, 1982**

Matériel étudié. — 1 ♂, Quenza (2A254), Castellu d'Ornucci, alt. 1568 m, 26-30.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.) ; 2 ♂, Oletta (2B185), rives de l'Aliso, alt. 7 m, 18-26.VI.2020 (P.T. det., J. Piolain leg.) ; 2 ♂, Palasca (2B199), rivière de l'Ostriconi, alt. 3 m, 16.X.2020 (P.T. det., F. Noël leg.).

Commentaire. – Ce taxon a d'abord été décrit comme une sous-espèce de *T. (Y.) montium* Egger, 1863 (THEOWALD *et al.*, 1982), puis considéré comme une sous-espèce de *T. (Y.) afriberia* Theowald & Oosterbroek, 1980 (ce taxon ayant lui-même eu le statut de sous-espèce de *T. montium* avant d'être élevé au rang d'espèce). Une sympatrie ayant été mise en évidence entre les sous-espèces *afriberia* et *italia* dans le nord de l'Espagne, *T. (Y.) italia* est désormais considérée comme une espèce distincte (HANCOCK, 2020 ; OOSTERBROEK, 2023).

***Tipula (Yamatotipula) marginella* Theowald, 1980**

Matériel étudié. – 1 ♂, Quenza (2A254), Castellu d'Ornucci, alt. 1559 à 1570 m, 26.VI.2019 ; 1 ♂ et 1 ♀, 26-30.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.) ; 1 ♀, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, alt. 1282 m, 25-29.VI.2019 (P.B. det., M. Pollet leg.).

AIDE À L'IDENTIFICATION DES FEMELLES DU SOUS-GENRE *LUNATIPULA*

En Corse, quatre sous-genres de *Tipula* Linné, 1758, comprennent des taxons endémiques corse ou cyrno-sardes : *Acutipula* Alexander, 1924, *Lunatipula* Edwards, 1931, *Savtshenka* Alexander, 1965, et *Schummelia* Edwards, 1931. Les femelles du sous-genre *Acutipula* peuvent être identifiées à l'aide des travaux de VERMOOLEN (1983) et de JONG (1994). Une clé des femelles des espèces du sous-genre *Savtshenka* recensées en Corse et en Sardaigne a été publiée par THEOWALD *et al.* (1982). Une seule espèce appartenant au sous-genre *Schummelia* est recensée en Corse, son identification ne posant donc pas de problème. Par contre, pour le sous-genre *Lunatipula*, il n'existe pas de clé d'identification permettant une identification des femelles et les descriptions disponibles sont souvent imprécises. Ce sous-genre est représenté par sept espèces en Corse : *T. (L.) cerva*, *T. (L.) sardolivida*, *T. (L.) macciana*, *T. (L.) parapeliostigma*, *T. (L.) rugulosa*, *T. (L.) sacerdotula* Riedel, 1918, et *T. (L.) vernalis* Meigen, 1804. A l'exception de cette dernière, répandue et fréquente sur l'ouest du Paléarctique, les six autres espèces présentent une répartition restreinte : Corse uniquement (une espèce), Corse et Sardaigne (quatre espèces) ou ouest-méditerranéenne (une espèce). A l'exception de *T. (L.) cerva* et *T. (L.) parapeliostigma*, il n'existe pas d'illustration des terminalia femelles. Nous publions pour la première fois des photographies des terminalia des femelles de quatre de ces espèces, permettant de préciser les critères d'identification de celles-ci.

– *Tipula (L.) cerva*. Dans la description originale de l'espèce, MANNHEIMS & THEOWALD (1959) précisent : « Das ♀ ist cervula und fascipennis sehr ähnlich und von den Vergleichsarten nur am Ovipositor zu trennen : das Basalstück der Cerci ist kürzer als bei fascipennis, ungefähr gleichlang-wie bei cervula ; die Hypovalven sind (...) nicht durch eine tiefe Rinne vom Basalstück getrennt ». Une illustration en vue latérale est disponible dans cette même publication et ci-après (fig. 1), permettant une identification.

– *Tipula (L.) sardolivida*. La description originale de l'espèce précise : « Beim Weibchen, das sonst ganz wie das der Nominatrasse gestaltet ist, springt der Abasatz unterhalb der Basis der Hypovalvengabel stärker vor » (MANNHEIMS, 1968). Aucune figure n'a été publiée depuis cette description, mais l'identification des femelles de cette espèce ne pose pas de problème : c'est la seule *Lunatipula* de Corse à présenter des hypovalves dont l'extrémité est fourchue, permettant une identification aisée (fig. 2). La forme des cerques, recourbés à leur extrémité, est aussi caractéristique.

– *Tipula (L.) macciana*. Dans la description originale de l'espèce, EDWARDS (1928) précise : « Ovipositor with basal segment shining dark-brown, cerci equal to this in length, straight and sharply pointed ». Cette description succincte n'est accompagnée d'aucune

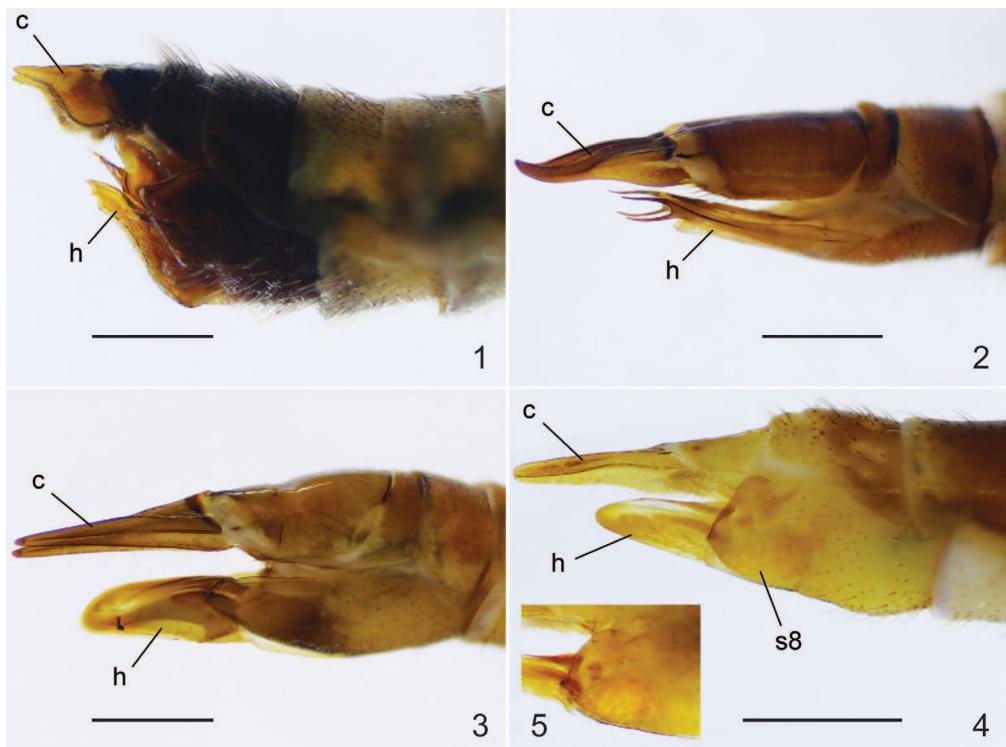


Fig. 1-5. – *Tipula (Lunatipula) spp.* – 1-4, Extrémité abdominale de la femelle, vue de profil (c, cerque ; h, hypovalve) : 1, *T. (L.) cerva* Mannheims & Theowald ; 2, *T. (L.) sardolivida* Mannheims & Theowald ; 3, *T. (L.) macciana* Edwards ; 4, *T. (L.) rugulosa* Mannheims & Theowald. – 5, *T. (L.) rugulosa*, exemple de variation de la forme du sternite 8 (c, cerque ; h, hypovalve ; s8, sternite 8). Échelles : 1 mm. (Photographies : P. Tillier).

illustration. Chez cette espèce, la forme des cerques en pointe régulière est caractéristique, les bords supérieur et inférieur étant rectilignes. Les hypovalves sont larges et un peu plus courtes que les cerques (fig. 3).

– *Tipula (L.) parapeliostigma*. Dans la description originale de l'espèce, MANNHEIMS & THEOWALD (1959) précisent « Die Cerci der ♀ sind deutlich breiter und weniger gebogen als bei *peliostigma* ». En 1966, MANNHEIMS a publié une illustration permettant l'identification des femelles de cette espèce cyrno-sarde : sur cette figure, les cerques apparaissent nettement plus longs que les hypovalves. Seuls des mâles ont été capturés lors de *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*.

– *Tipula (L.) rugulosa*. Dans la description originale de l'espèce, MANNHEIMS & THEOWALD (1959) mentionnent juste « Die ♀ unterscheiden sich von den Vergleichsarten nur in Bau und Färbung der Füller und der Praescutalstreifen ». En 1967, MANNHEIMS précise « Das ♀ mit dunkleren Geißelgliedern als die Vergleichsarten ; da die basale Verdickung dunkelbraun, der übrige Gliedteil hellbraun ist, erscheinen die Geißelglieder dennoch geringelt ». Les auteurs évoquent en référence *T. (L.) helvola* Loew, 1873, notamment, espèce répandue et fréquente en Europe mais absente de Corse. Aucune illustration n'a été publiée. Chez cette espèce, les cerques sont fins, les hypovalves sont courtes. Mais surtout, le sternite 8 présente une forme caractéristique, ne se terminant pas en pointe comme chez les autres *Lunatipula* recensées en Corse. En effet, l'extrémité postérieure de ce sternite est subquadrigulaire, l'angle supérieur étant

arrondi et souvent marqué, l'angle inférieur présentant en général une petite pointe (fig. 4). Chez certaines femelles, l'angle supérieur est parfois moins marqué et le bord postérieur du sternite 8 moins droit, l'extrémité de ce sternite formant alors globalement un demi-cercle (fig. 5).

– *Tipula (L.) sacerdotula*. Dans la description originale de l'espèce, RIEDEL (1918) précise : « *Cerci des ♀ kurz mit abgerundeter Spitze* ». L'auteur précise qu'il s'agit d'une petite espèce, avec une cellule discale réduite et des antennes à 14 segments antennaires (13 chez les autres *Lunatipula* recensées en Corse). Si ce nombre semble constant chez les mâles, les femelles peuvent posséder 13 ou 14 segments antennaires, les deux derniers segments antennaires ayant la même longueur quel que soit le cas (Pjotr Oosterbroek, comm. pers.). Cette espèce n'ayant pas été capturée lors de *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*, il n'est pas possible de préciser des critères d'identification des femelles en ce qui concerne les terminalia.

CONCLUSION

Avec la découverte de *Nephrotoma saccata* et de *Tipula (T.) plumbea* lors du programme *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*, la liste des Tipulidae de Corse s'établit désormais à 47 espèces. Parmi celles-ci, un peu plus de la moitié (55 %) sont des espèces répandues sur l'ensemble de la zone méditerranéenne, en Europe ou sur une partie de l'écozone paléarctique. D'autres présentent une répartition limitée à l'ouest de la Méditerranée. Par contre, près d'un tiers des espèces présentent une répartition très limitée.

– Trois espèces et une sous-espèce sont des endémiques strictes de Corse : *Tipula (L.) rugulosa*; *Tipula (Savtshenkia) corsosignata* Theowald, Dufour & Oosterbroek, 1982, *Tipula (S.) gimmerthali pteromaculata* Theowald, Dufour & Oosterbroek, 1982, et *Tipula (S.) butzi*.

– Sept espèces sont des endémiques cyrno-sardes : *Tipula (A.) corsica*, *Tipula (L.) sardolivida*, *Tipula (L.) macciana*, *Tipula (L.) parapeliostigma*, *Tipula (L.) sacerdotula*, *Tipula (Savtshenkia) cypnosardensis* Theowald, Dufour & Oosterbroek, 1982, et *Tipula (Savtshenkia) hartigiana* Theowald, Dufour & Oosterbroek, 1982.

– Quatre espèces présentent une répartition tyrrhénienne : *Nephrotoma saccata*, *Tipula (S.) eugeni*, *Tipula (S.) sardosignata*, *Tipula (T.) plumbea*.

De plus, il est à noter que pour d'autres espèces, les stations corses constituent les seules localités connues pour la France : *Tipula (Savtshenkia) breviantennata* Lackschewitz, 1933, et *Tipula (Tipula) italica errans* Theowald, 1984.

Si la Corse n'abrite que 25 % du nombre d'espèces de Tipulidae recensée en France, elle présente donc une faune très originale, justifiant, s'il en est encore besoin, la nécessité de stratégies de conservation de l'entomofaune de l'île.

REMERCIEMENTS. – L'ensemble du matériel étudié dans cette étude provient de l'expédition naturaliste *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*. Cette mission a été organisée par le Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) en coopération avec la Collectivité de Corse (CdC) et l'Office Français de la Biodiversité (OFB). Nous remercions les partenaires financeurs (CdC et OFB) ainsi que les partenaires techniques qui ont facilité la réalisation des missions de terrain de 2020 : l'Office de l'Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), la Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) et le Conservatoire du Littoral (CdL). Je remercie en particulier les coordinateurs de l'expédition : Julien Touroult (OFB, PatriNat), François Dusoulier (MNHN) et Jean Ichter (MNHN). Je suis également reconnaissant envers Marc Pollet, qui a assuré le tri fastidieux des Diptères capturés lors du programme, ainsi qu'envers l'ensemble des entomologistes ayant permis la collecte de Tipulidae sur le terrain : Anja de Braekeleer, Marie Canut, Sylvain Déjean, François Dusoulier, Adrien Jailloux, Romain Le Divelec Thomas Lebard, Franck Noël, Julien Piolain, Marc Pollet, Eddy Poirier, Rémy Poncet, Bernardo Santos, Julien Touroult et Claire Villemant. Enfin, je remercie très chaleureusement Pjotr Oosterbroek pour l'envoi d'informations concernant l'identification des femelles du sous-genre *Lunatipula*.

AUTEURS CITÉS

- DUFOUR C., 2003. – Contribution à l'étude des Tipulidae des Alpes du Sud et de la Côte- d'Azur (Diptera, Tipulidae). *Bulletin de la Société Neuchateloise des Sciences Naturelles*, **126** : 81-92.
- DUFOUR C. & BRUNHES J., 1984. – Les Tipulidae brachyptères de la région paléarctique occidentale avec les descriptions des femelles holoptères de *Tipula (Savitshenka) gimmerthali* Lackschewitz et de *Tipula (Platytipula) luteipennis agilis* ssp.n. (Diptera, Tipulidae). *Mitteilungen der Schweizerischen Entomologischen Gesellschaft*, **57** (2-3) : 133-151.
- EDWARDS F.W., 1928. – The nematocerous Diptera of Corsica. *Encyclopédie Entomologique, Diptera*, **4** (4) : 157-189.
- GAUNITZ S., 1968. – Einige Funde von Tipuliden und Limoniiden auf der Insel Korsika. *Entomologisk Tidskrift*, **89** (3-4) : 278.
- HANCOCK E. G., 2020. – Some crane fly records from Cazorla National Park, Jaen Province, Spain with description of a new species of *Baeoura* (Diptera, Tipuloidea). *Dipterists Digest*, (2) **27** : 91-100.
- JONG H. DE., 1994. – The phylogeny of the *Tipula (Acutipula) maxima* species group, with notes on its distribution (Diptera: Tipulidae). *Entomologica Scandinavica*, **24** (4) : 433-457.
<https://doi.org/10.1163/187631293X00208>
- MANNHEIMS B., 1966. 15. – Tipulidae. In : Lindner E. (éd.), *Die Fliegen der palaearktischen Region*, 3 (5) 1, Lieferung 267: 213-256.
- MANNHEIMS B., 1967. 15. – Tipulidae. In : Lindner E. (éd.), *Die Fliegen der palaearktischen Region*, 3 (5) 1, Lieferung 270 : 257-288.
- MANNHEIMS B., 1968. 15. – Tipulidae. In : Lindner E. (éd.), *Die Fliegen der palaearktischen Region*, 3 (5) 1, Lieferung 275 : 289-320.
- MANNHEIMS B. & THEOWALD B., 1959 – Die Tipuliden Italiens (Dipt., Tipulidae). *Memorie della Società Entomologica Italiana*, **38** : 15-54.
- OOSTERBROEK P., 1978. – The western Palaearctic species of *Nephrotoma* Meigen, 1803 (Diptera, Tipulidae), part 1. *Beaufortia*, **27** : 1-137.
- OOSTERBROEK P., 1985. – Some Tipulidae new for Corsica and Sardinia (Diptera). *Entomologische Berichten*, **45** : 121-122.
- OOSTERBROEK P., 2011. – The crane flies of Sardinia (Diptera: Tipulidae). In : Nardi G., Whitmore D., Bardiani M., Birtele D., Mason F., Spada L. & Cerretti P. (éds), Biodiversity of Marganai and Montimannu (Sardinia). Research in the framework of the ICP Forests network. *Conservazione Habitat Invertebrati*, **5** : 641-658.
- OOSTERBROEK P., 2023. – Catalogue of the Crane flies of the World (Diptera, Tipuloidea: Pediciidae, Limoniidae, Cylindrotomidae, Tipulidae), version du 21.II.2023. <https://ccw.naturalis.nl/index.php>. [consulté le 25.III.2023].
- OOSTERBROEK P. & LANTSOV V., 2011. – Review of the western Palaearctic species of *Dolichopeza* Curtis (Diptera, Tipulidae). *Tijdschrift voor Entomologie*, **154** : 269-281.
<https://doi.org/10.1163/22119434-900000324>
- RIEDEL M.P., 1918. – Alte und neue Tipula. *Archiv für Naturgeschichte*, **82** (11) : 113-118.
- THEOWALD B. 1973. – 15. Tipulidae. In : Lindner E. (éd.), *Die Fliegen der palaearktischen Region*, 3 (5) 1, Lieferung 300 : 321-404.
- THEOWALD B. & OOSTERBROEK P., 1984. – Zur Zoogeographie der westpalaearktischen Tipuliden, V. Die italienischen Tipuliden (Diptera, Nematocera). *Fragmента Entomologica*, **17** (2) : 245-291.
- THEOWALD B., DUFOUR C. & OOSTERBROEK P., 1982. – The zoogeography of the western palaearctic Tipulidae (Diptera), Part IV: The Tipulidae of Corsica and Sardinia with a note on *Dolichopeza fuscipes* Bergroth. *Mitteilungen der Schweizerischen Entomologischen Gesellschaft*, **55** (3-4) : 317-332.
- TILLIER P., 2019. – Nouvelle donnée de *Nephrotoma saccaii* (Mannheims, 1951) pour la France (Diptera Tipulidae). *L'Entomologiste*, **75** (4) : 255-256.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- VERMOOLEN D., 1983. – The *Tipula (Acutipula) maxima* group (Insecta, Diptera, Tipulidae). 1. taxonomy and distribution. *Bijdragen tot de Dierkunde*, **53** (1) : 49-81. <https://doi.org/10.1163/26660644-05301004>

Updated checklist of Limoniidae and Pediciidae craneflies from Corsica, largely based on the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions (Diptera)

Clovis QUINDROIT¹, Peter BOARDMAN², Jaroslav STARÝ³ & Marc POLLET^{4, 5}

¹ 3 avenue de la Liberté, F – 59370 Mons-en-Baroeul, France <clovis.quindroit@tutanota.com>

² Natural England Field Unit, Natural England Mail Hub, Worcester County Hall, Spetchley Road, Worcester, WR5 2NP, England <Pete.Boardman@naturalengland.org.uk>

³ Neklanova 7, CZ – 779 00 Olomouc-Nedvězí & Silesian Museum, Nádražní okruh 31, CZ – 746 01 Opava, Czech Republic <stary.cranefly@gmail.com>

⁴ Research Institute for Nature and Forest (INBO), Herman Teirlinckgebouw, Havenlaan 88 bus 73, B – 1000 Brussels, Belgium <marc.pollet@inbo.be>

⁵ Royal Belgian Institute of Natural Sciences (RBINS), Operational Directory Taxonomy and Phylogeny, Entomology, Vautierstraat 29, B – 1000 Brussels, Belgium <mpollet.doli@gmail.com>

(Accepté le 27.XI.2023 ; publié le 15.XII.2023)

Abstract. – An updated checklist of the families Limoniidae (short-palped craneflies) and Pediciidae (hairy-eyed craneflies) from Corsica is presented here, based mostly upon collected material from the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions led by the Muséum national d'Histoire naturelle in collaboration with, and funded by, the Collectivité de Corse and the Office Français de la Biodiversité. Additional material was collected by the lead author. The expeditions produced 63 species, with ten first records for the island, including two new to the French fauna, and one species new to science. The current Corsican fauna of Limoniidae and Pediciidae now includes 90 species of Limoniidae and 12 of Pediciidae.

Résumé. – Mise à jour de la liste des Limoniidae et Pediciidae de Corse, majoritairement sur la base des expéditions *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021* (Diptera). La liste des Limoniidae et Pediciidae de Corse est mise à jour, en se basant sur les collectes réalisées par le programme *La Planète Revisitée en Corse 2019-2021*, mené par le Muséum national d'Histoire naturelle en collaboration avec la Collectivité de Corse et l'Office Français de la Biodiversité, et complétée par certaines collectes du premier auteur. Cette expédition a permis de retrouver 63 espèces, dont dix sont nouvelles pour la faune de l'île (et deux pour la faune française) et une espèce nouvelle pour la science. La faune de Corse actuellement connue est composée de 90 espèces de Limoniidae et de 12 espèces de Pediciidae.

Keywords. – Faunistics, France, new records.

Limoniidae and Pediciidae are two Nematocera families included in the Tipulomorpha infraorder, one of the larger groups in the order Diptera. Those have long been poorly studied in France, with only few entomologists recording them over the last century (PIERRE, 1924; THOMAS, 1977; GEIGER *et al.*, 1994; etc.).

Limoniidae have a high diversity in France, with 304 known species, as compared to 40 species of Pediciidae (OOSTERBROEK, 2023). With such a diversity, they have colonized a wide range of habitats, from marine —seashore algae, e.g., some *Geranomyia* Haliday, 1833 (POISSON, 1932)— to alpine habitats (diverse genera, i.e., *Dactylolabis* Osten Sacken, 1860, including some peculiar species with atrophied wings). These families even comprise a genus with an adult phase adapted to winter conditions in mountains, regularly found on snow (*Chionea* Dalman, 1816). However, their highest diversity is found in diverse wet habitats, such as rivers banks, marshes and bogs. In most species, larvae are saprophagous or saproxylophagous —for example *Dicranomyia modesta* (Meigen, 1818) (fig. 6)—, while the larval stages in a few species are micropredators (Pediciinae, and numerous species of Limnophilinae) (OOSTERBROEK, 2006). Some genera are even mycophagous (*Ulininae*, *Metalimnobia* Matsumura, 1911) (OOSTERBROEK, 2006).

A first list of the Limoniidae species recorded from Corsica (subsequently split into Limoniidae and Pediciidae) based on a range of source material included a total of 90 species (PODENAS *et al.*, 1997). This list was the result of the assemblage of the occasional bibliographical sources and multiple collections. Corsica was, until recently, the only French region with a checklist for those families, and, in that respect, its limoniid and pediciid fauna has long been one of the best known in France.

Since the publication of this checklist, and prior to the present publication, the number increased to 95 species based on data from the Catalogue of Craneflies of the World website (OOSTERBROEK, 2023). Three additional records originated from some literature records overlooked by PODENAS *et al.* (1997) and include the following species: *Pedicia (Crunobia) littoralis* (Meigen, 1804), *Pseudolimnophila (Pseudolimnophila) lucorum* (Meigen, 1818) and *Limonia flavipes* (Fabricius, 1787) (LACKSCHEWITZ, 1928, 1940). In addition, the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions (see further) produced two first records for the island, *Lipsothrix remota* (Walker, 1848) and *Tasiocera exigua* Savchenko, 1973 (KOLCSÁR *et al.*, 2021), and a new species to science, *Molophilus zonzensis* Boardman & Starý, 2020 (BOARDMAN & STARÝ, 2020). On the other hand, *Molophilus medius* de Meijere, 1918 — originally added by EDWARDS (1928) — was removed on the basis of an uncertain identity of female material, while the identity of the reported *Dicranomyia luteipennis* Goetghebuer, 1920, by PODENAS *et al.* (1997) was later corrected to *D. pallidinota* (STARÝ, 2009a).

MATERIAL AND METHODS

The list below is boosted by material collected during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* program (see <http://laplaneterevisitee-corse.mnhn.fr>) led by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris, France). TOUROULT *et al.* (2023) describe the general framework, studied areas, sampling methodologies, and preliminary results of this survey. Nineteen sites in the north and southeast of the island were surveyed according to a semi-standardised protocol, and a large-scale trapping scheme was organised in three sites. Sampling efforts mainly focused on forested habitats at higher altitudes (2019) and on coastal dune and marshland habitats (2021). They included a vast array of methods to collect invertebrates, with a special effort on flight-interception traps and pan traps. Two Diptera experts were actively involved in fieldwork activities, i.e., the last author (MP) as Diptera coordinator and taxonomic expert of Dolichopodidae, and Thomas Lebard as taxonomic expert of Syrphidae/Stratiomyidae. During 2019 and 2021, the Diptera coordinator concentrated sampling efforts on the use of pan traps, while both researchers also used sweep nets for collecting. Specimen collection from the sweep net followed two procedures: specimens were either retrieved individually from the net in the field (SW), or the entire unsorted yield was transferred to a collecting jar with alcohol for subsequent sorting (MSW). In each of these years (23-30.VI.2019, 18-26.V.2021), a total of 16 sampling sites at four different locations were selected for pan trapping. In each site, five trap units were operational for 3-4 days. A trap unit is composed of one blue, one yellow and one white plastic bowl (inner diameter: 15 cm, depth: 4 cm), that are installed close together at soil surface level. Traps are fixed to the soil with metal pins and two-thirds filled with a mild formaline solution and detergent. In 2019, this approach was applied in the mountainous region of Alta Rocca (south) (fig. 1-2) whereas lowland marshes and dune habitats were investigated in this way in the coastal area of southeastern Corsica (fig. 3-4) in 2021. Limoniid and pediciid samples were disseminated by the Diptera coordinator of the expedition to taxonomic experts. Identifications of the specimens were carried out by first, second, and third authors with various iterations.



Fig. 1-4. – Sampling sites of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions with valuable species of Limoniidae. – 1, Serra-di-Scopamène (2A278), Campu di Bonza, seep on river bank in oak forest, habitat of e.g., *Hexatoma (Eriocera) schnusei*. – 2, Same location, gravelly muddy seep in deciduous forest, habitat of e.g., *Baeoura directa* and *Lipsothrix remota*. – 3, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, shady site along stream in pozzine landscape, habitat of e.g., *Gonomyia (Gonomyia) theowaldi* and *Tasiocera (Dasymolophilus) exigua*. – 4, Zonza, Samulaghia, marshy seep in dry fir forest, habitat of e.g., *Dicranota (Ludicia) trifurcata*. (Photos by Marc Pollet).

RESULTS

The entire *Our Planet Reviewed* expeditions produced 876 samples that contained Diptera, including 102 with Limoniidae and/or Pediciidae. The sampling campaign in the mountains of Alta Rocca proved most productive with 77 samples, as compared to only eight in 2020 and 17 in the coastal region of southeastern Corsica (2021). These samples contained 1,111 specimens of Limoniidae and Pediciidae. In addition, fieldwork by the first author in IX.2020, III.2021, IX.2021 and X.2022 produced another 278 specimens.

The combined set of samples contained a total of 64 species of Limoniidae and seven of Pediciidae, including ten species that are first recorded from Corsica.

CHECKLIST OF LIMONIIDAE AND PEDICIIDAE FROM CORSICA

: species recorded for the first time from Corsica, with the exception of the three new species from Corsica produced by the expedition and already published by BOARDMAN & STARÝ (2020) and KOLCSÁR *et al.* (2021).

*: species collected during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* program or by the first author during his fieldwork.

?: doubtful records from Corsica.

Family Limoniidae Rondani, 1856	<i>Erioptera (Erioptera) fuscipennis</i> Meigen, 1818*
Subfamily Chioneinae Rondani, 1861	<i>Erioptera (Erioptera) lutea lutea</i> Meigen, 1804*
<i>Baeoura directa</i> (Kuntze, 1914)*	<i>Gonomyia (Gonomyia) conoviensis</i> Barnes, 1924
<i>Cheilotrichia (Empeda) cinerascens</i> (Meigen, 1804)	<i>Gonomyia (Gonomyia) tenella</i> (Meigen, 1818)*
<i>Crypteria (Crypteria) limnophiloides</i> Bergroth, 1913*	<i>Gonomyia (Gonomyia) theowaldi</i> Starý, 1982*
? <i>Ellipteroides (Protogonomyia) alboscutellatus</i> (von Roser, 1840)	<i>Hoplolabis (Parilisia) yezoana</i> (Alexander, 1924)
	<i>Idiocera (Idiocera) alexanderiana</i> (Lackschewitz, 1940)

- Idiocera (Idiocera) antilopina* Starý, 1982
! *Idiocera (Idiocera) sziladyi* (Lackschewitz, 1940)*
Iisia maculata (Meigen, 1804)
Molophilus (Molophilus) ater (Meigen, 1804)
Molophilus (Molophilus) bifidus Goetghebuer, 1920*
Molophilus (Molophilus) corniger de Meijere, 1920
Molophilus (Molophilus) griseus (Meigen, 1804)*
Molophilus (Molophilus) obscurus (Meigen, 1818)*
Molophilus (Molophilus) pleuralis de Meijere, 1920
Molophilus (Molophilus) zonzensis Boardman & Starý, 2020*
Neolimnophila placida (Meigen, 1830)
Ormosia (Ormosia) hartigi Mendl, 1973
Ormosia (Ormosia) hederae (Curtis, 1835)
! *Rhabdomastix (Rhabdomastix) incapax* Starý, 2005*
Rhypholophus bifurcatus Goetghebuer, 1920
Rhypholophus dufouri Geiger & Podenas, 1993*
Rhypholophus haemorrhoidalis (Zetterstedt, 1838)
Symplecta (Psiloconopa) stictica stictica (Meigen, 1818)*
Symplecta (Symplecta) hybrida (Meigen, 1804)
Symplecta (Trimicra) pilipes (Fabricius, 1787)
Tasiocera (Dasymolophilus) exigua Savchenko, 1973*
Tasiocera (Dasymolophilus) murina (Meigen, 1818)*
- Subfamily **Dactylolabinae** Alexander, 1920
- Dactylolabis (Dactylolabis) anomala* (Kuntze, 1913)
Dactylolabis (Dactylolabis) corsicana Edwards, 1928
Dactylolabis (Dactylolabis) nubecula Kuntze, 1913
- Subfamily **Limnophilinae** Bigot, 1854
- Austrolimnophila (Austrolimnophila) latistyla* Starý, 1977*
Austrolimnophila (Austrolimnophila) ochracea (Meigen, 1804)*
Dicranophragma (Brachylimnophila) adjunctum (Walker, 1848)*
Dicranophragma (Brachylimnophila) nemorale (Meigen, 1818)*
Eloeophila apicata (Loew, 1871)*
Eloeophila czernyi (Strobl, 1909)*
Eloeophila laciniata (Edwards, 1928)
Eloeophila maculata (Meigen, 1804)*
Eloeophila pusilla (Kuntze, 1920)
Eloeophila verralli (Bergroth, 1912)*
Hexatoma (Eriocera) schnusei (Kuntze, 1913)*
Hexatoma (Hexatoma) fuscipennis (Curtis, 1836)*
Hexatoma (Hexatoma) gaedii (Meigen, 1830)*
Neolimnomyia filata (Walker, 1856)*
Paradelphomyia senilis (Haliday, 1833)
Phylidorea (Phylidorea) ferruginea (Meigen, 1818)*
Pilaria discicollis (Meigen, 1818)*
Pilaria fuscipennis (Meigen, 1818)*
- Pseudolimnophila (Pseudolimnophila) lucorum* (Meigen, 1818)*
Pseudolimnophila (Pseudolimnophila) sepium (Verrall, 1886)*
- Subfamily **Limoninae** Rondani, 1856
- Antocha (Antocha) vitripennis* (Meigen, 1830)*
! *Achyrolimonia decemmaculata* (Loew, 1873)*
! *Atypophthalmus (Atypophthalmus) inustus* (Meigen, 1818)*
! *Dicranomyia (Dicranomyia) affinis* (Schummel, 1829)
Dicranomyia (Dicranomyia) chorea (Meigen, 1818)*
Dicranomyia (Dicranomyia) didyma (Meigen, 1804)*
Dicranomyia (Dicranomyia) goritiensis (Mik, 1864)
! *Dicranomyia (Dicranomyia) lucida* de Meijere, 1918*
Dicranomyia (Dicranomyia) melanantha Savchenko, 1984*
Dicranomyia (Dicranomyia) micronychia Lackschewitz, 1941
Dicranomyia (Dicranomyia) mitis (Meigen, 1830)?
Dicranomyia (Dicranomyia) modesta (Meigen, 1818)*
Dicranomyia (Dicranomyia) ornata (Meigen, 1818)?
Dicranomyia (Dicranomyia) pallidinota Starý, 2009*
Dicranomyia (Dicranomyia) sera (Walker, 1848)
Dicranomyia (Dicranomyia) signatella Starý & Freidberg, 2007
Dicranomyia (Glochina) sericata (Meigen, 1830)
Dicranomyia (Idiopyga) lackschewitzi Edwards, 1928
Dicranomyia (Melanolimonia) hamata Becker, 1908
Dicranomyia (Melanolimonia) morio (Fabricius, 1787)*
Dicranomyia (Numantia) fusca (Meigen, 1804)*
Dicranomyia (Sivalimbobia) aquosa Verrall, 1886*
Dicranopticha fuscescens (Schummel, 1829)*
Geranomyia caloptera Mik, 1867*
Helius (Helius) calvicensis Edwards, 1928*
Helius (Helius) longirostris longirostris (Meigen, 1818)
Limonia flavipes (Fabricius, 1787)
Limonia macrostigma (Schummel, 1829)*
Limonia nubeculosa Meigen, 1804*
Limonia phragmitidis (Schrank, 1781)*
Lipsothrix remota (Walker, 1848)*
Neolimonia dumetorum (Meigen, 1804)*
Rhipidia (Rhipidia) ctenophora Loew, 1871*
! *Rhipidia (Rhipidia) punctiplena* Mik, 1887*
- Family **Pediciidae** Osten-Sacken, 1860
- Subfamily **Pediciinae** Osten-Sacken, 1860
- Dicranota (Ludicia) trifurcata* (Edwards, 1928)*
Dicranota (Paradicranota) brevitarsis Bergroth, 1891

<i>Dicranota (Paradicranota) consimilis</i> Mendl, 1987*	<i>Pedicia (Amalopis) occulta</i> (Meigen, 1830)*
<i>Dicranota (Paradicranota) fuscipennis</i> Lackschewitz, 1940	<i>Pedicia (Crunobia) littoralis</i> (Meigen, 1804)
<i>Dicranota (Paradicranota) gracilipes</i> Wahlgren, 1905*	<i>Pedicia (Crunobia) zangeriana</i> Nielsen, 1950*
<i>Dicranota (Paradicranota) schistacea</i> Lackschewitz, 1940	Subfamily Ulinae Alexander, 1920
<i>Dicranota (Paradicranota) subtilis</i> Loew, 1871	<i>Ula (Ula) mollissima</i> Haliday, 1833*

The number of Limoniidae and Pediciidae currently known from Corsica as based on existing knowledge from the CCW website (OOSTERBROEK, 2023), the material collected during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions, and during fieldwork by the first author is as follows (format: [total number of species] species (LPR: [number of species collected during the Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021 expeditions]; QC: [number of species collected by the first author; QC]):

– Limoniidae subfamily Chioneinae: 33 species (LPR: 13; QC: 6), subfamily Dactylo-labinae: 3 (LPR: 0; QC: 0), subfamily Limnophilinae: 20 (LPR: 11; QC: 7), subfamily Limoniinae: 34 (OPR: 14; QC: 11);

– Pediciidae: Pediciinae 11 (LPR: 5; QC: 3). 1 Ulinae (LPR: 1).

Dicranomyia (Dicranomyia) consimilis (Zetterstedt, 1838) has been removed from the checklist (see further). As for the status of *Molophilus (Molophilus) medius* de Meijere, 1918, and *Dicranomyia (Dicranomyia) luteipennis* Goetghebuer, 1920, see comments above.

REMARKS ON SOME SPECIES

We consider here endemic species those that are only known from Corsica, or Corsica and Sardinia (Corso-Sardinian endemics).

Species records are given in the following format: **Corsican Department**: locality (INSEE code), location, latitude, longitude, altitude, collecting date/period, collector name, number of males and/or females.

Family **Limoniidae** Subfamily **Chioneinae** *Baeoura directa* (Kuntze, 1914)

It is a species of restricted range, only known from Sicily and Corsica. Three females and four males were collected in riparian pine and green oak forest, on the bank of a river or brook bed in oak forest, on a gravelly muddy seep in deciduous forest, canopied humid sandy area on riverbank and on rocks in an alder-fir forest at altitudes ranging from 17 to 1,271 m.

Haute-Corse: 2 ♀, Mausoléo (2B156), Tartagine, 42°29'39.483"N, 8°59'29.348"E, 760 m, 2-5.VII.2019, leg. Claire Villemant; 1 ♀, Solenzara (2A269), mouth of river Travo, 41.90783°N, 9.40830°E, 17 m, 25.V.2021, leg. Marc Pollet. **Corse-du-Sud:** 1 ♂, Serra di Scopamène (2A278), Campu di Bonza (fig. 2), 41°46'28.3"N, 9°07'26.9E, 845 m, 23-27.VI.2019, leg. Marc Pollet; 1 ♂, same location, 41°46'21.5"N, 9°07'15.8E, 920 m, 23-27.VI.2019, leg. Marc Pollet; 1 ♂, same location, 41°46'21.9"N, 9°07'15.1"E, 934 m, 23-27.VI.2019, leg. Marc Pollet; 1 ♂, Zonza (2A362), Samulaghia, 41°45'42.26"N, 9°13'39.99"E, 1,271 m, 28.VI.2019, leg. Marc Pollet & Anja De Braekeleer.

Ellipteroides (Protogonomyia) alboscutellatus (von Roser, 1840)

First record for Corsica. This species is widespread in Europe, and known to be associated with calcareous seepages in woodland in the United Kingdom (especially with tufa). The larvae are semi-aquatic and found at tufa-associated bryophytes (STUBBS, 2003).

Corse-du-Sud: 1 ♂, Sorbollano (2A285), 42°29'39.483"N, 8°59'29.348"E, 877 m, 23-27.VI.2019, leg. Romain Le Divelec.

***Gonomyia (Gonomyia) theowaldi* Starý, 1982**

Endemic species, known only from Corsica and Sardinia, from sites between 1,050 and 1,150 m (PODENAS *et al.*, 1997). Eight males were collected in riparian pine and green oak forest, on dry rocks near seep in fir forest, and in pozzine landscapes along open or shady stream, between 760 and 1,568 m.

Haute-Corse: 1 ♂, Mausoléo (2B156), Tartagine, 42°29'39.483"N, 8°59'29.348"E, 760 m, 2-5.VII.2019, leg. Claire Villemant. **Corse-du-Sud:** 5 ♂, Serra di Scopamène (2A278), Castellu d'Ornucci (fig. 3), 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019, leg. Marc Pollet; 1 ♂, Serra di Scopamène (2A278), Castellu d'Ornucci, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019, leg. Marc Pollet; 1 ♂, Zonza (2A362), Samulaghia, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019, leg. Marc Pollet.

***Idiocera (Idiocera) antilopina* Starý, 1982**

A species of restricted range, only known from Sicily (one location: 1,200-1,300 m) and Corsica (one location: Tavignano river, see original description and PODENAS *et al.*, 1997).

***Idiocera (Idiocera) sziladyi* (Lackschewitz, 1940)**

First record for Corsica and France. This species has a large but really sporadic distribution. The species was reported by mistake from central France (KOLCSÁR *et al.*, 2021) by the first author, based on incorrect identifications of specimens that belonged to *I. alexanderiana*. The species is regarded in the Czech Republic as a “local, ecologically significant species, associated with sandy or gravelly banks of larger streams” (STARÝ & VONICKA, 2018).

The collected specimen originated from an open riparian zone, with old poplars and grassy vegetation (J. Touroult, pers. comm.).

Haute-Corse: 1 ♂, Oletta (2B185), 42°29'39.483"N, 8°59'29.348"E, 10 m, 18-26.VI.2020, leg. Julien Touroult.

***Molophilus (Molophilus) zonzensis* Boardman & Starý, 2020**

Endemic species, discovered during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions (BOARDMAN & STARÝ, 2020).

Haute-Corse: 1 ♂, Zonza (2A3562), Samulaghia, 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019, leg. Marc Pollet; 2 ♂, Zicavo (2A359), Ponte di Valpine, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019, leg. Marc Pollet; 3 ♂, Serra di Scopamène (2A278), Castellu d'Ornucci, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019, leg. Marc Pollet.

***Ormosia (Ormosia) hartigi* Mendl, 1973**

Known only from Corsica and Calabria (Italy). Recorded in Corsica from a stream in the maquis at 700 m (PODENAS *et al.*, 1997), and in Calabria (description) from a site at 1,300 m.

***Rhabdomastix (Rhabdomastix) incapax* Starý, 2005**

Endemic species, first record for Corsica and previously only known from Sardinia (STARÝ & ROHÁČEK, 2015) from two localities separated by less than 10 km. Sardinian habitats were described as “*Eleocharis palustris* and *Juncus* sp. patches on sandy to muddy banks of the Éleme river.”, and “slowly flowing brook with marshy littoral vegetation, containing, among other plants, low growths of a small *Juncus* sp.”. A single female has been discovered during

Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021 expeditions, and its identity was confirmed by the third author. This species is quite particular in its genus, with both sexes having reduced wings and unable to fly.

Corse-du-Sud: 1 ♀, Sotta (2A288), Valavo, 42°29'39.483"N, 8°59'29.348"E, 118 m, 19.V.2021, leg. J.-C. Streito.

***Rhypholophus dufouri* Geiger & Podenas, 1993**

A species only known from Corsica between 1,000 and 1,800 m. The only record is that from the original description. An older record of *R. bifurcatus* from Corsica possibly refers to this closely related species. Specimens reported here were caught along an altitudinal stream with numerous *Alnus* trees alongside. The second location is quite different, i.e., a muddy seepage in a chestnut forest, with scattered low plants.

Corse-du-Sud: 4 ♂, 1 ♀, Bastelicca (2A031), Val d'Ese, 42°29'39.483"N, 8°59'29.348"E, 1,700 m, 23.IX.2021, leg. C. Quindroit; 2 ♂, 1 ♀, Quascara (2A253), fonteta di Patricciola, 41°54'28.717"N, 9°0'5.255"E, 850 m, 5.X.2022, leg. C. Quindroit.

***Tasiocera (Dasymolophilus) exigua* Savchenko, 1973**

This is a widespread species in Europe, from Scandinavia to northern Italy, Serbia and Ukraine. Still unknown from continental France, and reported from Corsica by KOLCSÁR *et al.* (2021) on the basis of specimens found during the initial phase of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021 expeditions*. It is a brook specialist, sometimes found in ditches (AUTIO & SALMELA, 2010).

Corse-du-Sud: 8 ♂, 2 ♀, Serra di Scopamène (2A278), Castellu d'Ornucci, in a shady site along stream in pozzine landscape (fig. 3), 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019, leg. Marc Pollet.

Subfamily Dactylolabinae

***Dactylolabis (Dactylolabis) anomala* (Kuntze, 1913)**

Corsican endemic. Five records, the last from 1981, and only two with altitude mentioned: 1,250-1,350 m (PODENAS *et al.*, 1997).

***Dactylolabis (Dactylolabis) corsicana* Edwards, 1928**

Endemic for Corsica and Sardinia. Listed as abundant by EDWARDS (1928) "wherever a thin film of water runs over large rocks, often in the company of one of the other *Dactylolabis* species". We add here an unpublished record of a specimen found in the MNHN collections, from a locality already mentioned by EDWARDS (1928):

Corse-du-Sud: 1 ♂, Evisa (2A108), forêt d'Aitone, 31.V.1972, coll. L. Matile (MNHN), det. C. Quindroit (fig. 5).

***Dactylolabis (Dactylolabis) nubecula* Kuntze, 1913**

Endemic to Corsica. Four records, only one with altitude mentioned: 700 m (PODENAS *et al.*, 1997).

Subfamily Limnophilinae

***Eloeophila laciniata* (Edwards, 1928)**

Endemic to Corsica and Sardinia. Described from "a marsh at river mouth" (EDWARDS, 1928). Listed up to 670 m altitude (STARÝ, 2009b).

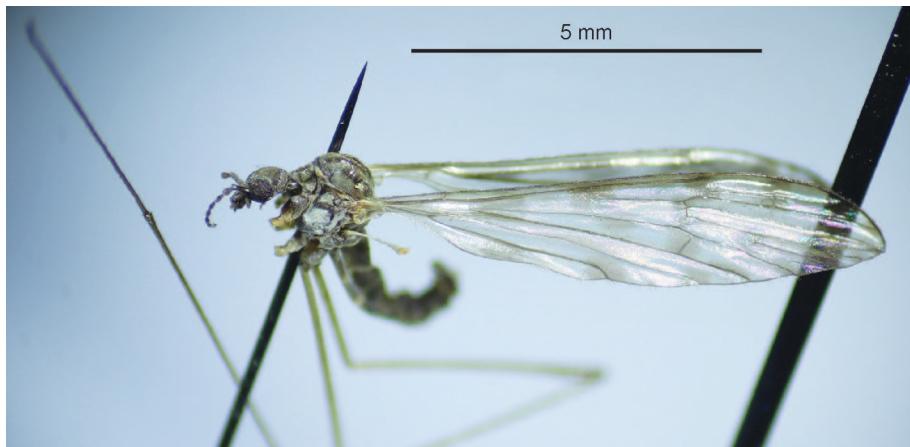


Fig. 5. – *Dactylolabis (Dactylolabis) corsicana* Edwards, 1928, ♂, Evisa (2A108), forêt d'Aïtone, 31.V.1972, coll L. Matile (MNHN). (Photo by C. Quindroit).

Eloeophila pusilla (Kuntze, 1920)

Endemic species of Corsica, only known by the five type specimens from Vizzavona “monte d’Oro” caught by W. Schnuse in 1899.

Hexatoma (Eriocera) schnusei (Kuntze, 1913)

Endemic, previously only known from four records from Corsica — Ajaccio and Vizzavona, 1,050 m, by KUNTZE (1913); Asco by GAUNITZ (1968); and Vizzavona 1,000-1,100 m by PODENAS *et al.* (1997). Apparently, a species with a large altitudinal amplitude (although old records must be treated with care, as they are not always precise, e.g., Ajaccio has no river at an altitude above 200 m). Caught during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions between 855 and 1,568 m.

Corse-du-Sud: 2 ♂, Serra di Scopamène (2A278), Campu di Bonza, seep on riverbank in oak forest (fig. 1), 41°46'28.6"N, 9°07'25.3"E, 855 m, 27.VI.2019, leg. Marc Pollet; 3 ♂, Serra di Scopamène (2A278), Castellu d’Ornucci, shady site along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019, leg. Marc Pollet; 2 ♂, Zonza (2A362), Samulaghia, rocky seep in fir forest, 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019, leg. Marc Pollet.

Subfamily **Limoniinae**

Dicranomyia (Dicranomyia) affinis (Schummel, 1829)

In his paper, EDWARDS (1928) reports this species from the Restonica Valley in Corsica. For a long time, *D. affinis* was treated as synonym of *D. mitis*, and has only recently been reinstated as valid species by STARÝ & STUBBS (2015). Old literature is quite difficult to use for this complex of species, however, Starý and Stubbs state that “present concept of the species conforms to that proposed by Edwards (1938) [...] The original description (Schummel, 1829) is rather detailed and fits this species very well”.

Also, this species is known from Sardinia as well, and therefore, *D. affinis* is accepted as listed from Corsica. There are further questions about the presence of *D. mitis* in Corsica, only reported by VAILLANT (1952), as it was reported at a time when the two species were synonyms. Unfortunately, no specimens of *D. mitis* from Corsica could be examined.

***Dicranomyia (Dicranomyia) consimilis* (Zetterstedt, 1838)**

This species is listed from Corsica by KUNTZE (1913) from a specimen collected by Schnuse in 1899. STARÝ (1969) mentions a single specimen labelled “Korsika: 18.VII.1899, 1♂ (Schnuse; Czižek als “*consimilis*””, stored at Moravské zemské muzeum (Brno, Czech Republic) that belongs to *Dicranomyia didyma*. Therefore, as we believe that this specimen (number unmentioned) from VII.1899 collected by W. Schnuse (KUNTZE, 1913) represents the only record of *D. consimilis* from Corsica, this species must be removed from the checklist of Corsica.

***Dicranomyia (Dicranomyia) lucida* de Meijere, 1918**

This species has a wide distribution range in Europe, but is often found quite sporadically, in marshy areas, in particular marshy woodlands. In Grosseto-Prugna (see below), two female specimens were taken at sea level, in a riparian undergrowth of *Alnus*, together with *Helius calviensis*, *Rhipidia punctiplena* and a yet unidentified *Paradelphomyia* species.

Haute-Corse: 3♀, 2♂, Ventiseri (2B342), 41°54'27.1295"N, 9°24'27.8058"E; 41°54'36.3702"N, 9°24'28.1268"E; 41°54'26.6615"N; 9°24'26.532"E; 41°54'27.0714"N, 9°24'26.7474"E, 0-2 m, 6-25.V.2021, leg. E. Poirier. **Corse-du-Sud:** 1♀, Sotta (2A288), 41°54'24.9588"N, 9°24'28.0542"E, 0 m, 6-25.V.2021, leg. E. Poirier; 2♀, Grosseto-Prugna (2A130), Porticcio, Collège, 41°53'16.058"N, 8°48'35.701"E, 8 m, 21-22.IX.2021, leg. C. Quindroit.

***Dicranomyia (Dicranomyia) ornata* (Meigen, 1818)**

Records of this species are old, and most of them identified before the description of *D. lucida*, in 1918. Data originate from KUNTZE (1913; Schnuse collection) and from LACKSCHEWITZ (1928). Both the Wien Museum (Lackschewitz's collection) and Dresden Museum (Kuntze's collection) have been contacted in order to examine the specimens or compare the specimens on the basis of a picture of the wing, but we received no response so far. Moreover, *D. ornata* is very similar to *D. patricia* Starý, 1982, recorded from Italy, Portugal and Tunisia. So, in the present checklist, this species is considered as doubtful.

***Dicranomyia (Dicranomyia) pallidinota* Starý, 2009**

Recorded from Corsica between 730 and 2,000 m, in deciduous forest (*Quercus*, *Castanea* or *Alnus* forest).

A single male was collected during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions, in a wet hole under a rock within a pine forest (with some deciduous trees) at 815 m.

Haute-Corse: 1♂, Olmi-Cappella (2B190), Tartagine, 41°53'16.058"N, 8°48'35.701"E, 815 m, 2.VII.2019, leg. Claire Villemant.

***Lipsothrix remota* (Walker, 1848)**

This species is widely distributed in northern Europe, and common in suitable habitats. Larvae develop in semi-submerged decorticated wood in, or adjacent to, streams (GODFREY, 2003). During the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions, two females were collected on a gravelly muddy steep in deciduous forest at 920 m. This represented the first record for the island (KOLCSÁR *et al.*, 2021). See *in vivo* specimen in fig. 7.

Corse-du-Sud: 2♀, Serra di Scopamène (2A278), Campu di Bonza (fig. 2), 41°46'21.5"N, 9°07'15.8"E, 920 m, 23-27.VI.2019, leg. Marc Pollet.

***Rhipidia (Rhipidia) punctiplena* Mik, 1887**

A species first reported from France in 2021 (LABAT, 2021) from the Central Massif region. This xylophilous species has a wide Western Palaearctic distribution. A single female was

collected at sea level, in a riparian undergrowth of *Alnus*, together with *Helius calviniensis*, yet unidentified *Paradelphomyia* specimens and *Dicranomyia lucida*.

Corse-du-Sud: 1 ♀, Grossetto-Prugna (2A130), Porticcio, Collège, 41°53'16.058"N, 8°48'35.701"E, 8 m, 22.IX.2021, leg. C. Quindroit.

Family Pediciidae

Subfamily Pediciinae

Dicranota (Ludicia) trifurcata (Edwards, 1928)

Corsican endemic. Found between 200 and 1,250 m, along streams in deciduous or coniferous forests and on low vegetation in marshy seeps and along muddy streams in fir forest.

Corse-du-Sud: 1 ♂, Evisa (2A108), chemin des Châtaigniers, along a stream in a mixed forest, 42°15'25.43"N, 8°48'55.803"E, 900 m, 10.IX.2020, leg. C. Quindroit; 2 ♀, Zonza (2A362), Samulaghia (fig. 4), 41°45'39.3"N, 09°13'36.8"E, 1,243 m, 24.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet.

Pedicia (Crunobia) zangeriana Nielsen, 1950

The current distribution range of this species is restricted, from the extreme southeast of France (Departments Alpes-de-Hautes-Provence and Alpes-Maritimes), central Italy (type locality), Sicily and Corsica. During the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions, it has been encountered on dry rocks near seeps in a fir forest.

Corse-du-Sud: 1 ♂, Zonza (2A362), Samulaghia, 41°45.703"N, 09°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019, leg. Marc Pollet.



Fig. 6-7. – 6, *Dicranomyia (Dicranomyia) modesta* (Meigen, 1818), ♂, Entramme 10.V.2016. – 7, *Lipsothrix remota* (Walker, 1848), ♂, Villepail, 3.VI.2022. (Photos by C. Quindroit).

DISCUSSION

At present, a total of 90 Limoniidae and 12 Pediciidae species have been reported from Corsica. Seven species are considered endemic to Corsica (*Dactylolabis anomala*, *D. nubeculosa*, *Eloeophila pusilla*, *Molophilus zonzensis*, *Rhypholophus dufouri*, *Hexatoma schnusei* and *Dicranota trifurcata*) and four are Corso-Sardinian endemics, i.e., *Dactylolabis corsicana*, *Rhabdomastix incapax*, *Eloeophila laciniata* and *Gonomyia theowaldi*. Endemic species thus currently represent about one tenth of the limoniid and pediciid fauna of Corsica.

The Corsican cranefly fauna is still rather poorly known and there is no doubt that more species will be added over time. Only 27 species are known from Sardinia, but among them, six are still unknown from Corsica (though all six are widely distributed in Europe).

We can also note that, for now, several specimens collected during *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions, as well as by the first author, are yet unattributed to species level, possibly belonging to yet undescribed species —some *Pedicia* (*Crunobia*) and at least three species of *Tasiocera*. Therefore, these might be added to this list in the future.

There is also the possibility that some old species records are the result of misidentifications (with some similar species described later in time). Additional field inventories and the examination of collection material will reveal whether these species (e.g., *Dicranomyia ornata*, *Rhypholophus bifurcatus*) must ultimately be removed from Corsica's checklist or not.

The *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions, together with fieldwork by the first author in selected sites, produced 63 species, representing over 3/5 of the currently known Corsican fauna and including seven first records for the island, including two first records for France, and one species new to science. Undoubtedly, more species might have been collected if a limoniid-pediciid expert had been involved in the fieldwork during the three successive years. Nevertheless, these results underpin how important this type of inventory can be for the improvement of our knowledge on the known species as well as the discovery of new species to both the region and science.

ACKNOWLEDGEMENTS. — Most of the material treated during this study was collected during the naturalist expeditions *La Planète Revisée (Our Planet Reviewed) en Corse 2019-2021*. This survey was organised by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris) in collaboration with, and funded by, the Collectivité de Corse (CdC) and the Office Français de la Biodiversité (OFB). We are also grateful to our logistical partners who assisted with fieldwork in 2020: the Office de l'Environnement de la Corse (OCIC and CBNC), the Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) and the Conservatoire du Littoral (CdL). We are grateful for the financial support of the participation of Marc Pollet and Anja De Braekeleer to the field campaigns of 2019 and 2021. The work of J. Starý was financially supported by the Ministry of Culture of the Czech Republic by institutional financing of long-term conceptual development of the research institution (the Silesian Museum, MK000100595). We are indebted to the leaders of the expedition, Julien Touroult, François Dusoulier and Jean Ichter, for the thorough preparation and guidance. Thanks to Paul Beuk and Thibault Ramage for assistance in sample processing, and to Pierre Tillier for sharing the Limoniidae samples. We are also much indebted to Pjotr Oosterboek for comments upon the text.

REFERENCES

- AUTIO O. & SALMELA J., 2010. — The semi-aquatic fly fauna (Diptera) of wetlands of the Åland Islands. *Memoranda Societatis pro Fauna et Flora Fennica*, **86** : 43-53.
- BOARDMAN P. & STARÝ J., 2020. — *Molophilus (Molophilus) zonzensis* sp. n. (Diptera, Limoniidae) from Corsica. *Dipterists Digest (2nd series)*, **27** : 155-158.
- EDWARDS F. W., 1928. — The nematocerous Diptera of Corsica. *Encyclopedie Entomologique*, B II (Diptera 4) : 157-189.
- GAUNITZ S., 1968. — Einige Funde von Tipuliden und Limoniiden (Dipt.) auf der Insel Korsika. *Entomologisk Tidskrif*, **89** : 278.

- GEIGER W., PODENAS S. & BRUNHES J., 1994. – Contribution à la connaissance des Limoniidae (Diptera, Nematocera) des Pyrénées (France). 1. Pyrénées orientales. *Bulletin de la Société Neuchâteloise des Sciences Naturelles*, **117** : 23-31.
- GODFREY A., 2003. – *A review of the invertebrate interest of coarse woody debris in England. English Nature Research Reports 513*. Peterborough : Northminster House, 49 p.
- KOLCSÁR L.-P. K., OOSTERBROEK P., GAVRYUSHIN D. I., OLSEN K. M., PARAMONOV N. M., PILIPENKO V. E., STARÝ J., POLEVO A., LANTSOV V. I., ANDERSSON M., SALMELA J., QUINDROIT C., D'OLIVEIRA M. C., HANCOCK E. G., MEDEROS J., BOARDMAN P., VIITANEN E. & WATANABE K., 2021. – Contribution to the knowledge of Limoniidae (Diptera: Tipuloidea): first records of 244 species from various European countries. *Biodiversity Data Journal*, **9** : e-67085. <https://doi.org/10.3897/BDJ.9.e67085>
- KUNTZE A., 1913. – Dipterologische Sammelreise in Korsika des Herrn W. Schnuse in Dresden im Juni und Juli 1899. *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **1913** : 544-552.
- LABAT D., 2021. – Le Macrobenthos du bassin de la Dordogne. 6ème note: la rivière Dordogne et quelques affluents, Diptères aquatiques et semi aquatiques (à l'exclusion des Chironomidae et Ceropogonidae) (Diptera). *Ephemera*, **22** : 85-102.
- LACKSCHEWITZ P., 1928. – Die palaearktischen Limnobiinen (Diptera) des Wiener Naturhistorischen Museums. *Annalen des Naturhistorischen Museums Wien*, **42** : 195-244.
- LACKSCHEWITZ P., 1940. – Die palaearktischen Limnophilinen, Anisomerinen und Pediciinen des Wiener Naturhistorischen Museums. *Annalen des Naturhistorischen Museums Wien*, **50** : 68-122.
- OOSTERBROEK P., 2006. – *The European families of the Diptera. Identification, diagnosis, biology*. Utrecht : KNNV-Uitgeverij, 205 p. https://doi.org/10.1163/9789004278066_013
- OOSTERBROEK P., 2023. – *Catalogue of the Craneflies of the World (Diptera, Tipuloidea: Pediciidae, Limoniidae, Cylindrotomidae, Tipulidae)*. <https://ccw.naturalis.nl/> [Consulted 12.I.2023].
- PIERRE C., 1924. – *Faune de France 8. Diptères : Tipulidae*. Paris : Lechevalier : 159 p.
- PODENAS S., GEIGER W., MENDL H., STUBBS A. E. & OOSTERBROEK P., 1997. – Limoniidae (Diptera, Nematocera) de Corse (France). *Bulletin de la Société Neuchâteloise des Sciences Naturelles*, **120** : 161-168.
- POISSON R., 1932. – Sur la biologie de *Geranomyia unicolor* Haliday (p. 311-318). In : *Livre du Centenaire*. Paris : Société entomologique de France, XII + 729 p.
- STARÝ J., 1969. – Revision der Arten der Unterfamilie Limoniinae (Tipulidae, Diptera) aus den Sammlungen des Mährischen Museums in Brno mit besonderer Berücksichtigung der Fauna Mahrens. Teil 1: Tribus Limoniini und Pediciini. *Casopis Moravského Muzea v Brne*, **54** : 131-160.
- STARÝ J., 2009a. – The identity of *Dicranomyia (Dicranomyia) luteipennis* Goetghebuer (Diptera, Limoniidae). *Zootaxa*, **2155** : 55-68. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.2155.1.5>
- STARÝ J., 2009b. – West Palaearctic species of the genus *Eloeophila* (Diptera: Limoniidae). *Europen Journal of Entomology*, **106** : 425-440. <https://doi.org/10.14411/eje.2009.054>
- STARÝ J. & ROHÁČEK J., 2015. – Rediscovery of *Rhabdomastix (Rhabdomastix) incapax* Starý, 2005 (Diptera, Limoniidae), a crane fly species flightless in both sexes and probably endemic to Sardinia. *ZooKeys*, **498** : 93-101. <https://doi.org/10.3897/zookeys.498.9446>
- STARÝ J. & STUBBS A. E., 2015. – Five species under *Dicranomyia (Dicranomyia) mitis* (Meigen, 1830) (Diptera, Limoniidae). *Zootaxa*, **3964** (3) : 321-334. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.3964.3.2>
- STARÝ J. & VONICKA P., 2018. – Limoniidae and Pediciidae (Diptera: Tipulomorpha) of the Jizerské hory Mts, Frýdlant region, and Liberec environs (northern Bohemia, Czech Republic). *Sborník Severočeského Muzea, Přírodní Vědy*, **36** : 45-83.
- STUBBS A. E., 2003. – Tipulidae and Allies - Craneflies. Managing Priority Habitats for Invertebrates, **17** : 1-158. Distributed on DEFRA-Buglife CD-ROM 2004 and 2006.
- THOMAS A., 1977. – Limoniidae et Ptychopteridae du Sud-Ouest de la France (Diptera, Nematocera) (2e note). *Annales de Limnologie*, **13** : 47-55. <https://doi.org/10.1051/limn/1977009>
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island*. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- VAILLANT F., 1952. – Quelques Limoniidae à larves hygropétiques (Diptera). *Revue française d'Entomologie*, **19** : 244-251.

The Bibionidae of Corsica (Diptera)

Jean-Paul HAENNI¹, Marc POLLET^{2,3}, Julien TOUROULT⁴,
Clovis QUINDROIT⁵ & Marie-Cécile ANDREI-RUIZ⁶

¹ Muséum d'histoire naturelle, rue des Terreaux, 14, CH – 2000 Neuchâtel, Switzerland
<jean-paul.haenni@unine.ch> (corresponding author)

² Research Institute for Nature and Forest (INBO), Herman Teirlinckgebouw, Havenlaan 88 bus 73,
B – 1000 Brussels, Belgium <marc.pollet@inbo.be>

³ Royal Belgian Institute of Natural Sciences (RBINS), Operational Directory Taxonomy and Phylogeny,
Entomology, Vautierstraat 29, B – 1000 Brussels, Belgium <mpollet.doli@gmail.com>

⁴ PatriNat (OFB, MNHN), CP41, 57 rue Cuvier, F – 75005 Paris, France <julien.touroult@ofb.gouv.fr>
<560 rue Franklin, F – 59370 Mons-en-Baroeul, France <clovis.quindroit@tutanota.com>

⁶ Observatoire Conservatoire des Invertébrés de Corse, Office de l'Environnement de la Corse,
avenue Jean-Nicoli, F – 20250 Corte, France <marie-cecile.ruiz@oec.fr>

(Accepté le 7.X.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – Knowledge of the fauna of Bibionidae of Corsica is summarized, with 13 species reported from the island.

Four species are recorded for the first time from Corsica, *Bibio pomonae* (Fabricius, 1775), *Dilophus femoratus* Meigen, 1804, *D. sardous* Haenni, 2009, and a possibly undescribed species, *B. aff. johannis* (Linnaeus, 1767). A key for the identification of Corsican Bibionidae is provided.

Résumé. – **Les Bibionidae de Corse (Diptera).** Les connaissances sur les Bibionidae de Corse sont réactualisées, avec 13 espèces signalées de l'île. Trois d'entre elles, *Bibio pomonae* (Fabricius, 1775), *Dilophus femoratus* Meigen, 1804 et *D. sardous* Haenni, 2009 sont signalées pour la première fois de Corse, de même qu'un quatrième taxon, *B. aff. johannis* (Linnaeus, 1767), représentant possiblement une espèce nouvelle pour la science. Une clé en français pour l'identification des Bibionidae de Corse est proposée.

Keywords. – Our Planet Reviewed program, expedition, faunistics, new records, identification key

The Bibionidae Fleming, 1821, are a small family of robust nematoceran Diptera with marked sexual dimorphism. Nearly all European species of the family belong to subfamily Bibioninae Fleming, 1821, and are recognizable at first sight by the fore tibiae bearing either a strongly developed apical spur or transverse rows of small spines. The adults are often abundant in various habitats but they are most frequent and diverse in semi-open and mosaic agricultural/wooded landscapes. Males of some species may form large aerial mating swarms in search for females. The larvae of most species live in mass aggregations of up to several hundreds of specimens issued of oviposition by one female. They are phytosaprophagous and develop mainly in leaf litter and soils rich in humus (SKARTVEIT, 1997).

About 45 bibionid species are known in Europe (SKARTVEIT, 2013). The fauna of the European French territory (mainland France and Corsica) includes 27 species (SKARTVEIT, 2013, complemented by Haenni, unpubl. data). However, the study of the Bibionidae of Corsica has been nearly completely neglected until now, with only two general articles dating back to the beginning of the xxth century quoting representatives of this family. The first of them listed the Corsican Diptera collected in 1899 by W. Schnuse (KUNTZE, 1913), including five bibionid species, while the second produced a revised list of Corsican nematoceran Diptera known at that time (EDWARDS, 1928), adding one bibionid species. SÉGUY (1940) mentioned six species recorded from Corsica on the base of the two previous papers but did not add any new information. More recently, three additional bibionid species were recorded by HAENNI (1982,

2009), as by-products of articles with different focuses. These additions raised the number of species known from the island to nine. The present paper is the first entirely devoted to the Corsican Bibionidae. Its starting point was the invitation of the first author to study the Bibionidae collected in Corsica during the *La Planète Revisitée (Our Planet Reviewed)* survey of 2019–2021 (see <http://laplanete-revisitee-corse.mnhn.fr>). This expedition is the most recent edition of these surveys organised in several under sampled biodiversity hotspots around the world since 2007 (<https://www.mnhn.fr/fr/recherche-expertise/lieux/planete-revisitee>), by e.g., the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris, France). Next to the identification of this material, a round-up was made of hitherto unpublished material of various origins, the results of which are presented here. This allowed us to significantly increase our current knowledge of the Corsican fauna of Bibionidae.

MATERIAL AND METHODS

Part of the material for this study was collected during the *Our Planet Reviewed* (LPR) expedition in Corsica (2019–2021). TOUROULT *et al.* (2023) describe the general framework, studied areas, sampling methodologies, and preliminary results of this survey. Nineteen sites in the north and southeast of the island were surveyed according to a semi-standardised protocol, and a large-scale trapping scheme was organised in three sites. Sampling efforts mainly focused on forested habitats at higher altitudes (2019) and on coastal dune and marshland habitats (2021). They included a vast array of methods to collect invertebrates, with a special effort on flight-interception traps and pan traps. Two Diptera experts were actively involved in



Fig. 1–4. – Selection of pan trap sampling sites as part of the *Our Planet Reviewed in Corsica* survey. – 1, Oak forest at Campo di Bonza, Serra-di-Scopamène and Sorbollano, habitat of *Dilophus bispinosus* Lundstroem, 1913. – 2, Pozzine landscape at Castellu d'Ornucci, Serra-di-Scopamène, habitat of *Dilophus femoratus* Meigen, 1804. – 3, Marshland at Lavu Santu, Zonza. – 4, Coastline of Air Base 126, Ghisonaccia. (Photos M. Pollet).

fieldwork activities, i.e., the second author (MP) as Diptera coordinator and taxonomic expert of Dolichopodidae, and Thomas Lebard as taxonomic expert of Syrphidae/Stratiomyidae. During 2019 and 2021 the Diptera coordinator concentrated sampling efforts on the use of pan traps, while both researchers also used sweep nets for collecting. In each of these years (23-30.VI.2019, 18-26.V.2021), a total of 16 sampling sites at four different locations were selected for pan trapping. In each site, five trap units were operational for 3-4 days. A trap unit is composed of one blue, one yellow and one white plastic bowl (inner diameter: 15 cm, depth: 4 cm), that are installed close together at soil surface level. Traps are fixed to the soil with metal pins and filled for 2/3 with a mild formalin solution and detergent. In 2019, this approach was applied in the mountainous region of Alta Rocca (south) (fig. 1-2) whereas lowland marshes and dune habitats were investigated in this way in the coastal area of southeast Corsica (fig. 3-4) in 2021.

Next to that, additional material was gathered from various sources: material collected on the island by the first author (JPH) in 1999, the fourth author (CQ) in 2020-21, the fifth author (MCAR) in 1992, and Corsican Bibionidae material of the following entomological collections:

– **ETHZ**, Entomological collections of the Eidgenössische Technische Hochschule, Zürich, Switzerland;

– **MHNG**, Muséum d'histoire naturelle de Genève, Switzerland;

Table I. – Records of species of Bibionidae from Corsica in literature and in present material (first records of species for Corsica are in bold).

	KUNTZE (1913)	EDWARDS (1928)	HAENNI (1982)	HAENNI (2009)	<i>Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021 expedition (this paper)</i>	Other material (this paper)
<i>Bibio clavipes</i> Meigen, 1818	X					X
<i>B. aff. johannis</i> (Linnaeus, 1767)						X
<i>B. lanigerus</i> Meigen, 1818	X					
<i>B. marci</i> (Linnaeus, 1758)		X		X	X	X
<i>B. nigriventris</i> Haliday, 1833	X					X
<i>B. pomonae</i> (Fabricius, 1775)						X
<i>B. sardocyrneus</i> Haenni, 2009				X	X	X
<i>B. varipes</i> Meigen, 1830	X				X	X
<i>Dilophus bispinosus</i> Lundström, 1913				X	X	
<i>D. febrilis</i> (Linnaeus, 1758)	X	X				
<i>D. femoratus</i> Meigen, 1804					X	
<i>D. humeralis</i> Zetterstedt, 1850			X			
<i>D. sardous</i> Haenni, 2009						X
First records of species	5	1	1	2	1	3
Cumulated number of species	5	6	7	9	10	13

- MHNN, Muséum d'histoire naturelle de Neuchâtel, Switzerland;
- MNHN, Muséum national d'histoire naturelle, Paris, France;
- CCQ, private collection Clovis Quindroit, Mons-en-Baroeul, France.

All the identifications were done by the first author (JPH), while pictures in the field have been provided by the fourth author (CQ).

RESULTS

FAUNISTIC LIST

In the list below, four species are reported for the first time from Corsica. The evolution of our knowledge of the Corsican fauna of Bibionidae is summarized in table I which contains all published data from the literature together with unpublished data from present material, either collected by the Our Planet Reviewed Corsica expedition, or originating from other sources.

Species in square brackets have not been detected in newly examined material. Species records are presented in the following format: Corsican department: number of males and/or females, locality (location, collecting site, latitude, longitude), altitude, habitat description, sampling date/period, collecting method, collector's name, (sample code(s)), depository.

Bibio clavipes Meigen, 1818 (fig. 5)

Bibio clavipes Meigen, 1818: 317. DUDA, 1930: 49; KRIVOSHEINA, 1986: 320.

Literature records. – Corsica (KUNTZE, 1913).

Material examined. – HAUTE-CORSE: 1 ♂, Vivario, 800 m, *Castanea* forest, 14-24.IX.1981, light trap, leg. C. Dufour & al. (MHNN). CORSE-DU-SUD: 1 ♂, Bastelica, Pozzi, val d'Ese, 42.00676°N, 9.14123°E, 1700 m, 23.IX.2021, leg. C. Quindroit (CCQ); 1 ♂, Bastelica, val d'Ese, bergerie des Pozzi, 42.03266°N, 9.14466°E, 1800 m, 23.IX.2021, leg. C. Quindroit (CCQ).



Fig. 5. – *Bibio clavipes* (Meigen), ♂. Corse-du-Sud, Bastelica, Pozzi, val d'Ese, 23.IX.2021, leg. C. Quindroit. Scale bar: 1 mm. (Photo J.-P. Haenni).

Distribution and ecology. – A species with an autumnal flight period frequent in various wooded or semi-open environments, like heathlands, in whole Europe. The altitudes of the few known Corsican localities range from 800 to 1800 m.

Taxonomic note. – The two male specimens from Bastelica have the posterior veins of the wing slightly pigmented, contrasting with the wing membrane (fig. 5), but otherwise all characters match those of continental *B. clavipes*.

Bibio aff. johannis (Linnaeus, 1767) (fig. 6-7)

Material examined. – CORSE-DU-SUD: 1 ♂, Grosseto-Prugna, Porticcio, collège, sous-bois marécageux, 20.III.2020, leg. C. Quindroit (CCQ). **First record for Corsica.**

Descriptive notes. – Small-sized, body length 5 mm, wing length 4.5 mm; black, except for a rufous subapical area on anterior and posterior side of all femora, and tibiae and tarsomeres 1-3 of all

legs yellow (fig. 6); thorax, all abdominal tergites, and sternites 1-4 with long golden yellow pilosity (fig. 6), black pilosity only present on occiput, eyes, ventral side of all femora and abdominal sternites 5-8; tibiae and tarsi with short black hairs; antennae with seven flagellomeres; wings (fig. 7) with brown anterior veins and dark brown pterostigma, posterior veins light brownish, slightly contrasting with yellowish pale wing membrane except for light rufous brown costal cell; hind legs (fig. 6) with femur narrowed in basal third, tibia gradually widening from base towards apex, bearing a very conspicuous longitudinal patch of dark sensillae on ventral surface; tarsomeres 1-3 slightly inflated, decreasing in thickness from first to third tarsomere, with first tarsomere (fig. 6) parallel-sided, almost cylindrical (not shuttle-shaped as in *B. johannis*).

Ecology. – The only known specimen of this species was swept from undergrowth of a marshy forest (fig. 8) in the vicinity of a marshy meadow, about 500 m from the sea-shore.

Taxonomic note. – At first sight, this unique male strongly resembles *Bibio johannis*, a common and widespread vernal species present all over Europe. It differs, however, from continental *B. johannis* by some characters, the most important being the parallel-sided, almost cylindrical shape of the hind metatarsus (fig. 6) (more inflated, spindle-shaped in *B. johannis*), and the mostly golden yellow colour of the pilosity of thorax and abdomen of the Corsican specimen (entirely black in *B. johannis*). However, the colour of the pilosity is usually of little taxonomic value in the genus *Bibio* (SKARTVEIT, 2006). DUDA (1930: 61) pointed out the variability of *B. johannis*: “Die Art variiert sehr regionär.” [“The species is very variable regionally.”]. However, the differences he mentioned between the nomototypical form and the named varieties *jacobi* Villeneuve, 1924, and *nigrifemur* Strobl, 1900, only concern the coloration of hind femora. Regardless, *B. johannis* and *B. aff. johannis* are clearly related and the latter might well be the geographical vicariant or subspecies of *B. johannis*, as the result of speciation on the island. It is interesting to note that *B. johannis* has not been found in Sardinia either. Despite the obvious differences in morphological characters at this moment we refrain to describe this taxon as new until more material of both sexes is collected and examined.

[*Bibio lanigerus* Meigen, 1818]

Bibio lanigerus Meigen, 1818: 317. DUDA, 1930: 61;
KRIVOSHEINA, 1986: 323.

Literature records. – Corsica (KUNTZE, 1913).

Material examined. – No recently collected Corsican specimen.

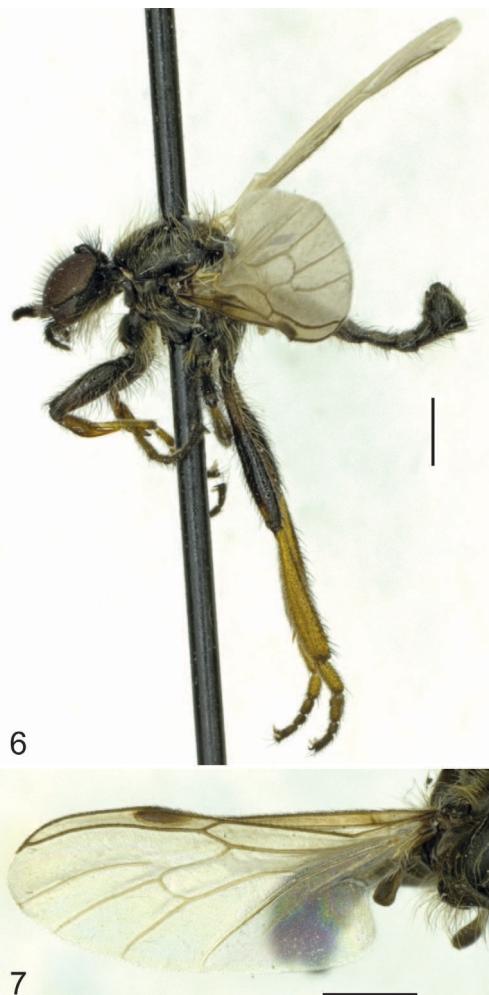


Fig. 6-7. – *Bibio aff. johannis* (Linnaeus), ♂. Corse-du-Sud, Grosseto-Prugna, Porticcio, 20.III.2020, leg. C. Quindroit. – 6, Habitus. – 7, Left wing. Scale bar: 1 mm. (Photos J.-P. Haenni).



Fig. 8. – Marshy forest in Porticcio (Corse-du-Sud: Grosseto-Prugna), capture locality of *Bibio* aff. *johannis* (Linnaeus). (Photo C. Quindroit).

Note. – There is no reason to doubt of the identification by KUNTZE (1913) of this well-characterized species which is common and widespread in Europe.

Bibio marci (Linnaeus, 1758)

Tipula marci Linnaeus, 1758: 588.

Bibio hortulanus var. *marci* (Linnaeus); DUDA, 1930: 59.

Bibio marci (Linnaeus); KRIVOSHEINA, 1986: 323.

Literature records. – Corsica (EDWARDS, 1928); Corse-du-Sud, Spelunca (HAENNI, 2009).

Material examined. – HAUTE-CORSE: 1 ♂, Calenzana, Bocca di Marsolinu, 443 m, 11.IV.1992, leg. M.-C. Andrei-Ruiz (MHNN). CORSE-DU-SUD: 4 ♂, Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza, Punta di Vaccili, chablis chênaie, 41.77287°N, 9.12159°E, 930 m, 22.II-6.VI.2020, Malaise trap, leg. J. Touroud (FR-COR/2020/139/MNHN, S1-ML2 (06/06)) (MNHN); 3 ♂, Quenza, 41.79649°N, 9.22338°E, 1214 m, 27.V.2021 (collected on sight), leg. B. Santos (FR-COR/2021/202/MP, AU-HC-BFS-04) (MNHN).

Distribution and ecology. – The commonest species of the genus in Europe, widespread and present in various environments, from the sea-shore to submontane sites in the mountains, with flight period in spring. In Corsica the few known localities range from 443 to 1214 m.

Bibio nigriventris Haliday, 1833

Bibio nigriventris Haliday, 1833: 157. DUDA, 1930: 65; KRIVOSHEINA, 1982: 324.

Syn. *Hirtea lacteipennis* Zetterstedt, 1850: 3384.

Literature records. – Corsica (KUNTZE, 1913, as *B. lacteipennis* Zett.); Haute-Corse: Vizzanova (EDWARDS, 1928).

Material examined. – HAUTE-CORSE: 1 ♀, lac de Nino, 1750 m, 10.VII.1975, leg. I. Löbl (MHNG).

Distribution and ecology. – A widespread European species. In Corsica, it seems to be restricted to mountainous areas (900 to 1750 m). The flight-period covers the end of spring to summer.

Bibio pomonae (Fabricius, 1775)

Tipula pomonae Fabricius, 1775: 754.

Bibio pomonae (Fabricius); DUDA, 1930: 66; KRIVOSHEINA, 1986: 325.

Material examined. – CORSE-DU-SUD: 1 ♀, Ajaccio, coll. Huguenin (ETHZ). **First record for Corsica.**

Distribution and ecology. – A species with aestival flight period, widespread in all mountainous regions in Europe including Scandinavia.

Note. – The only known Corsican specimen was collected in XIXth century but there is little doubt that collecting in convenient areas during summer months will lead to the rediscovery of this easily recognizable species.

Bibio sardocyrneus Haenni, 2009 (fig. 9)

Bibio sardocyrneus Haenni, 2009: 430.

Literature records. – CORSE-DU-SUD: Ajaccio, Filitosa (HAENNI, 2009).

Material examined. – HAUTE-CORSE: 1 ♀, Ventiseri, Airbase BA 126, 41.92991°N, 9.39456°E, 19-27.V.2021, Malaise Trap, leg. B. Santos (sample-codes: FR-COR/2021/310, BA-MT-BFS-01) (MNHN). CORSE-DU-SUD: 2 ♂, Grosseto-Prugna, embouchure du Gravona, 5 m, 16.III.2020, leg. C. Quindroit (CCQ) (fig. 9); 1 ♂, Coti-Chiavari, plage Mare e Sol, 3 m, 19.IV.2020, leg. C. Quindroit (CCQ).

Ecology. – The known Corsican localities are all situated at a low altitude (from sea-level up to 375 m) in wooded or semi-wooded environments. *B. sardocyrneus* is a vernal species with flight period extending from March to May.

Note. – This still poorly known species, recorded till now only from some localities in Sardinia and Corsica, is apparently a sardo-corsican endemic element.

Bibio varipes Meigen, 1830

Bibio rufitarsis Meigen, 1818: 313.

Bibio varipes Meigen, 1830: 317. DUDA, 1930: 70; KRIVOSHEINA, 1986: 326.

Literature records. – Corsica (KUNTZE, 1913, as *B. rufitarsis* Meigen).

Material examined. – HAUTE-CORSE: 3 ♂, 4 ♀, Galeria, Vallée du Fango, maquis haut à chêne vert / futaie de chêne vert sur maquis, 315-360 m, 2.V.1992, leg. M.-C. Andrei-Ruiz (MHNN). CORSE-DU-SUD: 3 ♂, 1 ♀, Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza, Punta di i Vaccili, chablis, chênaie, 41.77287°N, 9.12159°E, 930 m, 22.II-6.VI.2020, Malaise Trap, leg. J. Touroult (sample codes: FR-COR/2020/139/MNHN, S1-ML2 (06/06)) (MNHN).

Distribution and ecology. – This widespread European species is frequently encountered in wooded and semi-wooded environments. The same holds true for Corsica where all known localities are situated in oak woods, from 315 to 930 m. Flight-period is spring.

Dilophus bispinosus Lundström, 1913 (fig. 10)

Dilophus bispinosus Lundström, 1913: 392. DUDA, 1930: 27; KRIVOSHEINA, 1986: 327.

Literature records. – CORSE-DU-SUD: Tavera; Haute-Corse: Corte, Saint-Pierre-de-Venaco (HAENNI, 2009).

Material examined. – CORSE-DU-SUD: 1 ♂, Sorbollano, 41.76987°N, 9.12493°E, 890m, 5-19.IX.2019, leg. J. Touroult (FR-COR/2019/222, S5-ML2) (MNHN); 1 ♀, same locality, 19.IX-3.X.219, leg. J. Touroult (FR-COR/2019/209, S5-ML2) (MNHN); 2 ♂, Sorbollano, Campu di Bonza, chênaie,



Fig. 9. – *Bibio sardocyrneus* Haenni, ♂. Corse-du-Sud, Grosseto-Prugna, 16.III.2020. (Photo C. Quindroit).



Fig. 10. – *Dilophus bispinosus* Lundström, ♀, anterior tibia. Corse-du-Sud, Serra-di-Scopamène, 19.IX.-3.X.2019, leg. J. Touroult. Scale bar: 0.5 mm. (Photo J.-P. Haenni).

41.77182°N, 9.122923°E, 940 m, 22.VIII-19.IX.2019, PolyTrap, leg. J. Touroult (FR-COR/2021/395) (MNHN); 5 ♂, 2 ♀, Sorbollano, chênaie, 41.77182°N, 9.12293°E, 988 m, 19.IX-3.X.2019, PolyTrap, J. Touroult (FR-COR/2019/397) (MNHN); 3 ♂, 1 ♀, Sorbollano, chênaie, 41.77178°N, 9.12287°E, 985 m, 19.IX-3.X.2019, Lindgren Funnel trap, leg. J. Touroult (FR-COR/2021/386), MNHN; 1 ♂, Sorbollano, Campu di Bonza, maquis, 41.76987°N, 9.12493°E, 890 m, 3-31.X.2019, Malaise trap, leg. E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult (FR-COR/2020/153, S5-ML2) (MNHN); 1 ♂, 3 ♀, Serra-di-Scopamène, 41.77287°N, 9.12159°E, 979 m, 5-19.IX.2019, Malaise trap, leg. J. Touroult (sample code: FR-COR/2019/227, S1-ML2) (MHNN); 6 ♂, 13 ♀, same site, 19.IX-3.X.2019, Malaise trap, leg. J. Touroult (FR-COR/2019/210, S1-ML2) (MNHN/MHNN); 1 ♂, Serra-di-Scopamène, aulnaie, 41.77272°N, 9.12107°E, 976 m, 22.VIII-19.IX.2019, Lindgren Funnel trap, leg. E. Poirier, R. Poncet & J. Touroult (FR-COR/2021/339) (MNHN); 3 ♂, 5 ♀, Serra-di-Scopamène, chênaie, 41.77227°N, 9.12280°E, 977 m, 19.IX-3.X.2019, PolyTrap, leg. J. Touroult (FR-COR/2021/374) (MNHN); 1 ♀, Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza, Punta di i Vaccili, chablis chênaie, 41.77287°N, 9.12159°E, 930 m, 3.-31.X.2019, Malaise trap, leg. J. Touroult (FR-COR/2020/146, S1-ML2) (MNHN). HAUTE-CORSE: 1 ♀, Oletta, 42.65378°N, 9.29426°E, 44 m, 18.X.2020, leg. C. Villemant (FR-COR/2020/091/MNHN) (MNHN).

Distribution and ecology. – A southern European species, currently extending its range to the north in Central Europe. *D. bispinosus* generally occurs in wooded areas. This is also the case in Corsica where it was caught in oak and alder forests. Corsican records originate from altitudes of about

800-1000 m, except for one at 44 m. A generally autumnal species in the Mediterranean Basin. This is also the case in Sardinia (HAENNI, 2009) and in Malta (EBEJER, 2021). Its flight period in Corsica extends from late July till the end of October with a marked peak in the second half of September (about ¾ of the LPR captures).

[*Dilophus febrilis* (Linnaeus, 1758)]

Tipula febrilis Linnaeus, 1758: 588.

Dilophus febrilis (Linnaeus); DUDA, 1930: 29; HAENNI, 1982: 342; KRIVOSHEINA, 1986: 328.

Syn. *Dilophus vulgaris* Meigen, 1818: 306.

Literature records. – Corsica (KUNTZE, 1913, as *D. vulgaris* Meigen; EDWARDS, 1928, as *D. vulgaris* Meigen).

Distribution and ecology. – A widespread and very common species, abundant in all kinds of habitats in Europe, from low to high elevations. Bivoltine in Central and Southern Europe.

Note. – Surprisingly, *D. febrilis* was not present in the material studied, but the species is easily recognizable and its presence in Corsica is very likely.

Dilophus femoratus Meigen, 1804

Dilophus femoratus Meigen, 1804: 116. DUDA, 1930: 30; HAENNI, 1982: 344; KRIVOSHEINA, 1986: 328.

Syn. *Dilophus albipennis* Meigen, 1830: 315.

Material examined. – CORSE-DU-SUD: 1 ♂, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, maquis at alder forest edge: brooms, juniper, 41.83328°N, 9.157206°E, 1631 m, 26.VI.2019, sweep net, leg.

C. Villemant (FR-COR/2019/202, CoHcCV02) (MNHN); 1 ♀, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41.83347°N, 9.15767°E, 1568 m, 26-30.VI.2019, white pan traps, leg. *M. Pollet* (FR-COR/2019/151) (MNHN); 1 ♂, same site, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41.83347°N, 9.15767°E, 1568 m, 26-30.VI.2019, yellow pan traps, leg. *M. Pollet* (FR-COR/2019/150) (MHNN); 1 ♂, same location, in higher *Alnus* forest, 41.83294°N, 9.15725°E, 1580 m, 26-30.VI.2019, yellow pan traps, leg. *M. Pollet* (FR-COR/2019/144) (MNHN); 2 ♀, same site, in higher *Alnus* forest, 41.83294°N, 9.15725°E, 1580 m, 26-30.VI.2019, white pan traps, leg. *M. Pollet* (FR-COR/2019/145) (MNHN/MHNN); 1 ♂, Zonza, Samulaghia, on dry rocks near seep in Sapinière [silver fir] forest, 41.76172°N, 9.22748°E, 1208 m, 24-28.VI.2019, yellow pan traps, leg. *M. Pollet* (FR-COR/2019/99) (MNHN). **First record for Corsica.**

Distribution and ecology. – A widespread European species occurring in a variety of habitats, more frequent in mountainous areas. This is also the case in Corsica where *D. femoratus* was caught during LPR investigations at altitudes ranging from 1208 to 1630 m, almost exclusively in pozzine habitats (typical Corsican altitude peat-bogs) (fig. 2), in July.

[*Dilophus humeralis* Zetterstedt, 1850]

Dilophus humeralis Zetterstedt, 1850: 3393. DUDA, 1930: 32 (*p. p.*); HAENNI, 1982: 345; KRIVOSHEINA, 1986: 328.

Literature records. – CORSE-DU-SUD: Ajaccio (HAENNI, 1982).

Distribution and ecology. – A widespread European species, although generally uncommon. This is possibly also the case in Corsica where the species has not been observed since the end of xixth century (2 ♀ in coll. Huguenin, ETHZ: HAENNI, 1982).

***Dilophus sardous* Haenni, 2009**

Dilophus sardous Haenni, 2009: 435.

Material examined. – 1 ♂, Suarella-Eccica: Eccica, 400 m, 14.IX.2021, leg. *C. Quindroit* (CCQ). **First record for Corsica.**

Distribution and ecology. – Little is known about this recently described species which was caught in Sardinia at altitudes ranging from 480 to 700 m, in wooded or semi-wooded habitats. These habitats appear quite similar to the single Corsican locality—an evergreen oak forest—where this species was discovered.

Taxonomic note. – Until present, *D. sardous* was only known from Sardinia, and has been considered a probable endemic element to this island, although its presence in Corsica was expected (HAENNI, 2009), which is confirmed herewith. However, the discovery of a male that possibly belongs to this species in Northern Greece (HAENNI & RAMEL, 2017) questions its presumed status of endemic species of the Thyrrenian islands.

IDENTIFICATION KEY TO BIBIONIDAE OF CORSICA

Preliminary remark. – It should be kept in mind that sexual dimorphism is strong in Bibionidae, affecting the colour of body, legs and wings, the shape of the head and—in *Dilophus*—the size of the spines on the fore tibiae. It is recommendable to have specimens of both sexes as the identification of isolated specimens, either males or females, may sometimes prove to be tricky. For *Dilophus* specimens with only one median row of spines on the fore tibiae, the identification should better be confirmed by the study of cleared male genitalia (compare with figures in HAENNI, 1982, 2009).

1. Fore tibiae prolonged apically in a strong acute outer spur (fig. 5) and an usually much shorter inner spur; pronotum devoid of dorsal rows of short spines Genus **Bibio** 2
- Fore tibiae with one or two more or less transverse rows of spines and a circlet of apical spines (fig. 10); pronotum with two incurved dorsal rows of short spines Genus **Dilophus** 9

2. Basal section of R_{4+5} about twice as long as R-M cross-vein (fig. 9); generally medium-sized flies (body size rarely below 8 mm) 3
 – Crossvein R-M about as long as basal section of R_{4+5} or even longer (fig. 5, 7); small flies (body size rarely over 7 mm, and generally smaller) 5
3. Red to rufous femora, legs otherwise black *Bibio pomonae* (Fabricius)
 – Legs entirely black 4
4. Male, hind legs: basitarsus swollen, about four times as long as wide, tarsomeres 2-3 also somewhat inflated, decreasing in size, femora clearly clavate, with narrow basal part reaching slightly beyond middle. Female wings with membrane darkened only along the anterior margin, hind veins not contrasting with membrane (see HAENNI, 2009: figures 1-3, 5-8)
 *Bibio sardocyrneus* Haenni
 – Male, hind legs: basitarsus elongate, not swollen, about six times as long as broad, femora gradually widening towards apex. Female: wings infuscate, blackish brown, with hind veins darker, contrasting with membrane (see HAENNI, 2009: figures 4, 9) *Bibio marci* (Linnaeus)
5. Male: hind legs (fig. 5) distinctly elongate, with both femora and tibiae clavate, basitarsus strongly swollen, as wide as apex of tibia, tarsomeres 2-5 also swollen, with decreasing thickness (fig. 5). Female: hind legs elongate and slender. With autumnal flight period *Bibio clavigipes* (Meigen)
 – Male: hind femora and tibiae not distinctly slender in basal half and clavate apically, at least hind tibiae gradually widening from base to apex (fig. 6); hind basitarsus less swollen, never as wide as tibia at apex (fig. 6). Female: hind legs not particularly elongate. Spring flight period 6
6. Antennae short, with 5-segmented flagellum *Bibio nigriventris* Haliday
 – Antennae with 7-segmented flagellum 7
7. Wings with pterostigma pale brown, concolorous with costal cell, hardly contrasting with light yellowish brown wing membrane; hind veins brownish *Bibio lanigerus* Meigen
 – Wings with pterostigma dark, strongly contrasting with membrane (fig. 7), and in doubtful cases always much darker than costal cell 8
8. Male: hind basitarsus hardly swollen, parallel-sided, twice as long as wide (fig. 6); pilosity of thorax and abdomen pale golden (fig. 6); hind tibiae with elongate patch of dark sensillae on inner face (very conspicuous on yellow ground colour of tibiae). Female unknown, but the patch of sensilla of inner face of hind tibia certainly present *Bibio aff. johannis* (Linnaeus)
 – Male: hind basitarsus slightly swollen about four times as long as wide; pilosity of abdomen pale, except on sides of first segment with a tuft of dark pilosity (best observed against a light background). A less extended and poorly visible patch of sensilla present on inner side of hind tibiae ...
 *Bibio varipes* Meigen
9. Fore tibiae with two rows of two spines each (one subbasal, one median) and an apical crown of spines (fig. 10). Male: with at least pedicel of antennae yellow. Female: body and legs predominantly yellow *Dilophus bispinosus* Lundström
 – Fore tibiae with only one median transverse row of spines (the inner spine may be positioned more apically than the other ones) and an apical crown of spines. Male: antennae entirely black. Female: legs and body never extensively yellow (at most side of pronotum, coxae and femora of fore legs yellowish rufous) 10
10. Median row on fore tibiae with only three spines (see HAENNI, 2009: figures 12-13)
 *Dilophus sardous* Haenni
 – Median row on fore tibiae always with four spines (the inner spine may be positioned more apically) 11
11. Wing membrane milky white in both sexes, with hind veins hyaline, not contrasting with membrane; median row of spines on fore tibiae oblique *Dilophus femoratus* Meigen
 – Wing membrane hyaline in males, more or less tinged with yellowish brown in females, with hind veins contrasting with membrane, or almost entirely blackish in females 12
12. Median row of spines on fore tibiae with inner spine placed more apically. Female: wings mostly smoky black except for the more or less hyaline wing apex. Part of head in front of the eyes normally developed, distinct in lateral view. Body entirely black in both sexes
 *Dilophus febrilis* (Linnaeus)

- Median row of spines on fore tibiae transverse, with all spines more or less in line. Female: wing membrane pale yellowish brown, with somewhat darker, contrasting hind veins. Part of head in front of the eyes very short, hardly visible in lateral view. Body of male black, never entirely black in female, with fore coxae and femora rufous yellow and abdomen entirely brownish
..... *Dilophus humeralis* Zetterstedt

CLÉ D'IDENTIFICATION DES BIBIONIDAE DE CORSE

Remarque préliminaire. – Il faut se souvenir que le dimorphisme sexuel est très marqué chez les Bibionidae, affectant la couleur du corps, des pattes et des ailes, la forme de la tête ainsi que, dans le genre *Dilophus*, la taille des épines des tibias antérieurs. Il est toujours recommandé d'avoir des spécimens des deux sexes car l'identification de spécimens isolés, qu'ils soient mâles ou femelles, peut parfois être délicate. Pour les *Dilophus* avec une seule rangée médiane d'épines sur les tibias antérieurs, l'identification devrait être confirmée par l'étude des genitalia mâles éclaircis (cf. figures dans HAENNI, 1982, 2009).

1. Tibias des pattes antérieures prolongés à l'apex en un fort éperon externe (fig. 5) et avec une épine interne plus courte ; pronotum dépourvu de rangées dorsales de courtes épines **Genre *Bibio* 2**
- Tibias des pattes antérieures portant une ou deux rangées transversales d'épines et une couronne d'épines apicales (Fig. 10) ; pronotum avec deux rangées dorsales incurvées de courtes épines ..
..... **Genre *Dilophus* 9**
2. Partie basale de R4+5 environ deux fois plus longue que la nervure transverse R-M (fig. 9) ; mouches de taille moyenne (rarement moins de 8 mm) **3**
- Nervure transverse R-M à peu près aussi longue, ou plus longue que la section basale de R4+5 (fig. 5, 7) ; petites mouches (rarement plus de 7 mm, généralement plus petites) **5**
3. Fémurs rouges ou d'un roux vif, contrastant avec le reste des pattes noir .. ***Bibio pomonae* (Fabricius)**
- Pattes entièrement noires **4**
4. Basitarse des pattes postérieures du mâle épaisse, environ quatre fois plus long que large ; tarsomères suivants également quelque peu épaisse, décroissant en épaisseur du second au cinquième ; fémurs des pattes postérieures du mâle nettement claviformes, la partie basale étroite dépassant à peine le milieu ; membrane alaire de la femelle assombrie seulement le long de la marge antérieure de l'aile, à nervures postérieures non contrastantes (voir HAENNI, 2009 : figures 1-3, 5-8) ***Bibio sardocyrneus* Haenni**
- Basitarse des pattes postérieures du mâle non épaisse, environ six fois plus long que large ; fémurs postérieurs allant en s'élargissant régulièrement vers l'apex ; ailes de la femelle enfumées, brun-noirâtre, à nervures postérieures contrastantes (voir HAENNI, 2009 : figure 4, 9) ***Bibio marci* (Linné)**
5. Pattes postérieures du mâle très allongées, à fémur et tibia claviformes, basitarse fortement renflé, tarsomères suivants renflés également et décroissant en épaisseur (Fig. 5) ; femelle à pattes postérieures allongées ; période de vol automnale ***Bibio clavigipes* (Meigen)**
- Fémurs et tibias des pattes postérieures du mâle non claviformes (fig. 6), au moins les tibias s'élargissant régulièrement à partir de la base vers l'apex, basitarse postérieur non particulièrement renflé, jamais aussi élargi que l'apex des tibias (fig. 6) ; pattes postérieures pas particulièrement allongées chez la femelle ; période de vol printanière **6**
6. Antennes courtes, à flagelle antennaire de cinq articles seulement ***Bibio nigriventris* Haliday**
- Antennes plus longues, à flagelle antennaire de sept articles **7**
7. Ailes à ptérostigma brun pâle, de même couleur que la cellule costale, contrastant à peine avec la membrane alaire d'un brun jaunâtre, à nervures postérieures brunâtres ***Bibio lanigerus* Meigen**
- Ailes à ptérostigma foncé, contrastant fortement avec la membrane alaire (fig. 7), et, dans les cas douteux, toujours nettement plus sombre que la cellule costale **8**
8. Mâle : basitarse des pattes postérieures à peine renflé, à bords parallèles, deux fois plus long que large (fig. 6) ; pilosité du thorax et de l'abdomen claire, d'un jaune doré (fig. 6) ; une zone allongée de sensilles sombres présente sur la face interne des tibias postérieurs (bien visibles sur

- la couleur jaune des tibias). Femelle inconnue, mais la zone de sensilles des tibias postérieurs est certainement présente également *Bibio aff. johannis* (Linné)
- Mâle : basitarse des pattes postérieures légèrement renflé, environ quatre fois plus long que large ; pilosité de l'abdomen claire, sauf sur les côtés du premier segment qui porte une touffe de poils noirâtres (observer sur un fond clair) ; une zone de sensilles moins étendue et peu visible présente sur la face interne des tibias postérieurs *Bibio varipes* Meigen
9. Tibias des pattes antérieures avec deux rangées de deux épines chacune (une sub-basale, une médiane) et une couronne apicale d'épines (fig. 10) ; mâle avec au moins le pédicelle des antennes jaune contrastant, corps et pattes de la femelle en grande partie jaunes ... *Dilophus bispinosus* Lundström
 – Tibias des pattes antérieures avec une seule rangée transverse médiane d'épines (l'épine interne peut être décalée apicalement par rapport aux autres) et une couronne apicale d'épines ; antennes du mâle entièrement noires, corps et pattes de la femelle jamais en grande partie jaunes (au maximum côté du pronotum, coxae et fémurs antérieurs roux jaunâtre) 10
10. Seulement trois épines dans la rangée médiane d'épines des tibias antérieurs (voir HAENNI, 2009 : figures 12-13) *Dilophus sardous* Haenni
 – Toujours quatre épines dans la rangée médiane d'épines des tibias antérieurs (l'épine interne peut être décalée apicalement) 11
11. Membrane alaire d'un blanc laiteux dans les deux sexes, à nervures postérieures hyalines, ne contrastant jamais avec la membrane ; rangée médiane d'épines des tibias antérieurs oblique
 *Dilophus femoratus* Meigen
 – Membrane alaire hyaline chez les mâles ; chez les femelles, membrane plus ou moins teintée de brun jaunâtre clair avec les nervures postérieures contrastant, ou presque entièrement noirâtre 12
12. Rangée médiane d'épines des tibias antérieurs avec l'épine interne nettement décalée apicalement ; ailes de la femelle enfumées, presque entièrement noirâtres, à l'exception de l'apex plus ou moins clair ; corps entièrement noir dans les deux sexes *Dilophus febrilis* (Linné)
 – Rangée médiane d'épines des tibias antérieurs transverse, avec toutes les épines plus ou moins placées au même niveau ; membrane alaire de la femelle brun jaunâtre clair, à nervures postérieures légèrement contrastantes ; partie de la tête en avant des yeux très courte, à peine visible en vue latérale ; corps noir chez le mâle, jamais entièrement sombre chez la femelle qui a les coxas et les fémurs antérieurs d'un roux jaunâtre et l'abdomen entièrement brunâtre
 *Dilophus humeralis* Zetterstedt

DISCUSSION

Four of the 13 species thus far recorded from the island were not present in the recently studied material. The only records of these four species, namely *Bibio lanigerus*, *B. pomonae*, *Dilophus febrilis* and *D. humeralis*, date back from the last quarter of xixth century and the first quarter of xxth century, i.e., about at least 100 years ago. Even common species as *D. febrilis* have not been found again in recent collections. There is, however, little doubt that further collecting in Corsica might lead to rediscoveries, together with the detection of some possible additional species, especially *Bibio hortulanus* (Linnaeus, 1758) and *Dilophus antipedalis* Wiedemann in Meigen, 1818, both recorded from Sardinia (HAENNI, 2009). With 13 species recorded in our preliminary report, the Bibionidae fauna of Corsica appears considerably richer than that of other neighbouring Mediterranean islands: Sardinia (eight, possibly nine species; HAENNI, 2009), Sicily (seven species; HAENNI, 2021), Malta (six species; EBEJER, 2021), and the Balearic Islands (four species; HAENNI & BÁEZ, 2002). However, except for Sardinia where an extensive survey of arthropod biodiversity was conducted in 2003-2006 in the SW of the island (BARDIANI, 2011), the sampling efforts on the other islands is probably not comparable to that on Corsica. Eventually, the presence of at least one, maybe three, endemic sardo-corsican elements, (*B. sardocyrneus*, and possibly *D. sardous* and *B. aff. johannis*) is noticeable and deserves special mention from a biodiversity and conservation point of view.

ACKNOWLEDGEMENTS. — Part of the material treated during this study was collected during the naturalist expedition, *La Planète Revisitée (Our Planet Reviewed) en Corse 2019-2021*. This survey was organised by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris) in collaboration with and funded by the Collectivité de Corse (CdC) and the Office Français de la Biodiversité (OFB). We are also grateful to our logistical partners who assisted with fieldwork in 2020: the Office de l'Environnement de la Corse (OCIC and CBNC), the Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) and the Conservatoire du Littoral (CdL). We are indebted to the co-leaders of the expedition, François Dusoulier and Jean Ichter, for the thorough preparation and guidance. We are also grateful to the other members of the research team for the exchange of valuable samples. Thanks to Paul Beuk and Thibault Ramage for assistance in sample processing. We thank two anonymous referees and the editors Antoine Mantilleri and Thibault Ramage for judicious suggestions, corrections and remarks improving the manuscript.

REFERENCES

- BARDIANI M., 2011. — Introduction (p. 15-56). In : Nardi G., Bardiani M., Birtele D., Mason F., Spada L. & Cerretti P. (eds), *Biodiversity of Marganai and Montimannu (Sardinia). Research in the framework of the ICP forests network. Conservazione Habitat Invertebrati 5*. Sommacampagna, Verona : Cierre Edizioni.
- DUDA O., 1930. — 4. Bibionidae. In : Lindner E. (ed.), *Die Fliegen der palaearktischen Region*, 2 (1). Stuttgart : Schweizerbart, 75 p.
- ÉBEJER M. J., 2021. — The families Bibionidae and Scatopsidae in Malta (Diptera: Nematocera). *Entomologist's Monthly Magazine*, 157 (1) : 35-37.
- EDWARDS F. W., 1928. — The Nematocerous Diptera of Corsica. *Encyclopédie Entomologique, Série B., II, Diptera*, 4 : 57-189.
- FABRICIUS J. C., 1775. — *Systema entomologiae, sistens insectorum classes, ordines, genera, species, adiectis synonymis, locis, descriptionibus, observationibus*. Flensburgi et Lipsiae, 832 p. <https://doi.org/10.5962/bhl.title.36510>
- HAENNI J.-P., 1982. — Révision des espèces européennes du groupe de *Dilophus febrilis* (L.), avec description d'une espèce nouvelle (Diptera, Bibionidae). *Revue suisse de Zoologie*, 89 (2) : 337-354. <https://doi.org/10.5962/bhl.part.82447>
- HAENNI J.-P., 2009. — The Bibionidae (Diptera) of Sardinia, with description of two new species. In : Ceretti P., Mason F., Minelli A., Nardi G. & Whitmore D. (eds), *Research on the Terrestrial Arthropods of Sardinia (Italy)*. Zootaxa, 2318 : 427-439. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.2318.1.17>
- HAENNI J.-P., 2021. — Insecta Diptera Anisopodidae, Bibionidae, Hesperinidae. In : Bologna M. A., Zapparoli M., Oliverio M., Minelli A., Bonato L., Cianferoni F., Stoch F. (eds), *Checklist of the Italian Fauna. Version 1.0*. Last update: 2021-05-31. <https://www.lifewatchitaly.eu/en/initiatives/checklist-fauna-italia-en/checklist/>
- HAENNI J.-P. & BÁEZ M., 2002. — Bibionidae. In : Carles-Tolrá-Hjorth-Andersen M. (coord.), *Catálogo de los Diptera de España, Portugal y Andorra (Insecta)*. Monografias S.E.A., 8 : 16-18.
- HAENNI J.-P. & RAMEL G., 2017. — The Bibionidae (Diptera) from the Kerkini area (Macedonia, Northern Greece). *Parnassiana Archives*, 5 : 35-44.
- HALIDAY A. H., 1833. — Catalogue of the Diptera occurring about Holywood in Downshire. *Entomologist's Magazine*, 1 : 147-180.
- KRIVOSHEINA N. P., 1986. — Family Bibionidae (p. 319-330). In : Soós Á. & Papp L. (eds), *Catalogue of Palaearctic Diptera, Volume 4*. Budapest : Akadémiai Kiadó.
- KUNTZE A., 1913. — Dipterologische Sammelreise in Korsika des Herrn W. Schnuse in Dresden in Juni u. Juli 1899. *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, 20 : 544-552.
- LINNAEUS C., 1758. — *Systema naturae per regna tria naturae, secundum classes, ordines, genera, species, cum caracteribus, differentiis, synonymis, locis. Tomus I, Editio decima, reformata*. Holmiae, 578 p. <https://doi.org/10.5962/bhl.title.542>
- LUNDSTRÖM C. 1913. — Neue oder wenig bekannte paläarktische Bibioniden. *Annales Musei nationalis Hungarici*, 11 : 388-397, tab. xvii.
- MEIGEN J. W., 1804. — *Klassifikation und Beschreibung der europäischen zweiflügeligen Insekten. Diptera Linn. Erster Band, erste Abtheilung*. Braunschweig : Reichard, xxviii + 152 p., 8 pl.
- MEIGEN J. W., 1818. — *Systematische Beschreibung der bekannten europäischen zweiflügeligen Insekten, Erster Theil*. Aachen : F. W. Forstmann, xxxvi + 332 p., 11 pl. <https://doi.org/10.5962/bhl.title.12464>

- MEIGEN J. W., 1830. – *Systematische Beschreibung der bekannten europäischen zweiflügeligen Insekten, Sechster Theil.* Hamm : Schulzische Buchhandlung, IV + 401 p., 12 pl.
- SÉGUY E., 1940. – Diptères Nématocères (Fungivoridae. Lycoriidae. Hesperinidae. Bibionidae. Scatopsidae. Phrynidae. Pachyneuridae. Blepharoceridae). *Faune de France*, **36** : 361 p.
- SKARTVEIT J., 1997. – 2.5. Family Bibionidae (p. 41-49). In : Papp L. & Darvas B. (eds), *Contributions to a Manual of Palaearctic Diptera (with special reference to flies of economic importance). Volume 2. Nematocera and Lower Brachycera.* Budapest : Science Herald, 592 p.
- SKARTVEIT J., 2006. – Synonymy notes in the Bibionidae (Diptera). *Dipterists Digest*, **13** (1) : 23-25.
- SKARTVEIT J., 2013. – Fauna Europaea: Bibionidae. In : Pape T. & Beuk P. (eds), *Fauna Europaea: Diptera Nematocera.* Fauna Europaea version 2017.06, <https://fauna-eu.org>
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island.* *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- ZETTERSTEDT J. W., 1850. – *Diptera Scandinaviae disposita et descripta. Tomus nonus.* Lundae : Officina Lundbergiana, **9** : 3367-3710.
-

The Rhagionidae, Athericidae and Vermileonidae of Corsica (Diptera, Brachycera)

Theo ZEEGERS¹ & Marc POLLET^{2,3}

¹ Naturalis Biodiversity Center, P.O. Box 9517, 2300 RA Leiden, the Netherlands <theo.zegers@naturalis.nl>

² Research Institute for Nature and Forest (INBO), Herman Teirlinckgebouw, Havenlaan 88 bus 73,
B – 1000 Brussels, Belgium <marc.pollet@inbo.be>

³ Operational Directory Taxonomy and Phylogeny, Entomology, Royal Belgian Institute of Natural Sciences (RBINS),
Vautierstraat 29, B – 1000 Brussels, Belgium <mpollet.doli@gmail.com>

(Accepté le 21.VIII.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – Species of the families Rhagionidae, Athericidae and Vermileonidae (Diptera) are reported from Corsica.

The family Rhagionidae is represented by six species, including two endemic species of *Rhagio*. Both these species, *R. beckeri* and *R. corsicanus*, are recorded from the island for the first time in a century. Most species of Rhagionidae are associated with forest. The family Athericidae is represented by two species, both characteristic of cold, running waters. Three rhagionid and one athericid species are recorded for the first time from Corsica (*Chrysopilus laetus*, *C. splendidus*, *Ptiolina obscura* and *Atrichops crassipes*). Also, the family Vermileonidae with *Vermileo vermileo* is new to Corsica.

Résumé. – Les Rhagionidae, Athericidae et Vermileonidae de Corse (Diptera, Brachycera). Les mouches des familles Rhagionidae, Athericidae et Vermileonidae de Corse sont inventoriées. Les Rhagionidae sont peu représentés, avec seulement six espèces, dont le genre *Rhagio* n'est représenté que par deux espèces endémiques. La plupart des espèces sont associées à la forêt. Les deux espèces endémiques (*R. beckeri* et *R. corsicanus*) sont recensées pour la première fois depuis un siècle. La famille des Athericidae est représentée par deux espèces, toutes deux caractéristiques des eaux froides et courantes. Trois espèces de rhagionidés et une espèce d'athericide sont signalées pour la première fois en Corse (*Chrysopilus laetus*, *C. splendidus*, *Ptiolina obscura* et *Atrichops crassipes*). La famille des Vermileonidae est signalée pour la première fois en Corse par l'espèce *Vermileo vermileo*.

Keywords. – Homeodactyla, endemism, DNA analysis, islands, France.

Historically (LINDNER, 1925; SZILÁDY, 1934), Rhagionidae Latreille, 1802, or snipeflies (Diptera) have been characterized as flies by the presence of three apparent pulvilli on each tarsus (the central one is actually the empodium), an antenna with a distinct arista (although this does not always apply to non-European species) and an elongated discal cell in the wing. STUCKENBERG (1973) was the first to point out that the family in this broad interpretation was polyphyletic. He proposed a new family, Athericidae Stuckenberg, 1973, for a number of species previously considered as Rhagionidae, as sister lineage of Tabanidae rather than Rhagionidae. NAGATOMI (1977) re-erected the family Vermileonidae Williston, 1886, from Rhagionidae for *Vermileo* and related genera. This approach is nowadays generally accepted (JAMES & TURNER, 1987; MAJER, 1988; KERR & SINCLAIR, 2017) and supported by molecular evidence (KERR, 2010). SHIN *et al.* (2017) recover with very high probability Athericidae and Tabanidae as sister groups, as well as Rhagionidae and Vermileonidae, all within the infraorder Tabanomorpha. Since the families Athericidae and Vermileonidae are represented in Europe by only a few species, we add them to this review of the Rhagionidae from Corsica.

In this paper, we present current knowledge on Rhagionidae, Athericidae and Vermileonidae found in Corsica, based on both records from the literature and from recently collected material. Apart from a doubtful record by BIGOT (1887), the oldest records of Rhagionidae originate from a dipterological expedition to Corsica in 1907. As a result, BECKER *et al.* (1910)

recorded three species of Rhagionidae and one of Athericidae. They also described a new *Rhagio* species to science while LINDNER (1923) described a second new species from Corsica. SÉGUY (1926) did not add new records from Corsica. The family of Vermileonidae has not been recorded from Corsica before (KEHLMAIER, 2021).

MATERIAL AND METHOD

First of all, an internet search for literature on the above-mentioned families using different spellings for ‘Corse’ was carried out. Special attention has hereby been given to the fora www.diptera.info and www.galerie-insecte.org. Further, the collection of Theodor Becker, currently present in the Museum für Naturkunde, Leibniz-Institut für Evolutions- und Biodiversitätsforschung (ZMHB, Berlin, Germany) was studied by the first author in March 2022. In March 2023, a quick scan was made of the material in Naturalis (RMNH, Leiden, the Netherlands).

The majority of the material presented was collected in the frame of the most recent edition of *La Planète Revisée* (Our Planet Reviewed) program during 2019-2021. Several sites distributed over the island were sampled in a standardized way (see TOUROULT *et al.*, 2023). Pan traps were always placed in triples (white, yellow and blue). In total eighty-nine samples from ten localities contained Rhagionidae, Athericidae and/or Vermileonidae (fig. 1). These were identified by the first author.

After collection in the field, samples were stored in a 70% alcohol solution, in most cases transferred to the home lab and processed; only a few samples were treated in the field lab. All samples collected by the second author were sorted by him; Malaise trap samples were treated by Thibault Ramage; further processing of Diptera residue samples from the 2019 survey was carried out by Paul Beuk (The Netherlands). Upon receipt of the samples, the first author dried, pinned and identified specimens of the three families Athericidae, Rhagionidae and Vermileonidae. Christian Kehlmaier (Germany) confirmed the identity of Vermileonidae specimens by barcoding. Samples with larger numbers of one species were kept in alcohol solution in the original vials.

All specimens, both pinned and in vials, have been sent to MNHN for conservation, except for some pinned voucher specimens which are kept in CTZS.

Photographs (see fig. 5-11, 14-22) have been made with an Olympus Tough 5 with automatic stacking, those of close-ups of heads using a phototube on an Olympus stereo-microscope and manually stacking.

For species with less than 10 records below are given in the following format: Corsican Department: number of specimens, locality - location (specimens deposited in the first author’s private collection) and date. Specimens not present in first author’s collection have been deposited in MNHN. For species with more records, information has been summarized. Detailed records will be incorporated into a dataset that will be published to GBIF.

Abbreviations for collections. – CTZS, private collection of the first author; MNHN, Muséum national d’Histoire naturelle, Paris, France; RMNH, Naturalis Biodiversity Center, Leiden, the Netherlands; ZMHB, Museum für Naturkunde, Leibniz-Institut für Evolutions- und Biodiversitätsforschung, Berlin, Germany.

RESULTS

In total, six species of Rhagionidae, two of Athericidae and one of Vermileonidae have been found in this study. Three Rhagionidae, one Athericidae and one Vermileonidae are recorded her from Corsica for the first time.

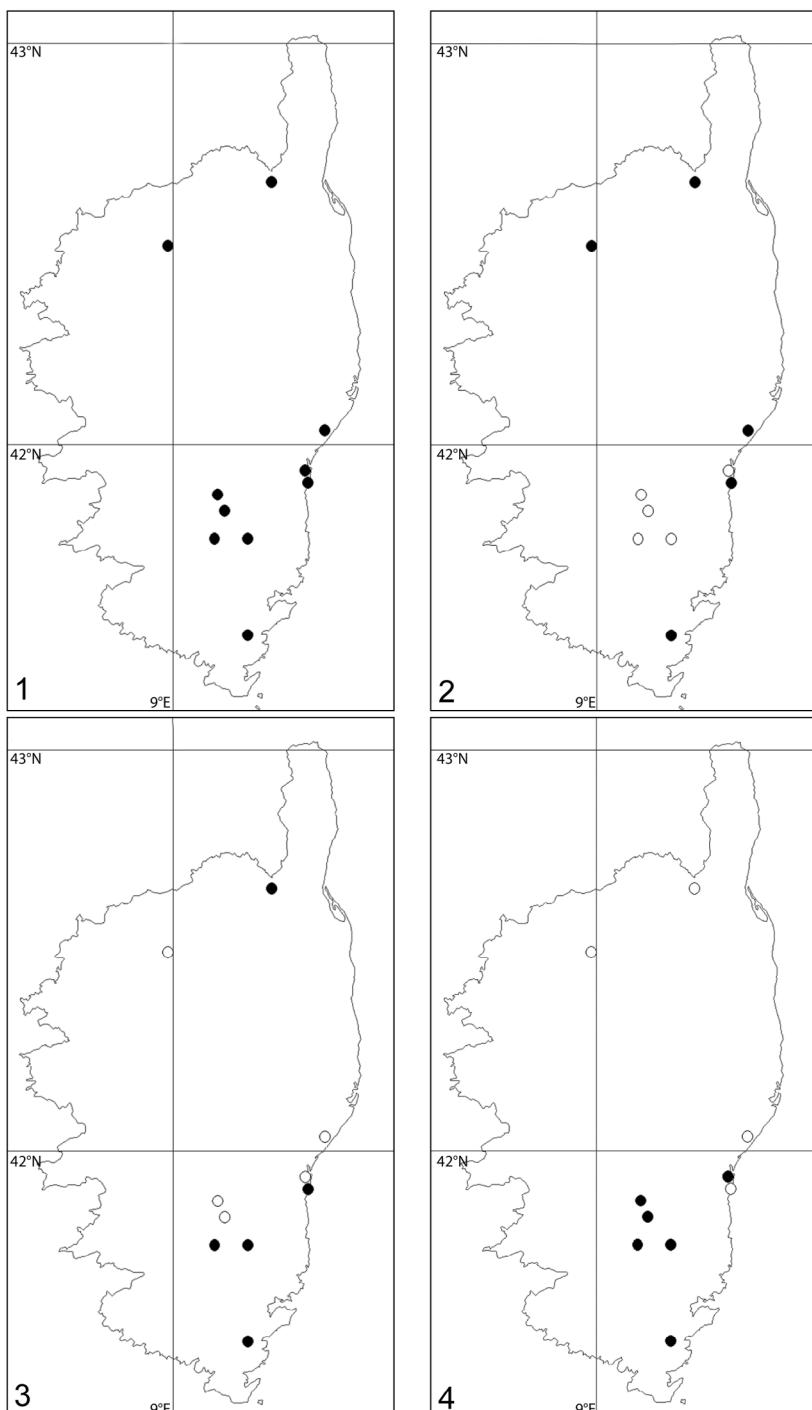


Fig. 1-4. – 1, Map of Corsica showing localities which delivered records of one or more Rhagonidae, Athericidae or Vermileonidae. – 2-4, Distribution of Rhagionidae in Corsica. Black circle: species present; open circle: locality investigated, but species not found: 2, *Chrysopilus asiliformis* (Preyssler); 3, *Chrysopilus laetus* Zetterstedt; 4, *Ptiolina obscura* (Fallén).

Family **Rhagionidae** Latreille, 1802***Chrysopilus asiliformis*** (Preyssler, 1791) (fig. 2)

First recorded by BECKER *et al.* (1910) [as *C. aurea*]: common at Vizzavona. Also, the record of *C. palparis* Loew, 1869, by BECKER *et al.* (1910) concerns this species (see below).

New records for Corsica. – CORSE-DU-SUD: 1 ex., Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza (CTZS); 4 ex., Sotta, Paglagliolo (1 ex. in CTZS); 4 ex., Sotta, Valavo. – HAUTE-CORSE: 1 ex., Ghisonaccia, secteur de Pinia; 1 ex., Mausoléo, Tartagine; 13 ex., Olmi-Cappella, Tartagine; 2 ex., Oletta; 1 ex., Santo-Pietro-di-Tenda; 9 ex., Solenzara, Ventiseri, Airbase BA 126 and adjacent areas (2 ex. in CTZS).

Remarks. – The species seems to be widespread (fig. 2), especially at lower altitudes. In pan traps, the species shows a preference for yellow (table I). A few specimens have predominantly darkened femora (normally yellow). Such specimens are similar to *C. splendidus* (Meigen, 1820), which differs by a longer palp and long hairs on parafacial in males, and in living specimens by the coloration of the eye (ZEEGERS & SCHULTEN, 2021).

Chrysopilus laetus Zetterstedt, 1842 (fig. 3)

New records for Corsica. – CORSE-DU-SUD: 3 ex., Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza (1 ex. in CTZS); 1 ex., Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza; 1 ex., Sorbollano, Punta di I Vaccili; 6 ex., Sotta, Valavo; 1 ex., Zonza, Samulaghia (CTZS). HAUTE-CORSE: 1 ex., Oletta; 10 ex., Solenzara, Ventiseri, Airbase BA 126 and adjacent areas (1 ex. in CTZS). Recorded for the first time from Corsica.

Remarks. – The species thus seems rather widespread (fig. 3), both at lower and higher altitudes. In pan traps, no significant preference for a colour was observed (table I).

Chrysopilus splendidus (Meigen, 1820)

New records for Corsica. – HAUTE-CORSE: 1 ♂, Oletta, 18-26.VI.2020, leg. J. Touroult (CTZS); 1 ♂, Solenzara, mouth of river Travo, 25.V.2021, leg. A. de Braekeleer (MNHN). Recorded for the first time from Corsica.

Remarks. – Both records are from low altitudes. Also in central Europe, the species is mainly recorded from low altitudes, often coastal areas.

Ptiolina obscura (Fallén, 1814) (fig. 4)

New records for Corsica. – CORSE-DU-SUD: 29 ex., Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci (2 ex. in CTZS); 17 ex., Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza; 2 ex., Sotta, Valavo; 46 ex., Zicavo, Ponte di Valpine; 101 ex., Zonza, Samulaghia (3 ex. in CTZS). HAUTE-CORSE: 1 ex., Ventiseri, Airbase BA 126. Recorded for the first time from Corsica.

Remarks. – Collected in forests at both lower and higher altitudes (fig. 4). In pan traps, the species clearly prefers blue (table I).

The identity of this species and the many misidentifications associated with it, are discussed by ZEEGERS *et al.* (2021). It is associated with forests, where the larvae live in moss

Table I. – Rhagionidae collected with pan traps of different colours during 2019 and 2021 in Corsica, expressed as number of specimens.

Species	White	Yellow	Blue
<i>Chrysopilus asiliformis</i>	1	7	
<i>Chrysopilus laetus</i>	1	6	2
<i>Ptiolina obscura</i>	37	7	132
<i>Rhagio beckeri</i>	5	4	19
<i>Rhagio corsicanus</i>	6	30	4

on tree trunks. It is not often collected by hand, but can be quite numerous in Malaise traps and pan traps as documented in this study.

***Rhagio beckeri* Lindner, 1923 (fig. 5-12)**

First recorded by LINDNER (1923): Vizzavona and the nearby Monte d’Oro (types). Types not present in ZMHB.

New records for Corsica. – CORSE-DU-SUD: 1 ex., Quenza, plateau du Coscione, Castellu d’Ornu; 15 ex., Serra-di-Scopamène, Castellu d’Ornuciu; 251 ex., Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, incl. Punta di i Vaccili (12 ex. in CTZS); 5 ex., Zicavo, Ponte di Valpine; 10 ex., Zonza, Samulaghia.

Remarks. – This species was found only at altitudes above 800 m (fig. 12). During the *La Planète Revisitée* expedition, it was especially numerous in the dry oak forests of Campu di Bonza (89% of the specimens). As *P. obscura*, this species was collected in highest numbers in blue pan traps as compared to yellow and white (table I).

The species is described from Corsica and seems to be endemic. SZILÁDY (1934) considered it to be a synonym of *R. sordidus* (Loew, 1862), which was not accepted by LINDNER (1942). With the new material available, we agree with LINDNER (1942) that *R. beckeri* is a valid species. That being said, LINDNER (1925) himself was the major source of the confusion, by stating that the eyes in the male are holoptic, whereas in his original description (LINDNER, 1923), he called the status nearly holoptic. The latter and original statement is correct (fig. 7). The difference might be subtle, but is very consistent in males of Rhagionidae (ZEEGERS & ÁLVAREZ FIDALGO, 2018). Moreover, *R. beckeri* is much larger than *R. sordidus*, with much longer legs.

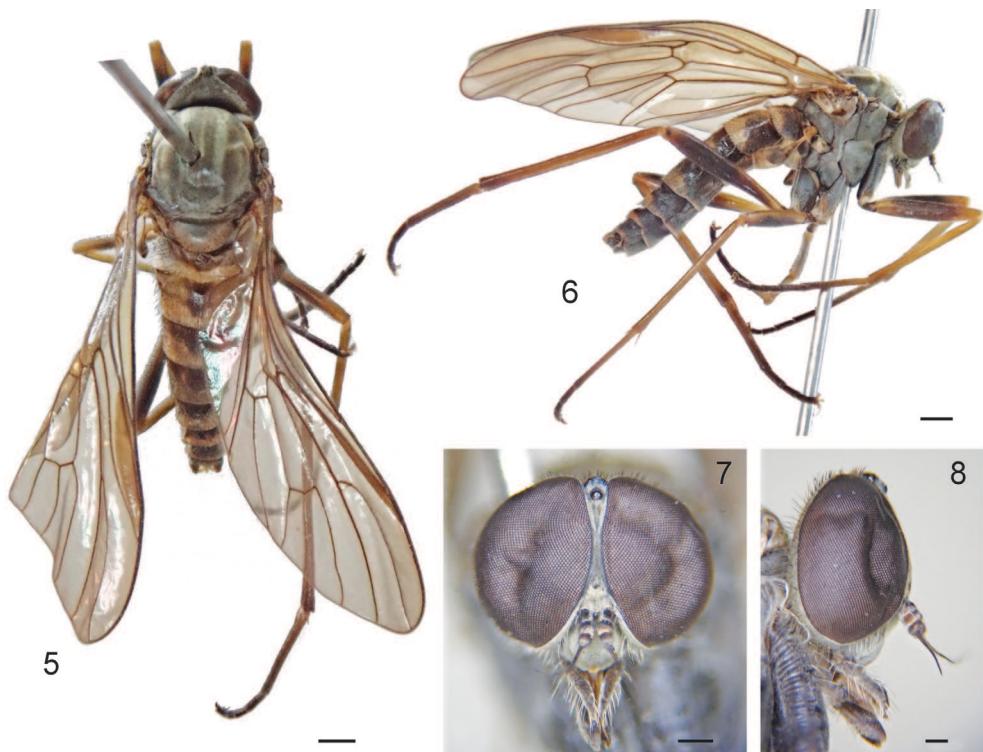


Fig. 5-8. – *Rhagio beckeri* Lindner, ♂. – 5-6, Habitus; 5, dorsal; 6, lateral (scale bar: 1 mm.). – 7-8, Head: 7, frontal; 8, lateral (scale bar: 0.2 mm.).

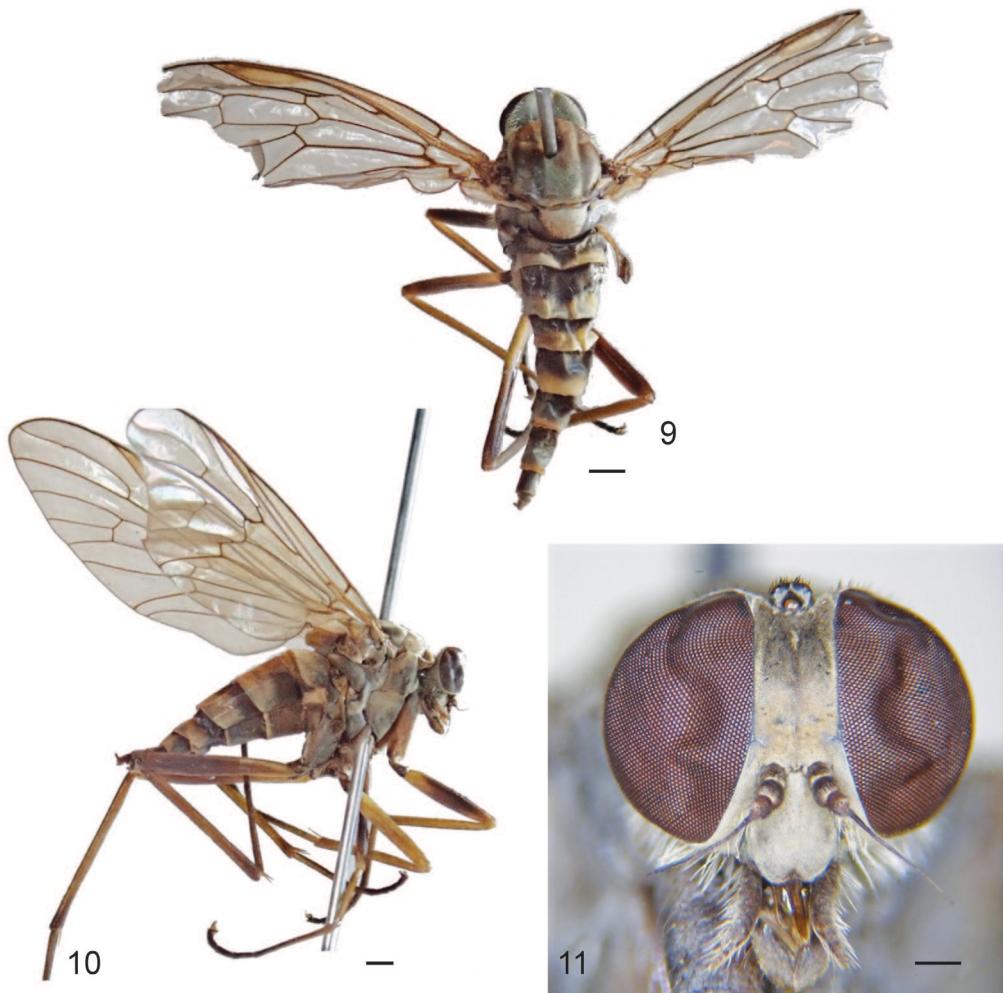


Fig. 9-11. – *Rhagio beckeri* Lindner, ♀. – 9-10, Habitus: 9, dorsal; 10, lateral (scale bar: 1 mm). – 11, Head, frontal (scale bar: 0.2 mm.).

***Rhagio corsicanus* Becker, 1910 (fig. 13-20)**

First recorded by BECKER (1910): Vizzavona (types ZMHb, examined); 1 ♀, col de Vizzavone, 13.VII.1967, leg. V.S. van der Goot (RMNH).

New records for Corsica. – CORSE-DU-SUD: 11 ex., Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci; 8 ex., Serra-di-Scopamène, Campu di Bonza, Punta di i Vaccili; 21 ex., Zicavo, Ponte di Valpine (5 ex. in CTZS); 10 ex., Zonza, Samulaghia.

Remarks. – An endemic of the mountains of Corsica, where it is found on altitudes above 800 m. At each site it co-occurred with *R. beckeri* (fig. 13), but was not found at sites where the latter species was most abundant (Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza). Contrary to *R. beckeri*, *R. corsicanus* clearly preferred yellow to blue and white pan traps (table I).

The species is well characterized, but females are quite different from males. It is an overall quite dark species resembling *R. funebris* (Meigen, 1820) to which it runs in the key by

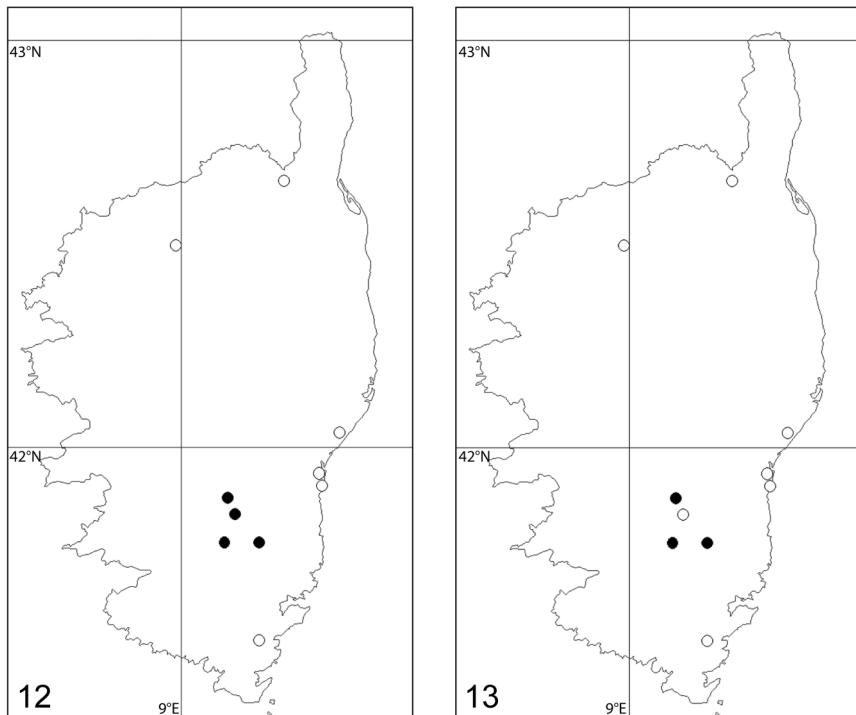


Fig. 12-13. – Distribution of Rhagionidae in Corsica. Black circle: species present; open circle: locality investigated, but species not found. – **12**, *Rhagio beckeri* Lindner. – **13**, *R. corsicanus* Becker.

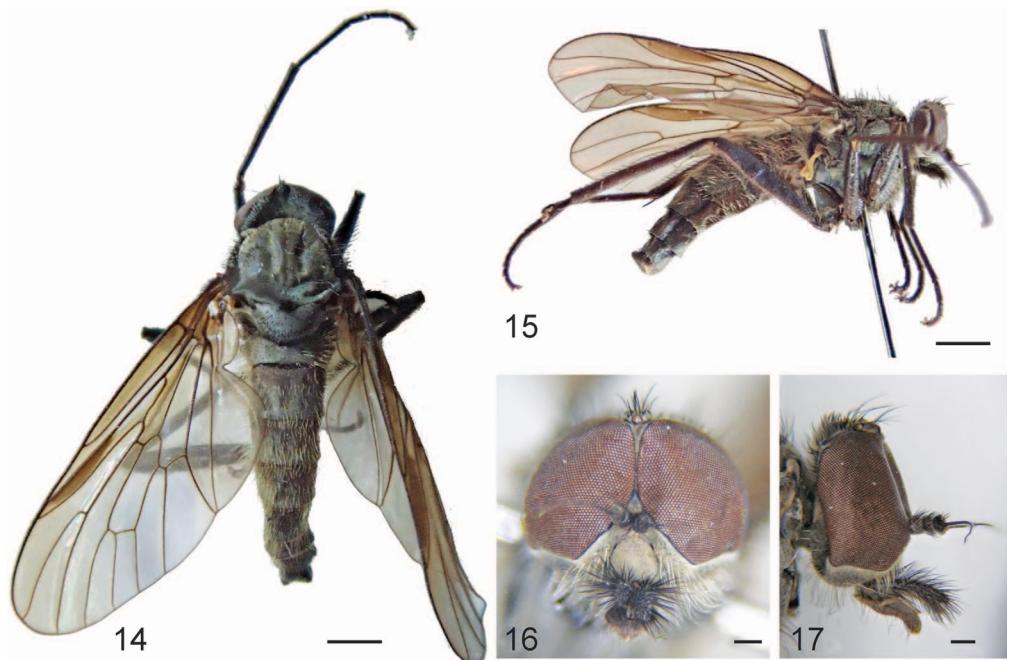


Fig. 14-17. – *Rhagio corsicanus* Becker, ♂. – **14-15**, Habitus: **14**, dorsal; **15**, lateral (scale bar: 1 mm). – **16-17**, Head: **16**, frontal; **17**, lateral (scale bar: 0.2 mm).

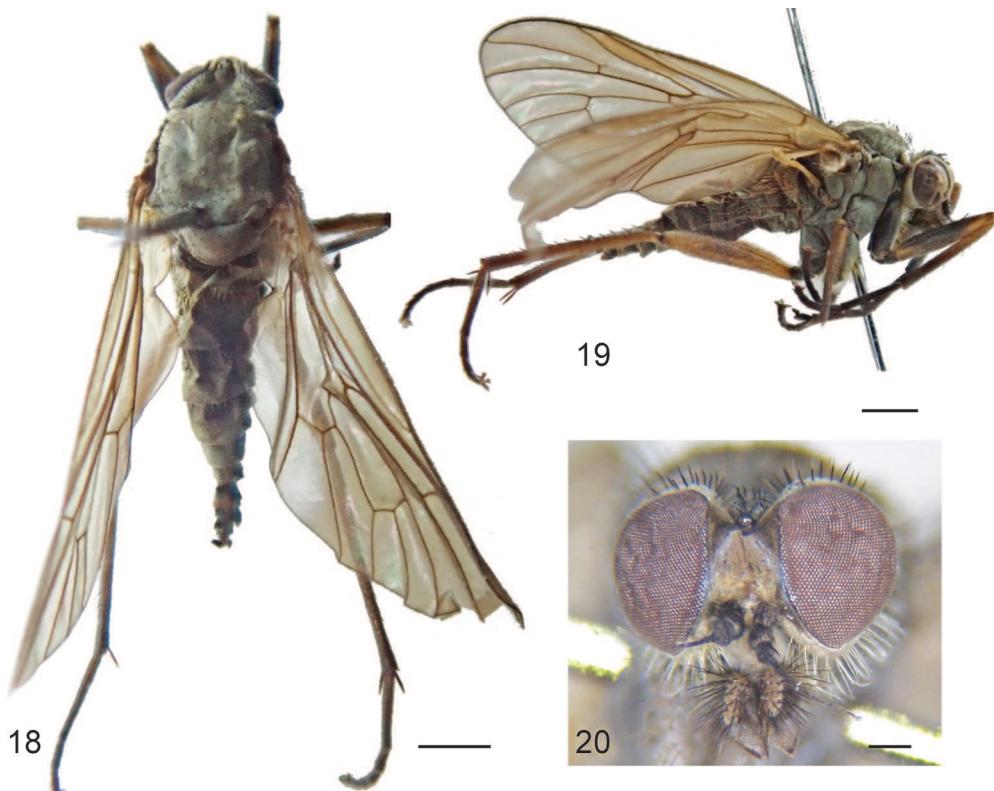


Fig. 18-20. – *Rhagio corsicanus* Becker, ♀. – 18-19, Habitus: 18, dorsal; 19, lateral (scale bar: 1 mm). – 20, Head, frontal (scale bar: 0.2 mm.).

ZEEGERS & ÁLVAREZ FIDALGO (2016). However, the pterostigma is darker and all veins in the wing are black. It shares with *R. funebris* the asymmetrical placement of the arista. Thoracic dorsum always shows a pair of distinct light grey vittae (variable in *funebris*). Legs are totally dark in male; however, base of femora and large part of tibiae are yellow in female. The male can easily be identified using the key by BECKER (1921), which does not apply to females. LINDNER (1925) translated Becker's description but misinterpreted the colour of pterostigma, which is black in the male and brown in the female. SZILÁDY (1934) was the first to key out both male and female correctly.

Family Athericidae Stuckenberg, 1973

Atherix marginata (Fabricius, 1781)

First recorded by BECKER *et al.* (1910).

New records for Corsica. – CORSE-DU-SUD: Zonza, Samulaghia, 3 ♀, 24.VI.2019, leg. M. Pollet (MNHN); 1 ♂, 28.VI.2019, leg. C. Villemant (CTZS).

Atrichops crassipes (Meigen, 1820)

New records for Corsica. – CORSE-DU-SUD: Serra-di-Scopamènne et Sorbollano, Campu di Bonza, 1 ♂, 27.VI.2019 (MNHN). HAUTE-CORSE: Castellare di Casinca, 1 ♂, 21.V.2020 [www.insecte.org, originally posted as *Chrysopilus* sp., also on www.diptera.info]. Recorded for the first time from Corsica.

Family **Vermileonidae** Williston, 1886***Vermileo vermileo*** (Linnaeus, 1758)

New records for Corsica. – 1 ♀, Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, 14-27.VI.2019 (MNHN); 1 ♀, same site, 27.VI-11.VII.2019 (CTZS); 1 ♀, same site, 11-25.VII.2019 (MNHN). Recorded for the first time from Corsica.

Remark. – The European species of genus *Vermileo* Macquart, 1834, were recently revised by CARLES-TOLRÁ & CUESTA-SEGURA (2020). DNA analysis by KEHLMAIER (2021) shows that many more cryptic species are to be expected. Kehlmaier kindly investigated the specimens mentioned above and concluded (pers. comm.) that they belong to *V. vermileo*.

SPECIES NOT ACCEPTED AS CORSICAN

Chrysopilus fuscipes Bigot, 1887

Described by BIGOT (1887) from ‘Corse’. The collection in which the type specimen is located is unknown to us. The description does not fit any known European species of *Chrysopilus*. Since most species described by BIGOT (1887) are Nearctic, one might wonder whether the type locality is correct. Errors tend to be not exceptional in older literature (ZEEGERS & ÁLVAREZ FIDALGO, 2018). As a result, we consider this species doubtful Corsican or even European.

Chrysopilus palparis Loew, 1869 (fig. 21-22)

Described from Corfu by LOEW (1869). BECKER (1910) mentioned it as “Common at Vizzavona”, however, this proves to be a misidentification of *C. asiliformis*. MAJER (1988) did not list this species for Corsica.



Fig. 21-22. – *Chrysopilus* sp., ♂, habitus, lateral view, specimens from ZMHB. – 21, *C. palparis*, syntype from Corfu. – 22, *C. asiliformis* from Corsica, reported by BECKER *et al.* (1910) as *C. palparis*.

We have seen a male syntype from Corfu and a male from Corsica, both in ZMHB. Both share a yellow pterostigma. The male from Corfu has elongated palpus, whereas the male from Corsica has a short palpus. Apparently, BECKER *et al.* (1910) separated their '*C. palparis*' from their '*C. aureus*' (= *C. asiliformis*) by the colour of the pterostigma. This assumption is confirmed by BECKER (1921). However, the pterostigma in *C. asiliformis* is often yellow like in *C. palparis* (ZEEGERS & SCHULTEN, 2021). The short palpus clearly demonstrates that Becker made a misidentification and his material actually belongs to *C. asiliformis*.

CONCLUSION

Prior to *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expedition, our knowledge of the Rhagionidae of Corsica was nearly completely based on the 1907 expedition by Becker and colleagues. The 2019-2021 expedition produced all species previously recorded from the island, including the two endemic Rhagio species, i.e., *R. beckeri* and *R. corsicanus*, even in large numbers. Moreover, three species of Rhagionidae, one of Athericidae and one of Vermileonidae are recorded for the first time from Corsica. All these newly found species are broadly distributed over Europe. Given these results, we conclude that our expedition has contributed significantly to the knowledge of Rhagionidae, Athericidae and Vermileonidae of Corsica. Still, the discovery of other species from Corsica, e.g., with a limited distribution on the island cannot be excluded at this moment.

ACKNOWLEDGEMENTS. – The material treated during this study was collected during the naturalist expedition *La Planète Revisée (Our Planet Reviewed) en Corse 2019-2021*. This survey was organised by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris) in collaboration with and funded by the Collectivité de Corse (CdC) and the Office Français de la Biodiversité (OFB). We are also grateful to our logistical partners who assisted with fieldwork in 2020: the Office de l'Environnement de la Corse (OCIC and CBNC), the Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) and the Conservatoire du Littoral (CdL). We are indebted to the leaders of the expedition, Julien Touroult, François Dusoulier and Jean Ichter, for the thorough preparation and guidance. The second author enjoyed financial support by the MNHN to participate to the field campaigns in 2019 and 2021. We are also grateful to the members of the research team for the collection of Diptera and to Thibault Ramage (France) and Paul Beuk (Netherlands) for assistance during sample processing. Miguel Carles-Tolrá (Spain) kindly responded to our question on Vermileo and Christian Kehlmaier (Germany) offered to run DNA analysis on our specimens. TZ likes to thank Sven Marotzke (ZMHB) for his hospitality.

REFERENCES

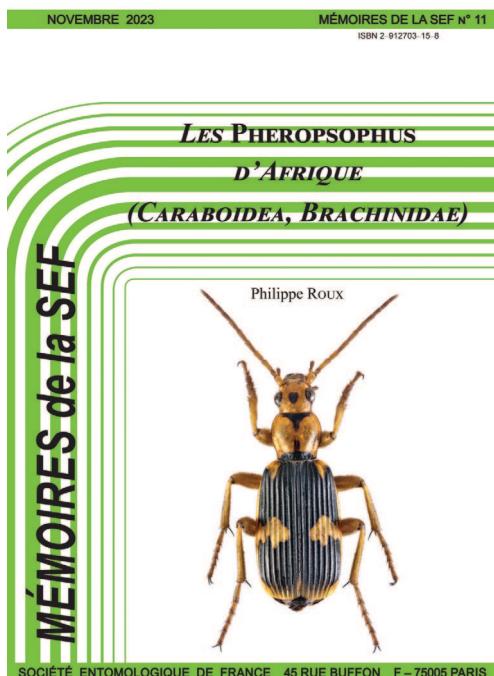
- BECKER T., KUNTZE A., SCHNABL J. & VILLENEUVE E., 1910. – Dipterologische Sammelreise nach Korsika (Dipt.). *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **1910** : 635-665.
- BECKER T., 1921. – Neue Dipteren meiner Sammlung. Rhagionidae. *Zeitschrift für Wissenschaftliche Insektenbiologie*, **11** : 41-48, 54-64 & 69-72.
- BIGOT J. M. F., 1887. – Diptères nouveaux ou peu connus. *Bulletin de la Société zoologique de France*, **12** : 97-118.
- CARLES-TOLRÁ M. & CUESTA-SEGURA A. D., 2020. – *Vermileo immaculatus* sp. n.: a new vermilionid species from Malta (Diptera: Vermileonidae). *Arquivos Entomológicos*, **22** : 265-277.
- JAMES M. T. & TURNER W. J., 1987. – Rhagionidae. *Manual of Nearctic Diptera Volume*, **2** : 483-488.
- KEHLMAYER C., 2021. – DNA barcoding reveals an unexpected diversity in Old World Vermileonidae (Insecta: Diptera). *Bonn Zoological Bulletin*, **70** (2) : 339-349. <https://doi.org/10.20363/BZB-2021.70.2.339>
- KERR P. H., 2010. – Phylogeny and classification of Rhagionidae, with implications for Tabanomorpha (Diptera: Brachycera). *Zootaxa*, **2592** : 1-133. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.2592.1>
- KERR P. H. & SINCLAIR B. J., 2017. – Rhagionidae (Snipe Flies). *Manual to Afrotropical Diptera*, **2** : 877-883.
- LINDNER E., 1923. – Dipterologische Studien. *Konowia*, **2** : 1-11.
- LINDNER E., 1925. – Rhagionidae. *Die Fliegen der palaearktischen Region*, **20** : 1-49.
- LINDNER E., 1942. – Beitrag zur Kenntnis der europäischen Ptiolina-Arten. *Arbeiten Über Morphologische und Taxonomische Entomologie*, Berlin-Dahlem, **9** : 230-241.

- LOEW H., 1869. – *Systematische Beschreibung der bekannten europäischen zweiflügeligen Insecten. Erster Band.* Halle : H. W. Schmidt, 310 p.
- MAJER J.M., 1988. – Family Rhagionidae. *Contributions to a manual of Palaearctic Diptera*, 2 : 433-438.
- NAGATOMI A., 1977. – Classification of lower Brachycera (Diptera). *Journal of Natural History*, 11 : 321-335. <https://doi.org/10.1080/00222937700770231>
- SÉGUY E., 1926. –*Diptères (Brachycères) (Stratiomyidae, Erinnidae, Coenomyiidae, Rhagionidae, Tabanidae, Oncocephalidae, Nemestrinidae, Mydidae, Therevidae, Omphralidae).* Faune de France 13. Paris : Paul Lechevalier, 308 p.
- SZILÁDY, Z., 1934. – Die Palaearktischen Rhagioniden. *Annales Musei nationalis Hungarici*, 28 : 229-270.
- SHIN S., BAYLESS K., WINTERTON S. L., DIKOW T., LESSARD B. D., YEATES D. K., WIEGMANN B. M & TRAUTWEIN M. D., 2017. – Taxon sampling to address an ancient rapid radiation: a supermatrix phylogeny of early brachyceran flies (Diptera). *Systematic Entomology*, 43 (2) : 277-289. <https://doi.org/10.1111/syen.12275>
- STUCKENBERG B. R., 1973. – The Athericidae, a new family in the lower Brachycera (Diptera). *Annals of the Natal Museum*, 21 : 649-673.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, 128 (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- ZEEGERS T. & ÁLVAREZ FIDALGO P., 2016. – A remarkable new species of *Rhagio* Fabricius, 1775 from the Iberian Peninsula (Diptera, Rhagionidae). *BV News Publicaciones Científicas*, 5 (67) : 40-61.
- ZEEGERS T. & ÁLVAREZ FIDALGO P., 2018. – Review of the *scolopaceus*-group of *Rhagio* Fabricius, 1775, with the description of a new species from the Iberian Peninsula (Diptera: Rhagionidae). *BV News Publicaciones Científicas*, 7 (96) : 91-123.
- ZEEGERS T., BELGERS J. D. M & BEUK P. L. T., 2021. – Actualisering van de kennis van Nederlandse snipvliegen (Diptera: Rhagionidae). *Entomologische Berichten*, 81 (4) : 137-143.
- ZEEGERS T. & SCHULTEN A., 2021. – *De vliegenfamilies met drie voetkussentjes, veldgids noordwest-Europa.* ‘s Graveland : Jeugdbondsuitgeverij, 256 p. [translated into English 2022: *Families of flies with three pulvilli, field guide northwest Europe*].

VIENT DE PARAÎTRE

ROUX P., 2023. – Mémoires de la SEF n°11, **Les Pheropsophus d'Afrique (Caraboidea, Brachinidae)**. Paris : Société entomologique de France, 212 p. ISBN : 2-912703-15-8

Le genre *Pheropsophus* reste mal connu et une grande confusion y règne, car le seul ouvrage complet le concernant est celui de Chaudoir, publié en 1876, qui utilise principalement la coloration pour distinguer les espèces. La présente révision, qui se concentre uniquement sur les espèces africaines (y compris Madagascar), vise à réviser et à faciliter l'identification des espèces.



Les caractères permettant les coupes génératrices et la séparation des espèces sont d'abord passés en revue. Quatre sous-genres, dont un nouveau, sont retenus et définis, dont trois sont représentés en Afrique (*Pheropsophus s. str.* présent uniquement en Amérique du Sud, *Aptinomorphus*, *Stenaptinus* et *Pheropyrus* n. subgen.). Les types ont été examinés pour la plupart des taxons du groupe d'espèces et 42 lectotypes sont désignés pour établir leur identité. Douze espèces et une sous-espèce sont décrites, et un nouveau nom de remplacement est proposé. Le statut de vingt-huit taxons est modifié. Au terme de cette révision, le genre *Pheropsophus* compte 92 espèces en Afrique et à Madagascar, avec sept sous-espèces.

Deux clés d'identification des espèces sont présentées pour les sous-genres *Stenaptinus* et *Pheropyrus* (le sous-genre *Aptinomorphus* est monospécifique) ainsi que onze clés simplifiées par groupes de pays. Pour chaque espèce, le matériel-type examiné ou celui utilisé comme référence est indiqué, avec le lieu de sa conservation, une brève diagnose est donnée et des photographies sont présentées.

L'habitus et l'étiquetage de 222 spécimens sont présentés, dont 115 photographies d'holotypes ou lectotypes et 35 photos de paratypes, paralectotypes ou syntypes, ainsi que 120 photos d'éthéage et 56 photos de coxites 1 et 2. Des planches avec détails anatomiques sont également présentées.

L'ouvrage est en vente au prix de 50 euros (35 euros pour les membres de la SEF), au siège de la Société ou sur <https://lasef.org/publications/les-memoires/>

The Hybotidae of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* survey, with the description of three new species of *Platypalpus* and *Tachydromia* (Diptera, Empidoidea)

Patrick GROOTAERT¹, Isabella VAN DE VELDE¹ & Marc POLLET^{1,2}

¹ Royal Belgian Institute of Natural Sciences (RBINS), Operational Directory Taxonomy and Phylogeny, Entomology, Vautierstraat 29, B – 1000 Brussels, Belgium <pgrootaert@yahoo.co.uk>

² Research Institute for Nature and Forest (INBO), Herman Teirlinckgebouw, Havenlaan 88 bus 73, B – 1000 Brussels, Belgium <marc.pollet@inbo.be> <mpollet.doli@gmail.com>

<https://zoobank.org/References/44FC165A-B794-40EE-9551-C90FBFD21CB3>

(Accepté le 13.XI.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – In the framework of the *Our Planet Reviewed* program, a 3-years survey of Corsica was conducted between 2019 and 2021. A total of 3,287 Empidoidea (Diptera) were retrieved from about 17% or 152 out of 876 Diptera samples and examined. They contained 31 representatives of the family Atelestidae, 649 Brachystomatidae, 778 Empididae and 1,829 Hybotidae. The hybotid genera *Drapetis* Meigen, 1822, *Platypalpus* Macquart, 1827, and *Tachydromia* Meigen, 1803, were studied in more detail. Three species are described here as new to science: *Platypalpus pseudoarticulatooides* Grootaert, n. sp., *P. pseudoniveisetoides* Grootaert, n. sp. and *Tachydromia corsicana* Grootaert, n. sp. In addition, some rare species with a limited distribution in Europe such as *Drapetis hirsuticercis* Stark, 2003, *Platypalpus longimanus* (Corti, 1907), *Platypalpus parvicauda* (Collin, 1926), and *Platypalpus stigma* (Collin, 1926) are discussed here. *Platypalpus excavatus* Yang & Yao in Yang et al., 2007, is considered as a new objective synonym of *Tachydromia excisa* Becker, 1907.

Résumé. – Les Hybotidae collectés lors de la série d’expéditions *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*, avec la description de trois espèces nouvelles de *Platypalpus* et *Tachydromia* (Diptera, Empidoidea). Dans le cadre du programme *La Planète Revisée*, une étude de trois ans en Corse a été réalisée entre 2019 et 2021. Au total, 3287 Empidoidea (Diptères) ont été récupérés sur 152 (soit 17 %) des 876 échantillons de Diptères, et examinés. Ils contenaient 31 représentants de la famille des Atelestidae, 649 Brachystomatidae, 778 Empididae et 1829 Hybotidae. Les genres d’Hybotidae *Drapetis* Meigen, 1822, *Platypalpus* Macquart, 1827, et *Tachydromia* Meigen, 1803, ont été étudiés plus en détail. Trois espèces sont décrites ici comme nouvelles pour la science : *Platypalpus pseudoarticulatooides* Grootaert, n. sp., *P. pseudoniveisetoides* Grootaert, n. sp. et *Tachydromia corsicana* Grootaert, n. sp. De plus, certaines espèces rares avec une répartition limitée en Europe, telles que *Drapetis hirsuticercis* Stark, 2003, *Platypalpus longimanus* (Corti, 1907), *Platypalpus parvicauda* (Collin, 1926) et *Platypalpus stigma* (Collin, 1926), sont discutées ici. *Platypalpus excavatus* Yang & Yao in Yang et al., 2007, est considéré comme un nouveau synonyme objectif de *Tachydromia excisa* Becker, 1907.

Keywords. – Atelestidae, Brachystomatidae, Empididae, expedition, morphology, pan traps, taxonomy.

The present paper is based on dipteran material collected during the most recent survey in the framework of the *Our Planet Reviewed (La Planète Revisée)* program that was conducted in Corsica between 2019 and 2021. The terrestrial part of this 6th edition was organized by the consortium formed by the Collectivité de Corse (CDC), the Office français de la biodiversité (OFB) and the Muséum national d’Histoire naturelle (MNHN, Paris), with three key objectives: (i) to carry out an elaborate survey in a number of sites that represent the biotope diversity of the island; this should set a reference basis for biodiversity; (ii) to create new and/or extend extant natural history collections with specimens and DNA barcode sequences; this should serve as a basis for comparison with continental vouchers; and (iii) to deploy a sampling scheme with a wide array of collecting methods in order to optimize contemporary inventory schemes (ICHTER et al., 2018). For information on the general framework, studied areas, sampling methodologies, and preliminary results of this survey, see TOUROULT et al. (2023).

During the examination of a large number of Hybotidae (Diptera), we came across a number of rare European species, while others required special taxonomic attention. And some species even proved to be undescribed thus far. In the present paper, a selected number of hybotid species are treated which belong to the genera *Drapetis* Meigen, 1822, *Platypalpus* Macquart, 1827, and *Tachydromia* Meigen, 1803. Finally, three species new to science are described in the genera *Platypalpus* and *Tachydromia*.

MATERIAL AND METHODS

The *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions produced 876 Diptera samples, 152—or about 17%—of which contained Empidoidea. A total of 3,287 specimens were examined with 31 representatives of the family Atelestidae, 649 Brachystomatidae, 778 Empididae and 1,829 Hybotidae. Over ¾ of these specimens was retrieved from coloured pan traps which have been applied in great extent in 2019 and 2021. About 43% of the specimens was collected with yellow pan traps, and 19% in white and 15% in blue coloured types. Another 18% was gathered by sweeping vegetation or humid soils. See TOUROULT *et al.* (2023) for more information on the intensive Diptera pan trap protocol. One family within Empidoidea, Dolichopodidae *s. str.* sensu POLLET & BROOKS (2008), will be treated in separate papers by the third author (MP).

The species record format applied in this paper is as follows. Corsica: number of males and/or females, locality, location, sampling site description, latitude, longitude, altitude, collection date or period (collecting method), collector's name, sample code (unique identifier for record in the database of the empidoid flies of the first author (PG), e.g., Ref. COR0629). The material, including the holotypes and paratypes, will be deposited in the collections of the Muséum national d'Histoire naturelle, Paris, France (MNHN), with some vouchers held in the Royal Belgian Institute of Natural Sciences (RBINS), Brussels, Belgium.

Morphological abbreviations. – **a**, anus; **af**, apical fork of right epandrial lamella; **a rel**, apex of right epandrial lamella; **e**, epiproct; **eja**, ejaculatory apodeme; **dp**, dorsal process; **hy**, hypandrium; **I**, indentation; **lc**, left cercus; **lel**, left epandrial lamella; **ls**, left surstyli; **ls1**, left surstyli1; **ls2**, left surstyli2; **pr**, process; **rc**, right cercus; **rel**, right epandrial lamella; **rs**, right surstyli; **sp**, spinules.

Other abbreviations. – **BPT**, blue pan traps; **HC**, collected by hand; **MSW**, collected by sweep net, with transfer of entire yield into a collecting jar with alcohol immediately after collection event; **PT**, pan traps of different colours; **SW**, collected by sweep net and retrieved individually from the net; **WPT**, white pan traps; **YPT**, yellow pan traps.

RESULTS

A selected number of species belonging to the hybotid genera *Drapetis* Meigen, 1822, *Platypalpus* Macquart, 1827, and *Tachydromia* Meigen, 1803, are treated below.

Genus *Drapetis* Meigen, 1822

At least five species of *Drapetis* were observed during the present survey. Only two species are treated here, since they correspond more or less to known species. The other three species are still under investigation.

Drapetis hirsuticercis Stark, 2003 (fig. 1).

Drapetis hirsuticercis Stark, 2003: 139, description, figures 66-76.

Material examined. – **Corsica:** 1 ♂, Serra-di-Scopamènè, Castellu d'Ornucci, in lower *Alnus* forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/147 (Ref. COR0262).

Comments. – The present species is very similar to *Drapetis hirsuticercis* Stark, 2003, that was described from three populations: one in central Germany, one in the Alpes-Maritimes

department in France and one in Switzerland. Males in each of these three populations have slightly different genital terminalia. Striking is the variation in the shape of the apex of the right epandrial lamella —Forsatz der rechten lamella *sensu* STARK (2003 : figures 71, 73, 75)— which is rather narrow. In the Corsican species, the apex of the right epandrial lamella looks quite similar and hence we consider the Corsican population as part of a species complex. On the other hand, the closely related *Drapetis terjei* Grootaert & Hellqvist, 2020 (fig. 2) has the apex of the right epandrial lamella wider and more rounded than in the four populations of *D. hirsuticercis*. The dorsal projection of the right epandrial lamella is broad in all four populations of *D. hirsuticercis* and bears thick apical setae. The dorsal projection (dp) of the right epandrial lamella in *D. terjei* has a more slender apex, bearing long fine setae (GROOTAERT & HELLOVIST, 2020; fig. 2A, B: dp) while the dorsal projection in all four populations of *D. hirsuticercis* is broad triangular bearing thick setae at the apex (fig. 1C). The left surstyli (ls1) is much broader in *D. terjei* than in *D. hirsuticercis* (STARK, 2003: figures 72, 74, 76) as well as in the Corsican population (fig. 1C-D) and the apex bears a very long bristle as long as the ls1 while the bristling is much shorter in all the other populations of *D. hirsuticercis*.

***Drapetis infitialis* Collin, 1961 (fig. 2)**

Drapetis exilis infitialis Collin, 1961: 37, figure 14b.

Drapetis infitialis Collin; CHVÁLA, 1975: 260, figures 607, 772.

Material examined. — Corsica: 1 ♂, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/151 (Ref. COR0188).

Comments. — The present species is a member of the *Drapetis exilis* Meigen, 1822, complex and provisionally considered to be *D. infitialis* Collin, 1961. It differs from *D. exilis* in that the tip of the right cercus is very long and the surstyli of the right epandrial lamella is rather

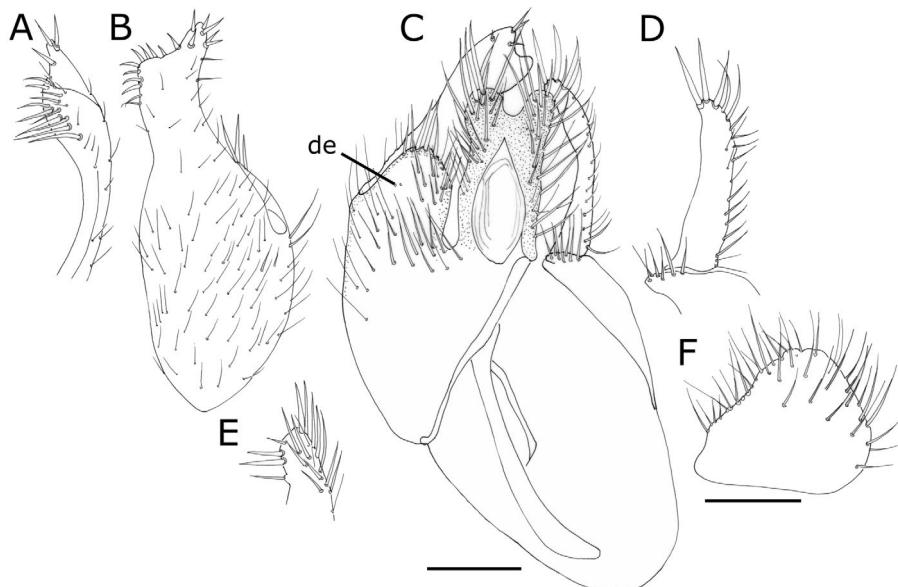


Fig. 1. — *Drapetis hirsuticercis* Stark (Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, Ref. COR0262), male terminalia. — A, Apex right epandrial lamella. — B, Right epandrial lamella. — C, Epandrium with cerci, dorsal. — D, Left surstyli. — E, Tip right cercus, lateral view. — F, Left epandrial lamella. Scale 0.1 mm.

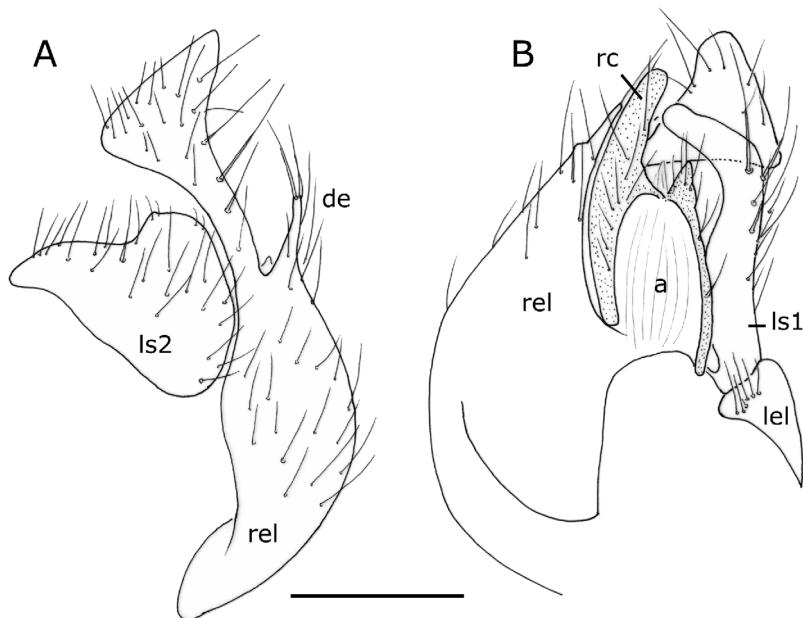


Fig. 2. – *Drapetis infititalis* Collin (Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, Ref. COR0188), male terminalia. – A, Right epandrial lamella with dorsal extension (de) and left surstyli (ls2). – B, Epandrium with cerci and left surstyli (ls1) inserted on the left epandrial lamella (lel). Scale 0.1 mm.

broad as in *D. infititalis*. However, the tip of the left surstyli is strongly bent while it seems straight in the true *D. infititalis*. The dorsal extension (de) (fig. 2A-B) is long and fine while it seems shorter and wider in *D. exilis* as well as in *D. infititalis*. Hence, a revision of the group in connection with a genetic study is required.

Genus *Platypalpus* Macquart, 1827

The *Platypalpus* species are treated according to the species group to which they belong (GROOTAERT & CHVÁLA, 1992) which will allow quicker comparison of the features of more or less related species.

Platypalpus ciliaris group

Platypalpus ciliaris (Fallén, 1816) (fig. 3)

Tachydromia ciliaris Fallén, 1816: 33.

Platypalpus ciliaris (Fallén); CHVÁLA, 1975: 95, figures 52, 55, 169, 245-248, 255, 671.

Syn. *Platypalpus compungens* Walker, 1851: 128.

Material examined. – **Corsica:** 2 ♂, 2 ♀, Zicavo, Ponte di Valpine, on rocks on beech forest slope, 41°52'26.1"N, 9°08'09.0"E, 1,298 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/121 (Ref. COR0002); 5 ♂, same location, at seep on beech forest slope, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/124 (Ref. COR0037); 1 ♀, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/127 (Ref. COR0097).

Distribution. – New to Corsica. According to the Fauna Europaea (PAPE *et al.*, 2015), *P. ciliaris* is very widely distributed all over western Europe and known from 24 countries.

Comments. – Male terminalia are much bigger than in the following species *P. parvicauda* and the apical tarsomere of all legs is black (fig. 3), while being yellow in *P. parvicauda* (fig. 4).



Fig. 3. – *Platypalpus ciliaris* (Collin) (Zicavo, Ponte di Valpine, Ref. COR0002), habitus male. (Photo: Isabella Van de Velde).

***Platypalpus parvicauda* (Collin, 1926) (fig. 4-6)**

Tachydromia parvicauda Collin, 1926: 154.

Tachydromia parvicauda Collin, 1961: 114, redescription.

Platypalpus parvicauda (Collin); Chvála, 1989: 249, diagnosis.

Material examined. – 295 specimens, Corsica: 2 ♀, Zicavo, Ponte di Valpine, on rocks on beech forest slope, 41°52'26.1"N, 9°08'09.0"E, 1,298 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/121 (Ref. COR0003); 9 ♂, 8 ♀, same location, on rocks in bed of river, 1°52'27.4"N,



Fig. 4. – *Platypalpus parvicauda* (Collin), habitus. – A, Male. – B, Female. (Photos: Isabella Van de Velde).

9°08'06.5"E, 1,282 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/131 (Ref. COR0021); 31 ♂, 11 ♀, same location, at seep on beech forest slope, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/124 (Ref. COR0038); 44 ♂, 15 ♀, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/127 (Ref. COR0092); 1 ♂, 1 ♀, same location, at seep on beech forest slope, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/126 (Ref. COR0271); 1 ♀, Zonza, Samulaghia, in dry Sapinière forest, 41°45.697"N, 9°13.658"E, 1,209 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/096 (Ref. COR0012); 30 ♂, 15 ♀, same location, on rocky seep in Sapinière forest (edge of forest), 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/112 (Ref. COR0086); 71 ♂, 29 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/107 (Ref. COR0150); 1 ♂, same location, on vegetation along small canopied (*Alnus*) stream crossing dirt road, 41°46'05.4"N, 9°13'15.3"E, 1,112 m, 28.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/117 (Ref. COR0195); 1 ♂, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.55"N, 9°13'37.20"E, 1,244 m, 28.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/093 (Ref. COR0519); 1 ♀, same location,

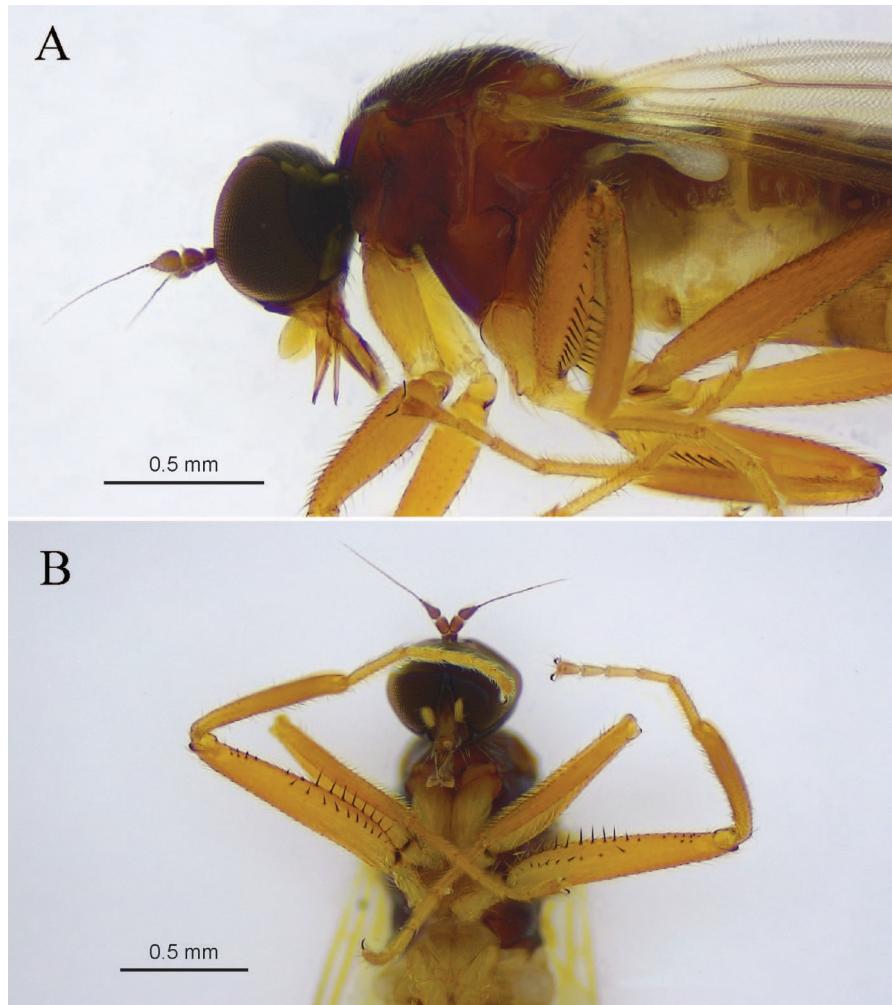


Fig. 5. – *Platypalpus parvicauda* (Collin), male. – A, Head, thorax and mid femur, lateral view. – B, Mid femur, posteroventral view. (Photos: Isabella Van de Velde).

on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45'703"N, 9°13'649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/101 (Ref. COR0192); 1 ♂, same location, pines, alders, reservoir, 41°46'07.6"N, 9°13'22.5"E, 1,142 m, 28.VI.2019 (SW), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/195 (Ref. COR0157); 12 ♂, 7 ♀, Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, in brook bed in oak forest, 41°46'21.9"N, 9°07'15.1"E, 934m, 23-27.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/089 (Ref. COR0016); 1 ♂, same location, on banks of river in oak forest, 41°46'28.3"N, 9°07'26.9"E, 845 m, 23-27.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/072 (Ref. COR0103); 1 ♂, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/147 (Ref. COR0053); 1 ♀, same location, in open rocky sites along stream in pozzine landscape, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/154 (Ref. COR0076); 1 ♀, same data (Ref. COR0461).

Distribution. – New to Corsica and France. A very rare species, according to Fauna Europaea (PAPE *et al.*, 2015), and only known from the British Isles, the Czech Republic, Germany, Ireland, Slovakia and Ukraine.

Differential diagnosis. – All tarsomeres yellowish, apical tarsomere at most dusky yellow (fig. 4) while apical tarsomere in *P. ciliaris* is black (fig. 3).

Comments. – We did not see the type material nor other material previously identified by other authors and to our knowledge there are no illustrations of this species available in the literature. For that reason, the male genitalia of a specimens from Corsica is presented here (fig. 6). Mid femora as in *P. ciliaris*, but the long black ventral bristle-like spines arranged in two widely separated rows on basal half of femora, and the minute black spines on apical half confined to the apical row only. The ventral spinules in the apical quarter of the femur are well separated from the long ventral spine-like bristles at the base of the mid femur (fig. 5A-B).

Platypalpus pallipes group

Platypalpus longimanus (Corti, 1907)

Tachydromia longimana Corti, 1907: 101.

Tachydromia longimana Strobl, 1910: 79.

Platypalpus (Cleptodromia) longimanus (Corti); SMITH, 1969: 108, illustration fore tibia and tarsus (figure 1), tarsus mid leg (figure 2), male terminalia (figure 3).

Platypalpus longimanus (Corti); CHVÁLA, 1989: 257, re-description and drawing antenna male (figure 3), antenna female (figure 4), male terminalia of holotype (figures 5-7); GROOTAERT, 2023: 173, figure 5.

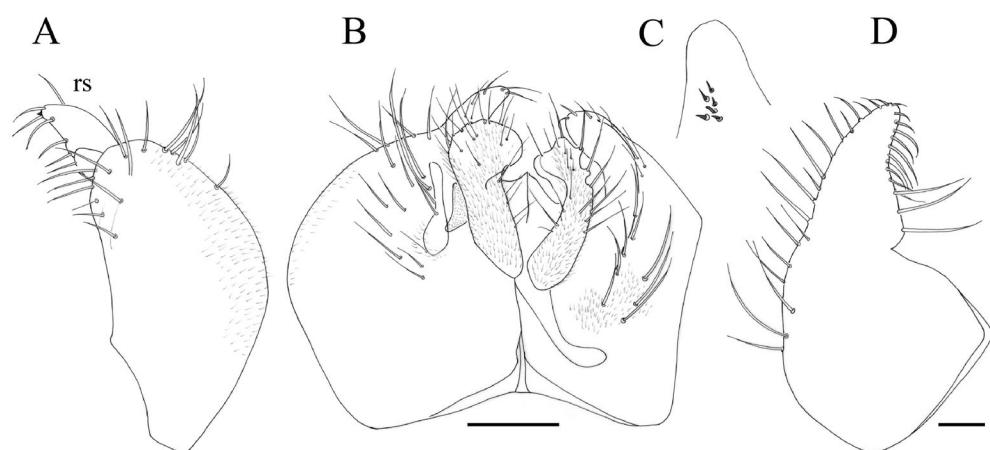


Fig. 6. – *Platypalpus parvicauda* (Collin) (Zonza, Samulaghia, Ref. COR0150), male terminalia. – A, Right epandrial lamella. – B, Epandrium dorsal. – C, Tip hypandrium bearing spinules. – D, Left epandrial lamella. Scale 0.1 mm.

Material examined. – **Corsica:** 1 ♂, Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, in brook bed in oak forest, 41°46'21.9"N, 9°07'15.1"E, 934 m, 23-27.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/089 (Ref. COR0017).

Comments. – New to Corsica and France. The male examined here has the typical long postpedicel about four times as long as deep, with the stylus half as long as the postpedicel. The apical tarsomere of the mid leg is a little shorter than tarsomeres 3 and 4 combined. Usually the apical tarsomere is as long as tarsomeres 3 and 4 combined. A key to *P. longimanus* and its sibling species *P. negrobovi* Grootaert, Kustov & Shamshev, 2012, and comments on both species are given in GROOTAERT (2023).

Platypalpus albiseta-group

Platypalpus pseudoniveisetoides Grootaert, n. sp. (fig. 7-8)

<https://zoobank.org/NomenclaturalActs/cd40eb12-f92b-483f-93d8-975cd7804268>

HOLOTYPE: ♂, **Corsica:** Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23.VI.2019 (SW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/017 (Ref. COR0189), MNHN; genitalia dissected and figured.

PARATYPES (22 ex.): **Corsica:** 1 ♂, same location as holotype, holm oak forest: track edge, brambles, hawthorn, holm oak, blackthorn, mugwort, brooms, 41°46'09.4"N, 9°07'32.7"E, 919 m, 27.VI.2019 (YPT), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/197 (Ref. COR0046); 1 ♂, Zonza, Samulaghia, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/108 (Ref. COR0014); 2 ♂, 1 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/109 (Ref. COR0067); 1 ♂, same location, on rocky seep in Sapinière forest (edge of forest), 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/112 (Ref. COR0085); 7 ♂, 2 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/101 (Ref. COR0190); 2 ♂, same data (Ref. COR0206); 3 ♂, 1 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/100 (Ref. COR0235); 1 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/102 (Ref. COR0265).

Differential diagnosis. – *Platypalpus pseudoniveisetoides* n. sp. is a species of the *P. albiseta* group with typical white stylus, with the mesopleura completely dusted including the hypopleura. The fore femur lacks long bristles, the ventral hairs being at most a third of the width of the femur. The acrostichals are minute and biserial. The postpedicel is at least four times as long as deep.

This combination of characters will lead in the key of GROOTAERT & CHVÁLA (1992) to couplet 53 (50) (see adjusted version below).

- 53 (50)** Mesonotum polished black. Legs yellowish. Postpedicel four times as long as deep, stylus white, slightly longer *P. niveisetoides* Chvála, 1973
 – Mesonotum polished black. Legs bi-coloured yellowish brown with fore tibia and all tarsi brown to black. Postpedicel nearly five times as long as deep; stylus entirely white, nearly as long as postpedicel *P. pseudoniveisetoides* n. sp.
 – Mesonotum dull grey dusted except for polished anterior margin between humeri. Legs completely black. Postpedicel stout, five times as long as deep; stylus in male with basal quarter brown, half as long as postpedicel *P. albistylus* Chvála, 1989.

A diagnosis of *P. niveisetoides* Chvála, 1973, is given in GROOTAERT & CHVÁLA (1992: 74) with the illustration of a male from Val d'Aosta (figures 48-51). For the description of the female of *P. niveisetoides*, see notes in GROOTAERT & CHVÁLA (1988).

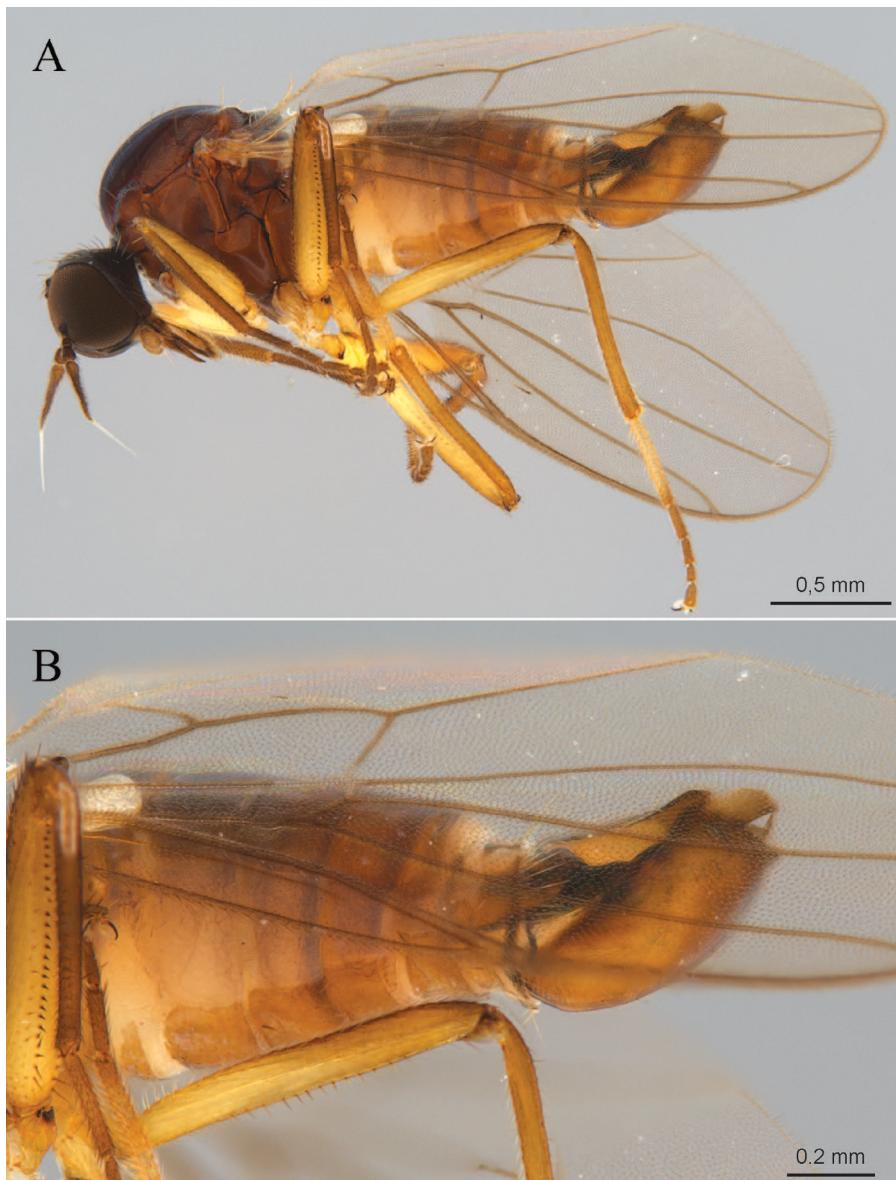


Fig. 7. – *Platypalpus pseudoniveisetoides* Grootaert, n. sp. – **A**, Male habitus. – **B**, Detail of abdomen, legs and wing. (Photos: Rene Ong).

Description of male. – Length. Body: 2.9-3.4 mm; wing: 2.6-3.0 mm.

Head. Frons dusted, narrowing down to the insertion of the antenna, at narrowest part still wider than anterior ocellus. Face narrower than frons, eyes separated for half the width of the pedicel. Face dusted silvery grey, but clypeus shiny black. Occiput entirely dusted fine grey. Ocellars very short, brownish. A pair of long pale brownish vertical bristles, widely separated. Postoculars pale, short, uniserial. Antenna black, with white stylus, nearly as long as postpedicel. Postpedicel nearly five times as long as wide. Palpus small, oval, brownish, with a pale brown apical bristle as long as palpus.

Thorax. Mesonotum shiny black (fig. 7), except for narrowly dusted border of notopleural depression, humerus and prescutellar border. Scutellum entirely dusted. Pleura with shiny black

sternopleura (katepisternum), otherwise entirely dusted including hypopleura. A short humeral bristle; acrostichals minute, biserial, the rows widely separated. Nine short, pale dorsocentrals, a long upper and a short lower notopleural bristle. Scutellar bristles long, brown, with a short bristle at each side.

Legs. All coxae dusky yellowish; fore femur brownish above, otherwise dusky. Fore tibia and tarsus entirely blackish brown. Mid femur brown on apical half, mid tibia and tarsus brown. Hind femur yellowish with apical third brownish. Hind tibia entirely brown, hind tarsomere 1 dusky yellow, with brownish tip, and tarsomeres 2-5 entirely brown. Fore femur lacking long black ventral bristles, with only minute ventral seta. A thin, black anterior preapical bristle present. Mid femur broader than fore femur especially near middle, not more than 1.5 times as long as wide. Mid femur with up to six long, black posteroventral bristles, slightly shorter than femur is wide. With one fine black anterior bristle at apical quarter. Hind femur with a row of short pale brown ventral bristles, less than half as long as femur is wide.

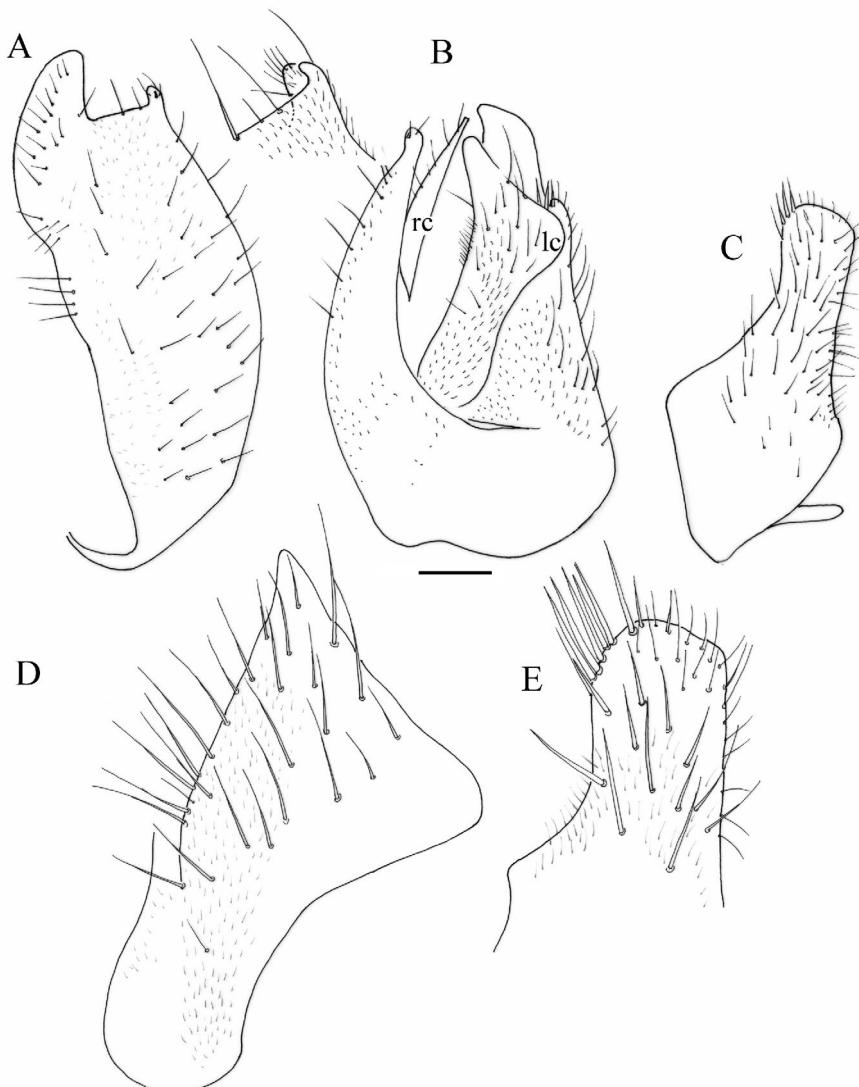


Fig. 8. – *Platypalpus pseudoniveisetoides* Grootaert, n. sp. (Serra-di-Scopamènne et Sorbollano, Campu di Bonza, Ref. COR0189), paratype male terminalia. – A, Right epandrial lamella with detail of apex. – B, Epandrium, dorsal. – C, Left epandrial lamella. – D, Right cercus. – E, Apex of left epandrial lamella. Scale 0.1 mm.

Wing. Brownish tinged, veins brown. Costal bristle long, pale brown. Vein R_{4+5} and M diverging near middle, especially vein M, bending down near middle, beyond middle converging with vein R_{4+5} towards tip of wing. Crossveins contiguous. Vein closing anal cell only distinct in basal half, with a sharp angle to anal vein.

Abdomen. Brown tergites shiny brown with short pale pubescence; sternites paler brown (fig. 7B). Details of the male genitalia are given in fig. 8.

Female. – Length. Body: 2.3-2.4 mm; wing: 2.3-4 mm. In most characters identical to male, except for terminalia.

Derivatio nominis. – The name ‘*pseudoniveisetoides*’ refers to the resemblance of this species with *P. niveisetoides* Chvála, 1973.

Comments. – As can be seen in the key above, the new species would lead to *P. albistylus* Chvála, 1989, that was described from a female only. Later the male was described by SHAMSHEV (2000). In *P. albistylus*, the mesonotum is entirely dusted dull grey except for the polished anterior margin between the humeri. The mesonotum in *P. pseudoniveisetoides* n. sp. is polished except for the borders. The legs are completely black in *P. albistylus* while in the new species they are bi-coloured yellowish and black. The most obvious character is that the stylus is dark in the basal quarter in *P. albistylus*, while in *P. pseudoniveisetoides* n. sp. it is entirely white except for the basal segment, and is less thickened than illustrated for *P. albistylus* by CHVÁLA (1989: fig. 9). The differences in the male terminalia are even more distinct. In *P. albistylus*, the left epandrial lamella has a broadly truncate tip, set with minute hairs only (SHAMSHEV, 2000: fig. 3), while in the new species the tip is narrower and set with a few spine-like bristles. In *P. albistylus*, the left cercus is finger-like, narrower than the right cercus (SHAMSHEV, 2000: fig. 2), whereas in *P. niveisetoides* n. sp. the left cercus is much longer and wider than the right cercus, not finger-like, but with broad apex.

Platypalpus longicornis group

Platypalpus brachystylus (Bezzi, 1892) (fig. 9-10)

Tachydromia brevistyla Bezzi, 1892: 263.

Platypalpus brachystylus (Bezzi); CHVÁLA, 1989: 273

Platypalpus brachystylus (Bezzi); GROOTAERT & CHVÁLA, 1992: 209.

Syn. *Tachydromia pubicornis* var. *brunneitibia* Strobl, 1899: 78.

Platypalpus brunneitibia (Strobl); CHVÁLA, 1975: 130 (figs 90, 188, 192, 336-338, 694).

Material examined. – 146 specimens. **Corsica:** 1 ♂, Zonza, Samulaghia, canopied seep along the road at edge of forest, 41°56.119'N, 9°13.348'E, 1,093 m, 24.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet & Anja De Braekeleer, FR-COR/2019/023 (Ref. COR0155); 1 ♀, Zicavo, Ponte di Valpine, in crevices between rocks in river bed, 41°52'28.1"N, 9°08'06.2"E, 1,272 m, 25.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/047 (Ref. COR0091); 1 ♀, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucciu, in vegetation along streams in pozzine landscape (peat bogs), 41°50'01.1"N, 9°09'33.3"E, 1,570 m, 26.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/061 (Ref. COR0073); 1 ♀, Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, on banks of river in oak forest, 41°46'28.3"N, 9°07'26.9"E, 845 m, 23-27.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/073 (Ref. COR0452); 1 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23-27.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/083 (Ref. COR0011); 1 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23-27.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/084 (Ref. COR0273); 14 ♂, 4 ♀, same location, in brook bed in oak forest, 41°46'21.9"N, 9°07'15.1"E, 934 m, 23-27.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/089 (Ref. COR0015); 1 ♀, Zonza, Samulaghia, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.55"N, 9°13'37.20"E, 1,244 m, 28.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/093 (Ref. COR0518); 1 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703'N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/099 (Ref. COR0313); 1 ♂, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703'N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/100 (Ref. COR0232); 4 ♂, 8 ♀, same data (Ref. COR0233); 1 ♂ (with terminalia dissected and illustrated), 1 ♀,

same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703'N, 9°13.649'E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/100 (Ref. COR0234); 1 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703'N, 9°13.649'E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/101 (Ref. COR0193); 1 ♀, same data (Ref. COR0207); 3 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703'N, 9°13.649'E, 1,208 m, 28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/102 (Ref. COR0264); 1 ♀, same data (Ref. COR0310); 2 ♂, 3 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1244 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/107 (Ref. COR0164); 2 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/108 (Ref. COR0013); 1 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, sample code: FR-COR/2019/108 (Ref. COR0305); 2 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/109 (Ref. COR0068); 1 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/110 (Ref. COR0504); 1 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 28.vi.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/111 (Ref. COR0382); 3 ♂, 9 ♀, same location, on rocky seep in Sapinière forest (edge of forest), 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/112 (Ref. COR0088); 7 ♀, same location, on rocky seep in Sapinière forest (edge of forest), 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/113 (Ref. COR0167); 1 ♂, 1 ♀, Zicavo, Ponte di Valpine, at seep on beech forest slope, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/124 (Ref. COR0043); 2 ♀, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/127 (Ref. COR0094); 2 ♀, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/128 (Ref. COR0298); 1 ♀, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.4"N, 9°08'06.5"E, 1,282 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/131 (Ref. COR0025); 1 ♀, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, in higher Alnus forest, 41°49'58.6"N, 9°09'26.1"E, 1,580 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/145 (Ref. COR0242); 1 ♂, 2 ♀, same location, in higher Alnus forest, 41°49'58.6"N, 9°09'26.1"E, 1,580 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/146 (Ref. COR0134); 2 ♀, same data (Ref. COR0141); 1 ♂, 10 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/147 (Ref. COR0052); 1 ♂, 9 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/147 (Ref. COR0059); 5 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/148 (Ref. COR0196); 3 ♀, same location, in



Fig. 9. – *Platypalpus brachystylus* (Bezzi), male habitus. (Photo: Rene Ong).

lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/149 (Ref. COR0079); 1 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/149 (Ref. COR0239); 1 ♂, 4 ♀, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/150 (Ref. COR0033); 1 ♀, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/151 (Ref. COR0187); 2 ♀, (Ref. COR0211); 1 ♀, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/152 (Ref. COR0363); 1 ♀, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/153 (Ref. COR0180); 1 ♀, Zicavo, Ponte di Valpine, beech forest: stream bank, ferns, Apiaceae, Juncaceae, 41°52'29.5"N, 9°08'04.9"E, 1,313 m, 25.VI.2019 (MSW), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/164 (Ref. COR0224); 1 ♀, Zonza, Samulaghia, maquis at pine forest edge: track to fir forest, Ericaceae, brooms, brambles, dog roses, honeysuckle, 41°45'56.8"N, 9°13'27.3"E, 1,147 m, 28.VI.2019 (SW), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/199 (Ref. COR0276); 2 ♀, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, maquis at alder forest edge: brooms, juniper, 41°49'59.8"N, 9°09'25.9"E, 1,631 m, 26.VI.2019 (SW), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/202 (Ref. COR0404); 9 ♂, 2 ♀, Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, holm oak forest clearing: brambles, honeysuckle, dog roses, 41°46'07.8"N, 9°07'32.1"E, 934 m, 23.VI.2019 (SW), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/203 (Ref. COR0144).

Distribution. – New to Corsica and France. A widespread species in Europe though not very common. It is probably restricted to mountainous areas.

Comments. – A medium-sized black species with two pairs of long back vertical bristles. Antenna black but basal segments sometimes brownish. Postpedicel very long, at least five times as long as deep. Stylus short, less than half as long as pedicel. Mesonotum entirely dusted dark grey, thoracic hairs brownish. Acrostichals narrowly biserial (to irregularly triserial), diverging towards scutellum. Dorsocentrals also diverging towards scutellum. Pleura dusted, but sternopleura (katepisternum) shiny. Legs dusky yellowish, tarsi darkened. Mid femur as stout as fore femur, the former set with a row of brown anterior bristles; posteroventral bristles lacking. Without spur on the mid tibia, only with a small rim-like projection. Male terminalia (fig. 10). Both cerci are small digitiform and enclosed in the epandrium. The left cercus is thinner than the right one and has a truncated apex. The right surstylus has a number of short denticles on its border and the apical border of the left epandrial lamella is also set with some short spine-like bristles.

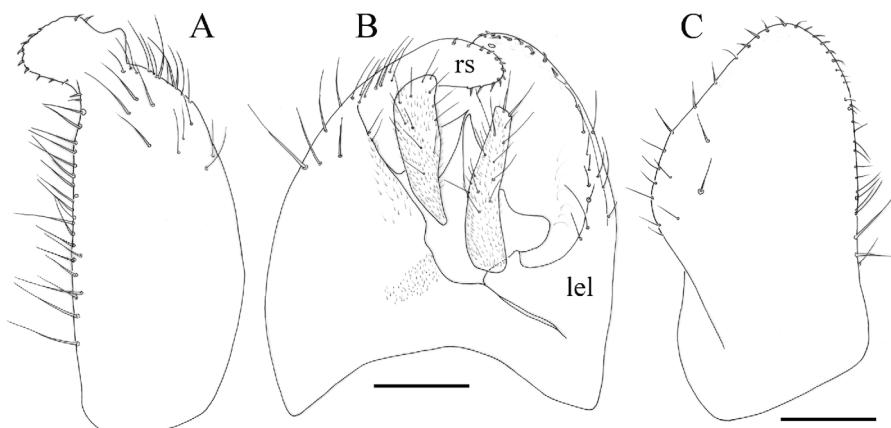


Fig. 10. – *Platypalpus brachystylus* (Bezzi) (Zonza, Samulaghia, Ref. COR0234), male terminalia. – A, Right epandrial lamella. – B, Epandrium with cerci, dorsal view. – C, Left epandrial lamella. Scale 0.1 mm.

The illustration by CHVÁLA (1975: fig. 336-338) of the male terminalia of *P. brachystylus* (senior syn. of *P. brunneitibia*) resembles quite well the species found here in Corsica. *Platypalpus pyrenaicus* (Séguy, 1941) is probably a closely related species, but the types were not found (GROOTAERT & CHVÁLA, 1992).

Platypalpus nigritarsis group

Platypalpus excisus (Becker, 1907) (fig. 11)

Tachydromia excisa Becker, 1907: 114 (nec *excisa* Becker, 1908: 39).

Platypalpus excisus (Becker); CHVÁLA & KOVALEV, 1974: 253, redescription (figures 1-3); CHVÁLA, 1975: 144, extended diagnosis (figures. 201, 371).

Syn. *Platypalpus excavatus* Yang & Yao in YANG *et al.*, 2007: 405, **n. syn.**; unnecessary name change.

Material examined. – **Corsica:** 1 ♀, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/147 (Ref. COR0062); 2 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/149 (Ref. COR0077); 1 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/148 (Ref. COR0200); 2 ♀, same location, alder forest: alder, maple, Sorbus, 41°49'58.7"N, 9°09'31.2"E, 1,623 m, 26.VI.2019 (SW), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/201 (Ref. COR0425); 1 ♀, Zonza, Samulaghia, on rocky seep in Sapinière forest (edge of forest), 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/112 (Ref. COR0083); 1 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/101 (Ref. COR0374); 2 ♂♂, 1 ♀, same location, fir forest, 41°45'41.5"N, 9°13'42.7"E, 1,267 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/171 (Ref. COR0228); 1 ♂, 1 ♀, Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, holm oak forest clearing: brambles, honeysuckle, dog roses, 41°46'07.8"N, 9°07'32.1"E, 934 m, 23.VI.2019 (SW), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/203 (Ref. COR0146).

Distribution. – New to Corsica. *Platypalpus excisus* is widely distributed in Europe according to Fauna Europaea (PAPE *et al.*, 2015).

Comments. – *Platypalpus excisus* versus *P. excavatus* Yang & Yao, 2007: this remarkable species has a confusing nomenclatorial history. It was described by BECKER (1907) as *Tachydromia excisa*; however, this name was occupied as there was a *Tachydromia excisa* (Loew, 1864) originally described in the genus *Tachista*. The name *Tachista* Loew, 1864, was later replaced by *Tachydromia* Meigen, 1803, while many species of the genus *Tachydromia* were transferred to *Platypalpus* Macquart, 1827. Indeed, there is a species *Tachydromia excisa* (Loew, 1864) and a *Platypalpus excisus* (Becker, 1907) that are both valid species in different genera and there is no doubt about their identity. Hence, we do not see the need to create a new name, *Platypalpus excavatus* Yang & Yao, 2007, for *Platypalpus excisus* (Becker, 1907). Therefore, *P. excavatus* is a new junior objective synonym of *P. excisus*.

Platypalpus excisus is closely related to *P. nigritarsis* (Fallén, 1816). The latter probably also occurs in Corsica as is mentioned by BECKER (1910) as “species 100. *Tachydromia nigritarsis* Fall. Desgl.” (an abbreviation of ‘desgleichen’ meaning ‘similar to’ or ‘resembling’). We did not check this material.

The illustration of the male terminalia (fig. 11) is given here because the peculiar spine-like setae on the huge left cercus all terminate in a fine hair-like bristle bent in a right angle. This detail is missing in the illustrations used for the *Fauna entomologica scandinavica* (CHVÁLA, 1975: fig. 371) although these peculiar spines are shown in the paper of CHVÁLA & KOVALEV (1974: fig. 2-3). This character has been confirmed in Scandinavian specimens (Jonassen, pers. comm.); however, sometimes the hair-like tips of the setae can be lost (Stark, pers. comm.).

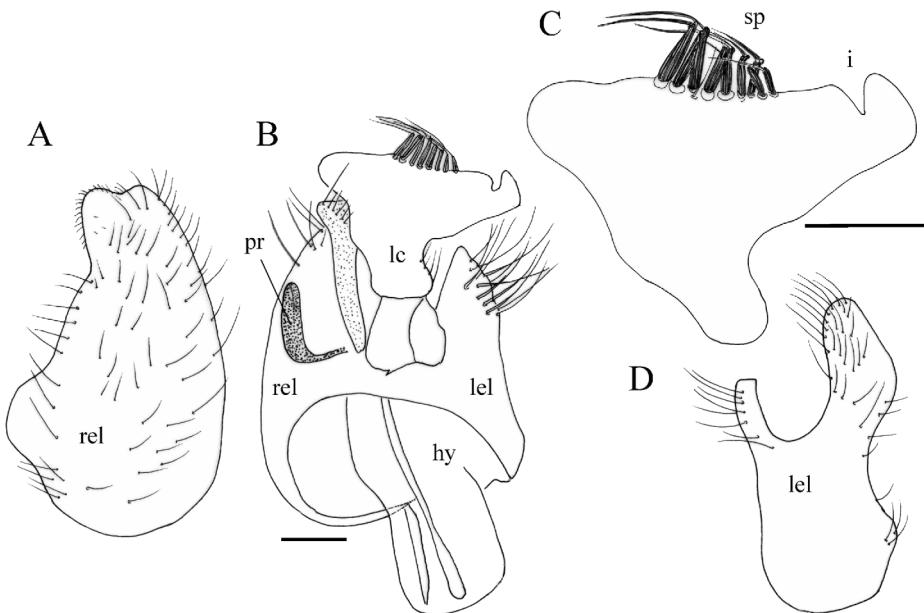


Fig. 11. – *Platypalpus excisus* (Becker), male terminalia. – A, Right epandrial lamella. – B, Epandrium. – C, Left cercus. – D, Left epandrial lamella. pr: process; sp: spiny bristles. Scale: 0.1 mm.

Platypalpus pallidiventris-cursitans group

Platypalpus pictitarsoides Grootaert, 2023

Platypalpus pictitarsoides Grootaert, 2023: 174, fig. 6-8.

This species was only recently well recognized and described by GROOTAERT (2023). It seems to be quite abundant in Corsica.

Material examined. – **Corsica:** 14♂, 23♀, Ventiseri, beach SE of Airbase BA 126, 41°54'37.0"N, 9°24'29.1"E, 25-26.V.2021 (YPT), leg. Bernardo Santos, FR-COR/2021/277/MP (Ref. COR0640, COR0653, COR0655); 4♂, 15♀, same location, Saulaie, 41°54'52.2"N, 9°24'40.2"E, 2 m, 25.V.2021, leg. Eddy Poirier, FR-COR/2021/294/MNHN (Ref. COR0294).

Distribution. – Probably a widespread species in Europe though often confused with *P. pictitarsis* (Becker, 1902).

Comments. – For the differences with the other species of the *pictitarsis* complex, see key in GROOTAERT (2023).

Platypalpus pseudoarticulatoides Grootaert, n. sp. (fig. 12-13)

<https://zoobank.org/NomenclaturalActs/e2960e87-fed1-4139-9cfa-3cbf80dddf54a>

HOLOTYPE: ♂, **Corsica:** Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, in higher Alnus forest, 41°49'58.6"N, 9°09'26.1"E, 1,580 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/144 (Ref. COR0130), MNHN.

PARATYPES (2♂): Corsica: 1♂, same site and collecting period as holotype (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/146 (Ref. COR0137) dissected and figured; 1♂, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/151 (Ref. COR0186).

Extended differential diagnosis. – A small black species (length body: 2.5 mm, wing: 2.4 mm) with a pair of yellow vertical bristles. Antenna with basal segments yellow, and black postpedicel and stylus. Postpedicel 2.5 times as long as deep. Stylus more than twice as long as postpedicel. Palpus yellow, large, larger than postpedicel, with some long yellow apical bristles, shorter than palpus length. Mesonotum dusted, sternopleura (katepisternum) polished. All bristles on mesonotum yellow. Acrostichal bristles biserial, the rows widely separated. Dorsocentrals shorter than humeral bristle. Legs incl. coxae yellow. All tarsomeres of fore leg annulated black. Mid and hind leg with apical tarsomere black, all other tarsomeres annulated brown. Fore tibia slightly spindle-shaped dilated, though less so than in *P. articulatoides*. Mid femur with short yellow posteroventral bristles. Mid tibia with a very short spur. Cerci not encapsulated in epandrium as in *P. articulatoides*, but longer (fig. 13B). Left cercus with apex bent. Left epandrial lamella with a large basal protrusion, the left margin set with very long bristles, especially dense on the basal protrusion, in apical half with only two long bristles. In *P. articulatoides* the left margin is not so deeply indented in the middle and the row of bristles is regularly set from apex till base (fig. 13F). The shape of the apex of the left epandrial lamella is also different, set with a cluster of long apical bristles in *P. articulatoides* but with only a few short apical bristles in the new species (fig. 13C).

Derivatio nominis. – The name ‘*pseudoarticulatoides*’ refers to the resemblance of this species with *P. articulatoides*.

Comments. – In the key by GROOTAERT & CHVÁLA (1992), the species will lead to couplet 159 that will separate it from the other related species of the *articulatus* group. Indeed, the new species is closely related to *P. articulatoides* (Frey, 1918) in having the palpus and all coxae yellow. The palpus in *P. pseudoarticulatoides* n. sp. is much larger than in *P. articulatoides* and lacks the very long yellow apical bristle present in the latter species. The male terminalia are different, not only in that the new species has longer cerci, but the shape of the left epandrial lamella with a large basal extension and with the left border in the apical half bearing



Fig. 12. – *Platypalpus pseudoarticulatoides* Grootaert, n. sp., male paratype. (Photo: Rene Ong).

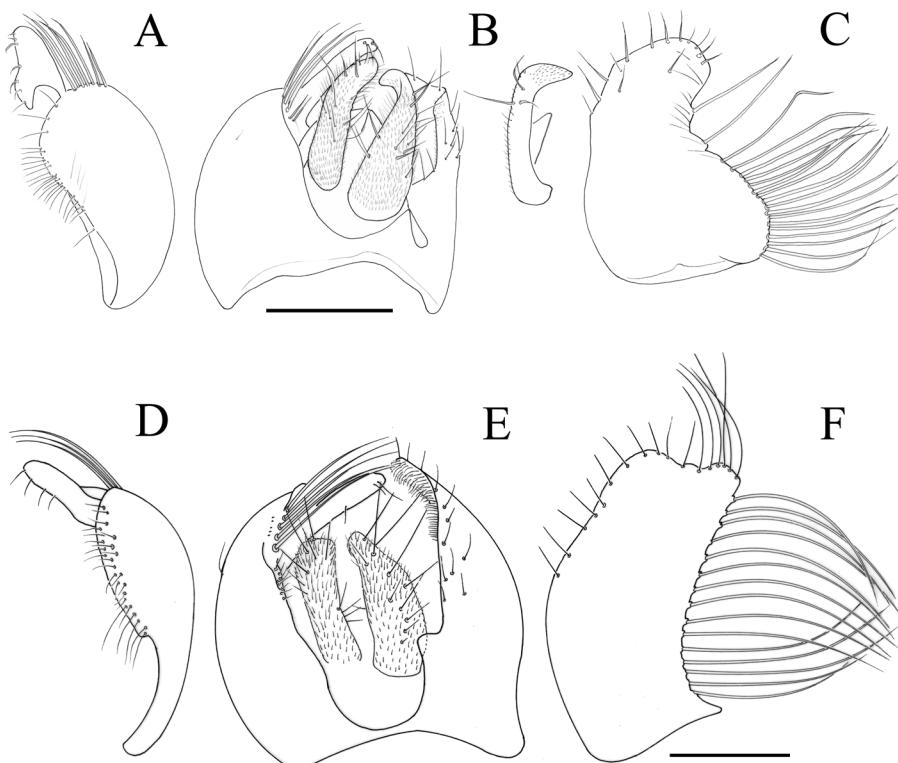


Fig. 13. – *Platypalpus* spp. – A-C, *P. pseudoarticulatoides* Grootaert, n. sp. (Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, Ref. COR0137), male paratype, terminalia: A, right epandrial lamella; B, epandrium with cerci dorsal and detail of left cercus in lateral view; C, left epandrial lamella. – D-F, *P. articulatoides* (Frey), after GROOTAERT & CHVÁLA (1992): D, right epandrial lamella; E, epandrium with cerci dorsal and detail of left cercus in lateral view; F, left epandrial lamella. Scales 0.1 mm.

only a few bristles that are not as regularly set as in *P. articulatoides*. The fore tibia is spindle-shaped in both species, but less pronounced so in the new species. The mid and hind tarsus in *P. articulatoides* has a black apical tarsomere as in the new species, but the other tarsomeres are indistinctly annulated (dusky at most), while all are distinctly brown annulated in the new species. A differential diagnosis for *P. articulatoides* (Frey, 1918) can be found in CHVÁLA (1975: 183) and in GROOTAERT & CHVÁLA (1992: 184).

Genus *Tachydromia* Meigen, 1803

BECKER (1910) reports only a single species of *Tachydromia* from Corsica. It is quoted as *Tachista annulimana*. The current valid name of this species is *Tachydromia annulimana* Meigen, 1822. This species was not found during the present survey. It should be noted that all *Tachydromia* species cited in BECKER (1910) are now all considered as *Platypalpus*.

The key of CHVÁLA (1969) is the most complete one for the identification of European species. However, *Tachydromia andreiruizae* Grootaert & Shamshev, 2003, and the new *Tachydromia corsicana* Grootaert, n. sp., are not included. Also, a large number of the apterous and micropterous species formerly known as *Pieltainia* Arias, 1919, and *Ariasella* Gil Collado, 1923, were recently added to *Tachydromia* and reviewed by GONÇALVES *et al.* (2021).

***Tachydromia andreiruizae* Grootaert & Shamshev, 2003 (fig. 14-16)**

Tachydromia andreiruizae Grootaert & Shamshev, 2003: 248, fig. 9-13.

Tachydromia andreiruizae was described from two males collected in Vallée du Fango (Dept. Haute-Corse, France) in a yellow pan trap. No females were found at that time. During the present survey ample males and females were collected and the female is described and illustrated here.

Material examined. – Corsica: 1 ♂, 1 ♀, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/150 (Ref. COR0030); 7 ♂, 15 ♀, same location, in open rocky sites along stream



Fig. 14-15. – *Tachydromia andreiruizae* Grootaert & Shamshev, male. – 14, Habitus. – 15, Abdomen with terminalia. (Photos: Rene Ong).



Fig. 16. – *Tachydromia andreiruizae* Grootaert & Shamshev, female habitus. (Photo: Rene Ong).

in pozzine landscape, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/156 (Ref. COR0116); 1 ♂, 1 ♀, same location, in higher Alnus forest, 41°49'58.6"N, 9°09'26.1"E, 1,580 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/146 (Ref. COR0136); 1 ♂, same location, in prickly vegetation at edge of Alnus forest, 41°49'58.5"N, 9°09'26.4"E, 1,633 m, 26.VI.2019 (SW), leg. Anja De Braekeleer, FR-COR/2019/054 (Ref. COR0152); 1 ♂, same location, on rocks at edge of forest and pozzine habitats, 41°49'58.5"N, 9°09'26.8"E, 1,581 m, 26.VI.2019 (HC), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/055 (Ref. COR0287); 1 ♂, 1 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/149 (Ref. COR0241); 1 ♀, Zicavo, Ponte di Valpine, on vegetation on river bank (nr car parking), 41°52'32.7"N, 9°07'59.6"E, 1,242 m, 25.VI.2019 (SW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/043 (Ref. COR0176); 2 ♂, same location, on dry rocks and on seeps on rocks in river bed, 41°52'27.6"N, 9°08'06.8"E, 1,277 m, 29.VI.2019 (HC), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/134 (Ref. COR0226).

Comments. – This species belongs to the *annulimana* group. The male is characterised by a yellow fore femur with a dark ring on the apical third as well as a brown anteroventral stripe running from that ring to the base of the femur (fig. 14). The mid femur has an erect black dorsal bristle on the apical fifth and the mid tibia has a posteroventral swelling in the basal third. Numerous long yellowish hairs are present between the hind coxae, a character that was not mentioned in the original description. All females examined have the apical third of the fore femur black while the rest of the femur is yellow. None featured a black anteroventral stripe running from the black apical ring to the base of the femur (fig. 16). All examined males had this character (fig. 14). In addition, the females had only a short preapical dorsal bristle on the mid femur, while the males have a strong preapical bristle, longer than the femur is deep at that level. Note that this bristle is sometimes lost, but the insertion point remains visible. The middle tibia in the female lacks an apical spur and the ventral swelling at the basal third. In contrast to the males observed during the description that had a paler mid tibia showing clearly the ventral swelling at the basal third, the males here all had a clearly black mid tibia which renders the swelling less distinct, but it is present as well. Less distinct is a slight anterodorsal swelling at the apical third of the fore tibia in the male that is absent in the females. The male

terminalia (fig. 15) fit entirely the illustration provided in GROOTAERT & SHAMSHEV (2003: fig. 12-13).

***Tachydromia arrogans* (Linné, 1761) (fig. 17)**

Musca arrogans Linné, 1761: 457.

Tachydromia arrogans (Linné); COLLIN, 1961: 83, fig. 39; CHVÁLA, 1969: 451 (re-description, fig. 31 wing); CHVÁLA, 1975: 237, fig. 7, 561-563, 759.

Material examined. – **Corsica:** 1 ♂, 3 ♀; Serra-di-Scopamène et Sorbollano, Campu di Bonza, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23-27.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/083 (Ref. COR0009); 1 ♂, same location, holm oak forest: track edge, brambles, hawthorn, holm oak, blackthorn, mugwort, brooms, 41°46'09.4"N, 9°07'32.7"E, 919 m, 27.VI.2019 (YPT), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/197 (Ref. COR0048); 3 ♂, 3 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.5"N, 9°07'15.8"E, 920 m, 23-27.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/088 (Ref. COR0120); 1 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.5"N, 9°07'15.8"E, 920 m, 23.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet & Anja De Braekeleer, FR-COR/2019/015 (Ref. COR0163); 1 ♂, same location, at seep on (left) bank of river, 41°46'28.6"N, 9°07'25.3"E, 855 m, 27.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/070 (Ref. COR0215); 4 ♂, 5 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23-27.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/084 (Ref. COR0274); 1 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23.VI.2019 (MSW), leg. Anja De Braekeleer, FR-COR/2019/002 (Ref. COR0279); 3 ♂, same location, in brook bed in oak forest, 41°46'21.9"N, 9°07'15.1"E, 934 m, 23-27.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/089 (Ref. COR0282); 3 ♀, same location, in brook bed in oak forest, 41°46'21.9"N, 9°07'15.1"E, 934 m, 23-27.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/091 (Ref. COR0290); 2 ♂, 5 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23-27.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/085 (Ref. COR0291); 2 ♂, 2 ♀, same location, on banks of river in oak forest, 41°46'28.3"N, 9°07'26.9"E, 845 m, 23-27.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/074 (Ref. COR0301); 2 ♂, 8 ♀, same location, on banks of river in oak forest, 41°46'28.3"N, 9°07'26.9"E, 845 m, 23-27.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/073 (Ref. COR0445); 1 ♂, 1 ♀, same location, in dark places on river bank, 41°46'28.3"N, 9°07'26.9"E, 845 m, 23.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/009 (Ref. COR0526); 2 ♂, 7 ♀, same location, on banks of river in holm oak forest, 41°46'28.3"N, 9°07'26.9"E, 845 m, 27.VI.2019 (HC), leg. Alain Canard, FR-COR/2019/163 (Ref. COR0563); 1 ♀, same location, on gravelly muddy seep in deciduous forest, 41°46'21.4"N, 9°07'16.2"E, 935 m, 23.VI.2019 (SW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/017 (Ref. COR0300); 5 ♀, Zonza, Samulaghia, at little seep along trail, 41°46.022"N, 9°13.409"E, 1,117 m, 24.VI.2019 (HC), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/031 (Ref. COR0026); 4 ♂, 3 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/109 (COR0064); 1 ♂, same location, canopied seep along the road at edge of forest, 41°46.119"N, 9°13.347"E, 1,120 m, 24-28.VI.2019 (PT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/033 (Ref. COR0149); 1 ♀, same location, on low vegetation in marshy seep in Sapinière forest, 41°45'39.3"N, 9°13'36.8"E, 1,243 m, 24.VI.2019 (MSW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/029 (Ref. COR0161); 2 ♂, 2 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/101 (Ref. COR0191); 2 ♂♂, 4 ♀♀, same location, on rocky seep in Sapinière forest (edge of forest), 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/112 (Ref. COR0082); 3 ♂, 2 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/100 (Ref. COR0237); 4 ♂, 2 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/108 (Ref. COR0304); 2 ♂, 1 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/102 (Ref. COR0311); 1 ♂, 5 ♀, same location, on dry rocks near seep in Sapinière forest, 41°45.703"N, 9°13.649"E, 1,208 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/099 (Ref. COR0312); 4 ♀, same location, marshy seep in dry

Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/107 (Ref. COR0314); 2 ♀, same location, on rocky seep in Sapinière forest (edge of forest), 41°45'40.1"N, 9°13'32.9"E, 1,231 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/113 (Ref. COR0392); 6 ♀, same location, marshy seep in dry Sapinière forest, 41°45'39.6"N, 9°13'37.2"E, 1,244 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/110 (Ref. COR0506); 2 ♀, same location, in dry Sapinière forest, 41°45.697"N, 9°13.658"E, 1,209 m, 24-28.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/098 (Ref. COR0508); 1 ♀, same location, fir forest, 41°45'41.1"N, 9°13'37.9"E, 1,247 m, 24-28.VI.2019 (YPT), leg. Claire Villemant, FR-COR/2019/190 (Ref. COR0541); 4 ♂, 1 ♀, same location, in dry Sapinière forest, 41°45.697"N, 9°13.658"E, 1,209 m, 24-28.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/097 (Ref. COR0588); 12 ♂, 4 ♀, Zicavo, Ponte di Valpine, at seep on beech forest slope, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/124 (Ref. COR0045); 3 ♂, 8 ♀, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/127 (Ref. COR0099); 2 ♂, 3 ♀, same location, at seep on beech forest slope, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/125 (Ref. COR0268); 1 ♀, same location, at seep on beech forest slope, 41°52'26.3"N, 9°08'08.4"E, 1,286 m, 25-29.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/126 (Ref. COR0270); 5 ♀, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/128 (Ref. COR0296); 3 ♂, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/129 (Ref. COR0306); 2 ♀, same location, on concrete wall of bridge and rocks in river bed, 41°52'32.5"N, 9°07'59.8"E, 1,242 m, 25.VI.2019 (SW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/044 (Ref. COR0491); 4 ♀, Serra-di-Scopamènè, Castellu d'Ornucci, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/150 (Ref. COR0029); 4 ♂, 7 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/147 (Ref. COR0050; COR0063); 2 ♂, same location, in open rocky sites along stream in pozzine landscape, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/156 (Ref. COR0115); 1 ♀, same location, in higher Alnus forest, 41°49'58.6"N, 9°09'26.1"E, 1,580 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/146 (Ref. COR0142); 7 ♂, 1 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/148 (Ref. COR0202); 2 ♂, 1 ♀, same location, in lower Alnus forest, 41°49'59.6"N, 9°09'26.4"E, 1,556 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/149 (Ref. COR0240); 4 ♂, 3 ♀, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/153 (Ref. COR0320; COR0334); 2 ♀, same location, in shady sites along stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 26-30.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/152 (Ref. COR0362); 2 ♀, same location, in open rocky sites along stream in pozzine landscape, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/154 (Ref. COR0410); 4 ♀, same location, in open rocky sites along stream in pozzine landscape, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/154 (Ref. COR0460).

Distribution. – New to Corsica. See Fauna Europaea (PAPE *et al.*, 2015).

Differences between *Tachydromia arrogans* and *T. aemula*. – In his key to the Palaearctic species of *Tachydromia*, CHVÁLA (1969) marks the differences of *T. arrogans* and *T. aemula* as follows.

18(17) Wings rather large and broader, somewhat rounded at tip, radial vein sharply turned up towards costa. Legs darker, posterior two pairs predominantly blackish, hind femora all dark. Occiput covered with greyish dust on the upper part behind vertex and at sides right to eye-margin *T. arrogans* (L.)

– Wings small and narrow, with pointed apex. Radial vein (R_{2+3}) ending in costa in obtuse angle. Legs predominantly yellow, hind femora yellow at base. Occiput entirely shining, only behind vertex somewhat dulled by greyish dust *T. aemula* (Loew, 1864)

Later, in the *Fauna entomologica Scandinavica*, CHVÁLA (1975) refined the differences.

Male: *T. arrogans*. Head shining black but upper part of occiput and postocular margins at sides silvery-grey. Vein R_{2+3} straight and sharply upturned towards costa, hind femora entirely dark.

Male: *T. aemula*. Head as in *T. arrogans* but occiput only very indistinctly and thinly dull grey above at middle, polished black along postocular margins at sides. Vein R_{2+3} only slightly curved towards costa, hind femora yellow at least on basal quarter, usually on the whole basal half.

Corsican Tachydromia arrogans. – All the Corsican specimens examined here have the upper part of the occiput polished black while only a narrow stripe in the middle of the postocular region is silvery dusted. It is well separated from the larger grey dusted patch above the neck. All specimens have a darkened hind femur with only the base (less than basal quarter) yellowish. Vein R_{2+3} is sharply to only slightly turned up to the costa in specimens of the same samples. The dusting of the occiput would point to *T. arrogans*, while the coloration of the hind femora would rather direct to *T. aemula*. The curving of the radial vein is variable. Comparing the illustrations given by CHVÁLA in the *Fauna entomologica Scandinavica* (CHVÁLA, 1975: fig. 564-566) with the specimen here (fig. 17), suggests that we are dealing with *T. aemula*, especially by the shape of the left surstyli in having a broad rounded tip. The left surstyli has a truncate tip as in *T. arrogans*.

Male terminalia of specimens from the present study in Corsica. – Right surstyli is circular (fig. 17B), the dorsal border set with blunt tooth-like spinules (fig. 17A, D). A long fine bristle is inserted at the tip. The right epandrial lamella is set with a row of long bristles at its apical border (fig. 17B). At the inside it bears a black tooth-like projection (fig. 17A) that is shown in transparency on fig. 17B. The right and left cercus are digitiform and equally long. They bear very long bristles with a curled tip at their apex (fig. 17C). The left surstyli is broadened at the apex and bears only short pubescence (fig. 17D).

According to COLLIN (1961), the male terminalia of both species are not differentiated and hence he considers *T. aemula* as a form of *T. arrogans*. He is followed by other authors

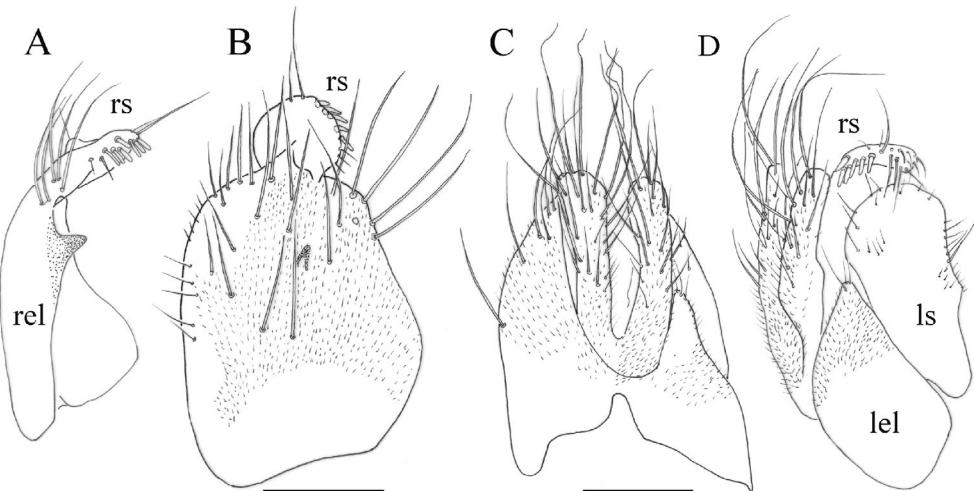


Fig. 17. – *Tachydromia arrogans* (Linnaeus) (Zicavo, Ponte di Valpine, Ref. COR0045), male terminalia. – A, Right epandrial lamella ventral view, showing the median tooth. – B, Right epandrial lamella, lateral view. – C, Epandrium with cerci, dorsal. – D, Left epandrial lamella and cerci in lateral view. Scale 0.1 mm.

(Shamshev, pers. comm.). The forms we observed here have quite yellow legs suggesting that we deal with *T. aemula*. On the other hand, there is a mixture of specimens with the tip of the radial vein turned up sharply or under an obtuse angle.

Although the diagnostic characters are indecisive, we choose to use the name *T. arrogans* for the specimens here. A genetic study might reveal more evidence about the status of both species. According to CHVÁLA (1969), *T. aemula* is more common in lowland and rare in mountains. He adds that specimens occurring in warm and sunny locations in the lowland have shorter wings and paler legs while species (specimens?) occurring in shady localities in higher or mountain regions are usually dark coloured and fly very well.

***Tachydromia corsicana* Grootaert, n. sp. (fig. 18-20)**

<https://zoobank.org/NomenclaturalActs/B947CC61-18DF-4F9C-85FC-288115A032A6>

HOLOTYPE: ♂, **Corsica:** Serra-di-Scopamènè, Castellu d'Ornucciò, on small *Alnus* bushes bordering stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 30.VI.2019 (SW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/156 (Ref. COR0117), MNHN.

PARATYPES (20 ♂, 24 ♀): **Corsica:** 14 ♂, 10 ♀, same location as holotype, on small *Alnus* bushes bordering stream in pozzine landscape, 41°50'00.5"N, 9°09'27.6"E, 1,568 m, 30.VI.2019 (SW), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/156 (Ref. COR0117); 1 ♀, same data (Ref. COR0561); 2 ♀, same location, in open rocky sites along stream in pozzine landscape, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/155 (Ref. COR0435); 1 ♂, 4 ♀, same location, in open rocky sites along stream in pozzine landscape, 41°50'02.9"N, 9°09'24.2"E, 1,559 m, 26-30.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/154 (Ref. COR0411); 1 ♂, 6 ♀, same data (Ref. COR0463); 1 ♂, Zicavo, Ponte di Valpine, on rocks in bed of river, 41°52'27.4"N, 9°08'06.5"E, 1,282 m, 25-29.VI.2019 (YPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/131 (Ref. COR0027); 1 ♂, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.0"N, 9°08'08.3"E, 1,283 m, 25-29.VI.2019 (WPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/128 (Ref. COR0295); 1 ♂, same location, on rocks in bed of river, 41°52'27.4"N, 9°08'06.5"E, 1,282 m, 25-29.VI.2019 (BPT), leg. Marc Pollet, FR-COR/2019/133 (Ref. COR0434); 1 ♂, 1 ♀, Serra-di-Scopamènè et Sorbollano, Campu di Bonza, on banks of river in holm oak forest, 41°46'28.3"N, 9°07'26.9"E, 845 m, 27.VI.2019 (HC), leg. Alain Canard, FR-COR/2019/163 (Ref. COR0564).

Diagnosis. – A species belonging to the *T. annulimana* group *sensu* Chvála, 1971. Prothorax not silvery dusted. Vein R_{2+3} (radial vein) arched towards costa. Costa strongly thickened between tip of R_1 and tip of R_{2+3} . Male with fore tibia dorsoventrally gently bent, narrow at base, but thicker on apical 2/3, lacking a posteroventral swelling. Fore tibia ventrally and posteroventrally densely set with long whitish hairs and forming a thick posteroventral cluster at median third of the tibia.

Description of male. – Length. Body: 2.5-3.0 mm; wing: 2.0-2.2 mm.

Head. Frons shiny black. Face almost linear (eyes nearly touching), clypeus triangular, grey dusted. Ocellar triangle shining. Occiput entirely dusted, but lower half, from neck to mouth, shiny. Ocellar bristles short, dark. One pair of black vertical bristles. Postocular bristles uniserial, short and pale. Antenna brown; pedicel brown, at most a little paler at base. Stylus 4× as long as pedicel and postpedicel combined. Palpus dark in ground-colour but covered with long wide silvery hairs, with a long black apical bristle nearly half as long as palpus.

Thorax. Mesonotum shining black, with 8-10 pale, minute uniserial dorsocentrals, and a single short black notopleural bristle. Scutellum grey dusted. Two pairs of short black scutellars, median pair stronger and only a little longer than outer pair.

Legs. Fore coxa yellow and all trochanters yellow; hind coxae, and all femora and tibiae black; knees yellowish brown. Basal tarsomere of all legs yellow, second tarsomere with at least basal half yellowish with brown tip; tarsomeres 3-5 black. Fore femur with short pale ventral bristles, 0.25× as long

as femur is deep. Fore tibia dorsoventrally gently bent, narrow at base, but thicker on apical 2/3, without posteroventral swelling; ventrally and posteroventrally densely set with long whitish hairs forming a thick posteroventral cluster in median third of the tibia (fig. 18-19). Mid femur lacking a ventral swelling at base, but on basal fifth with a cluster of yellowish ventral bristles as long as femur is deep. Mid tibia a little longer than femur, ending in a triangular apical projection (spur). Hind trochanter ventrally with a double row of short black ventral bristles (fig. 19). Hind femur with a row of dark ventral bristles in basal quarter, nearly as long as femur is wide. Hind tibia shorter than tibia, set with pale ventral hairs.

Wing (fig. 18). Veins brown. In middle of wing with two transverse brown bands narrowly connected in subcostal cell. Vein R_{2+3} bowed towards costa hence marginal cell much narrower than submarginal cell. Costa strongly thickened between tip of R_1 and tip of R_{2+3} . Vein R_{4+5} slightly undulating. Vein R_{4+5}



Fig. 18-19. – *Tachydromia corsicana* Grootaert, n. sp. (Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, Ref. COR0117), paratype male. – 18, Habitus (Photo: Rene Ong). – 19, ventral view of head, thorax and legs (Photo: Isabella Van de Velde).

and M diverging near middle, but converging and running parallel before tip of wing. Haltere including stem, white. Bristles on squama pale.

Abdomen. Black, paler along base; set with short bristles. Tergites shining black except for basal tergite that is dusted grey at sides. Sternites not dusted. Terminalia (fig. 20). Right cercus long, digitiform while left cercus, very short, spherical (fig. 20B). Right surstyli with a row of denticles (fig. 20A, B). Left epandrial lamella with a digitiform projection (fig. 20C).

Female. – Length. Body: 3.0-3.2 mm; wing: 2.6-2.8 mm.

The female resembles the males in most characters. However, its fore tibia lacks the dense pubescence as in the male. The mid tibia lacks a triangular shaped apical spur and the hind trochanter lacks the double row of short black ventral bristles (fig. 19); instead there are some pale yellowish bristles.

Derivatio nominis. – The name ‘*corsicana*’ refers to the island, Corsica, where the species was first discovered.

Comments. – *Tachydromia corsicana* Grootaert, n. sp., is very closely related to *T. excisa* (Loew, 1864). CHVÁLA (1969) gives a detailed re-description of the latter species based on the holotype collected at Kudowa in Polish Silesia. It is a species of the *T. annulimana* group but has no yellow bristles between the four posterior coxae. The fore tibia is strongly thickened in the basal half—mainly a posteroventral swelling as illustrated by CHVÁLA (1969: fig. 102)—and bears long whitish hairs. The fore tibia in *T. corsicana* n. sp. is hardly thickened in the basal half and lacks a posteroventral swelling. The middle femur in *T. excisa* has a basal swelling (CHVÁLA, 1969: fig. 103) that is not present in the new species. The pedicel should be yellowish in *T. excisa* according to Chvála, while it is darkened in the new species (brown and concolorous with the postpedicel). *Tachydromia excisa* is reported by CHVÁLA (1969) from Central Europe (Polish Silesia) and from Algeria by VAILLANT (1952). We did not see the latter material and neither did Chvála, but he reports that the description and illustration agree quite well with Loew’s type. Chvála did not provide an illustration of the male terminalia of the holotype and quotes that the hypopygium resembles that of *T. umbrarum* Haliday, 1833. The illustration of *T. umbrarum* given by CHVÁLA (1969: fig. 84) shows equally long digitiform cerci, a different right surstyli and the left epandrial lamella with only a short thin apical projection. These terminalia are quite different from those of *T. corsicana* n. sp. (fig. 20).

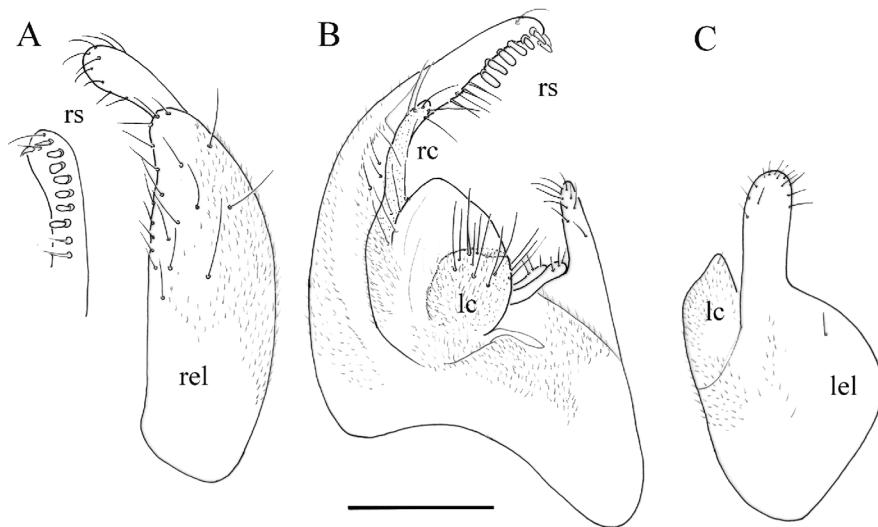


Fig. 20. – *Tachydromia corsicana* Grootaert, n. sp., paratype male, terminalia. – A, Right epandrial lamella with detail of denticulate surstyli. – B, Epandrium, dorsal view. – C, Left epandrial lamella. Scale 0.1 mm.

DISCUSSION

The present paper is a taxonomic report on a selection of species collected mainly during the first edition of the La Planète Revisitée Corsica survey (2019). Surprisingly, a large number of hybotid specimens were collected with pan traps and contained quite a large number of species with taxonomic issues. There were a number of rare European species, some new species, while others required in-depth taxonomic attention. Therefore, in the present paper we focused on selected species in the genera *Drapetis*, *Platypalpus* and *Tachydromia*. It became clear that the current taxonomic issues might not be easily resolved by morphological examinations alone. Indeed, barcoding would have a substantial added value in revealing the genetic distances between the species in Corsica, the Iberian Peninsula, mainland France, Sardinia and Italy. Most of the material is quite unique and diverse and was collected in pan traps containing a solution of formaldehyde. Unfortunately, we do not master the technique to sequence such material.

As was already shown in a first paper on the related empidid aquatic subfamilies Clinocerinae and Hemerodromiinae (Ivković *et al.* 2021) collected during the same expedition, it is clear that the empidoid fauna of Corsica is species rich and contains quite a large number of endemic species. It certainly deserves to be investigated further with a combination of modern techniques to understand its diversity and its relationship with the European continental fauna.

ACKNOWLEDGEMENTS. – All material treated during this study was collected during the expedition *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021*. This survey was organized by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) in collaboration with and funded by the Collectivité de Corse (CdC) and the Office français de la Biodiversité (OFB) (previously known as the Agence française de la Biodiversité – AFB). We are also grateful to the different logistic partners who assisted with field work in 2019: the communes of Alta Rocca (Serra-di-Scopamène, Zonza and Zicavo) and Tartagine (Olmi-Capella and Mausoléo), the Office de l'Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), the Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement, the Direction du Logement (DREAL) and the Office National des Forêts (ONF). Special thanks are due to the mayor of the village of Serra-di-Scopamène, Mr Jean-Paul Rocca-Serra, the ‘Communauté de Communes de l’Alta Roca’ and its Écogardes have provided the necessary infrastructure and invaluable support during the expedition. We are grateful for the financial support of the participation of Marc Pollet and Anja De Braekeleer to the field campaigns of 2019 and 2021. We are indebted to the leaders of the expedition, Julien Touroult, François Dusoulier and Jean Ichter, for the thorough preparation and guidance. Thanks to Paul Beuk and Thibault Ramage for assistance in sample processing, and to Rene Ong (Lee Kong Chiang Natural History Museum, Singapore) for taking pictures of some of the specimens. Finally, we thank Andreas Stark, Thibault Ramage, Antoine Mantilleri and an anonymous referee, for the revision of the manuscript.

REFERENCES

- BECKER T., 1907. – Die Ergebnisse meiner dipterologischen Frühjahrsreise nach Algier und Tunis 1906. *Zeitschrift für systematische Hymenopterologie und Dipteroologie*, **7** : 97-128.
<https://doi.org/10.5962/bhl.title.9280>
- BECKER T., 1908. – Dipteren der Kanarischen Inseln. *Mitteilungen aus dem zoologischen Museum in Berlin*, **4** : 1-180.
- BECKER T., 1910. – Orthorrhapha brachycera; Cyclorrhapha; Holometopa. In : Becker T., Kuntze A., Schnabl J. & Villeneuve E., Dipterologische Sammelreise nach Korsika (Dipt.). *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **1910** (6) : 635-665.
- BEZZI M., 1892. – Ditteri del Trentino, saggio di un elenco delle specie di Ditteri osservati nel Trentino. *Atti della Società veneto-trentina di scienze naturali*, **1** : 209-272.
- CHVÁLA M., 1969. – Revision of Palaearctic species of the genus *Tachydromia* Meig. (= *Tachista* Loew) (Diptera, Empididae). *Acta entomologica Musei Nationalis Pragae*, **38** : 415-524.
- CHVÁLA M., 1975. – The Tachydromiinae (Dipt. Empididae) of Fennoscandia and Denmark. *Fauna entomologica Scandinavica*, **3** : 336 p. Klampenborg : Scandinavian Science Press Ltd.
<https://doi.org/10.1163/9789004272774>

- CHVÁLA M., 1989. – Monograph of northern and central European species of *Platypalpus* (Diptera, Hybotidae), with data on the occurrence in Czechoslovakia. *Acta Universitatis Carolinae – Biologica*, **32** : 209-376.
- CHVÁLA M. & KOVALEV V. G., 1974. – Revision of the Palaearctic *Platypalpus nigritarsis*-group (Diptera, Empididae), with special reference to *P. excisus* Beck. *Acta entomologica bohemoslovaca*, **71** : 250-259.
- COLLIN J. E., 1926. – Notes on the Empididae (Diptera) with additions and corrections to the British List. *Entomologist's monthly Magazine*, **62** : 146-159, 185-190.
- COLLIN J. E., 1961. – *British flies. Empididae*. Cambridge, 782 p.
- CORTI E., 1907. – Eine neue Art der Dipterengattung *Tachydromia* (Mg.) Lw. *Wiener entomologische Zeitung*, **26** : 101-102. <https://doi.org/10.5962/bhl.part.8876>
- FALLÉN C. F., 1815-1816. – *Empididae Sveciae*. Lundae : Berlingianis, 34 p.
- GONÇALVES A. R., GROOTAERT P., ANDRADE R., PAULO O. S. & MENGUAL X., 2021. – Revision of the morphology, phylogenetic relationships, behaviour and diversity of the Iberian and Italian ant-like *Tachydromia* Meigen, 1803 (Diptera: Hybotidae). *European Journal of Taxonomy*, **732** : 1-56. <https://doi.org/10.5852/ejt.2021.732.1213>
- IVKOVIĆ M., PEROVIĆ M., GROOTAERT P., POLLET M., 2021. – High endemicity in aquatic dance flies of Corsica, France (Diptera, Empididae, Clinocerinae and Hemerodromiinae), with the description of a new species of *Chelipoda*. *ZooKeys* **1039** : 177-197. <https://doi.org/10.3897/zookeys.1039.66493>
- GROOTAERT P., 2023. – Hybotidae (Diptera) of the Botanic Garden Jean Massart (Brussels-Capital Region, Belgium) with description of two new *Platypalpus* species and comments on the Red Data List. *Belgian Journal of Entomology*, **134** : 161-186.
- GROOTAERT P. & SHAMSHEV I. V., 2003. – A note on the remarkable empidid fauna (Diptera, Empididae, Hybotidae, Atelestidae) of Corsica. *Bulletin van de Koninklijke Belgische Vereniging voor Entomologie*, **139** : 243-252.
- GROOTAERT P. & CHVÁLA M., 1988. – *Platypalpus stigmatelloides*, a new species from Central Europe (Diptera Hybotidae). *Vestnik Československé Společnosti Zoologické*, **52** : 241-244.
- GROOTAERT P. & CHVÁLA M., 1992. – Monograph of the genus *Platypalpus* (Diptera: Empidoidea, Hybotidae) of the Mediterranean region and the Canary Islands. *Acta Universitatis Carolinae – Biologica*, **36** (1-2) : 3-226.
- GROOTAERT P. & HELLQVIST S., 2020. – Two new *Drapetis* species (Diptera: Hybotidae) from Sweden. [Två nya *Drapetis*-arter (Diptera: Hybotidae) från Sverige]. *Entomologisk Tidskrift*, **140** (3-4) : 189-198.
- ICHTER J., LECCIA M.-F., TOUROULT J., BLANDIN P., ABERLENC H.-P., HOLTOF J.-F., FORET J., BONET R., PASCAL O., DUSOULIER F., GARGOMINY O. & PONCET L., 2018. – *Les inventaires généraux de la biodiversité en France et dans le monde. Revue des All Taxa Biodiversity Inventories*. Paris : UMS PatriNat (CNRS/OFB/MNHN) & Parc national du Mercantour, 51 p.
- LINNÉ C., 1761. – *Fauna svecica sistens animalia Sveciae regni: mammalia, aves, amphibia, pisces, insecta, vermes, distributa per classes & ordines, genera & species, cum differentiis specierum, synonymis auctorum, nominibus incolarum, locis natalium, descriptionibus insectorum*. Stockholmiae : Laurentii Salvii, 578 p. <https://doi.org/10.5962/bhl.title.46380>
- PAPE T., BEUK P., PONT A., SHATALKIN A., OZEROV A., WOŹNICA A., MERZ B., BYSTROWSKI C., RAPER C., BERGSTRÖM C., KEHLMAIER C., CLEMENTS D., GREATHEAD D., KAMENEVA E., NARTSHUK E., PETERSEN F., WEBER G., BÄCHLI G., GELLER-GRIMM F., VAN DE WEYER G., TSCHORNSIG H., DE JONG H., VAN ZUIJLEN J., VAŇHARA J., ROHÁČEK J., ZIEGLER J., MAJER J., HŮRKA K., HOLSTON K., ROGNES K., GREVE-JENSEN L., MUNARI L., DE MEYER M., POLLET M., SPEIGHT M., EBEJER M., MARTINEZ M., CARLES-TOLRÁ M., FÖLDVÁRI M., CHVÁLA M., BARTÁK M., EVENHUIS N., CHANDLER P., CERRETTI P., MEIER R., ROZKOSNY R., PRESCHER S., GAIMARI S., ZATWARNICKI T., ZEETERS T., DIKOW T., KORNEYEV V., RICHTER V., MICHELSEN V., TANASIJTSHUK V., MATHIS W., HUBENOV Z. & DE JONG Y., 2015. – Fauna Europaea: Diptera – Brachycera. *Biodiversity Data Journal*, **3** : e4187. <https://doi.org/10.3897/BDJ.3.e4187>
- POLLET M. & BROOKS S. E., 2008. – Long-Legged Flies (Diptera: Dolichopodidae) (p. 2232-2241). In : Capinera J. L. (ed.), *Encyclopedia of Entomology*. 2nd Edition. Dordrecht : Springer, cclii + 4346 p.

- SHAMSHEV I. V., 2000. – *Platypalpus albistylus* Chvála (Diptera: Hybotidae) - a new record from Hungary and a first description of the male. *International Journal of Dipterological Research*, **11** : 15-17.
- SMITH K. V. G., 1969. – *Platypalpus (Cleptodromia) longimana* Corti, New to Britain and the male of *P. altera* (Collin) (Dipt., Empididae). *Entomologist's Monthly Magazine*, **105** : 108-110.
- STARK A., 2003. – Beschreibung einer neuen Art der Gattung *Drapetis* (Diptera, Hybotidae) (p. 139-142). In : Schnitter P., Trost M. & Wallaschek M. (eds), *Tierökologische Untersuchungen in gefährdeten Biotoptypen des Landes Sachsen-Anhalt. I. ZwerGSTrauchheiden, Trocken- und Halbtrockenrasen*. Entomologische Mitteilungen Sachsen-Anhalt, 216 p.
- STROBL G., 1899. – Spanische Dipteren. *Wiener Entomologisches Zeitschrift*, **18** : 12-83.
- STROBL G., 1910. – Die Dipteren von Steiermark. II. Nachtrag. *Mitteilungen des Naturwissenschaftlichen Vereines für Steiermark*, **46** : 45-293.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- VAILLANT F., 1952. – Quelques empidides nouveaux pour l'Algérie (Diptera). *Revue française d'Entomologie*, **19** : 164-167.
- WALKER F., 1851. – *Insecta Britanica. Diptera. Vol. I.* London : Reeve & Benham, 313 p.
<https://doi.org/10.5962/bhl.title.23637>
- YANG D., ZHANG K., YAO G. & ZHANG J., 2007. – *World catalogue of Empididae (Insecta: Diptera)*. Beijing : China Agricultural University Press, 599 p.

New hover fly records for Corsica: results from *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* (Diptera, Syrphidae)

Ximo MENGUAL¹, Thomas LEBARD² & Alexandre CORNUEL-WILLERMOZ³

¹ Museum Koenig, Leibniz-Institut zur Analyse des Biodiversitätswandels, Adenauerallee 127,
D – 53113 Bonn, Germany <x.mengual@leibniz-lib.de>

² Quartier Ginestrea, hameau de Piène-Haute, F – 06540 Breil-sur-Roya, France <thomas_lebard@yahoo.fr>

³ Office de l’Environnement de la Corse – Observatoire Conservatoire des Invertébrés de Corse,
14 avenue Jean-Nicoli, F – 20250 Corte, France <alexandre.cornuel-willermoz@oec.fr>

(Accepté le 2.XI.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – In this study we present a commented and referenced species list of the Syrphidae (Diptera) collected during the surveys of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* programme. We studied a total of 2420 specimens belonging to 131 taxa, which were collected during the field campaigns between 2019 and 2022 using different methodologies: hand collecting, hand-net, interception traps, light traps, Malaise traps, sweep-netting, and coloured pan traps. The genera *Anasimyia* Schiner, 1864, *Brachyopa* Meigen, 1822, *Lapposyrphus* Dušek & Láska, 1967, *Lejops* Rondani, 1857, *Melangyna* Verrall, 1901, *Neocnemodon* Goffe, 1944, and *Parhelophilus* Girschner, 1897, are recorded from Corsica for the first time, and we also provide records for 30 species new to Corsica. Among the studied material, we present records for 17 threatened species in Europe and three endemics of Corsica. Furthermore, we report a new location for the Critically Endangered *Riponnensis daccordii* (Claussen, 1991) and corroborate that it is not extinct.

Résumé. – Nouvelles données sur les syrphes pour la Corse : résultats de *La Planète Revisée en Corse 2019-2021* (Diptera, Syrphidae). Nous présentons dans cet article une liste commentée et référencée des espèces de Syrphidae (Diptères) collectées lors des suivis du programme *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*. Nous avons étudié un total de 2420 spécimens appartenant à 131 taxons, qui ont été collectés lors des campagnes de terrain entre 2019 et 2022 en utilisant différentes méthodologies : assiettes colorées, collecte manuelle, filet à main, filet fauchoir, pièges d’interception, pièges lumineux et pièges Malaise. Les genres *Anasimyia* Schiner, 1864, *Brachyopa* Meigen, 1822, *Lapposyrphus* Dušek & Láska, 1967, *Lejops* Rondani, 1857, *Melangyna* Verrall, 1901, *Neocnemodon* Goffe, 1944, et *Parhelophilus* Girschner, 1897, sont mentionnés en Corse pour la première fois, et nous fournissons également des données pour 30 espèces nouvelles pour la Corse. Parmi le matériel étudié, nous présentons les données de 17 espèces menacées en Europe et trois endémiques de Corse. En outre, nous signalons une nouvelle station pour *Riponnensis daccordii* (Claussen, 1991), espèce en danger critique d’extinction, et corroborons qu’elle n’est pas éteinte.

Keywords. – Flower flies, hoverflies, new species records, *Riponnensis daccordii*, endemic, threatened species.

Known as hover flies or flower flies, member of the family Syrphidae Latreille, 1802 (Insecta, Diptera) are popular among nature-lovers and entomologists. The family comprises over 6300 described species worldwide (SKEVINGTON *et al.*, 2019), with more than 900 species occurring in Europe (VUJIĆ *et al.*, 2022; STÅHLS, 2022) — a number that grows every year (e.g., BOT *et al.*, 2022; ARACIL *et al.*, 2023). The family is divided into four subfamilies (MENGUAL *et al.*, 2015a), namely Eristalinae Newman, 1834, Microdontinae Rondani, 1845, Pipizinae Williston, 1885, and Syrphinae Latreille, 1802. Recent phylogenetic studies find support for the monophyly of these subfamilies, except for Eristalinae (YOUNG *et al.*, 2016; PAULI *et al.*, 2018; MORAN *et al.*, 2022; MENGUAL *et al.*, 2023).

Syrphids are known for being excellent mimics of aculeate hymenopterans (ROTHRAY & GILBERT, 2011), but also very important for their ecosystem services (DUNN *et al.*, 2020). Adults feed on pollen and nectar and are important pollinators in natural and agricultural ecosystems (SSYMANEK & KEARNS, 2009; INOUYE *et al.*, 2015; DOYLE *et al.*, 2020). Hover fly

larvae show a broad array of feeding modes (ROTHRAY, 1993; ROTHERAY & GILBERT, 2011; PÉREZ-LACHAUD *et al.*, 2014; FLEISCHMANN *et al.*, 2016, 2022) and act as biological control agents of arthropod pests (ARCAYA *et al.*, 2017; BELLEFEUILLE *et al.*, 2019; MOERKENS *et al.*, 2021) and also of certain weeds (RIZZA *et al.*, 1988; SHEPPARD *et al.*, 1995; GROSSKOPF, 2005). Moreover, saprophagous larvae serve as decomposers of organic matter (LARDÉ, 1989, 1990; MORALES & WOLFF, 2010) and have a relative significance as insects of forensic importance (MAGNI *et al.*, 2013; HEO *et al.*, 2020) and as myiasis agents (PÉREZ-BAÑÓN *et al.*, 2020).

More than one third of the European hover flies are threatened with extinction (VUJIĆ *et al.*, 2022) and recent studies show a strong decline in their abundance (GATTER *et al.*, 2020; BARENDRUGT *et al.*, 2022). Now more than ever large-scale scientific studies are needed to understand the fluctuations and responses of the pollinator communities to environmental changes in Europe, and several European Commission-funded projects aim to provide such information, such as the EU Pollinator Monitoring Scheme (EUPoMS; see POTTS *et al.*, 2021), the Preparatory Action for EU Pollinator Monitoring Scheme and Indicators (SPRING project), the Horizon 2020 Europe research projects (PoshBee, Safeguard), and European National action plans for pollinators (see <https://wikis.ec.europa.eu/display/EUPKH/EU+Pollinator+Information+Hive>).

In the present study we report the new records of Syrphidae from Corsica resulting from the expeditions of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019–2021* programme (TOUROULT *et al.*, 2023). Although the discovery of new species records for Corsica was not among the main objectives of the programme, the amount of sampled material may provide a very accurate picture of the current fauna of this Mediterranean island and, hence, improve our knowledge on insects, their distribution and biology. Knowing that a large proportion of European hover flies are threatened and that Corsica houses several endemics, we believe that our study can help other European initiatives with pollinators and, wherever feasible, it will contribute to a better management of the territory through assessments and monitoring.

MATERIAL AND METHODS

Specimens were collected in the frame of the most recent edition of the *La Planète Revisée* (*Our Planet Reviewed*) series of surveys (<https://www.mnhn.fr/fr/recherche-expertise/lieux/planete-revisitee>). Between 2019 and 2021, scientific field expeditions on the island of Corsica took place organised by the Muséum national d’Histoire naturelle (MNHN, Paris, France), the Office français de la biodiversité, and the Collectivité de Corse (see <http://laplaneterevisitee-corse.mnhn.fr>). A detailed protocol on the survey strategy, sampled localities, workflow and methodologies used during the field campaigns can be found in TOUROULT *et al.* (2023). In 2022, Thomas Lebard continued the field work within the frame of Our Planet Reviewed and visited Corsica for more sampling. Simplemappr (SHORTHOUSE, 2010) was used to create a map with the 267 sampling localities where hover flies were collected (fig. 1).

The studied and reported material can be divided into two parts or sections: those specimens collected by hand-net by Thomas Lebard, and all other samples originated from the field campaigns using several methodologies, such as hand-collecting, interception traps, light traps, Malaise traps, pan traps, and sweep-netting (see TOUROULT *et al.*, 2023). For the latter samples, the Diptera coordinator (Marc Pollet, Research Institute for Nature and Forest – INBO, Brussels, Belgium) sent the subsamples to the first author after sorting the specimens to family. The sampling methodology is indicated for each studied specimen (see Supplementary material). Species records will ultimately be disclosed and distributed in the frame of the Inventaire national du patrimoine naturel (<https://inpn.mnhn.fr/>) and, in the case of this specific

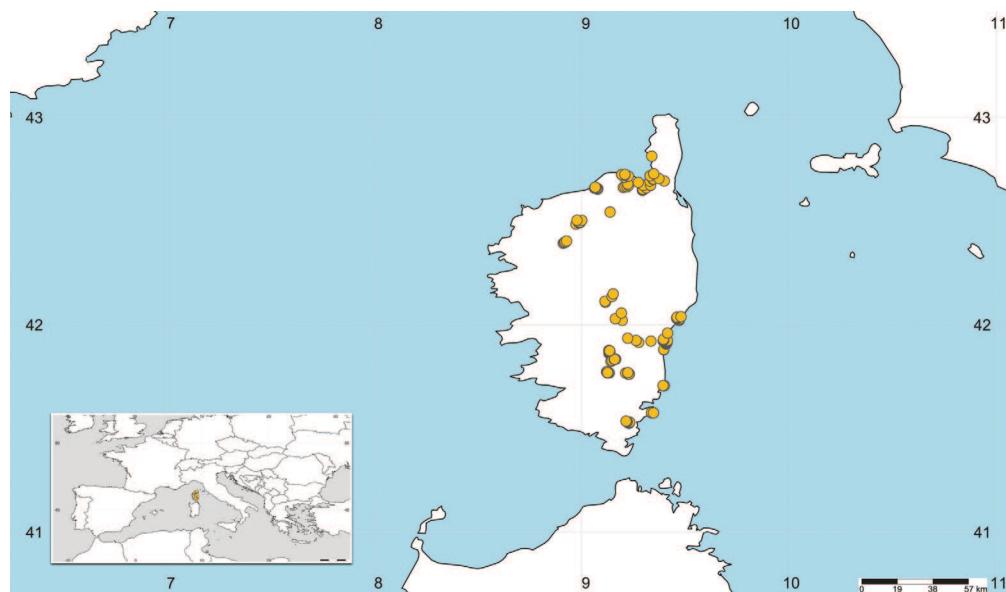


Fig. 1.—Map of Corsica with the sampling localities during the field campaigns of *La Planète Revisée (Our Planet Reviewed)*.

survey, via the collections portal of the MNHN (https://science.mnhn.fr/institution/mnhn/item/search/form?lang=fr_FR).

For the morphological identification of the hover fly individuals, several literature works were used. For the genus identification we used the keys of VAN VEEN (2010) and SPEIGHT (2020a). For the identifications at the species level we also used VAN VEEN (2010) as a general reference, together with SPEIGHT & SARTHOU (2017) and the following additional references:

Anasmyia Schiner, 1864 (CLAUSSEN & TORP, 1980); *Brachyopa* Meigen, 1822 (PELLMANN, 1998); *Callicera* Panzer, 1809 (SPEIGHT, 1991; SMIT, 2014); *Ceriana* Rafinesque, 1815 (VAN STEENIS *et al.*, 2016); *Claussenia* Vujić & Ståhls, 2013 (VUJIĆ *et al.*, 2013); *Doros* Meigen, 1803 (SPEIGHT, 1988); *Eumerus* Meigen, 1822 (VAN DER GOOT, 1968; DOCZKAL, 1996; SPEIGHT *et al.*, 2021); *Merodon* Meigen, 1803 (VUJIĆ *et al.*, 2021; and references therein); *Myolepta* Newman, 1838 (REEMER *et al.*, 2004); *Neocnemodon* Goffe, 1944 (BARTSCH, 2009); *Paragus* Latreille, 1804 (GOELDLIN DE TIEFENAU, 1976; GOELDLIN DE TIEFENAU & LUCAS, 1981; MARCOS-GARCÍA, 1986; MARCOS-GARCÍA & ROJO, 1994; SOMMAGGIO, 2002); *Pelecocera* Meigen, 1822 (VAN ECK & MENGUAL, 2021; LAIR *et al.*, 2022); and *Riponnensis* Maibach, Goedlin de Tiefenau & Speight, 1994 (CLAUSSEN, 1991; BOT *et al.*, 2023).

RESULTS

In this section we exclusively report the species collected in the frame of the programme *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* (TOUROULT *et al.*, 2023). Besides the hand-net, other methodologies that yielded specimens are hand collecting, interception traps (Polytrap™), light traps, Malaise traps, blue, yellow, pink and white pan traps, and sweep-netting.

For each collected species we provide the literature references for Corsica, the number of specimens divided by sex (see Supplementary material), known distribution (based on SPEIGHT, 2020b and IUCN, 2023), the IUCN status (after IUCN, 2023), and some remarks. For each literature reference or record, we cite the name of the taxon as published in the original publication, either if it is a synonym or an old combination. Studied specimens with

their metadata are listed in Supplementary material. A total of 2420 specimens belonging to 131 taxa were collected during the field campaigns between 2019 and 2022. Due to the preservation condition or the impossibility to distinguish the female sex among close species several specimens were left without species identification, namely individuals of the genera *Chrysotoxum* Meigen, 1803, *Eumerus*, *Myolepta*, *Neocnemodon*, *Paragus*, and *Platycheirus* Lepeletier de Saint-Fargeau & Audinet-Serville, 1828.

Authors were requested to organize the list by subfamilies, but the subfamilial division of this group will change soon (see MORAN *et al.*, 2022). Thus, the species are listed in alphabetic order.

Anasimyia contracta Claussen & Torp, 1980

Material examined. – 3 males, 1 female.

Distribution. – British Isles, Europe, Turkey, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

Baccha elongata (Fabricius, 1775)

References. – BECKER *et al.* (1910); KUNTZE (1913) as *Baccha obscuripennis* Meigen, 1822; DIRICKX (1994) as *Baccha obscuripennis* and *B. elongata*; SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 21 males, 15 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Azores, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – Based on our own research using morphological and molecular characters, we do consider *Baccha obscuripennis* a junior synonym of *B. elongata* following previous authors (SPEIGHT, 2020b; MENGUAL *et al.* (2020)).

Brachyopa pilosa Collin, 1939

Material examined. – 1 male, 1 female.

Distribution. – Europe, Great Britain, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

Brachypalpooides lentus (Meigen, 1822)

References. – KUNTZE (1913) as *Xylota lenta*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 1 male.

Distribution. – British Isles, Europe, Middle East, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Callicera aurata (Rossi, 1790)

Material examined. – 9 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Turkey, southern parts of European Russia, and the Caucasus Region.

IUCN status. – Vulnerable under criterion B2ab(ii,iii,iv).

Remarks. – New species for Corsica.

Callicera fagesii Guérin-Méneville, 1844

Material examined. – 3 females.

Distribution. – Central and Southern Europe, especially in the Mediterranean Basin.

IUCN status. – Endangered under criterion B2ab(ii,iii,iv).

Remarks. – New species for Corsica.

Callicera macquartii Rondani, 1844

Material examined. – 2 females.

Distribution. – Central and Southern Europe, especially in the Mediterranean Basin

IUCN status. – Endangered under criterion B2ab(ii,iii,iv).

Remarks. – New species for Corsica.

Ceriana conopoides (Linnaeus, 1758)

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Ceria conopoides*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male, 2 females.

Distribution. – Europe, Northern Africa, Russia (including Central and Eastern parts), and China.

IUCN status. – Least Concern.

Ceriana vespiformis (Latreille, 1809)

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Ceria vespiformis*; DIRICKX (1994); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 16 males, 9 females.

Distribution. – Mediterranean Basin, including Middle East, the Balkan Peninsula up to Romania.

IUCN status. – Least Concern.

Chalcosyrphus (Xylotina) nemorum (Fabricius, 1805)

References. – KUNTZE (1913) as *Xylota nemorum*; DIRICKX (1994).

Material examined. – 19 males, 14 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Russia, and Japan; also from Alaska to Nova Scotia and south to California in the Nearctic.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – This is the second published record of this species from Corsica; being the first 110 years old. In recent literature, *C. nemorum* is not listed from Corsica (SPEIGHT, 2018; SPEIGHT *et al.*, 2018, 2020).

Chalcosyrphus (Xylotodes) piger (Fabricius, 1794)

References. – BIGOT (1861) and VILLENEUVE (1912) as *Xylota fulviventris* Bigot, 1861; BECKER *et al.* (1910) as *Xylota fulviventris* and *X. nigerrima* Becker, 1910; KUNTZE (1913) as *Xylota nigerrima*; VAN DER GOOT (1961) as *Zelima fulviventris*; HIPPA (1968) as *Xylotomima piger* because he considered *Xylotomima fulviventris* as a junior synonym of *X. piger*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 2 males.

Distribution. – Europe, Russia (including Russian Far East); and from British Columbia to Quebec, south to California, Mexico and Florida in the Nearctic.

IUCN status. – Least Concern.

Cheilosia (Cheilosia) aerea Dufour, 1848

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Chilosia zetterstedti* Becker, 1894; DIRICKX (1994) as *Cheilosia zetterstedti*; SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 1 male, 2 females.

Distribution. – Central and Southern Europe, European parts of Russia, and Caucasus Region.

IUCN status. – Least Concern.

Cheilosia (Cheilosia) proxima (Zetterstedt, 1843)

Material examined. – 2 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Russia (including Central and Eastern part of Russia).

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Cheilosia (Convocheila) laticornis Rondani, 1857

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Chilosia latifacies* Loew, 1857; DIRICKX (1994) as *Cheilosia latifacies*; SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 1 male, 1 female.

Distribution. – Europe, south European Russia, Ukraine, the Caucasus Region, Kirghizstan, Afghanistan, Turkey, Israel, and Northern Africa.

IUCN status. – Least Concern.

Cheilosia (Eucartosyrphus) scutellata (Fallén, 1817)

References. – KUNTZE (1913) as *Chilosia scutellata*; DIRICKX (1994); LEBARD *et al.* (2019); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 11 males, 22 females.

Distribution. – Europe, Turkey, Northern Africa, Russia (including the Russian Far East).

IUCN status. – Least Concern.

Chrysotoxum bicinctum (Linnaeus, 1758)

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 6 males, 5 females.

Distribution. – Europe, Northern Africa, Turkey, Caucasus Region, and European parts of Russia eastwards until Central Siberia.

IUCN status. – Least Concern.

Chrysotoxum cisalpinum Rondani, 1845

References. – SCHINER (1857); BECKER *et al.* (1910); VAN DER GOOT (1961); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male, 3 females.

Distribution. – Mediterranean Europe, central France, Bulgaria, Tajikistan, and Uzbekistan.

IUCN status. – Vulnerable under criterion B2ab(iii).

***Chrysotoxum elegans* Loew, 1841**

References. – BECKER *et al.* (1910); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 5 males, 1 female.

Distribution. – Europe, European parts of Russia, Turkey, and the Caucasus Region.

IUCN status. – Near Threatened under criterion B2ab(ii,iii,iv).

***Chrysotoxum intermedium* Meigen, 1822**

References. – SCHINER (1857); KUNTZE (1913); DIRICKX (1994).

Distribution. – Unclear.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – The species name *C. intermedium* very likely comprises more than one taxon (SPEIGHT, 2018), and the species limits between *C. intermedium* and *C. lessonae* Giglio-Tos, 1890 are not clear yet (SPEIGHT & LEBARD, 2022). We identified the studied specimens using SPEIGHT & SARTHOU (2017) and named them *C. intermedium* A and *C. intermedium* B (see below). Following SPEIGHT & LEBARD (2022), the species concept of *C. intermedium* A corresponds globally to *Chrysotoxum lessonae* in SOMMAGGIO (2001) and VUJIĆ *et al.* (2017) and to the *C. lessonae* aggregate of SPEIGHT & LEBARD (2022). Similarly, *C. intermedium* B corresponds globally to *Chrysotoxum intermedium* in SOMMAGGIO (2001) and VUJIĆ *et al.* (2017) and to the *C. intermedium* aggregate of SPEIGHT & LEBARD (2022). We opted to name these two taxa *intermedium* A and *intermedium* B because the use of *C. lessonae* or *C. lessonae* aggregate would imply a new species record for Corsica; and although we are sure that both taxa are present in Corsica, we do not think it is necessary to mention *C. lessonae* from Corsica until the taxonomy and the nomenclature are revised.

***Chrysotoxum intermedium* A**

References. – SPEIGHT *et al.* (2018).

Material examined. – 4 males, 3 females.

Remarks. – See Remarks under *C. intermedium*.

***Chrysotoxum intermedium* B**

References. – LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 14 males, 15 females.

Remarks. – See Remarks under *C. intermedium*.

***Chrysotoxum octomaculatum* Curtis, 1837**

Material examined. – 2 males, 2 females.

Distribution. – England, Central and Southern Europe, southern parts of Russia, Armenia, and Kazakhstan.

IUCN status. – Near Threatened.

Remarks. – New species for Corsica.

***Claussenia hispanica* (Strobl, 1909)**

References. – SPEIGHT *et al.* (1998) as *Heringia hispanica*; BIRTELE (2011) as *Heringia (Neocnemodon) hispanica*; SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 7 females.

Distribution. – Mediterranean Europe.

IUCN status. – Endangered under criterion B2ab(iii).

***Dasysyrphus albostriatus* (Fallén, 1817)**

References. – KUNTZE (1913) as *Syrphus albostriatus*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 6 males, 2 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Turkey, Caucasus Region, Russia, and Japan.

IUCN status. – Least Concern.

***Dasysyrphus pinastri* (De Geer, 1776)**

Material examined. – 1 male, 2 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Turkey, and Russia (eastwards to Yakutia).

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

***Didea fasciata* Macquart, 1834**

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 2 males, 2 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Russia (including Russian Far East), China, and Japan; India and Taiwan in the Indomalayan Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Doros destillatorius* Mik, 1885**

References. – CORNUEL-WILLERMOZ (2021).

Material examined. – 1 female.

Distribution. – Mediterranean Europe, Bulgaria, Romania, Turkey and Crimea.

IUCN status. – Endangered under criterion B2ab(iii).

Remarks. – Second report of this species from Corsica.

***Epistrophe eligans* (Harris, 1780)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Syrphus bifasciatus* Fabricius, 1794; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 4 males, 6 females.

Distribution. – British Isles, Europe, European parts of Russia, Turkey, and Caucasus Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – All studied specimens belong to *Epistrophe eligans* var. *trifasciata* (Strobl, 1898), except for a male that belongs to the nominate subspecies.

***Epistrophe nitidicollis* (Meigen, 1822)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Syrphus nitidicollis*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 4 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Russia, Caucasus Region, and Japan; from Alaska south to California and South Carolina in the Nearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Episyphus balteatus* (De Geer, 1776)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Syrphus balteatus*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 29 males, 26 females, 2 unknown.

Distribution. – British Isles, Europe, Canary Islands, Azores, Northern Africa, Russia, Caucasus Region, and Japan.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – The two specimens with unknown sex are field observations.

***Eristalinus (Eristalinus) megacephalus* (Rossi, 1794)**

References. – DIRICKX (1994); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 3 females.

Distribution. – Mediterranean Europe, Northern Africa, Turkey, and Afrotropical Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Eristalinus (Eristalinus) sepulchralis* (Linnaeus, 1758)**

References. – KUNTZE (1913); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 14 males, 13 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Turkey, Russia, China, Japan, and India.

IUCN status. – Least Concern.

***Eristalinus (Eristalodes) taeniops* (Wiedemann, 1818)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Eristalis taeniops*; KUNTZE (1913) as *Eristalodes taeniops*; DIRICKX (1994); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 1 male, 1 unknown.

Distribution. – Mediterranean Europe, Middle East, Turkey, Northern Africa, Caucasus Region, Canary Islands, Afrotropical Region and parts of the Indomalayan Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – The specimen with unknown sex is a field observation.

***Eristalinus (Lathyrophthalmus) aeneus* (Scopoli, 1763)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Eristalis aeneus*; VAN DER GOOT (1961) as *Lathyrophthalmus aeneus*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 10 males, 8 females.

Distribution. – Cosmopolitan.

IUCN status. – Least Concern.

Eristalis (Eoseristalis) arbustorum (Linnaeus, 1758)

References. – KUNTZE (1913); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 12 males, 13 females.

Distribution. – Throughout the Palaearctic Region, including Northern Africa; from Wisconsin to Labrador and south to Kansas and South Carolina in the Nearctic Region; and in northern India.

IUCN status. – Least Concern.

Eristalis (Eoseristalis) pertinax (Scopoli, 1763)

References. – KUNTZE (1913); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 5 males.

Distribution. – British Isles, Europe, European parts of Russia, and Turkey.

IUCN status. – Least Concern.

Eristalis (Eoseristalis) similis Fallén, 1817

References. – KUNTZE (1913) and DIRICKX (1994) as *Eristalis pratorum* Meigen, 1822; SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 9 males, 12 females.

Distribution. – England, Europe, Mediterranean Basin, Turkey, and Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Eristalis (Eristalis) tenax (Linnaeus, 1758)

References. – SCHINER (1857); BECKER *et al.* (1910) as *Eristalis hortorum* Meigen, 1822, and *E. tenax*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 25 males, 7 females.

Distribution. – Cosmopolitan.

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus amoenus Loew, 1848

References. – VAN DER GOOT (1961); DOCZKAL (1996).

Material examined. – 8 males, 4 females.

Distribution. – Central and Southern Europe, Mediterranean Basin, Canary Islands, Azores, Caucasus Region, and central parts of Asia (Kazakhstan, Turkestan, Tajikistan, and Mongolia).

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus argyropus Loew, 1848

Material examined. – 1 male.

Distribution. – Mediterranean Europe, Switzerland, Bulgaria, Romania, Ukraine, Caucasus Region, and Turkey.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Eumerus barbarus (Coquebert, 1804)

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Eumerus iris* Loew, 1848 and *E. barbarus*; DIRICKX (1994); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT & LEBARD (2020); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 6 males, 2 females.

Distribution. – Mediterranean Basin.

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus basalis Loew, 1848

References. – BECKER *et al.* (1910); VAN DER GOOT (1961); DIRICKX (1994); SPEIGHT & SARTHOU (2006); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male.

Distribution. – Mediterranean Europe, Bulgaria, Romania, Ukraine, Turkey, and Iran.

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus consimilis Šimić & Vujić, 1996

Material examined. – 1 male.

Distribution. – Unknown, but confirmed from Portugal, Croatia, France, and Sardinia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Eumerus emarginatus Loew, 1848

References. – CORNUEL-WILLERMOZ *et al.* (2023).

Material examined. – 1 male.

Distribution. – Italy and Greece, including Peloponnesus and Aegean islands.

IUCN status. – Not Evaluated.

Remarks. – CORNUEL-WILLERMOZ *et al.* (2023) reported the species for the first time from Corsica including the male collected in the surveys of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021*.

Eumerus flavitarsis Zetterstedt, 1843

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b).

Material examined. – 13 males, 11 females.

Distribution. – Europe, Russia, and Japan.

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus niehuisi Doczkal, 1996

References. – DOCZKAL (1996); SPEIGHT *et al.* (1998, 2018, 2020); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b).

Material examined. – 6 males, 2 females.

Distribution. – Corsica.

IUCN status. – Endangered under criterion B1ab(iii)+2ab(iii).

Remarks. – Endemic species from Corsica. RICARTE *et al.* (2012) reported two *Eumerus* males identified as *E. niehuisi* from the island of Lesvos (Greece) and they referred to the male genitalia and the antennal shape to ground their determination. GRKOVIĆ *et al.* (2015) provided new records of *Eumerus* specimens identified as *E. niehuisi* from the Greek islands of Chios, Lesvos, and Samos, and they established their determination by comparing the Greek material with the type material of *E. niehuisi*. Later, CHRONI *et al.* (2018) stated that the

material identified as *E. niehuisi* in Grković *et al.* (2015) belong to *Eumerus crassus* Grković, Vujić & Radenković in Grković *et al.* (2015). In their *Atlas of the Hoverflies of Greece*, VUJIĆ *et al.* (2020a) did not list *E. niehuisi* for Greece, neither MILIČIĆ & GRKOVIĆ (2021) in their assessment for the European Red List of Hoverflies. Thus, we interpret that *E. niehuisi* is considered absent from Greece by VUJIĆ *et al.* (2020a).

CHRONI *et al.* (2018) also mentioned Corsica and Sardinia for the distributional range of *E. niehuisi* referring to DOCZKAL (1996) as the source for such statement, but DOCZKAL (1996) did not study (neither mentioned) any individual from Sardinia. Thus, *E. niehuisi* does not occur on Sardinia based on the current evidence.

Eumerus obliquus (Fabricius, 1805)

References. – SPEIGHT *et al.* (1998); BIRTELE (2011); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 3 males.

Distribution. – Western Mediterranean Basin (including islands), Canary Islands, Afro-tropical Region (including the Mascarene Islands and Madagascar), Yemen, Socotra, and Australia.

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus ornatus Meigen, 1822

Material examined. – 2 males.

Distribution. – England, Central and Southern Europe, Romania, Ukraine, and Caucasus Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica. We believe that the specimens reported by BECKER *et al.* (1910) and DIRICKX (1994) as *Eumerus lucidus* Loew, 1848 from Corsica may refer to this taxon, but we did not study this old material.

Eumerus pulchellus Loew, 1848

References. – BECKER *et al.* (1910); VAN DER GOOT (1961); DIRICKX (1994); DOCZKAL (1996); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 64 males, 9 females, 1 intersex.

Distribution. – Southern Europe and Mediterranean Basin.

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus sp.

Material examined. – 14 females.

Remarks. – All these female specimens belong to several different species, but we cannot properly identify them at this moment.

Eumerus sulcitibius Rondani, 1868

References. – DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (1998, 2018, 2020); BIRTELE (2011); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b).

Material examined. – 5 males, 2 females.

Distribution. – Southern Europe, Turkey, eastwards to Azerbaijan.

IUCN status. – Least Concern.

Eumerus vandenberghhei Doczkal, 1996

References. – DOCZKAL (1996); SPEIGHT *et al.* (1998, 2018, 2020); BIRTELE (2011); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); GRKOVIĆ *et al.* (2017).

Material examined. – 1 male.

Distribution. – Corsica and Sardinia.

IUCN status. – Endangered under criterion B1ab(iii)+2ab(iii).

Eupeodes (Eupeodes) corollae (Fabricius, 1794)

References. – SCHINER (1857) as *Syrphus corollae*; KUNTZE (1913) as *Syrphus corollae*; DIRICKX (1994) as *Metasyrphus corollae*; SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 16 males, 46 females.

Distribution. – Palaearctic and Afrotropical Regions, also Taiwan.

IUCN status. – Least Concern.

Eupeodes (Eupeodes) latifasciatus (Macquart, 1829)

Material examined. – 6 males, 2 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Turkey, and Russia (including Russian Far East); India; and from Alaska south to California and Texas in the Nearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Eupeodes (Eupeodes) lucasi (Marcos-García & Láska, 1983)

References. – MARCOS-GARCÍA *et al.* (2000); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 17 males, 5 females.

Distribution. – Central and Southern Europe.

IUCN status. – Least Concern.

Eupeodes (Eupeodes) luniger (Meigen, 1822)

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Syrphus luniger*; DIRICKX (1994) as *Metasyrphus luniger*.

Material examined. – 5 males, 4 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Madeira, Northern Africa, Turkey, Russia (including Russian Far East), and Japan; also in Northern India.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – This is the second published record of this species from Corsica; being the first 110 years old. In recent literature, *E. luniger* is not listed from Corsica (SPEIGHT, 2018; SPEIGHT *et al.*, 2018, 2020).

Eupeodes (Eupeodes) nuba (Wiedemann, 1830)

References. – SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 1 male, 4 females.

Distribution. – Canary Isles, Mediterranean Basin, Switzerland, Romania, Caucasus Region, south-western parts of Asia (Uzbekistan, Kirghizstan, Tajikistan), Afghanistan and Mongolia; and from Ethiopia south to South Africa in the Afrotropical Region.

IUCN status. – Least Concern.

Eupeodes (Eupeodes) vandergooti (Dušek & Láska, 1973)

References. – DUŠEK & LÁSKA (1973) as *Metasyrphus vandergooti*; DIRICKX (1994) as *Metasyrphus vandergooti*; SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male, 7 females.

Distribution. – Corsica.

IUCN status. – Endangered under criterion B1ab(iii,iv)+2ab(iii,iv).

Remarks. – Endemic from Corsica. SPEIGHT (2020b) listed this species from Italy, but MAZÁNEK *et al.* (2021) considered uncertain the presence of *E. vandergooti* from mainland France, mainland Italy and Sardinia.

Fagisyrphus cinctus (Fallén, 1817)

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Syrphus cinctus*; DIRICKX (1994) as *Melangyna cincta*; SPEIGHT *et al.* (2020) as *Meligramma cincta*.

Material examined. – 2 females.

Distribution. – Europe, Crimea, European parts of Russia, Caucasus Region, and Turkey.

IUCN status. – Least Concern.

Ferdinandea cuprea (Scopoli, 1763)

Material examined. – 1 male.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Turkey, Russia, and Japan.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Helophilus (Helophilus) pendulus (Linnaeus, 1758)

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 11 males, 5 females.

Distribution. – British Isles, Europe, and Russia (including the Pacific coast).

IUCN status. – Least Concern.

Helophilus (Helophilus) trivittatus (Fabricius, 1805)

References. – KUNTZE (1913) as *Heliophilus bivittatus* Fabricius [misspelling]; SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male, 1 female.

Distribution. – British Isles, Europe, eastwards through Russian Federation to the Pacific, including Iran and Afghanistan.

IUCN status. – Least Concern.

Heringia heringi (Zetterstedt, 1843)

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Pipizella heringi*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 4 males, 1 female.

Distribution. – British Isles, Europe, Turkey, European parts of Russia, and Mongolia.

IUCN status. – Least Concern.

***Lapposyrphus lapponicus* (Zetterstedt, 1838)**

Material examined. – 2 males, 1 female.

Distribution. – British Isles, Europe, Turkey, Russia (to the Pacific coast), Japan, Iceland, and Greenland. Its presence in North America needs re-assessment.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

***Lejogaster tarsata* (Meigen, 1822)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Liogaster splendida* (Meigen, 1822); DIRICKX (1994); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 4 males, 15 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Russia (eastwards until the Pacific coast), Middle East, and Asia (Afghanistan, Uzbekistan, Tajikistan, Kirghizia, Turkmenia, Kazakhstan, Mongolia).

IUCN status. – Least Concern.

***Lejops vittatus* (Meigen, 1822) (fig. 2-4)**

Material examined. – 3 males, 9 females.



Fig. 2-4. – *Lejops vittatus* (Meigen, 1822), new species and new genus records from Corsica. – 2, Sampling locality of *L. vittatus*, marais de Péri. – 3, Male resting. – 4, Female. © T. Lebard.

Distribution. – England, Europe, Russian Federation (eastwards to the Pacific coast, including middle Asia).

IUCN status. – Vulnerable under criterion A3c.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

***Mallota cimbiciformis* (Fallén, 1817)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Mallota cymbiciformis* Fallén [misspelling]; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male, 1 female.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Russia (to central Siberia), and Iran.

IUCN status. – Least Concern.

***Melangyna compositarum* (Verrall, 1873)**

Material examined. – 1 female.

Distribution. – British Isles, Europe, Russia (to the Russian Far East), and Japan; and from Alaska south through the Rocky Mountains to New Mexico in the Nearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

***Melanostoma mellinum* (Linnaeus, 1758)**

References. – BECKER *et al.* (1910); VAN DER GOOT (1961); DIRICKX (1994); LEBARD *et al.* (2019); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 42 males, 53 females.

Distribution. – Northern Africa, Palaearctic Region, and from Alaska to Quebec and south to Washington in the Nearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Melanostoma scalare* (Fabricius, 1794)**

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); LEBARD *et al.* (2019); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 94 males, 70 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Russia, Japan, and China. records from the Afrotropical, Australasian and Indomalayan regions need re-assessment.

IUCN status. – Least Concern.

***Meliscaeva auricollis* (Meigen, 1822)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Syrphus auricollis* and *Syrphus maculicornis* var. *nigritibius* Rondani, 1857; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 22 males, 12 females, 1 unknown.

Distribution. – British Isles, Europe, Canary Islands, Northern Africa, Middle East, Caucasus Region, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – The specimen with unknown sex is a field observation.

***Meliscaeva cinctella* (Zetterstedt, 1843)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Syrphus cinctellus*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 16 males, 7 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Turkey, Caucasus Region, Russia (including the Russian Far East), Japan, and China; Alaska south to California and Colorado in the Nearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

Merodon aff. aureus

References. – SPEIGHT & LANGLOIS (2020) as *Merodon* species C; JANKOVIĆ & RADENKOVIĆ (2021) as *Merodon aerarius* Rondani, 1857.

Material examined. – 22 males, 17 females.

Distribution. – Austria, France (including Corsica), Italy (including Sardinia), Balkan Peninsula, and Romania.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – VUJIĆ *et al.* (2021: Supplementary file S4) listed *Merodon aerarius* as a valid species of the *cinereus* subgroup within the *aureus* group. This taxon was named ‘species C’ in SPEIGHT & LANGLOIS (2020), and JANKOVIĆ & RADENKOVIĆ (2021) referred to it as *Merodon aerarius*. Our specimens belong to the same taxon as the one reported by SPEIGHT & LANGLOIS (2020) and JANKOVIĆ & RADENKOVIĆ (2021) from Corsica, whose name should be *Merodon aerarius* (Ante VUJIĆ, pers. comm.). We hesitate to name it *M. aerarius* in the present work until a ground-based taxonomic decision is taken (VUJIĆ *et al.*, in prep.).

***Merodon avidus* (Rossi, 1790)**

References. – SCHINER (1857) as *Merodon spinipes* (Fabricius, 1794) and *M. avidus*; BECKER *et al.* (1910) as *Merodon spinipes*; KUNTZE (1913); VAN DER GOOT (1961) as *Lampetia spinipes*; HURKMAN (1993); DIRICKX (1994); POPOVIĆ *et al.* (2015); SPEIGHT & LEBARD (2020); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 46 males, 10 females.

Distribution. – Mediterranean Europe and Romania.

IUCN status. – Least Concern.

***Merodon clavipes* (Fabricius, 1781)**

References. – SCHINER (1857); BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); MARCOS-GARCÍA *et al.* (2007); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 2 females.

Distribution. – Central and Southern Europe, Romania, Ukraine, Turkey, and Northern Africa.

IUCN status. – Least Concern.

***Merodon equestris* (Fabricius, 1794)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Merodon equestris* Fbr. var. *nigrithorax* Bezzi, 1900; DIRICKX (1994).

Material examined. – 4 males.

Distribution. – British Isles, Europe, Northern Africa, Russia (including Russian Far East), and Japan; also in New Zealand (introduced), and from British Columbia south to California in the Nearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – This is the second published record of this species from Corsica; being the first 110 years old. In recent literature, *M. equestris* is not listed from Corsica (SPEIGHT, 2018; SPEIGHT *et al.*, 2018, 2020).

Merodon femoratus Sack, 1913

References. – HURKMANS (1993); DIRICKX (1994); SPEIGHT (2018); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); SPEIGHT & LANGLOIS (2020).

Material examined. – 2 males.

Distribution. – Mediterranean Basin.

IUCN status. – Least Concern.

Merodon funestus (Fabricius, 1794)

Material examined. – 1 male, 2 females.

Distribution. – Mediterranean Basin (except Northern Africa).

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Merodon geniculatus Strobl, 1909

References. – DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (1998, 2018, 2020); MARCOS-GARCÍA *et al.* (2007); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); RICARTE *et al.* (2017); SPEIGHT & LANGLOIS (2020).

Material examined. – 4 males.

Distribution. – Mediterranean Basin.

IUCN status. – Near Threatened under criterion B2ab(iii).

Merodon minutus Strobl, 1893

References. – DIRICKX (1994); SPEIGHT (2018); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); SPEIGHT & LANGLOIS (2020); AČANSKI *et al.* (2022).

Material examined. – 10 males, 12 females.

Distribution. – It needs a re-assessment due to recent nomenclatural changes (AČANSKI *et al.*, 2022), but it is known from Corsica, Balkan Peninsula, Sardinia, Sicily, and Greece (East Aegean Is., mainland, and Crete).

IUCN status. – Least Concern.

Merodon natans (Fabricius, 1794)

Material examined. – 1 female.

Distribution. – Mediterranean Europe, Bulgaria, Israel, and Caucasus Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Merodon rubidiventris Costa, 1884

References. – HURKMANS (1993), SPEIGHT *et al.* (1998, 2018, 2020), SPEIGHT (2014, 2018, 2020b) and LEBARD *et al.* (2019) as *Merodon mariae* Hurkmans, 1993; SPEIGHT & LANGLOIS (2020); VUJIĆ *et al.* (2020b).

Material examined. – 2 males, 3 females.

Distribution. – Corsica and Sardinia.

IUCN status. – Vulnerable under criterion B2ab(iii).

***Merodon trochantericus* Costa, 1884**

References. – VILLENEUVE (1909) as *Merodon podagricus* Villeneuve, 1909; BECKER *et al.* (1910) as *Merodon podagricus*; DIRICKX (1994); MARCOS-GARCÍA *et al.* (2007); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 3 males.

Distribution. – France, Spain, Italy, Corsica, Sardinia, and Corfu (Greece).

IUCN status. – Least Concern.

***Mesembrius peregrinus* (Loew, 1846)**

Material examined. – 6 males, 3 females.

Distribution. – Central and Southern Europe, Israel, Ukraine, Caucasus Region, Russia, Japan, and China.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

***Milesia crabroniformis* (Fabricius, 1775)**

References. – KUNTZE (1913); DIRICKX (1994); SARTHOU *et al.* (2004); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 2 males, 2 females.

Distribution. – Mediterranean Europe, Portugal, Madeira, Switzerland, Bulgaria, Hungary, and Turkey.

IUCN status. – Least Concern.

***Milesia semiluctifera* (Villers, 1789)**

References. – VAN DER GOOT (1961); DIRICKX (1994); SPEIGHT & LEBARD (2020); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 3 males.

Distribution. – Mediterranean Basin, Switzerland, Romania, Ukraine, Caucasus Region, eastwards to Turkmenistan.

IUCN status. – Least Concern.

***Myathropa florea* (Linnaeus, 1758)**

References. – SCHINER (1857) as *Helophilus floreus*; BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 12 males, 7 females.

Distribution. – Palaearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Myolepta dubia* (Fabricius, 1805) (fig. 7-8)**

References. – KUNTZE (1913) as *Myiolepta luteola* (Gmelin, 1790); DIRICKX (1994) as *Myolepta luteola*; SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 8 males, 1 female.

Distribution. – British Isles, Europe, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

***Myolepta nigritarsis* Coe, 1957 (fig. 5-6)**

Material examined. – 1 male.

Distribution. – Southern France, Italy, Austria, Hungary, Romania, Greece, Crete, Balkan Peninsula, southern parts of European Russia, Turkey, Azerbaijan, and Armenia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

***Myolepta* sp.**

Material examined. – 2 females.

Remarks. – We are not sure about the species identification of these two females. They were collected together with *Myolepta dubia* males, but we key them out to *Myolepta potens*

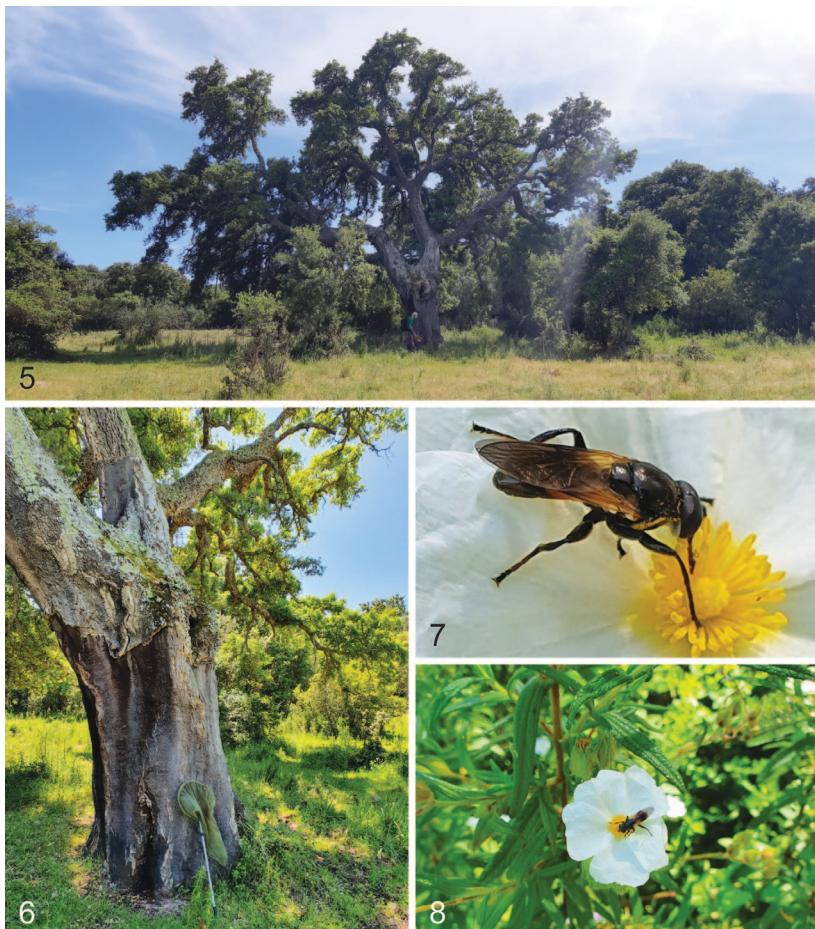


Fig. 5-8. – *Myolepta* spp. – 5-6, Sampling locality of *Myolepta nigritarsis* Coe and *Mallota cimbiciformis* (Fallén), 1 km west of Valavo. – 7-8, Male of *Myolepta dubia* (Fabricius). © T. Lebard.

in the identification key by REEMER *et al.* (2004). We need a further comparison with more material of *M. dubia* and, maybe, a molecular study.

***Neoascia (Neoascia) podagraria* (Fabricius, 1775)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Ascia podagraria*; KUNTZE (1913) as *Ascia floralis* Meigen, 1822; DIRICKX (1994) as *Neoascia floralis* and *N. podagraria*; SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 2 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Mediterranean Basin, Madeira, and Russia (eastwards to Cis-Baikal).

IUCN status. – Least Concern.

***Neoascia (Neoascia) tenur* (Harris, 1780)**

Material examined. – 3 males, 1 female.

Distribution. – Western Palaearctic (including Iceland), eastwards until most of Siberia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

***Neoascia (Neoasciella) interrupta* (Meigen, 1822)**

Material examined. – 19 males, 8 females.

Distribution. – Northern and Central Europe, England, European parts of Russia (until Siberia), and the Caucasus Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

***Neocnemodon brevidens* (Egger, 1865)**

Material examined. – 4 males, 4 females.

Distribution. – England, Central Europe (northwards until Latvia), Romania, Ukraine, Russia (across Siberia to the Pacific coast), and China.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

***Neocnemodon latitarsis* (Egger, 1865)**

Material examined. – 22 males, 16 females.

Distribution. – Britain, Europe, and the Caucasus Region.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

***Neocnemodon* sp.**

Material examined. – 1 female.

Remarks. – The specimen is damaged and not well-preserved. It keys out to *Neocnemodon larusi* Vujić, 1999 using the identification key of BARTSCH (2009).

***Neocnemodon vitripennis* (Meigen, 1822)**

Material examined. – 3 females.

Distribution. – British Isles, Northern and Central Europe, Russia (until the Pacific coast), China, and Japan.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

Paragus (Pandasyophthalmus) ascoensis Goedlin de Tiefenau & Lucas, 1981

References. – GOEDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981); DIRICKX (1994); BIRTELE (2011); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 29 males.

Distribution. – Corsica and Sardinia.

IUCN status. – Vulnerable under criterion B2ab(iii).

Paragus (Pandasyophthalmus) haemorrhous Meigen, 1822

References. – GOEDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 58 males, 2 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Mediterranean Basin, Russia, Caucasus Region, Japan, and China; the Afrotropical Region; and from Yukon south to Costa Rica in the Americas.

IUCN status. – Least Concern.

Paragus (Paragus) albifrons (Fallén, 1817)

References. – BECKER *et al.* (1910); GOEDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 2 males.

Distribution. – British Isles, Europe, Mediterranean Basin, Caucasus Region, Russia (until the Pacific coast), Mongolia, and China.

IUCN status. – Endangered under criterion B2ab(iii,iv).

Paragus (Paragus) bicolor (Fabricius, 1794)

References. – KUNTZE (1913); GOEDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 24 males, 7 females.

Distribution. – Europe, Mediterranean Basin, Iran, Afghanistan, Russia, Mongolia, and China.

IUCN status. – Least Concern.

Paragus (Paragus) bradescui Stănescu, 1981

References. – GOEDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981) and DIRICKX (1994) as *Paragus antoinettae* Goedlin de Tiefenau & Lucas, 1981; SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male.

Distribution. – France, Portugal, Spain, Italy, Corsica, Sardinia, Sicily, Balkan Peninsula, Romania, Greece, Ukraine, Russia, Kyrgyzstan, Turkmenistan, and Tajikistan.

IUCN status. – Endangered under criterion B2ab(iii).

Paragus (Paragus) pecchiolii Rondani, 1857

References. – SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 22 males, 3 females.

Distribution. – Europe, Mediterranean Basin, Turkey, Caucasus Region, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

***Paragus (Paragus) quadrifasciatus* Meigen, 1822**

References. – SCHINER (1857); GOELDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981); DIRICKX (1994); SPEIGHT et al. (2018, 2020).

Material examined. – 5 males.

Distribution. – Southern Europe, France, Romania, Northern Africa, Turkey, Caucasus Region, Iran, Russia, middle Asia, and China.

IUCN status. – Least Concern.

***Paragus (Paragus) sexarciatus* Bigot, 1862**

References. – BIGOT (1862); BECKER et al. (1910); GOELDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981); DIRICKX (1994); BIRTELE (2011); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT et al. (2018, 2020); LEBARD et al. (2019).

Material examined. – 1 male.

Distribution. – Corsica, Sardinia, and Sicily.

IUCN status. – Vulnerable under criteria B1ab(iii)+2ab(iii).

***Paragus (Paragus) strigatus* Meigen, 1822**

References. – KUNTZE (1913); GOELDLIN DE TIEFENAU & LUCAS (1981); DIRICKX (1994); SPEIGHT et al. (2018, 2020).

Material examined. – 37 males, 7 females.

Distribution. – Portugal, Mediterranean Basin, Bulgaria, Romania, Ukraine, Western Russia to Kirghizia, Tajikistan, and Mongolia.

IUCN status. – Least Concern.

***Paragus* sp.**

Material examined. – 16 females.

Remarks. – The unnamed females may belong to several *Paragus* species, all of them to the subgenus *Pandasyophthalmus*, except for one female that belongs to the *bicolor* group of the subgenus *Paragus*.

***Parhelophilus frutetorum* (Fabricius, 1775)**

Material examined. – 2 males.

Distribution. – Europe, Caucasus Region, Russia, and China.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species and new genus for Corsica.

***Parhelophilus versicolor* (Fabricius, 1794)**

Material examined. – 2 males, 6 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Mediterranean Basin, Russia, and China.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species (and new genus) for Corsica.

Pelecocera (*Chamaesyphus*) *lusitanica* (Mik, 1898)

Material examined. – 1 male, 1 female.

Distribution. – Europe and European parts of Russia.

IUCN status. – Near Threatened under criterion A3c.

Remarks. – New species for Corsica. MENGUAL *et al.* (2015b) synonymized *P. lusitanica* under *Pelecocera (Chamaesyphus) lugubris* Perris, 1839 without studying the type material, but VAN ECK & MENGUAL (2021) suggested to use *P. lusitanica* until a comprehensive molecular study can be carried out using specimens from Northern, Central and Southern Europe, including the Iberian Peninsula. LAIR *et al.* (2022) demonstrated that the name for the specimens identified as *P. lusitanica* from mainland France (all records are from the Atlantic coast) is *P. lugubris*. Thus, the question about the synonymy proposed by MENGUAL *et al.* (2015b) remains open and we decided to use *P. lusitanica* for the studied Corsican specimens as they do not originate from mainland France.

The male specimen used in the molecular study by VAN ECK & MENGUAL (2021) is the same male specimen reported here (unique identifier: LPRC2021-2417; COI sequence GenBank accession number: OK330482).

Pelecocera (*Chamaesyphus*) *pruinosomaculata* Strobl, 1906

References. – VAN ECK & MENGUAL (2021); LAIR *et al.* (2022).

Material examined. – 1 female.

Distribution. – Uncertain due to confusion with related species, but known from Portugal, Spain, southern France, Corsica, southern Italy, Cyprus, and Greece.

IUCN status. – Near Threatened under criterion A3c.

Platycheirus (*Platycheirus*) *fulviventris* (Macquart, 1829)

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Platychirus fulviventris*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 22 males, 10 females.

Distribution. – Europe, Morocco, Turkey, and Russia (to the Pacific coast).

IUCN status. – Least Concern.

Platycheirus (*Platycheirus*) *muelleri* Marcuzzi, 1941

References. – SPEIGHT *et al.* (1998, 2018, 2020); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b).

Material examined. – 71 males, 64 females, 2 intersex.

Distribution. – Southern France, Corsica, Sardinia, northern Italy, and mainland Greece.

IUCN status. – Endangered under criterion B2ab(ii).

Platycheirus (*Platycheirus*) *scutatus* (Meigen, 1822)

Material examined. – 13 males, 20 females.

Distribution. – Europe, Turkey, Russia, Afghanistan, and China.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – New species for Corsica.

Platycheirus (Platycheirus) sp.

Material examined. – 3 females.

Remarks. – The preservation condition of these three females is not optimal and their identification was not possible.

***Pyrophaena rosarum* (Fabricius, 1787)**

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 4 males, 4 females.

Distribution. – Holarctic, but not in northern Africa.

IUCN status. – Least Concern.

***Riponnensisia daccordii* (Claussen, 1991)**

References. – CLAUSSEN (1991) and DIRICKX (1994) as *Orthonevra daccordii*; SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 3 males.

Distribution. – Corsica.

IUCN status. – Critically Endangered under criteria B1ab(i,ii,iii)+2ab(i,ii,iii).

Remarks. – Endemic for Corsica. VAN STEENIS *et al.* (2021) indicated that the five females identified as *Orthonevra* sp. in BECKER *et al.* (1910) might refer to this taxon, but this is not confirmed. The same authors assessed this taxon as Critically Endangered and Possibly Extinct (PE), but our records from July 2022 indicate that there is still a population, which comes from a location (near Quenza) different from the type locality that VAN STEENIS *et al.* (2021) used in their assessment (between Tolla and Bastelica); the only known location for this species before our survey.

***Riponnensisia splendens* (Meigen, 1822)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Chrysogaster splendens*; DIRICKX (1994) as *Orthonevra splendens*; SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 11 males, 7 females.

Distribution. – British Isles, Central and Southern Europe, Mediterranean Basin, Crimea, and the Caucasus Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Scaeava (Scaeava) albomaculata* (Macquart, 1842)**

References. – SCHINER (1857) as *Syphus gemellarii* (Rondani, 1845); BECKER *et al.* (1910) as *Catabomba albomaculata*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 2 males.

Distribution. – Mediterranean Basin, Canary Islands, Caucasus Region, southern Russia eastward to China and Mongolia.

IUCN status. – Least Concern.

***Scaeva (Semiscaeva) dignota* (Rondani, 1857)**

References. – DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 26 males, 3 females.

Distribution. – England, Central and Southern Europe, Mediterranean Basin, and Canary Islands.

IUCN status. – Least Concern.

***Scaeva (Semiscaeva) mecogramma* (Bigot, 1860)**

References. – DIRICKX (1994); BIRTELE (2011); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male.

Distribution. – France, Portugal, Spain, Corsica, mainland Italy, Sardinia, Sicily, and Greece.

IUCN status. – Least Concern.

***Sericomyia silentis* (Harris, 1778)**

References. – KUNTZE (1913) as *Sericomyia borealis* (Fallén, 1816); DIRICKX (1994).

Material examined. – 1 female.

Distribution. – British Islands, Europe, Caucasus Region, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Remarks. – This is the second published record of this species from Corsica; being the first 110 years old. In recent literature, *S. silentis* is not listed from Corsica (SPEIGHT, 2018; SPEIGHT *et al.*, 2018; SPEIGHT *et al.*, 2020).

***Sphaerophoria (Sphaerophoria) rueppellii* (Wiedemann, 1830)**

References. – BECKER *et al.* (1910) as *Sphaerophoria flavicauda* var. *nitidicollis* Zetterstedt, 1849; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 17 males, 1 female.

Distribution. – Palaearctic and eastern parts of the Afrotropical Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Sphaerophoria (Sphaerophoria) scripta* (Linnaeus, 1758)**

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 101 males, 50 females.

Distribution. – Palaearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Sphegina (Sphegina) clunipes* (Fallén, 1816)**

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); LEBARD *et al.* (2019); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 15 males, 10 females.

Distribution. – Western Palaearctic.

IUCN status. – Least Concern.

Sphegina (Sphegina) elegans Schummel, 1841

References. – DIRICKX (1994).

Material examined. – 8 males, 11 females.

Distribution. – British Isles, Europe, Caucasus Region, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Sphiximorpha subsessilis (Illiger, 1807) (fig. 9-10)

References. – SCHINER (1857) as *Ceria subsessilis*; DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 4 males.

Distribution. – Europe, Caucasus Region, and European parts of Russia

IUCN status. – Least Concern.

Syritta flaviventris Macquart, 1842

References. – VAN DER GOOT (1961) as *Syritta fasciata* (Wiedemann, 1830); VAN DER GOOT (1964) as *Syritta spinigera* Loew, 1848; DIRICKX (1994); SPEIGHT (2014, 2018, 2020b); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 1 male, 1 female.

Distribution. – Mediterranean Basin, Middle East, the Afrotropical Region, Central and South America, and Eastern Island.

IUCN status. – Least Concern.

Syritta pipiens (Linnaeus, 1758)

References. – SCHINER (1857); BECKER *et al.* (1910); KUNTZE (1913); VAN DER GOOT (1961); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 31 males, 19 females.



9



10

Fig. 9-10. – *Sphiximorpha subsessilis* (Illiger, 1807), collected 2 km south of Fromontica. © T. Lebard.

Distribution. – Holarctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Syrphus ribesii* (Linnaeus, 1758)**

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 55 males, 14 females.

Distribution. – Holarctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Syrphus torvus* Osten Sacken, 1875**

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 1 female.

Distribution. – Holarctic Region; and Taiwan, northern India, Nepal, and Thailand in the Indomalayan Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Syrphus vitripennis* Meigen, 1822**

References. – KUNTZE (1913); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2020).

Material examined. – 14 males, 13 females.

Distribution. – Holarctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Volucella zonaria* (Poda, 1761)**

References. – BECKER *et al.* (1910); VAN DER GOOT (1961) as *Volucella zonaria beckeri* Van der Goot, 1961; DIRICKX (1994); BIRTELE (2011); SPEIGHT (2014, 2018); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 12 males, 14 females.

Distribution. – British Isles, Central and Southern Europe, Russia, Iran, Mongolia, and China.

IUCN status. – Least Concern.

***Xanthandrus comtus* (Harris, 1780)**

References. – KUNTZE (1913); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 7 males, 3 females.

Distribution. – Palaearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

***Xanthogramma stackelbergi* Violovitsh, 1975**

References. – SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 4 males, 15 females.

Distribution. – Uncertain due to the confusion with other *Xanthogramma* species, but known from most Europe, England, Caucasus Region, and European parts of Russia.

IUCN status. – Least Concern.

Xylota segnis (Linnaeus, 1758)

References. – BECKER *et al.* (1910); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020); LEBARD *et al.* (2019).

Material examined. – 82 males, 17 females.

Distribution. – Palaearctic Region (except for the extreme north) and eastern parts of North America.

IUCN status. – Least Concern.

Xylota sylvarum (Linnaeus, 1758)

References. – BECKER *et al.* (1910); DIRICKX (1994); SPEIGHT *et al.* (2018, 2020).

Material examined. – 5 males, 8 females.

Distribution. – Palaearctic Region.

IUCN status. – Least Concern.

DISCUSSION

In the present study, we report 30 species from Corsica for the first time (including *Eumerus emarginatus*), as well as the genera *Anasimyia*, *Brachyopa*, *Lapposyrphus* Dušek & Láska, 1967, *Lejops* Rondani, 1857, *Melangyna* Verrall, 1901, *Neocnemodon*, and *Parhelophilus* Girschner, 1897. Among the studied hover flies, there are seven species that are endemic of Corsica (*Eumerus niehuisi*, *Eupeodes vandergooti*, *Riponnensis daccordii*) or have a distribution limited to the islands in the middle of the Mediterranean Sea, namely Corsica, Sardinia and Sicily (*Eumerus vandenberghaei*, *Merodon rubidiventris*, *Paragus ascoensis*, *P. sexarciatus*).

Among the 131 sampled taxa, there are one Critically Endangered species, 10 Endangered species, six Vulnerable species, and five Near Threatened species. This means that near 13% of the hover fly species collected during the project *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* are threatened at the European level. We would also like to point out some remarkable records, such as the second record from Corsica of the Endangered *Doros destillatorius*, recently reported by CORNUEL-WILLERMOZ (2021), or the second record from Corsica of *Sericomyia silentis* since 1913 (KUNTZE, 1913). Furthermore, we report a new location for the Critically Endangered *Riponnensis daccordii* and corroborate that it is not extinct.

As mentioned by TOIROULT *et al.* (2023), the survey *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* did not sample evenly in Corsica. Thus, we can expect additional new species records for Corsica with more surveys on the island. We hope our results contribute to a better knowledge of the Syrphidae fauna of Corsica and help to make management decisions regarding these important pollinators.

ORCID

Ximo Mengual :  <https://orcid.org/0000-0002-6185-9404>

Thomas Lebard :  <https://orcid.org/0000-0001-7538-9477>

Alexandre Cornuel-Willermoz :  <https://orcid.org/0009-0008-6158-3496>

ACKNOWLEDGEMENTS. – All of the material of this study was collected during the naturalist expedition *La Planète Revisitée (Our Planet Reviewed) en Corse 2019-2021*. This survey was organised by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris) in collaboration with and funded by the Collectivité de Corse (CdC) and the Office Français de la Biodiversité (OFB). We are also grateful to our logistical partners who assisted with fieldwork in 2020: the Office de l'Environnement de la Corse (OCIC and CBNC), the Direction Régionale de l'Environnement de l'Aménagement et du Logement (DREAL) and the Conservatoire du Littoral (CdL).

We are indebted to the leaders of the expedition, Julien Touroult, François Dusoulier and Jean Ichter, for the thorough preparation and guidance. Thanks to the Diptera coordinator, Marc Pollet, for gathering and processing the pan trap and other Diptera samples, and providing us with the material used in this paper. We thank Frank van de Meutter for the identification of some *Cheilosia* specimens and two anonymous reviewers for the good suggestions and comments.

REFERENCES

- AČANSKI J., VUJIĆ A., ŠAŠIĆ ZORIĆ L., RADENKOVIĆ S., DJAN M., MARKOV RISTIĆ Z. & STĀHLS G., 2022. – *Merodon chalybeus* subgroup: an additional piece of the *M. aureus* group (Diptera, Syrphidae) puzzle. *Annales Zoologici Fennici*, **59** : 79-109. <https://doi.org/10.5735/086.059.0109>
- ARACIL A., GRKOVIĆ A., PÉREZ-BAÑÓN C., KOČIŠ TUBIĆ N., JUAN A., RADENKOVIĆ S., VUJIĆ A. & ROJO S., 2023. – A new species of phytophagous flower fly (Diptera, Syrphidae), feeding on holoparasitic broomrape plants (Orobanchaceae) for the first time in Europe. *Arthropod-Plant Interactions*, **17** : 401-418. <https://doi.org/10.1007/s11829-023-09962-z>
- ARCAYA E., PÉREZ-BAÑÓN C., MENGUAL X., ZUBCOFF-VALLEJO J. J. & ROJO S., 2017. – Life table and predation rates of the syrphid fly *Allograpta exotica*, a control agent of the cowpea aphid *Aphis craccivora*. *Biological Control*, **115** : 74-84. <https://doi.org/10.1016/j.bioccontrol.2017.09.009>
- BARENDEGT A., ZEEGERS T., VAN STEENIS W. & JONGEJANS E., 2022. – Forest hoverfly community collapse: abundance and species richness drop over four decades. *Insect Conservation and Diversity*, **15** : 510-521. <https://doi.org/10.1111/icad.12577>
- BARTSCH H., 2009. – Tvåvingar: Blomflugor - Diptera: Syrphidae: Eristalinae & Microdontinae. In : Nationalnyckeln till Sveriges flora och fauna. Uppsala : ArtDatabanken, DH 53b, 478 p.
- BECKER T., KUNTZE A., SCHNABL J. & VILLENEUVE E., 1910. – Dipterologische Sammelreise nach Korsika (Dipt.). Ausgeführt im Mai und Juni 1907 von Th. Becker, A. Kuntze, J. Schnabl und E. Villeneuve. *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **1910** : 635-665.
- BELLEFEUILLE Y., FOURNIER M. & LUCAS E., 2019. – Evaluation of two potential biological control agents against the Foxglove aphid at low temperatures. *Journal of Insect Science*, **19** : 2. <https://doi.org/10.1093/jisesa/iey130>
- BIGOT J. M. F., 1861. – Trois diptères nouveaux de la Corse. *Annales de la Société entomologique de France*, (4) **1** : 227-228.
- BIGOT J. M. F., 1862. – Diptères nouveaux de la Corse découverts dans la partie montagneuse de cette île par M. E. Bellier de la Chavignerie, pendant l'été de 1861. *Annales de la Société entomologique de France*, **2** : 109-114.
- BIRTELE D., 2011. – Contributo alla conoscenza dei Syrphidae della Sardegna (Diptera). *Conservazione habitat invertebrati*, **5** : 659-715.
- BOT S., HADRAVA J. & PENNARDS G., 2023. – The first confirmed records of *Riponnensis insignis* (Loew, 1843) (Diptera, Syrphidae) for Europe and an identification key to the European *Riponnensis* species. *Journaal van Syrphidae*, **2** (3) : 1-14. <https://doi.org/10.55710/1.ILFW2845>
- BOT S., MENGUAL X., VAN STEENIS J. & SKEVINGTON J. H., 2022. – A new species of the genus *Milesia* Latreille (Diptera: Syrphidae) from Crete. *European Journal of Taxonomy*, **846** : 110-125. <https://doi.org/10.5852/ejt.2022.846.1969>
- CHRONI A., GRKOVIĆ A., AČANSKI J., VUJIĆ A., RADENKOVIĆ S., VELIČKOVIĆ N., DJAN M. & PETANIDOU T., 2018. – Disentangling a cryptic species complex and defining new species within the *Eumerus minotauros* group (Diptera: Syrphidae), based on integrative taxonomy and Aegean palaeogeography. *Contributions to Zoology*, **87** : 197-225. <https://doi.org/10.1163/18759866-08704001>
- CLAUSSEN C. & TORP E., 1980. – Untersuchungen über vier europäische Arten der Gattung *Anasimyia* Schiner, 1864 (Insecta, Diptera, Syrphidae). *Mitteilungen aus dem Zoologischen Museum der Universität Kiel*, **1** (4) : 3-16, pl. I-IV.
- CLAUSSEN C., 1991. – Eine neue *Orthonevra* von Korsica (Diptera, Syrphidae). *Entomofauna*, **12** (16) : 205-212.

- CORNUEL-WILLERMOZ A., 2021. – Première mention de *Doros destillatorius* Mik, 1885 en Corse (Diptera Syrphidae). *L'Entomologiste*, **77** (5) : 289-292.
- CORNUEL-WILLERMOZ A., LEBARD T., BOT S. & MENGUAL X., 2023. – Découverte d'*Eumerus emarginatus* Loew, 1848 en Corse, une nouvelle espèce pour la faune de France (Diptera: Syrphidae). *L'Entomologiste*, **79** (4) : 245-250.
- DIRICKX H. G., 1994. – Atlas des Diptères syrphides de la région méditerranéenne. *Documents de Travail de l'Institut Royal des Sciences naturelles de Belgique*, **75** : 1-317.
- DOCZKAL D., 1996. – Description of two new species of the genus *Eumerus* (Diptera, Syrphidae) from Corsica. *Volucella*, **2** : 3-19.
- DOYLE T., HAWKES W. L. S., MASSY R., POWNEY G. D., MENZ M. H. M. & WOTTON K. R., 2020. – Pollination by hoverflies in the Anthropocene. *Proceedings of the Royal Society B: Biological Sciences*, **287** : 20200508. <https://doi.org/10.1098/rspb.2020.0508>
- DUNN L., LEQUERICA M., REID C. R. & LATTY, T., 2020. – Dual ecosystem services of syrphid flies (Diptera: Syrphidae): pollinators and biological control agents. *Pest Management Science*, **76** : 1973-1979. <https://doi.org/10.1002/ps.5807>
- DUŠEK J. & LÁSKA P., 1973. – Descriptions of five new European species of the genus *Metasyrphus* (Diptera: Syrphidae), with notes on variation within the species. *Acta entomologica bohemoslovaca*, **70** (6) : 415-426.
- FLEISCHMANN A., GONELLA P. M., ROJO S., & MENGUAL X., 2022. – Attracted to feed, not to be fed upon – on the biology of *Toxomerus basalis* (Walker, 1836), the kleptoparasitic ‘sundew flower fly’ (Diptera: Syrphidae). *Journal of Tropical Ecology*, **38** : 241-253. <https://doi.org/10.1017/S0266467422000128>
- FLEISCHMANN A., RIVADAVIA F., GONELLA P. M., PÉREZ-BAÑÓN C., MENGUAL X. & ROJO S., 2016. – Where is my food? Brazilian flower fly steals prey from carnivorous sundews in a newly discovered plant-animal interaction. *PLoS ONE*, **11** : e0153900. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0153900>
- GATTER W., EBENHÖH H., KIMA R., GATTER W. & SCHERER F., 2020. – 50-jährige Untersuchungen an migrierenden Schwebfliegen, Waffenfliegen und Schlupfwespen belegen extreme Rückgänge (Diptera: Syrphidae, Stratiomyidae; Hymenoptera: Ichneumonidae). *Entomologische Zeitschrift*, **130** : 131-142.
- GOELDLIN DE TIEFENAU P., 1976. – Révision du genre *Paragus* (Dipt. Syrphidae) de la région paléarctique occidentale. *Mitteilungen der schweizerischen Entomologischen Gesellschaft*, **49** : 79-108.
- GOELDLIN DE TIEFENAU P. & LUCAS J. A. W., 1981. – *Paragus* (Dipt., Syrphidae) de Corse et de Sardaigne. *Mitteilungen der Schweizerischen Entomologischen Gesellschaft*, **54** : 389-397.
- GRKOVIĆ A., VUJIĆ A., CHRONI A., VAN STEENIS J., ĐAN M. & RADENKOVIĆ S., 2017. – Taxonomy and systematics of three species of the genus *Eumerus* Meigen, 1822 (Diptera: Syrphidae) new to southeastern Europe. *Zoologischer Anzeiger*, **270** : 176-192. <https://doi.org/10.1016/j.jcz.2017.10.007>
- GRKOVIĆ A., VUJIĆ A., RADENKOVIĆ S., CHRONI A. & PETANIDOU T., 2015. – Diversity of the genus *Eumerus* Meigen (Diptera, Syrphidae) on the eastern Mediterranean islands with description of three new species. *Annales de la Société entomologique de France* (N.S.), **51** (4) : 361-373. <https://doi.org/10.1080/00379271.2016.1144483>
- GROSSKOPF G., 2005. – Biology and life history of *Cheilosia urbana* (Meigen) and *Cheilosia psilophthalma* (Becker), two sympatric hoverflies approved for the biological control of hawkweeds (*Hieracium* spp.) in New Zealand. *Biological Control*, **35** : 142-154. <https://doi.org/10.1016/j.bicontrol.2005.06.013>
- HEO C. C., RAHIMI R., MENGUAL X., M. ISA M. S., ZAINAL S., KHOFAR P. N. & NAZNI W. A., 2020. – *Eristalinus arvorum* (Fabricius, 1787) (Diptera: Syrphidae) in human skull: a new fly species of forensic importance. *Journal of Forensic Sciences*, **65** : 276-282. <https://doi.org/10.1111/1556-4029.14128>
- HIPPA H., 1968. – Classification of the Palaearctic species of the genera *Xylota* Meigen and *Xylotomina* Shannon (Dipt., Syrphidae). *Annales entomologica Fennica*, **34** : 179-197.
- HURKMANS W., 1993. – A monograph of *Merodon* (Diptera: Syrphidae). Pt.1. *Tijdschrift voor Entomologie*, **136** : 147-234.
- INOUE D. W., LARSON B. M. H., SSYMANIK A. & KEVAN P. G., 2015. – Flies and Flowers III: ecology of foraging and pollination. *Journal of Pollination Ecology*, **16** : 115-133. [https://doi.org/10.26786/1920-7603\(2015\)15](https://doi.org/10.26786/1920-7603(2015)15)

- IUCN, 2023. – The IUCN Red List of Threatened Species. Version 2022-2. Available from <https://www.iucnredlist.org> [accessed 4.V.2023]
- JANKOVIĆ M. & RADENKOVIĆ S., 2021. – *Merodon aerarius*. The IUCN Red List of Threatened Species 2021: e.T149115186A149115188 [accessed 2.V.2023].
<https://doi.org/10.2305/IUCN.UK.2021-3.RLTS.T149115186A149115188.en>
- KUNTZE A., 1913. – Dipterologische Sammelreise in Korsika des Herrn W. Schnuse in Dresden im Juni und Juli 1899. *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **1913** : 544-567.
- LAIR X., ROPARS L., SKEVINGTON J. H., KELSO S., GESLIN B., MINSSIEUX E. & NÈVE G., 2022. – Revision of the genus *Pelecocera* Meigen, 1822 (Diptera: Syrphidae) from France: taxonomy, ecology and distribution. *Zootaxa*, **5141** : 1-24. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.5141.1.1>
- LARDÉ G., 1989. – Investigation on some factors affecting larval growth in a coffee-pulp bed. *Biological Wastes*, **30** : 11-19. [https://doi.org/10.1016/0269-7483\(89\)90139-0](https://doi.org/10.1016/0269-7483(89)90139-0)
- LARDÉ G., 1990. – Growth of *Ornidia obesa* (Diptera: Syrphidae) larvae on decomposing coffee pulp. *Biological Wastes*, **34** : 73-76. [https://doi.org/10.1016/0269-7483\(90\)90144-H](https://doi.org/10.1016/0269-7483(90)90144-H)
- LEBARD T., CANUT M. & SPEIGHT M. C. D., 2019. – Première observation en France d'*Ischiodon aegyptius* (Wiedemann, 1830) et découverte en Corse d'*Eumerus narcissi* Smith, 1928 (Diptera, Syrphidae). *Revue Française d'Entomologie Générale*, **1** (3) : 203-210.
- MAGNI P., PÉREZ-BAÑÓN C., BORRINI M. & DADOUR I., 2013. – *Syritta pipiens* (Diptera: Syrphidae), a new species associated with human cadavers. *Forensic Science International*, **231** : e19-e23.
<https://doi.org/10.1016/j.forsciint.2013.05.023>
- MARCOS-GARCÍA M. Á., 1986. – Citas de interés del género *Paragus* Latreille, 1804 en la Península Ibérica y descripción de *Paragus vandergooti* sp. nov. (Diptera, Syrphidae) (p. 765-772). *Actas de las VIII Jornadas de la Asociación española de Entomología, Sevilla*.
- MARCOS-GARCÍA M. Á., MAZÁNEK L., LÁSKA P., BIČÍK V. & ROJO S., 2000. – Description of the male of *Eupeodes lucasi* (Marcos-García & Láska, 1983) and biological data on the species (Diptera, Syrphidae). *Volucella*, **5** : 129-138.
- MARCOS-GARCÍA M. Á. & ROJO S., 1994. – *Paragus hyalopteri* n. sp. an aphidophagous hoverfly (Dipt.: Syrphidae) attacking the mealy plum aphid (Hom.: Aphidae). *Entomophaga*, **39** (1) : 99-106.
- MARCOS-GARCÍA M. Á., VUJIĆ A. & MENGUAL X., 2007. – Revision of Iberian species of the genus *Merodon* (Diptera: Syrphidae). *European Journal of Entomology*, **104** : 531-572.
<https://doi.org/10.14411/eje.2007.073>
- MAZÁNEK L., RICARTE SABATER A. R., VUJIĆ A., MILIĆ M. & NEDELJKOVIĆ Z., 2021. – *Eupeodes vandergooti*. The IUCN Red List of Threatened Species 2021: e.T149171568A149171571 [accessed 02 May 2023]. <https://doi.org/10.2305/IUCN.UK.2021-3.RLTS.T149171568A149171571.en>
- MENGUAL X., BOT S., CHKHARTISHVILI T., REIMANN A., THORMANN J. & VON DER MARK L., 2020. – Checklist of hover flies (Diptera, Syrphidae) of the Republic of Georgia. *ZooKeys*, **916** : 1-123.
<https://doi.org/10.3897/zookeys.916.47824>
- MENGUAL X., KAZERANI F., ASGHAR TALEBI A. & GILASIAN E., 2015a. – A revision of the genus *Pelecocera* Meigen with the description of the male of *Pelecocera persiana* Kuznetsov from Iran (Diptera: Syrphidae). *Zootaxa*, **3947** : 99-108. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.3947.1.6>
- MENGUAL X., MAYER C., BURT T. O., MORAN K. M., DIETZ L., NOTTEBROCK G., PAULI T., YOUNG A. D., BRASSEUR M. V., KUKOWKA S., KELSO S., ETZBAUER C., BOT S., HAUSER M., JORDAENS K., MIRANDA G. F. G., STĀHLS G., VAN STEENIS W., PETERS R. S. & SKEVINGTON J. H., 2023. – Systematics and evolution of predatory flower flies (Diptera: Syrphidae) based on exon-capture sequencing. *Systematic Entomology*, **48** (2) : 250-277. <https://doi.org/10.1111/syen.12573>
- MENGUAL X., STĀHLS G. & ROJO S., 2015b. – Phylogenetic relationships and taxonomic ranking of pipizine flower flies (Diptera: Syrphidae) with implications for the evolution of aphidophagy. *Cladistics*, **31** : 491-508. <https://doi.org/10.1111/cla.12105>
- MILIĆ M. & GRKOVIĆ A., 2021. – *Eumerus niehuisi*. The IUCN Red List of Threatened Species 2021: e.T149170245A149170247 [accessed 02 May 2023].
<https://doi.org/10.2305/IUCN.UK.2021-3.RLTS.T149170245A149170247.en>

- MOERKENS R., BOONEN S., WÄCKERS F. L. & PEKAS A., 2021. – Aphidophagous hoverflies reduce foxglove aphid infestations and improve seed set and fruit yield in sweet pepper. *Pest Management Science*, **77** (6) : 2690-2696. <https://doi.org/10.1002/ps.6342>
- MORALES G. E. & WOLFF M., 2010. – Insects associated with the composting process of solid urban waste separated at the source. *Revista Brasileira de Entomologia*, **54** (4) : 645-653. <https://doi.org/10.1590/S0085-56262010000400017>
- MORAN K. M., SKEVINGTON J. H., KELSO S., MENGUAL X., JORDAENS K., YOUNG A. D., STÅHLS G., MUTIN V., BOT S., VAN ZUIJEN M., ICHIGE K., VAN STEENIS J., HAUSER M. & VAN STEENIS W., 2022. – A multigene phylogeny of the eristaline flower flies (Diptera: Syrphidae), with emphasis on the subtribe Criorhinina. *Zoological Journal of the Linnean Society*, **194** : 120-135. <https://doi.org/10.1093/zoolinnean/zlab006>
- PAULI T., BURT T., MEUSEMANN K., BAYLESS K., DONATH A., PODSIADLOWSKI L., MAYER C., KOZLOV A., VASILIKOPOULOS A., LIU S., ZHOU X., YEATES D., MISOF B., PETERS R. S. & MENGUAL X., 2018. – New data, same story: phylogenomics does not support Syrphoidea (Diptera: Syrphidae, Pipunculidae). *Systematic Entomology*, **43** (3) : 447-459. <https://doi.org/10.1111/syen.12283>
- PELLMANN, H., 1998. – Die Gattung *Brachyopa* Meigen, 1822 (Insecta, Diptera, Syrphidae) in entomologischen Sammlungen sächsischer Museen und die Möglichkeit der Artunterscheidung anhand der Genitalien der Männchen. *Studia dipterologica*, **5** (1) : 95-112.
- PÉREZ-BAÑÓN C., ROJAS C., VARGAS M., MENGUAL X. & ROJO, S., 2020. – A world review of reported myiasis caused by flower flies (Diptera: Syrphidae), including the first case of human myiasis from *Palpada scutellaris* (Fabricius, 1805). *Parasitology Research*, **119** : 815-840. <https://doi.org/10.1007/s00436-020-06616-4>
- PÉREZ-LACHAUD G., JERVIS M. A., REEMER M. & LACHAUD, J.-P., 2014. – An unusual, but not unexpected, evolutionary step taken by syrphid flies: the first record of true primary parasitoidism of ants by Microdontinae. *Biological Journal of the Linnean Society*, **111** : 462-472. <https://doi.org/10.1111/bij.12220>
- POPOVIĆ D., AČANSKI J., DJAN M., OBREHT D., VUJIĆ A. & RADENKOVIĆ S., 2015. – Sibling species delimitation and nomenclature of the *Merodon avidus* complex (Diptera: Syrphidae). *European Journal of Entomology*, **112** (4) : 790-809. <https://doi.org/10.14411/eje.2015.100>
- POTTS S., DAUBER J., HOCHKIRCH A., OTEMAN B., ROY D., AHNRE K., BIESMEIJER K., BREEZE T., CARVELL C., FERREIRA C., FITZPATRICK Ú., ISAAC N. J. B., KUSSAARI M., LJUBOMIROV T., MAES J., NGO H., PARDO A., POLCE C., QUARANTA M., SETTELE J., SORG M., STEFANESCU C. & VUJIĆ A., 2021. – *Proposal for an EU Pollinator Monitoring Scheme. EUR 30416 EN, JRC122225*. Luxembourg : Publications Office of the European Union, 310 p. <https://doi.org/10.2760/881843>
- REEMER M., HAUSER M. & SPEIGHT M. C. D., 2004. – The genus *Myolepta* Newman in the West-Palaearctic region (Diptera, Syrphidae). *Studia dipterologica*, **11** (2) : 553-580.
- RICARTE A., NEDELJKOVIĆ Z., ROTHERAY G. E., LYSZKOWSKI R. M., HANCOCK E. G., WATT K., HEWITT S. M., HORSFIELD D. & WILKINSON G., 2012. – Syrphidae (Diptera) from the Greek island of Lesvos, with description of two new species. *Zootaxa*, **3175** : 1-23. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.3175.1.1>
- RICARTE A., SOUBA-DOLS G. J., HAUSER M. & MARCOS-GARCÍA M.-Á., 2017. – A review of the early stages and host plants of the genera *Eumerus* and *Merodon* (Diptera: Syrphidae), with new data on four species. *Plos ONE*, **12** (12) : e0189852. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0189852>
- RIZZA A., CAMPOBASSO G., DUNN P. H. & STAZI, M., 1988. – *Cheilosia corydon* (Diptera: Syrphidae), a candidate for the biological control of musk thistle in North America. *Annals of the Entomological Society of America*, **81** : 225-232. <https://doi.org/10.1093/aesa/81.2.225>
- ROTHERAY G. E., 1993. – *Colour Guide to Hoverfly Larvae (Diptera, Syrphidae) in Britain and Europe. Dipterists Digest No. 9*. Sheffield : Derek Whiteley, 156 p.
- ROTHERAY G. E. & GILBERT, F., 2011. – *The natural history of hoverflies*. Ceredigion : Forrest Text, 334 p.
- SARTHOU J.-P., DEHOND F., DUSSAIX C., LIBERT P.-N., VANAPPELGHEM C. & VAN DE WEYER G., 2004. – Contribution à la connaissance des Syrphes de 27 départements français ; deux espèces nouvelles pour la France (Diptera, Syrphidae et Microdonthidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **109** (2) : 169-174. <https://doi.org/10.3406/bsef.2004.16102>

- SCHINER J. R., 1857. – Diptera Austriaca. *Verhandlungen der Zoologisch-Botanischen Gesellschaft in Wien*, 7 : 279-506.
- SHEPPARD A. W., AESCHLIMANN J.-P., SAGLIOCCO J.-L. & VITOU, J., 1995. – Below-ground herbivory in *Carduus nutans* (Asteraceae) and the potential for biological control. *Biocontrol Science and Technology*, 5 (3) : 261-270. <https://doi.org/10.1080/09583159550039729>
- SHORTHOUSE D. P., 2010. – SimpleMappr, an online tool to produce publication-quality point maps. Available from <https://www.simplemappr.net> [accessed 10.X.2023]
- SKEVINGTON J. H., LOCKE M. M., YOUNG A. D., MORAN K., CRINS W. J. & MARSHALL, S. A., 2019. – *Field Guide to the Flower Flies of Northeastern North America*. Princeton : Princeton University Press, 511 p. <https://doi.org/10.2307/j.ctv7xbrvz>
- SMIT J., 2014. – Two new species of the genus *Callicera* Panzer (Diptera: Syrphidae) from the Palaearctic Region. *Zootaxa*, 3779 (5) : 585-590. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.3779.5.8>
- SOMMAGGIO D., 2001. – The species of the genus *Chrysotoxum* Meigen, 1822 (Diptera: Syrphidae) described by Giglio Tos. *Bollettino del Museo Regionale di Scienze Naturali di Torino*, 18 : 115-126.
- SOMMAGGIO D., 2002. – *Paragus gorgus* Vujić & Radenković, 1999: a junior synonym of *P. majoranae* Rondani, 1857, and reinstatement of *P. pecchiolii* Rondani, 1857 (Diptera, Syrphidae). *Volucella*, 6 : 53-56.
- SPEIGHT M. C. D., 1988. – *Doros destillatorius*, espèce nouvelle pour la France, avec désignation des types des deux espèces européennes du genre *Doros*, description de leurs pupes et clés de détermination des adultes et des pupes. *Bulletin de la Société entomologique de France*, 92 : 193-200. <https://doi.org/10.3406/bsef.1987.17496>
- SPEIGHT M. C. D., 1991. – *Callicera aenea*, *C. aurata*, *C. fagesii* and *C. macquartii* redefined, with a key to and notes on the European *Callicera* species (Diptera: Syrphidae). *Dipterists Digest*, 10 : 1-25.
- SPEIGHT M. C. D., 2014. – *Species accounts of European Syrphidae (Diptera), 2014. Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 78. Dublin : Syrph the Net publications, 321 p.
- SPEIGHT M. C. D., 2018. – *Species accounts of European Syrphidae, 2018. Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 103. Dublin : Syrph the Net publications, 302 p.
- SPEIGHT M. C. D., 2020a. – *StN key for the identification of the genera of European Syrphidae (Diptera). Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 105. Dublin : Syrph the Net publications, 46 p.
- SPEIGHT M. C. D., 2020b. – *Species accounts of European Syrphidae, 2020. Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 104. Dublin : Syrph the Net publications, 314 p.
- SPEIGHT M. C. D., CASTELLA E. & SARTHOU J.-P., 2020. – StN 2020 – In : Speight, M. C. D., Castella, E., Sarthou, J.-P. & Vanappelghem, C. (eds), *Syrph the Net on CD, Issue 12*. ISSN 1649-1917. Dublin : Syrph the Net publications, [excel spreadsheet].
- SPEIGHT M. C. D., CLAUSSEN C. & HURKMAN W., 1998. – Révision des syrphes de la faune de France : III - Liste alphabétique des espèces des genres *Cheilosia*, *Eumerus* et *Merodon* et Supplément (Diptera, Syrphidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, 103 : 403-414. <https://doi.org/10.3406/bsef.1998.17451>
- SPEIGHT M. C. D., FISLER L., PÉTREMAND G. & HAUSER M., 2021. – *A key to the males of the Eumerus species known from Switzerland & surrounding parts of Central Europe (Diptera: Syrphidae). Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 112. Dublin : Syrph the Net publications, 36 p.
- SPEIGHT M. C. D. & LANGLOIS D., 2020. – *Clés des mâles des espèces françaises de Merodon, 2020 (Diptera: Syrphidae). Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 110. Dublin : Syrph the Net publications, 60 p.
- SPEIGHT M. C. D. & LEBARD T., 2020 – Données de syrphes nouvelles pour les départements français. *Bulletin de la Société Linnéenne de Bordeaux*, 155 : 341-354.
- SPEIGHT M. C. D. & LEBARD T., 2022. – Quelques additions à la liste des syrphes connus dans le département du Gard, avec une mise à jour de la clef des taxons du groupe *Chrysotoxum intermedium* en France (Diptera : Syrphidae). *Revue Française d'Entomologie Générale*, 4 : 15-31.

- SPEIGHT M. C. D. & SARTHOU J.-P., 2006. – Révision de la liste des Diptères Syrphidae et Microdontidae de France métropolitaine et de Corse : 505 espèces confirmées dont 13 nouvelles pour cette faune. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **111** (1) : 11-20. <https://doi.org/10.3406/bsef.2006.16277>
- SPEIGHT M. C. D. & SARTHOU J.-P., 2017. – StN keys for the identification of the European species of various genera of Syrphidae. *Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 99. Dublin : Syrph the Net publications, 139 p.
- SPEIGHT M. C. D., SARTHOU J.-P., VANAPPELGHEM C. & SARTHOU V., 2018. – Maps of the departmental distribution of syrphid species in France / Cartes de distribution départemental des syrphes de France (Diptera: Syrphidae). *Syrph the Net, the database of European Syrphidae (Diptera)*, Vol. 100. Dublin : Syrph the Net publications, 80 p.
- SSYMANIK A. & KEARNS C., 2009. – Flies-pollinators on two wings (p. 39-52). In : Ssymank A., Hamm A. & Vischer-Leopold M. (eds), *Caring for pollinators – safeguarding agro-biodiversity and wild plant diversity*. Bonn : Bundesamt für Naturschutz.
- STÅHLS G., 2022. – Taxo-Fly - an EU-funded project gathering taxonomic information for all European hoverfly species. Available from <https://www.luomus.fi/en/taxo-fly> [accessed 18.IV.2023]
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- VAN DER GOOT V. S., 1961. – Zweefvliegenvangst op Corsica. *Entomologische Berichten*, **21** : 219-223.
- VAN DER GOOT V. S., 1964. – Summer records of syrphidae (diptera) from Sicily, with field notes and descriptions of new species. *Zoologische Mededelingen*, **39** (42) : 414-432.
- VAN DER GOOT V. S., 1968. – A new *Eumerus* (Syrphidae, Diptera) species from Corsica. *Entomologische Berichten*, **28** : 219-220.
- VAN ECK A. & MENGUAL X., 2021. – Review of the genus *Pelecocera* Meigen, 1822 (Diptera, Syrphidae) in the Palaearctic with the description of a new species from Cyprus. *Beiträge zur Entomologie*, **71** (2) : 321-343. <https://doi.org/10.21248/contrib.entomol.71.2.321-343>
- VAN STEENIS J., RICARTE A., VUJIĆ A., BIRTELE D., & SPEIGHT M. C. D., 2016. – Revision of the West-Palaearctic species of the tribe Cerioidini (Diptera, Syrphidae). *Zootaxa*, **4196** (2) : 151-209. <https://doi.org/10.11164/zootaxa.4196.2.1>
- VAN STEENIS W., VAN STEENIS J. & VAN DER ENT L.-J., 2021. – *Riponnensis daccordii*. The IUCN Red List of Threatened Species 2021: e.T149165101A149165112 [accessed 3.V.2023]. <https://doi.org/10.2305/IUCN.UK.2021-3.RLTS.T149165101A149165112.en>
- VAN VEEN M. P., 2010. – *Hoverflies of Northwest Europe: identification keys to the Syrphidae. 2nd edition*. Utrecht : KNNV Publishing, 248 p.
- VILLENEUVE J., 1909. – Description d'un nouveau Syrphide. *Wiener Entomologische Zeitung*, **28** : 338-339.
- VILLENEUVE J., 1912. – Notes sysnonymiques. *Wiener Entomologische Zeitung*, **31** : 96-97.
- VUJIĆ A., GILBERT F., FLINN G., ENGLEFIELD E., VARGA Z., FERREIRA C. C., EGGERT F., WOOLCOCK S., BÖHM M., VBRA J., MERGY R., SSYMANIK A., VAN STEENIS W., ARACIL A., FÖLDÉSI R., GRKOVIĆ A., MAZANEK L., NEDELJKOVIĆ Z., PENNARDS G. W. A., PÉREZ C., RADENKOVIĆ S., RICARTE A., ROJO S., STÅHLS G., VAN DER ENT L.-J., VAN STEENIS J., BARKALOV A., CAMPOY A., JANKOVIĆ M., LIKOV L., LILLO I., MENGUAL X., MILIĆ D., MILIĆIĆ M., NIELSEN T., POPOV G., ROMIG T., ŠEBIĆ A., SPEIGHT M., TOT T., VAN ECK A., VESELIĆ S., ANDRIC A., BOWLES P., DE GROOT M., MARCOS-GARCÍA M. Á., HADRAVA J., LAIR X., MALIDŽAN S., NIÈVE G., OBREHT VIDAKOVIC D., POPOV S., SMIT J. T., VAN DE MEUTTER F. & VELIČKOVIĆ N., 2022. – *The European Red List of Hoverflies*. Brussels : European Commission, viii + 96 p.
- VUJIĆ A., NEDELJKOVIĆ Z., HAYAT R., DEMİRÖZER O., MENGUAL X. & KAZERANI F., 2017. – New data on the genus *Chrysotoxum* Meigen (Diptera: Syrphidae) from North-East Turkey, Armenia, Azerbaijan and Iran including descriptions of three new species. *Zoology in the Middle East*, **63** : 250-268. <https://doi.org/10.1080/09397140.2017.1349241>
- VUJIĆ A., RADENKOVIĆ S., LIKOV L. & VESELIĆ S., 2021. – Taxonomic complexity in the genus *Merodon* Meigen, 1803 (Diptera, Syrphidae). *ZooKeys*, **1031** : 85-124. <https://doi.org/10.3897/zookeys.1031.62125>

- VUJIĆ A., RADENKOVIĆ S., LIKOV L., ANDRIĆ A., JANKOVIĆ M., AČANSKI J., POPOV G., DE COURCY WILLIAMS M., ŠAŠIĆ ZORIĆ L. & DJAN M., 2020b. – Conflict and congruence between morphological and molecular data: revision of the *Merodon constans* group (Diptera: Syrphidae). *Invertebrate Systematics*, **34** (4) : 406-448. <https://doi.org/10.1071/IS19047>
- VUJIĆ A., SPEIGHT M., DE COURCY WILLIAMS M. E., ROJO S., STĀHLS G., RADENKOVIĆ S., LIKOV L., MILIĆIĆ M., PÉREZ-BAÑÓN C., FALK S. & PETANIDOU T., 2020a. – *Atlas of the Hoverflies of Greece*. Leiden : Brill, 384 p. <https://doi.org/10.1163/9789004334670>
- VUJIĆ A., STĀHLS, G., AČANSKI, J., BARTSCH, H., BYGEBJERG, R. & STEFANOVIĆ, A., 2013. – Systematics of Pipizini and taxonomy of European *Pipiza* Fallén: molecular and morphological evidence (Diptera, Syrphidae). *Zoologica Scripta*, **42** : 288-305. <https://doi.org/10.1111/zsc.12005>
- YOUNG A. D., LEMMON A. R., SKEVINGTON J. H., MENGUAL X., STĀHLS G., REEMER M., JORDAENS K., KELSO S., LEMMON E. M., HAUSER M., DE MEYER M., MISOF B. & WIEGMANN B. M., 2016. – Anchored enrichment dataset for true flies (order Diptera) reveals insights into the phylogeny of flower flies (family Syrphidae). *BMC Evolutionary Biology*, **16** : 143. <https://doi.org/10.1186/s12862-016-0714-0>
-

Sciomyzidae of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions (Diptera)

Jonas MORTELMANS¹ & Marc POLLET^{2, 3}

¹ Jutestraat 30, 9000 Gent, Belgium <jonasmortelmans@gmail.com>

² Research Institute for Nature and Forest (INBO), Herman Teirlincxgebouw, Havenlaan 88 bus 73,
B – 1000 Brussels, Belgium <marc.pollet@inbo.be>

³ Royal Belgian Institute of Natural Sciences (RBINS), Operational Directory Taxonomy and Phylogeny,
Entomology, Vautierstraat 29, B – 1000 Brussels, Belgium <mpollet.doli@gmail.com>

(Accepté le 16.XI.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – During the *Our Planet Reviewed in Corsica* expeditions in 2019, 2020 and 2021, 134 specimens of 20 species of Sciomyzidae were collected by means of Malaise and pan traps. Eleven species are reported from Corsica for the first time: *Coremacera marginata* (Fabricius, 1775), *Ilione albisetosa* (Scopoli, 1763), *Elgiva cucularia* (Linnaeus, 1767), *E. sollicita* (Harris, 1780), *Dichetophora oblitterata* (Fabricius, 1805), *Sepedon sphegea* (Fabricius, 1775), *S. spinipes* (Scopoli, 1763), *Pherbellia griseola* (Fallén, 1820), *P. dorsata* (Zetterstedt, 1846), *P. nana nana* (Fallen, 1820) and *Ditaeniella grisescens* (Meigen, 1830). This paper supports our present-day knowledge and understanding of the Sciomyzidae of Corsica and we hope that it can serve as a starting point for future faunistic research of Sciomyzidae on the island.

Résumé. – *Sciomyzidae des expéditions La Planète Revisée en Corse 2019-2021 (Diptera).* Lors de la série d'expéditions *La Planète Revisée en Corse* en 2019, 2020 et 2021, 134 spécimens de 20 espèces de Sciomyzidae ont été collectés à l'aide de pièges Malaise et de pièges colorés. Onze espèces sont signalées de Corse pour la première fois : *Coremacera marginata* (Fabricius, 1775), *Ilione albisetosa* (Scopoli, 1763), *Elgiva cucularia* (Linnaeus, 1767), *E. sollicita* (Harris, 1780), *Dichetophora oblitterata* (Fabricius, 1805), *Sepedon sphegea* (Fabricius, 1775), *S. spinipes* (Scopoli, 1763), *Pherbellia griseola* (Fallén, 1820), *P. dorsata* (Zetterstedt, 1846), *P. nana nana* (Fallen, 1820) et *Ditaeniella grisescens* (Meigen, 1830). Nous espérons que cet article pourra servir de point de départ à une recherche faunistique sur les Sciomyzidae de l'île, et qu'il permettra de mieux comprendre nos connaissances actuelles sur les Sciomyzidae de Corse.

Keywords. – Distribution, faunistics, new records, pan traps

Snail-killing flies (Diptera: Sciomyzidae Macquart, 1846) are one of the ecologically best-known families of Diptera. The fact that their larvae prey on gastropods makes them interesting study organisms as biocontrol agents in applied ecology, as well as in fundamental ecological studies on the evolution of larval feeding behavior. For nearly half of all known species, extensive research has revealed their life cycles, immature stages, and host preferences (KNUTSON & VALA, 2011; MURPHY *et al.*, 2012). All species of Sciomyzidae, with only a few exceptions, have malaco-phagous larvae that feed on species of several families of pulmonate terrestrial and aquatic snails.

The European fauna is considered well-known, with many excellent keys and monographs that allow readily identification (e.g., ROZKOŠNÝ, 1984, 1987, 1991; VALA, 1989; BARENDRGEGT, 2021). Despite the fact that identification of European specimens is straightforward, certain regions are still poorly investigated (e.g., the Iberian Peninsula, see MORTELMANS *et al.*, 2021). The snail-killing fly fauna of Corsica has been studied on a number of occasions, although never during a dedicated study, and distributional records are scattered throughout the literature. At present only ten species of Sciomyzidae are known from Corsica (BECKER, 1910; SÉGUY, 1934; KNUTSON & BERG, 1963; BRATT *et al.*, 1969; LECLERCQ *et al.*, 1983; VALA, 1989; VALA & GASC, 1990; KAZERANI *et al.*, 2020).

In this paper, we present new records and distribution data of snail-killing flies from Corsica (France) collected during the *Our Planet Reviewed in Corsica* expeditions during 2019-2021.

MATERIAL AND METHODS

The material treated in the present paper is the result of collecting activities during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions led by the Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN, Paris, France). TOUROULT *et al.* (2023) described the general framework, studied areas, sampling methodologies, and preliminary results of this survey. Nineteen sites in the north and southeast of the island were surveyed according to a semi-standardized protocol, and a large-scale trapping scheme was organized in three sites. Sampling efforts mainly focused on forested habitats at higher altitudes (2019) and on coastal dune, marshland and maquis habitats (2020, 2021). They included a vast array of methods to collect invertebrates, with a special effort on flight-interception traps and pan traps. Two Diptera experts were actively involved in fieldwork activities, i.e., the second author (MP) as Diptera coordinator and taxonomic expert of Dolichopodidae, and Thomas Lebard as taxonomic expert of Syrphidae/Stratiomyidae. During 2019 and 2021 the Diptera coordinator concentrated sampling efforts on the use of pan traps, while both researchers also used sweep nets for collecting. In each of these years (23-30.VI.2019, 18-26.V.2021), a total of 16 sampling sites at four different locations were selected for pan trapping. In each site, five trap units were operational for 3-4 days. A trap unit is composed of one blue, one yellow and one white plastic bowl (inner diameter: 15 cm, depth: 4 cm), that are installed close together at soil surface level. Traps are fixed to the soil with metal pins and filled for 2/3 with a mild formaline solution and detergent. In 2019, this approach was applied in the mountainous region of Alta Rocca (south) whereas lowland marshes and dune habitats were investigated in the same way in the coastal area of southeast Corsica in 2021.

Species records will ultimately be disclosed and distributed in the frame of the Inventaire national du Patrimoine naturel (<https://inpn.mnhn.fr/>) and, in the case of this specific survey, via the portal of the MNHN collections (https://science.mnhn.fr/institution/mnhn/item/search/form?lang=fr_FR). These records will be available in GBIF as well. All material collected in this survey is deposited in the collections of the MNHN.

The maps (fig. 1) were created with the open source software R (RSTUDIO TEAM, 2019).

Morphological analyses and diagnoses of the specimens were performed with a Euromex NZ1903b stereomicroscope with 60 \times magnification. Diagnoses of the male genitalia, general measurements, and photographs of the specimens were made by the author by use of a Leica M205 stereomicroscope with a maximum of 160 \times magnification, at the LifeWatch Marine Observatory (Flanders Marine Institute - VLIZ, Ostend, Belgium). To prepare the male terminalia for examination, the first author employed a technique commonly used to study dipteran terminalia: (1) completely removing the abdomen, (2) soaking it for 10 minutes in warm KOH, (3) soaking it for 20 minutes in tap water, (4) soaking it for another 10 minutes in EtOH-HCl (acidified ethanol), and finally (5) soaking it for 20 minutes in tap water. After examination, the macerated abdomen is placed in a polymer microvial containing a few drops of glycerin, which is pinned beneath the specimen.

RESULTS

The *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions produced 876 samples that contained Diptera, including 54 samples with Sciomyzidae, rather evenly divided over the three years (2019: n=17, 2020: n=15, 2021: n=22). A total of 136 specimens were retrieved from these samples, belonging to 20 species of Sciomyzidae. The distribution of each of these species is given in fig. 1. In order to relate species occurrences over the three years, abundances of each species are given per year (fig. 2).

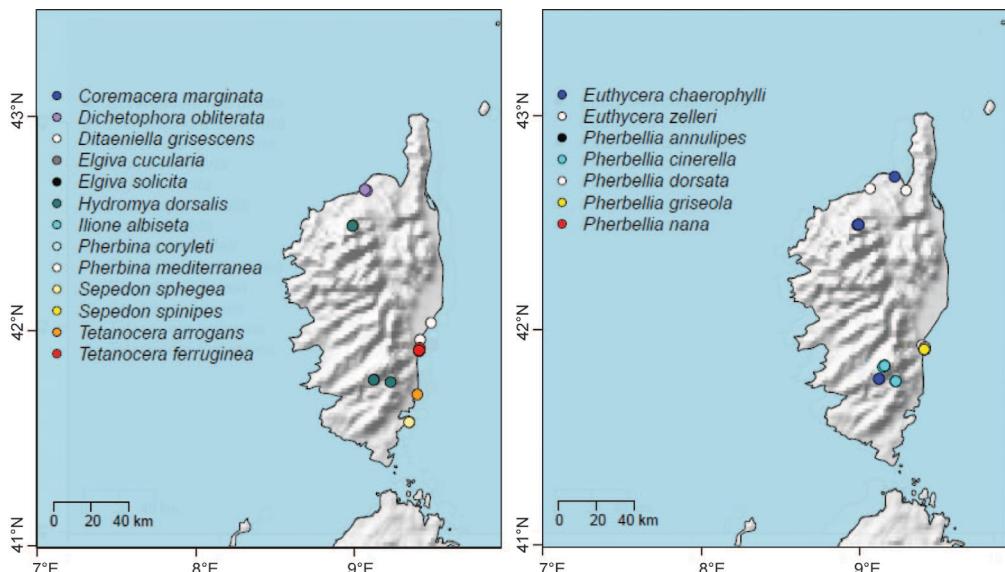


Fig. 1. – Occurrences of Sciomyzidae in Corsica, based on collections as part of the *Our Planet Reviewed in Corsica* 2019-2021 expeditions.



Fig. 2. – Overview of collected species and their abundances per year (green: 2019 survey; blue: 2020 survey; purple: 2021 survey).

Table I. – Occurrences per species (expressed as number of specimens) per locality [2019: montane forests in Alta Rocca (south), 2020: coastal dunes, marshlands and maquis (north), and 2021: mainly coastal marshlands (southeast)].

	Mountains of Alta Rocca (S)	Agnate region (N)	Coastal region (SE)
2021 - Ventiseri - littoral zone of the Airbase BA			
<i>Coremacera marginata</i> (Fabricius, 1775)	2		
<i>Dichetophora obliterata</i> (Fabricius, 1805)	2	1	1
<i>Ditinaeella griseocens</i> (Meigen, 1830)		2	
<i>Erigya cicutaria</i> (Linnaeus, 1767)		2	2
<i>Erigya solicita</i> (Harris, 1780)		2	3
<i>Euthycera chaerophylli</i> (Fabricius, 1798)	2	17	4
<i>Euthycera zelleri</i> (Loew, 1847)		3	1
<i>Hidromyia dorsalis</i> (Fabricius, 1775)	3	2	2
<i>Ilione albisetosa</i> (Scopoli, 1763)	2		
<i>Pherbellia annulipes</i> (Zetterstedt, 1846)		5	
<i>Pherbellia cinerella</i> (Fallén, 1820)	12		
<i>Pherbellia dorsata</i> (Zetterstedt, 1846)			2
<i>Pherbellia griseola</i> (Fallén, 1820)			29
<i>Pherbellia nana nana</i> (Fallén, 1820)		2	5
<i>Pherbina coryleti</i> (Scopoli, 1763)			31
<i>Pherbina mediterranea</i> Mayer, 1953		1	
<i>Sepedon sphgeza</i> (Fabricius, 1775)	4	1	
<i>Sepedon spinipes</i> (Scopoli, 1763)		4	10
<i>Tetanocera arrigens</i> Meigen, 1830		1	1
<i>Tetanocera ferruginea</i> Fallén, 1820		3	1
	Mountains of Alta Rocca (S)	Agnate region (N)	Coastal region (SE)

In table I, the occurrences per species and locality —2019: montane forests in Alta Rocca (south), 2020: coastal dunes, marshlands and maquis (north), and 2021: mainly coastal marshlands (southeast)— are given, allowing for comparison between years and/or regions studied. Especially *Euthycera chaerophylli* (Fabricius, 1798), *Ilione albisetosa* (Scopoli, 1763) and *Hydromya dorsalis* (Fabricius, 1775) are of importance with their main distributions in the montane forests, while the bulk of the other species was encountered only in Agriate and southeastern coastal regions. Finally, table II presents an overview of all Sciomyzidae ever reported from Corsica. This checklist includes 21 species, with nine rediscovered species, and 11 species that are recorded from Corsica for the first time. Figures 3-4 present two sites where a few species were encountered in numbers.

Table II. — Checklist of Sciomyzidae of Corsica, based on literature and collections made during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions.

Species	Literature records from Corsica	Current status
<i>Pherbellia</i> Robineau-Desvoidy, 1830		
1 <i>P. cinerella</i> (Fallén, 1820)	VALA (1989)	rediscovered
2 <i>P. annulipes</i> (Zetterstedt, 1846)	BRATT <i>et al.</i> (1969); VALA (1989); KAZERANI <i>et al.</i> (2020)	rediscovered
3 <i>Pherbellia nana nana</i> (Fallen, 1820)		first record for Corsica
4 <i>P. dorsata</i> (Zetterstedt, 1846)		first record for Corsica
5 <i>P. griseola</i> (Fallén, 1820)		first record for Corsica
<i>Sepedon</i> Latreille, 1804		
6 <i>S. spinipes</i> (Scopoli, 1763)		first record for Corsica
7 <i>S. sphagea</i> (Fabricius, 1775)		first record for Corsica
<i>Ditaeniella</i> Sack, 1939		
8 <i>D. griseocens</i> (Meigen, 1830)		first record for Corsica
<i>Dichetophora</i> Rondani, 1868		
9 <i>D. obliterata</i> (Fabricius, 1805)		first record for Corsica
<i>Pherbina</i> Robineau-Desvoidy, 1830		
10 <i>P. mediterranea</i> Mayer, 1953	VALA & GASC (1990); VALA (1989)	rediscovered
11 <i>P. coryleti</i> (Scopoli, 1763)	VALA (1989)	rediscovered
<i>Euthycera</i> Latreille, 1829		
12 <i>E. chaerophylli</i> (Fabricius, 1798)	LECLERCQ <i>et al.</i> (1983)	rediscovered
13 <i>E. zelleri</i> (Loew, 1847)	BECKER (1910); LECLERCQ <i>et al.</i> (1983); VALA & REIDENBACH (1984); VALA (1989)	rediscovered
<i>Hydromya</i> Robineau-Desvoidy, 1830		
14 <i>H. dorsalis</i> (Fabricius, 1775)	KNUTSON & BERG (1963); VALA (1989)	rediscovered
<i>Tetanocera</i> Duméril, 1800		
15 <i>T. arrogans</i> Meigen, 1830	SÉGUY (1934)	rediscovered
16 <i>T. ferruginea</i> Fallen, 1820	BECKER (1910)	rediscovered
<i>Elgiva</i> Meigen, 1838		
17 <i>Elgiva cucularia</i> (Linnaeus, 1767)		first record for Corsica
18 <i>Elgiva sollicita</i> (Harris, 1780)		first record for Corsica
<i>Ilione</i> Haliday, 1837		
19 <i>I. trifaria</i> (Loew, 1847)	KNUTSON & BERG (1963); VALA (1989)	not rediscovered
20 <i>I. albisetosa</i> (Scopoli, 1763)		first record for Corsica
<i>Coremacera</i> Rondani, 1856		
21 <i>C. marginata</i> (Fabricius, 1775)		first record for Corsica

DISCUSSION

Hitherto, 10 species were known from Corsica, and the following 11 species can be added to this list as the result of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions: *Coremacera marginata* (Fabricius, 1775), *Dichetophora oblitterata* (Fabricius, 1805), *Ditaeniella grisescens* (Meigen, 1830), *Elgiva cucularia* (Linnaeus, 1767), *Elgiva solicita* (Harris, 1780), *Iline albisetosa*, *Pherbellia dorsata* (Zetterstedt, 1846), *Pherbellia griseola* (Fallén, 1820), *Pherbellia nana nana* (Fallén, 1820), *Sepedon sphegea* (Fabricius, 1775), and *Sepedon spinipes* (Scopoli, 1763) (table I). This is only a small proportion of the European fauna, and it is expected that more species occur in Corsica. Despite the wide array of applied methods and intensive



Fig. 3-4. – Sites with large abundances of Sciomyzidae (Diptera). – 3, Serra-di-Scopamène, Castellu d'Ornucci, forest bordering pozzines, habitat of *Euthycera chaerophylli* and *Pherbellia cinerella*. – 4, Solenzar, “base aérienne 126”, swamp in coastal dunes, habitat of *Pherbellia griseola* (Photos by Marc Pollet).

sampling efforts during the *Our Planet Reviewed* expeditions, only a small temporal snapshot was taken (i.e., only a few autumn samples in 2020, and nearly only springtime samples in 2019 and 2021). It is thus very likely that many summer and autumn species have been missed. For example, *Psacadina verbekei* Knutson, Rozkošný & Berg, 1975, *Ilione trifaria* (Loew, 1847) and *Salticella fasciata* (Meigen, 1830) are three common species in the Mediterranean but reach their activity peak in summer and autumn (VALA, 1989; MORTELMANS, 2015). Also, *Ilione unipunctata* (Macquart, 1849) and *Euthycera alaris* Vala, 1983, are expected to occur in Corsica, as they are known from Sardinia (KNUTSON & BERG, 1967; VALA, 1983; CONTINI & RIVOSECCHI, 1984).

All species currently recorded from Corsica are considered common, with a wide distribution in Europe, with the exception of *Euthycera zelleri* (Loew, 1847) —see below. Of special interest is the occurrence of *Ilione albisetata*, a common species in Central and Northern Europe, but rather scarce in the Mediterranean Basin. VALA (1989) compared the distribution range of *I. albisetata* (the ‘northern species’) and *I. trifaria* (the ‘southern species’). The resulting map in VALA (1989) now appears largely outdated as the range of both species already proved to overlap exceedingly. However, the map is still useful to see the distributional gradient between both species, which highlights the current exceptional occurrence of *I. albisetata* in Corsica. Furthermore, the occurrence of *E. zelleri* is noteworthy, as this is a rare species that is considered a western Mediterranean endemic. The species was recorded from Corsica previously (BECKER, 1910), but has always been encountered in very low abundances only (never collected in series). Finally, of importance, is the abundant occurrence of *E. chaerophylli* observed in 2019. These abundances are corresponding to SÉGUY (1934), who documents high abundances of *E. chaerophylli* in high altitude regions in southern France (“between 100 and 2,100m”).

During this survey, overall abundances were very low (fig. 2), and most species were only caught as singletons. Only one Corsican species, *I. trifaria*, has not been rediscovered during the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions.

ACKNOWLEDGEMENTS. — Part of the material treated during this study was collected during the expedition *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021*. This survey was organized by the Muséum national d’Histoire naturelle (MNHN) in collaboration with and funded by the Collectivité de Corse (CdC) and the Office français de la Biodiversité (OFB) (previously known as the Agence française de la Biodiversité – AFD). We are also grateful to the different logistic partners who assisted with field work in 2019: the communes of Alta Rocca (Serra-di-Scopamène, Zonza and Zicavo) and Tartagine (Olmi-Capella and Mausoléo), the Office de l’Environnement de la Corse (OCIC et CBNC), the Direction Régionale de l’Environnement de l’Aménagement, the Direction du Logement (DREAL) and the Office National des Forêts (ONF). Special thanks are due to the mayor of the village of Serra-di-Scopamène, Mr Jean-Paul Roccaserra, the ‘Communauté de Communes de l’Alta Roca’ and its Écogardes have provided the necessary infrastructure and invaluable support during the expedition. We are grateful for the financial support of the participation of Marc Pollet and Anja De Brackeleer to the field campaigns of 2019 and 2021. The second author is also much indebted to the leaders of the expedition, Julien Touroult, François Dusoulier and Jean Ichter, and the entire researcher team for the great company which made this survey one of a kind.

The free raster map data used as background for the maps are accessible via Natural Earth (<http://www.naturalearthdata.com>). We thank the LifeWatch Observatory (as part of the Flemish contribution to the LifeWatch ESFRI by Flanders Marine Institute, VLIZ, Belgium) for use of its research infrastructure.

REFERENCES

- BARENDRGT A., 2021. — De Nederlandse slakkendoders (Sciomyzidae). *Entomologische Tabellen, Supplement bij Nederlandse Faunistische Mededelingen*, 13 : 1-153.
BECKER T., KUNTZE A., SCHNABL J., VILLENEUVE E., 1910. — Dipterologische Sammelreise nach Korsika. (Dipt.). *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, 6 : 635-665. <https://doi.org/10.1002/mmnd.4801910603>

- BRATT A. D., KNUTSON L. V., FOOTE B. A. & BERG C. O., 1969. – Biology of *Pherbellia* (Diptera: Sciomyzidae). *New York Agricultural Experiment Station Ithaca Memoires*, **404** : 1-247.
- CONTINI C. & RIVOSECCHI L., 1984. – Nuovi dati sugli Sciomyzidae della Sardegna. *Bollettino dell' Associazione romana di entomologia*, **38** [1983] : 21-29.
- KAZERANI F. & MORTELmans J., 2020. – A new species of *Pherbellia* (Diptera: Sciomyzidae) from Iran. *Zootaxa*, **4772** (2) : 361-370. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.4772.2.7>
- KNUTSON L. V. & BERG C. O., 1963. – Biology and immature stages of a snail killing fly, *Hydromya dorsalis* (Fabricius) (Diptera: Sciomyzidae). *Proceedings of the Royal Entomological Society of London*, **38** (4-6) : 45-58.
- KNUTSON L. V. & BERG C. O., 1967. – Biology and immature stages of malacophagous Diptera of the genus *Knutsonia* Verbeke (Sciomyzidae). *Bulletin de l'Institut royal des sciences naturelles de Belgique*, **43** (7) : 1-60.
- KNUTSON L. V. & VALA J.-C., 2011. – *Biology of Snail-Killing Sciomyzidae Flies*. Cambridge : Cambridge University Press, 506 p.
- LECLERCQ M., VALA J.-C. & REIDENBACH J. M., 1983. – Taxonomie et répartition géographique du genre *Euthycera* Latreille (Diptera: Sciomyzidae). *Bulletin de la Société entomologique de France*, **88** : 451-461. <https://doi.org/10.3406/bsef.1983.18077>
- MORTELmans J., VOLCKAERT D., FIDALGO P. A. & THORN S., 2021. – Review of *Psacadina* Enderlein (Diptera, Sciomyzidae), with the description of a new species from Southwest Europe. *Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa*, **67** : 35-42.
- MORTELmans J., 2015. – The snail-killing fly *Salticella fasciata* new for the Netherlands, with an update of Belgian records (Diptera: Sciomyzidae). *Nederlandse Faunistische Mededelingen*, **44** : 29-36.
- MURPHY W. L., KNUTSON L. V., CHAPMAN E. G., MC DONNELL R. J., WILLIAMS C. D., FOOTE B. A. & VALA J.-C., 2012. – Key aspects of the biology of snail-killing flies. *Annual Review of Entomology*, **57** : 425-447. <https://doi.org/10.1146/annurev-ento-120710-100702>
- ROZKOŠNÝ R., 1984. – *The Sciomyzidae (Diptera) of Fennoscandia and Denmark*. Fauna Entomologica Scandinavica 14. Leiden-Copenhagen : Scandinavian Scientific Press, 224 p.
- ROZKOŠNÝ R., 1987. – A review of the Palaearctic Sciomyzidae (Diptera). *Folia Facultatis Scientiarum Naturalis Universitatis Purkyniae Brunensis, Biologia*, **86** : 1-100.
- ROZKOŠNÝ R., 1991. – A key to the Palaearctic species of *Pherbellia* Robineau-Desvoidy, with descriptions of three new species (Diptera, Sciomyzidae). *Acta Entomologica Bohemoslovaca*, **88** : 391-406.
- RSTUDIO TEAM, 2021. – RStudio: Integrated Development Environment for R. Boston, MA : RStudio, PBC. <http://www.rstudio.com/>
- SÉGUY E., 1934. – *Faune de France 28. Diptères (Brachycères) (Muscidae Acalyptratae et Scatophagidae)*. Paris : Lechevalier, 832 p.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021*: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- VALA J.-C. & GASC C., 1990. – *Pherbina mediterranea*: immature stages, biology, phenology and distribution (Diptera: Sciomyzidae). *Journal of Natural History*, **24** : 441-451. <https://doi.org/10.1080/00222939000770331>
- VALA J.-C. & REIDENBACH J. M., 1984. – Redescription de female de *Euthycera zelleri* (Loew, 1847) et mise en synonymie de *E. nubila* (Loew, 1847) par l'étude des génitalia (Dipt., Sciomyzidae). *Deutsche Entomologische Zeitung*, **31** (1-3) : 23-28.
- VALA J.-C., 1983. – Description de *Euthycera alaris*, n. sp. et désignation du lectotype et du paralectotype de *Euthycera flavostriata* (Villeneuve, 1911) (Diptera: Sciomyzidae). *Revue française d'Entomologie (N. S.)*, **5** (4) : 166-170.
- VALA J.-C., 1989. – *Faune de France 72. Diptères Sciomyzidae euro-méditerranéens*. Paris : Fédération Française des Sociétés de Sciences Naturelles, 300 p.

Première mention française d'*Apatema baixerasi* Vives, 2001, et quelques autres observations remarquables de Lépidoptères en Corse (Lepidoptera)

Adrien JAILLOUX

Office français de la biodiversité, Pôle de Montpellier, 125 impasse Adam-Smith, F – 34470 Pérols
<adrien.jailloux@ofb.gouv.fr>

(Accepté le 27.X.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Résumé. – *Apatema baixerasi* Vives, 2001, est mentionné pour la première fois en France, suite à une observation en mai 2021 en Haute-Corse au cours de la mission *La Planète Revisitée en Corse*, confirmée par l’analyse du code-barres ADN. Le signalement de deux nouvelles espèces pour l’île est également effectué : *Nascia ciliialis* (Hübner, 1796) et *Cochylidia heydeniana* (Herrich-Schäffer, 1851). Vingt-et-une autres observations remarquables de Lépidoptères effectuées au cap Corse et sur la côte orientale, dans le cadre de cette même mission, sont également citées.

Abstract. – First French record of *Apatema baixerasi* Vives, 2001, and some other notable Lepidoptera sightings in Corsica. *Apatema baixerasi* Vives, 2001, is mentioned for the first time in France, after one observation in May 2021 in Haute-Corse, during the expedition *Our Planet Reviewed in Corsica*, confirmed by DNA barcode analysis. Two new species for the island were also reported: *Nascia ciliialis* (Hübner, 1796) and *Cochylidia heydeniana* (Herrich-Schäffer, 1851). Twenty-one other remarkable Lepidoptera sightings in cap Corse and on the eastern coast are also cited from this expedition.

Keywords. – Palaeartic region, new records, CO1 barcode.

La liste des Lépidoptères de Corse, actualisée en 2021 par l’Association Roussillonnaise d’Entomologie à partir de la révision de la liste-inventaire de RUNGS (1988) par BRUSSEAU & NEL (2004), comptabilisait alors 1969 espèces, dont 1894 hétérocères (<https://r-a-r-e.fr/wp-content/uploads/2021/04/Checklist-of-Lepidoptera-France-Corse-Pyr%C3%A9n%C3%A9es-Orientales.xls>). Le nombre d’espèces d’hétérocères n’a cessé d’augmenter ces vingt dernières années, grâce aux nombreux lépidoptéristes attirés par l’extraordinaire diversité d’habitats de l’île. La dynamique autour de la mise en œuvre de l’Atlas des Macrohétérocères de Corse, porté depuis 2020 par l’association Entomo Fauna avec le soutien de l’Office de l’Environnement de la Corse, y a également contribué (BARBUT *et al.*, 2021). Plusieurs découvertes récentes, notamment de Noctuidae et de Geometridae, dont parfois des nouveautés pour la France métropolitaine, voire pour la science, ont ainsi été ajoutées à cette liste (YLLA & MACIA, 2023 ; BARBUT & HAXAIRE, 2023). La connaissance des microlépidoptères est également en progression constante, grâce aux travaux menés par divers spécialistes (VARENNE & NEL, 2020).

MATÉRIEL ET MÉTHODES

L’expédition scientifique *La Planète revisitée en Corse 2019-2021* visait à inventorier de façon approfondie une sélection de sites et d’habitats naturels et à documenter la biodiversité corse par des données précises associées à des codes-barres ADN (TOUROULT *et al.*, 2023).

Lors de la mission de mai 2021, plusieurs lépidoptéristes ont effectué un total de 52 événements de piégeage lumineux au cours de 18 nuits au nord de l’île et sur sa côte orientale (ICHTER *et al.*, 2022). Le présent article évoque uniquement ceux mis en œuvre par l’auteur entre le 13 et le 17 mai 2021 au cap Corse (quatre nuits) puis entre le 17 et le 28 mai 2021 sur la côte orientale (11 nuits). Ces prospections nocturnes ont principalement été conduites

sur les communes d’Ersa (Haute-Corse) et de Rogliano (Haute-Corse) (fig. 1), ainsi que sur la commune de Ventiseri (Haute-Corse), au sein de la base aérienne 126 de Ventiseri-Solenzara et sur le cordon littoral qui longe celle-ci (fig. 2). Quelques observations effectuées de jour sont également citées. L’ensemble des données est diffusé de façon précise dans l’INPN et peut être consulté sur le portail OpenObs et sur celui du GBIF.

Certains des spécimens étudiés ont été séquencés au niveau du code-barres ADN (fragment du gène mitochondrial CO1 ; voir protocole dans HEBERT *et al.*, 2018) dans le cadre du développement de bibliothèques de codes-barres ADN de référence pour l’identification des espèces (*Barcode of Life Data : BOLD* ; www.boldsystems.org ; RATNASCINGHAM & HEBERT, 2007). Les nouvelles séquences des spécimens étudiés dans cet article sont accessibles dans les banques de données publiques BOLD (DOI du jeu de données : <https://doi.org/10.5883/DS-JAILL01C>) et GenBank (accession n° OR449766-OR449783).

Les sessions de piégeage lumineux ont été mises en œuvre à partir de plusieurs dispositifs : principalement avec deux LepiLED Maxi Switch (BREHM, 2017), mais aussi à l’aide d’une lampe à vapeur de mercure 250 W et d’un spot UV 365 nm 50 W.

Ces sources lumineuses étaient disposées éloignées les unes des autres. Durant la première partie de la nuit (21 h 00 – entre 1 h 00 et 2 h 00), la lumière de chaque lampe était projetée sur un drap blanc. Pour la seconde partie de nuit (entre 1 h 00 et 2 h 00 - 7 h 00), un dispositif de



Fig. 1-2. – Biotopes corses. – 1, Lagune de Barcaggio, Rogliano (Haute-Corse) (Cliché A. Jailloux). – 2, Littoral au niveau de la base aérienne 126, à Ventiseri (Haute-Corse) (Cliché J. Ichter CC BY-NC-SA).

piège-entonnoir avec filet, adapté à la LepiLED, a également été utilisé afin de permettre un piégeage continu toute la nuit.

Une sélection d'observations remarquables a été retenue, correspondant aux cas de figures suivants :

– des espèces endémiques corses ou sardo-corses, ou uniquement connues de Corse pour la France,

– des espèces à plus large répartition mais dont la présence est peu documentée en Corse dont, en particulier, une première mention pour la faune de France et deux nouveaux signalements pour la faune de Corse.

Cette sélection se fonde notamment sur la liste des Lépidoptères de Corse actualisée en 2021 et sur les observations disponibles dans l'Inventaire national du patrimoine naturel (MNHN & OFB, 2003-2023) mais aussi divers autres portails : Artemisiae (OREINA, 2015-2023), Lépi'Net (<https://www.lepinet.fr/>), Lepiforum (<https://lepirorum.org/>), iNaturalist (<https://www.inaturalist.org/>) et Fauna Europaea (<https://fauna-eu.org/>). Des travaux plus ciblés sont également cités dans les notices des espèces concernées.

La nomenclature et la taxinomie utilisées suivent le référentiel français TAXREF, dans sa version 16 (GARGOMINY *et al.*, 2022).

RÉSULTATS : LISTE COMMENTÉE DES ESPÈCES REMARQUABLES

Les familles sont énumérées selon l'ordre systématique de NIEUKERKEN *et al.* (2011) et les espèces sont énumérées par ordre alphabétique.

Famille **Opostegidae** Meyrick, 1893

Opostegoides menthinella (Mann, 1855) (fig. 3)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-103), 41,92305°N, 9,39412°E, alt. 19 m, 18-19.V.2021, A. Jailloux leg. et det., LPRC2021-2164 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-2164 (GenBank : OR449780).

Commentaires. – Un spécimen attiré par lampe à vapeur de mercure 250 W. L'analyse du code-barres ADN et du spécimen a permis d'identifier cet Opostegidae à l'espèce, identification confirmée par Erik van Nieukerken.

Décrit de Corse en 1855, *Opostegoides menthinella* n'y aurait pas été observé depuis une mention à Carticasi (Haute-Corse) en 1896 (NIEUKERKEN *et al.*, 2006). Ce taxon est également assez peu mentionné en France continentale. Suite à une dernière donnée datant de 1980 (NIEUKERKEN *et al.*, 2006), il n'avait *a priori* pas été mentionné de nouveau avant 2020. Il a en effet été observé par René Celse dans le Var en mai 2020 (donnée disponible sur l'INPN) et en mai 2023 (Artemisiae) mais aussi par René Celse et Emmanuel Tcheng toujours dans le Var en avril 2022 (Artemisiae). Enfin, Jacques Nel l'a également observé en mai 2021 dans les Bouches-du-Rhône (INPN).

Cette espèce serait liée aux *Cistus* L., dont se nourriraient les chenilles (NIEUKERKEN *et al.*, 2004).

Famille **Autostichidae** Le Marchand, 1947

Apatema baixerasi Vives, 2001 (fig. 4)

Nouveau pour la faune de France.

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-UV-AJ-112), 41,92318°N, 9,3939°E, alt. 19 m, 20-21.V.2021, A. Jailloux leg. et det., LPRC2021-2166 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-2166 (GenBank : OR449773).

Commentaires. – Un spécimen venu à la lampe à vapeur de mercure 250 W. L’identification a été confirmée grâce à l’analyse du code-barres ADN sur la plateforme BOLD et par Peter Huemer, qui a séquencé plusieurs individus de cette espèce, dont un provenant de la localité-type.

Il s’agit de la première mention française pour *Apatema baixerasi*, espèce décrite de la province de Valencia en Espagne (VIVES MORENO, 2001), observée depuis également en Andalousie, mais aussi en Italie (Sardaigne, Sicile, nord du pays) et à Malte (VELLA *et al.*, 2022). La biologie de cette espèce est encore méconnue, comme pour de nombreuses autres espèces du genre *Apatema* Walsingham, 1900 (FALCK *et al.*, 2021).

Famille **Oecophoridae** Bruand, 1851

Goidanichiana jourdheuillella (Ragonot, 1875) (fig. 5)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, domaine de Pinia (PI-UV-AJ-01), 42,02862°N, 9,47208°E, alt. 11 m, 17.V.2021, A. Jailloux leg. et det.

Commentaires. – Un spécimen attiré par LepiLED. Ce taxon semble uniquement présent en Europe de l’Ouest (France, Italie, Espagne, Portugal, Allemagne et Suisse). Cet Oecophoridae bien reconnaissable est encore peu mentionné en Corse, depuis sa découverte sur l’île à Castirla (Haute-Corse) en 2008 (BILLI *et al.*, 2010). Les deux autres mentions concernent aussi la Haute-Corse : Venaco en 2009 (BILLI *et al.*, 2010) et Corte en 2020 (donnée de Josy et Stéphane Grenier, disponible sur Artemisiae).

Il s’agit d’une espèce liée aux pins (*Pinus sylvestris* L., *Pinus pinaster* Aiton.), les chenilles se nourrissent de bourgeons desséchés (HANNEMANN, 1997).

Famille **Elachistidae** Bruand, 1851

Sous-famille **Elachistinae** Bruand, 1851

Elachista biatomella (Stainton, 1848) (fig. 6)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-122), 41,93304°N, 9,39768°E, alt. 12 m, 21-22.V.2021, A. Jailloux leg. et det., LPRC2021-2100 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-2100 (GenBank : OR449781).

Commentaires. – Spécimen attiré par LepiLED. L’identification a été confirmée par l’analyse du code-barres ADN.

Répandue dans une large partie de l’Europe, cette espèce discrète est peu observée en France. Elle avait déjà été mentionnée de Corse à deux reprises par Thierry Varenne (BILLI *et al.*, 2010) en 2008 à Santa-Lucia-di-Mercurio (Haute-Corse) et en 2011 à Ventiseri (Haute-Corse).

Elle fréquente de préférence les prairies et les landes. Les chenilles minent les feuilles de *Carex flacca* Schreb. (STEUER, 1980).

Elachista pigerella (Herrich-Schäffer, 1854) (fig. 7)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-122), 41,93304°N, 9,39768°E, alt. 12 m, 21-22.V.2021, A. Jailloux leg. et det., LPRC2021-2167 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-2167 (GenBank : OR449766).

Commentaires. – Spécimen attiré par LepiLED. L’identification a été confirmée par l’analyse du code-barres ADN. Il s’agit du premier code-barres ADN français de ce taxon à intégrer la plate-forme BOLD.

Cette espèce d’Europe centrale et du Sud est peu observée en France. Elle avait déjà été mentionnée de Corse à deux reprises par Thierry Varenne en 2010 à Ghisonaccia (Haute-Corse) et en 2011 à Ventiseri (VARENNE, 2012). Ce taxon est présent en Sardaigne.

Les chenilles minent les feuilles de *Carex flacca* (STEUER, 1973).

Sous-famille **Depressariinae** Meyrick, 1883*Depressaria depressana* (Fabricius, 1775) (fig. 8)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ersa, Tollare (CC-HC-AJ-06), 43,00674°N, 9,3867°E, alt. 12 m, 14.V.2021, A. Jailloux leg. et det.



Fig. 3-10. – Lépidoptères de Corse. – 3, *Opostegoides menthinella*, 18.V.2021, Ventiseri. – 4, *Apatema baixerasi*, 20.V.2021, Ventiseri. – 5, *Goidanichiana jourdheuillella*, 17.V.2021, Ghisonaccia. – 6, *Elachista biatomella*, 21.V.2021, Ventiseri. – 7, *Elachista pigerella*, 21.V.2021, Ventiseri. – 8, *Depressaria depressana*, 14.V.2021, Ersa (Haute-Corse). – 9, *Mesophleps corsicella*, 28.V.2021, Ventiseri. – 10, *Mirificarma eburnella*, 24.V.2021, Ventiseri. (Clichés A. Jailloux).

Commentaires. – Spécimen observé de jour, à proximité du littoral.

Cette espèce largement répandue en Europe est mentionnée dans la liste des Lépidoptères de Corse actualisée en 2021, sans localité précise d'observation. La littérature consultée n'a pas permis de trouver une autre donnée d'observation précise de l'espèce en Corse.

La chenille a été observée sur de nombreuses Apiacées (GUYONNET *et al.*, 2020).

Famille **Gelechiidae** Stainton, 1854

Mesophleps corsicella Herrich-Schäffer, 1856 (fig. 9)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-137), 41,92917°N, 9,39753°E, alt. 15 m, 25-26.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det. ; 1 ex., *idem*, (BA-HC-AJ-205), 41,92897°N, 9,39305°E, alt. 22 m, 27-28.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det.

Commentaires. – Deux spécimens attriés par LepiLED. L'espèce est présente dans le bassin méditerranéen, mais aussi dans les îles Canaries. Sa présence en France se limite aux départements méditerranéens, à l'exception d'une mention en Charente-Maritime en 2021 sur le portail Artemisiae. Ce taxon est encore peu mentionné en France, en particulier en Corse. Au moins quatre autres données existent toutefois : deux en Corse-du-Sud disponibles sur le portail Artemisiae (Bonifacio en 2002, Alata en 2020) et deux autres en Haute-Corse sur l'INPN (Poggio-d'Oletta en 1995, Castellare-di-Casinca en 2016).

La chenille vit au sein des capsules de Cistacées (*Cistus* L., *Helianthemum* Mill.), se nourrissant des graines (LI & SATTLER, 2012).

Mirificarma eburnella (Denis & Schiffermüller, 1775) (fig. 10)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-HC-AJ-134), 41,92919°N, 9,39407°E, alt. 21 m, 24-25.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det., LPRC6763 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC6763 (GenBank : OR449770).

Commentaires. – Spécimen attiré par l'éclairage domestique. Cet individu a été collecté et séquencé, confirmant l'identification de l'espèce, dont l'habitus est proche de *Mirificarma flavella* (Duponchel, 1844), également présente en Corse.

Cette espèce, qui occupe une large partie de l'Europe, est mentionnée dans la liste des Lépidoptères de Corse actualisée en 2021, sans localité précise d'observation. La littérature consultée n'a pas permis de trouver une autre donnée d'observation précise de l'espèce en Corse.

La chenille est observée sur diverses Fabacées, essentiellement du genre *Medicago* L. (PITKIN, 1984).

Famille **Epermeniidae** Spuler, 1910

Epermenia aequidentellus (Hofmann, 1867) (fig. 11)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri (BA-LED-UV-AJ-110), 41,92994°N, 9,39752°E, alt. 14 m, 20-21.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det., LPRC2021-2407 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-2407 (GenBank : OR449779).

Commentaires. – Un exemplaire attiré par LepiLED. L'analyse du code-barres ADN a confirmé l'identification de l'espèce.

Présente en Europe et en Asie centrale, cette espèce discrète est peu mentionnée en France continentale. Elle est indiquée comme présente en Corse et en Sardaigne (GAEDIKE, 1996), sans donnée d'observation précise en Corse. Une donnée, considérée comme "probable", est disponible sur le portail Artemisiae (OREINA, 2015-2023) : un spécimen a été observé en mars 2021 à Bonifacio (Corse-du-Sud) par Daniel Morel, déterminé par Lionel Taurand.

La chenille a déjà été observée sur de nombreuses Apiacées (*Daucus* L., *Anthriscus* Pers., *Peucedanum* L., *Angelica* L., etc.), dont elle mine les feuilles (BUDASHKIN & GAEDIKE, 2005).

Famille **Tortricidae** Latreille, 1802***Cochylidia heydeniana*** (Herrich-Schäffer, 1851) (fig. 12)

Nouveau pour la faune de Corse.

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, littoral de la base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-SR-125), 41,9158°N, 9,41222°E, alt. 0 m, 22-23.V.2021, *A. Jailloux leg. et det.*, LPRC6755 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC6755 (GenBank : OR449782).

Commentaires. – Spécimen attiré par LepiLED. Initialement identifié comme un probable *Cochylis epilinana* Duponchel, 1842. L'analyse du code-barres ADN sur BOLD a montré qu'il s'agissait d'une autre espèce d'un genre voisin, à l'habitus assez similaire : *Cochylidia heydeniana*. Cette identification a été confirmée par Peter Huemer.

La répartition de cette espèce couvre notamment une partie importante de l'Europe et de l'Asie (SUN & LI, 2012). Cette espèce, très peu mentionnée en France continentale, n'était pas connue de Corse. Elle ne semble pas mentionnée de Sardaigne.

D'après RAZOWSKI (2001), l'espèce fréquente les biotopes sablonneux et ouverts, où la chenille se nourrit d'Asteracées (*Erigeron acre* L., *Solidago virgaurea* L.).

Notocelia cynosbatella (Linnaeus, 1758) (fig. 13)

Matériel examiné. – 3 spécimens : 2 ex., Haute-Corse, Ventiseri, littoral de la base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-SR-125), 41,9158°N, 9,41222°E, alt. 0 m, 22-23.V.2021, *A. Jailloux leg. et det.*, LPRC6750 (MNHN) et LPRC6757 (MNHN) ; 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-132), 41,93281°N, 9,39794°E, alt. 13 m, 23-24.V.2021, *A. Jailloux leg. et det.*, LPRC6761 (MNHN).

Séquences CO1. – LPRC6750 (GenBank : OR449778), LPRC6757 (GenBank : OR449777) et LPRC6761 (GenBank : OR449772).

Commentaires. – Spécimens attirés par LepiLED. Il s'agit d'une espèce largement répandue en Europe. Si les données en France continentale sont nombreuses, cela ne semble pas être le cas en Corse. Elle est mentionnée dans la liste des Lépidoptères de Corse actualisée en 2021, sans localité précise d'observation. Les données disponibles concernent toutes la Haute-Corse : le 15.V.2021 à Castellare-di-Casinca par David Renoult (iNaturalist), le 25.V.2021 à Corte par Daniel Morel (Artemisiae) et le 3.VI.2021 à Mausoléo par Annick Gilliot, Bernard Kada, Daniel Morel et Philippe Henry.

La chenille s'alimente notamment sur les rosiers sauvages et cultivés (*Rosa spp.*) (SCHÜTZE, 1931).

Piniphila bifasciana (Haworth, 1811) (fig. 14)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ghisonaccia, Pinia (PI-UV-AJ-01), 42,02862°N, 9,47208°E, alt. 11 m, 17.V.2021, *A. Jailloux leg. et det.* ; 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-106), 41,92726°N, 9,39291°E, alt. 22 m, 19-20.V.2021, *A. Jailloux leg. et det.*

Commentaires. – Spécimens attirés par LepiLED. Il s'agit d'une espèce présente en Europe jusqu'à l'ouest de la Russie.

Régulièrement mentionnée en France continentale, elle semble l'être moins fréquemment en Corse. Il n'y a pas d'autre donnée disponible dans l'INPN ni sur le portail Artemisiae. Toutefois, la liste des Lépidoptères de Corse actualisée en 2021 recense plusieurs mentions, notamment à San Giulano en Haute-Corse (BRUN *et al.*, 1991).

La chenille se nourrit des jeunes pousses et fleurs mâles de pins (*Pinus sylvestris* et *Pinus pinaster*) (RAZOWSKI, 2001).

***Pseudococcyx tessulatana* (Staudinger, 1871) (fig. 15)**

Matériel examiné. – 3 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ersa, Barcaggio (CC-HC-AJ-17), 43,00504°N, 9,40374°E, alt. 9 m, 15.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det. ; 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, Base aérienne 126 (BA-UV-AJ-126), 41,92301°N, 9,39404°E, alt. 19 m, 22-23.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det. ; 1 ex., *idem*, (BA-LED-UV-AJ-132), 41,93281°N, 9,39794°E, alt. 13 m, 23-24.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det., LPRC6762 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC6762 (GenBank : OR449774).

Commentaires. – Un spécimen a été collecté et séquencé. Il s'agit du premier code-barres ADN français de ce taxon disponible sur BOLD.

Cette Tordeuse est présente en Europe méditerranéenne ainsi qu'au Proche-Orient et en Afrique du Nord, au sein des peuplements naturels et plantés de cyprès (*Cupressus sempervirens* L.). Les Chenilles se développent dans les cônes de cyprès en maturation (ROQUESA *et al.*, 1999).

En France continentale, l'espèce est essentiellement mentionnée à proximité du littoral méditerranéen. Sa découverte en Corse est récente : la première donnée serait une mention d'août 2019 à Castellare-di-Casinca (Haute-Corse) postée sur le site iNaturalist par David Renoult. Ces trois nouvelles observations à Ersa et à Ventiseri seraient donc les deuxième, troisième et quatrième données de l'espèce en Corse.

***Tosirips magyarus* Razowski, 1987 (fig. 16)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-137), 41,92917°N, 9,39753°E, alt. 15 m, 25-26.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det., LPRC6777 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC6777 (GenBank : OR449767).

Commentaires. – Spécimen attiré par LepiLED. L'habitus de l'espèce est caractéristique en Europe, aucune espèce similaire n'y est présente. Il s'agit du premier code-barres ADN français de ce taxon disponible sur BOLD.

Cette Tordeuse d'Europe du Sud-Est est notamment recensée en Roumanie, en Bulgarie, en Grèce, en Hongrie, en Slovaquie, en Slovénie ou encore en Italie (FAZEKAS, 2007). En France, elle n'est connue que de Corse. Elle ne semble pas mentionnée de Sardaigne.

La Chenille se nourrit au moins sur *Quercus robur* L. (RAZOWSKI, 1987).

Famille Pyralidae Latreille, 1809***Acrobasis getuliella* (Zerny, 1914) (fig. 17)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, littoral de la base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-SR-125), 41,9158°N, 9,41222°E, alt. 0 m, 22-23.V.2021, *A. Jailloux leg.* et det., LPRC6767 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC6767 (GenBank : OR449775).

Commentaires. – Attiré par LepiLED. Il s'agit du premier code-barres ADN de l'espèce à être disponible sur la plateforme BOLD.

La répartition d'*Acrobasis getuliella* semble assez restreinte : l'espèce est mentionnée d'Italie (dont la Sicile mais pas la Sardaigne), de Croatie mais aussi de Chypre (GUMHALTER, 2019), et de France, où elle est observée pour la première fois en 2005. Sa présence s'y limite à ce jour à la Corse, au Var et aux Alpes-Maritimes. La première mention en Corse date de 2015 à Calcatoggio (Corse-du-Sud) (GROS, 2016). Elle a également été observée à Bonifacio en 2019 (NEL *et al.*, 2020) et en 2022 (donnée disponible sur Artemisiae) et à Castellare-di-Casinca (Haute-Corse) en 2016 (INPN).

Si la biologie de l'espèce n'est pas connue, il est suggéré qu'elle pourrait être liée aux zones humides (GROS, 2016). Une mosaïque de zones humides avec différents niveaux de salinité est d'ailleurs présente sur le cordon littoral de la base aérienne 126.

***Dioryctria mendacella* (Staudinger, 1859) (fig. 18)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-UV-AJ-126), 41,92301°N, 9,39404°E, alt. 19 m, 22-23.V.2021, A. Jailloux leg. et det., LPRC2021-2109 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC2021-2109 (GenBank : OR449782).



Fig. 11-18. – Lépidoptères de Corse. – 11, *Epermenia aequidentellus*, 20.V.2021, Ventiseri. – 12, *Cochylidia heydeniana*, 22.V.2021, Ventiseri. – 13, *Notocelia cynosbatella*, 23.V.2021, Ventiseri. – 14, *Piniphila bifasciana*, 17.V.2021, Ghisonaccia. – 15, *Pseudococcyx tessulatana*, 23.V.2022, Ventiseri. – 16, *Tosirips magvarus*, 25.V.2021, Ventiseri. – 17, *Acrobasis getuliella*, 22.V.2021, Ventiseri. – 18, *Dioryctria mendacella*, 22.V.2021, Ventiseri. (Clichés A. Jailloux).

Commentaires. – Spécimen attiré par lampe à vapeur de mercure 250 W. Cet individu a été collecté et séquencé ; il s'agit du premier code-barres ADN français de ce taxon disponible sur BOLD.

Cette Pyrale est présente en Europe méditerranéenne (Espagne, Portugal, France, Italie, Croatie, Grèce et Chypre). En France, elle est observée dans les départements méditerranéens dont la Corse, où elle est peu mentionnée (une seule autre donnée disponible sur l'INPN à Porto-Vecchio en 2012).

Les chenilles se nourrissent dans les cônes de *Pinus* (CALAMA *et al.*, 2017).

Famille **Crambidae** Latreille, 1810

Nascia ciliaris (Hübner, 1796) (fig. 19)

Nouveau pour la faune de Corse.

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, littoral de la base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-SR-125), 41,9158°N, 9,41222°E, alt. 0 m, 22-23.V.2021, A. Jailloux leg. et det., LPRC6725 (MNHN).

Séquence CO1. – LPRC6725 (GenBank : OR449776).

Commentaires. – Spécimen attiré par LepiLED. Il s'agit du premier code-barres ADN français de ce taxon à intégrer la plateforme BOLD.

Ce Pyraustinae Meyrick, 1890 est une espèce cosmopolite largement répandue en Europe centrale et du Sud. Elle est également recensée en Russie (SINEV & STRELTSOV, 2019) et au Japon (SLAMKA, 2013). Présente sporadiquement en France continentale, elle n'avait jamais été observée en Corse. Elle ne semble pas signalée de Sardaigne à ce jour.

L'espèce est inféodée aux zones humides peuplées de *Carex*, dont les chenilles se nourrissent (GOATER, 1986).

Famille **Geometridae** Leach, 1815

Sardocyrnia bastelicaria (Bellier, 1862) (fig. 20)

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Rogliano, lagune de Barcaggio (CC-LED-UV-AJ-10), 43,00531°N, 9,41125°E, alt. 2 m, 14-15.V.2021, A. Jailloux leg. et det.

Commentaires. – Spécimen attiré par LepiLED.

La répartition de *Sardocyrnia bastelicaria* se limite à la Corse et à la Sardaigne (SKOU, 2007). Il s'agit probablement de la première mention de l'espèce dans la péninsule du cap Corse.

La chenille se nourrit notamment sur *Helichrysum* Mill., sur *Santolina* L. ou encore sur *Erica* L. (MÜLLER *et al.*, 2019).

Hylaea pinicolaria (Bellier, 1861) (fig. 21)

Matériel examiné. – 6 spécimens : 2 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-122), 41,93304°N, 9,39768°E, alt. 12 m, 21-22.V.2021, A. Jailloux leg. et det. ; 1 ex., *idem*, (BA-LED-UV-AJ-132), 41,93281°N, 9,39794°E, alt. 13 m, 23-24.V.2021, A. Jailloux leg. et det. ; 2 ex., *idem*, (BA-LED-UV-AJ-134), 41,92929°N, 9,39724°E, alt. 15 m, 24-25.V.2021, A. Jailloux leg. et det. ; 1 ex., *idem*, (BA-LED-UV-AJ-137), 41,92917°N, 9,39753°E, alt. 15 m, 25-26.V.2021, A. Jailloux leg. et det.

Commentaires. – Spécimens tous attirés par LepiLED. Cette Géomètre verte est strictement endémique de Corse. La chenille vit sur *Pinus nigra* subsp. *laricio* Palib. ex Maire mais aussi sur *Pinus pinaster* Aiton. Initialement mentionnée uniquement dans les pinèdes poussant au-delà de 1 000 m (ROBINEAU *et al.*, 2011), puis entre 700 et 1 400 m au moins dans la littérature plus récente (SKOU & SIHVONON, 2015), l'espèce se révèle en fait également observée de façon régulière à des altitudes plus basses, notamment sur le littoral.

***Pennithera* sp. (fig. 22)**

Matériel examiné. – 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-99), 41,92987°N, 9,39351°E, alt. 21 m, 17-18.V.2021, A. Jailloux leg. et det.

Commentaires. – Spécimen attiré par LepiLED. Au sein du genre, deux taxons sont mentionnés de Corse : *Pennithera ulicata* (Rambur, 1834) et *Pennithera firmata tyrrhenica* Tautel & Billi, 2009. Non capturé, ce *Pennithera* ne pourra malheureusement pas être identifié



Fig. 19-24. – Lépidoptères de Corse. – **19,** *Nascia cilialis*, 22.V.2021, Ventiseri. – **20,** *Sardocyrnia bastelicaria*, 14.V.2021, Rogliano. – **21,** *Hylaea pinicolaria*, 24.V.2021, Ventiseri. – **22,** *Pennithera* sp., 17.V.2021, Ventiseri. – **23,** *Tyria jacobaeae*, 23.V.2021, Ventiseri. – **24,** *Leucania joannisi*, 22.V.2021, Ventiseri. (Clichés A. Jailloux).

à l'espèce avec certitude ; pourtant, cette observation demeure intéressante et mérite donc d'être mentionnée ici.

Pennithera firmata tyrrhenica est actuellement connu de Corse, d'Italie centrale et du Sud (Calabre, nord de la Sicile), de Croatie et vraisemblablement du Maroc. D'après TAUTEL *et al.* (2009), cette sous-espèce paraît inféodée aux peuplements de Pin laricio (*Pinus nigra* ssp. *laricio*), tout du moins en Corse — où pousse la variété *corsicana* (J.W.Loudon) Hyl. — et probablement aussi en Calabre et en Sicile — où pousse la variété *calabrica* (Loudon) C.K.Schneid. Sur l'île de Beauté, aucune observation de ce taxon ne semble mentionnée à ce jour en dessous de 700 m d'altitude (Antoine Lévêque, comm. pers.). En Corse, selon HAUSMANN & VIIDALEPP (2012), l'espèce vole de mi-juin à début août, l'existence de rares données entre début septembre et fin octobre semblant indiquer une seconde génération partielle au début de l'automne ; toutefois, les connaissances accumulées depuis montrent plutôt une répartition des données de début d'été et automnales dans des proportions équivalentes (Antoine Lévêque, comm. pers.), plaidant clairement pour le bivoltinisme de cette sous-espèce en Corse.

Pennithera ulicata est mentionné, pour ce qui concerne la France, quasi exclusivement dans les départements littoraux méditerranéens. Ce taxon semble présent de manière très localisée sur le littoral corse, avec une seule station connue à ce jour : Charles Rungs a capturé plusieurs spécimens à Barbicaja, sur la commune d'Ajaccio (Corse-du-Sud), en mars 1971 (TAUTEL *et al.*, 2009). D'après ces mêmes auteurs, les chenilles se nourriraient principalement sur le Pin d'Alep (*Pinus halepensis* Mill.), une essence qui, en Corse, est principalement implantée sur le littoral. L'espèce est bivoltine : elle vole d'abord au printemps, de fin mars à mi-juin, puis en automne, de mi-septembre à début novembre. Rarement mentionnée au-dessus de 600 m, elle est majoritairement observée en basse altitude.

En conclusion, l'habitus du spécimen photographié à Ventiseri, pas des plus caractéristiques de *P. ulicata* et assez frotté malheureusement, ne permet pas d'être ici conclusif sur son identité en l'absence de capture. La date d'observation (printanière), l'altitude (très basse) et la localisation littorale de cet individu orienteraient vers *Pennithera ulicata*. Toutefois, il est surprenant que cette espèce, plutôt commune dans les départements méditerranéens du continent, n'ait jamais été observée en Corse depuis 1971, Claude Tautel émettant même l'hypothèse d'un doute raisonnable quant à l'indigénat du taxon sur l'île. Dans le cas où il s'agirait de *Pennithera firmata tyrrhenica*, cette donnée serait particulièrement précoce et, par ailleurs, inédite sur le littoral. Il semble ainsi intéressant de mettre en œuvre de nouveaux piégeages lumineux dans ce secteur, notamment en avril-mai, dans l'objectif d'attirer d'autres spécimens de *Pennithera* afin de confirmer son identification.

Famille Erebidae Leach, 1815

Tyria jacobaeae (Linnaeus, 1758) (fig. 23)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, littoral de la base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-SR-125), 41,9158°N, 9,41222°E, alt. 0 m, 22-23.V.2021, A. Jailloux leg. et det., LPRC2021-2094 (MNHN) ; 1 ex., *idem*, (BA-HC-AJ-201), 41,91773°N, 9,41157°E, alt. 1 m, 25.V.2021, A. Jailloux leg. et det.

Séquence CO1. – LPRC2021-2094 (GenBank OR449768).

Commentaires. Deux individus ont été observés, le premier de nuit, le second de jour. *Tyria jacobaeae* est présent dans toute l'Europe ainsi qu'en Asie centrale. L'espèce a par ailleurs été introduite en Amérique du Nord ou encore en Australie pour contrôler *Senecio jacobaea* L., principale plante-hôte de ses chenilles annelées d'orange et de noir bien reconnaissables. Largement répandue en France continentale, elle est assez peu observée dans les départements méditerranéens, en particulier en Corse. La majorité des mentions connues

concerne la Corse-du-Sud ; elle ne semble pas avoir été mentionnée dans la période récente au nord de la commune de Ventiseri (Haute-Corse). Jérôme Barbut (comm. pers.) signale toutefois une donnée ancienne au cap Corse (Rogliano, Macinaggio, 1.VII.1930, *Düsseldorf A. K. leg.*, MNHN).

Famille Noctuidae Latreille, 1809

Leucania joannisi Boursin & Rungs, 1952 (fig. 24)

Matériel examiné. – 2 spécimens : 1 ex., Haute-Corse, Ventiseri, littoral de la base aérienne 126 (BA-LED-UV-AJ-SR-125), 41,9158°N, 9,41222°E, alt. 0 m, 22-23.V.2021, *A. Jailloux* leg. et det., LPRC6759 (MNHN) ; 1 ex., *idem* (BA-LED-UV-AJ-139), 41,91567°N, 9,41223°E, alt. 0 m, 26-27.V.2021, *A. Jailloux* leg. et det., LPRC6768 (MNHN).

Séquences CO1. – LPRC6759 (GenBank : OR449783) et LPRC6768 (GenBank : OR449771).

Commentaires. – Attirés par LepiLED. Les deux spécimens observés sur le littoral de la base aérienne 126 ont été collectés et séquencés. Il s'agit des premiers codes-barres ADN français de ce taxon à intégrer la plateforme BOLD.

Espèce de répartition afrotropicale-méditerranéenne, ce migrateur est observé en Europe du Sud-Ouest (Portugal, Espagne, Italie dont Sardaigne et Sicile, etc.), sur le littoral. En France, cette Noctuelle thermohyophile n'est connue que de Corse (ROBINEAU *et al.*, 2011). Les données récentes proviennent toutes de la côte orientale et du sud de l'île.

Elle affectionne les phragmitaies et bords d'étangs du littoral. La chenille, non décrite, se nourrit probablement de *Phragmites* Adans. (ROBINEAU *et al.*, 2011).

CONCLUSION

Cet article apporte une contribution supplémentaire à l'inventaire des Lépidoptères de Corse, qui a fait l'objet de nombreux travaux par divers auteurs ces dernières années.

Le nombre de mentions, faible en Corse mais aussi parfois en France continentale, de certains taxons listés dans cet article, ne reflète probablement ni la réelle répartition de ceux-ci, ni leur degré de rareté. C'est en particulier le cas pour les Microlépidoptères, qui intéressent moins certains lépidoptéristes, passent parfois inaperçus et sont souvent difficiles à déterminer. Des données existantes peuvent aussi ne pas être disponibles sur les principaux outils en ligne et difficiles à trouver dans la littérature.

Relativement bien connue, la faune des Lépidoptères de Corse réserve encore de nombreuses découvertes, y compris des nouveautés pour la France, comme l'ont montré diverses prospections menées ces dernières années. Il convient notamment de cibler les recherches sur les familles moins étudiées, les périodes de début ou fin de saison ou encore certains secteurs peu prospectés.

Enfin, l'analyse des séquences de codes-barres ADN de quelques taxons collectés (notamment *Acleris* Hübner, 1825, *Lozotaeniodes* Obraztsov, 1954, ou encore *Evergestis* Hübner, 1825) n'ayant pas été concluante, une étude approfondie de ceux-ci sera menée dans les prochains mois.

REMERCIEMENTS. – L'ensemble du matériel cité dans cette note provient de l'expédition scientifique *La Planète Revisée en Corse 2019-2021*, et plus précisément du volet terrestre de mai 2021. Cette mission a été organisée par le Muséum national d'Histoire naturelle (MNHN) en coopération avec la Collectivité de Corse (CdC) et l'Office français de la biodiversité (OFB). Nous remercions les partenaires financeurs (CdC et OFB). L'expédition terrestre de mai 2021 a été rendue possible grâce au soutien logistique de la base aérienne 126 de Ventiseri-Solenzara.

L'auteur remercie également, pour l'avoir convié à la mission 2021, les directeurs de l'expédition (volet terrestre) : François Dusoulier (MNHN) et Julien Touroult (OFB – PatriNat) ; pour leur accueil dans la mission cap Corse : Olivier Gargominy (OFB – PatriNat), Jean Ichter (MNHN), Romain Le Divelec et Eddy Poirier ; pour la mise à disposition de son dispositif lumineux (lampe à vapeur de mercure) : Julien Touroult ; pour leur appui logistique à la mise en place des dispositifs lumineux : Eddy Poirier et Solène Robert (OFB – PatriNat) ; pour la mise en place du piégeage

lumineux le 17 juillet 2021 sur le site de Pinia à Ghisonaccia : Jérôme Barbut (MNHN), Antoine Lévéque (OFB – PatriNat) et Rodolphe Rougerie (MNHN); pour leur appui dans les travaux de prélèvements de tissus : Arzhvaël Jeusset (OFB – PatriNat), Solène Robert, Rodolphe Rougerie et Benjamin Zelvelder; pour l'aide à l'identification de certains spécimens et leur expertise : Per Falck, Peter Huemer, Ole Karsholt, Antoine Lévéque, Serge Peslier, Claude Tautel et Erik van Nieukerken; pour la relecture de cet article : Julien Touroult et Antoine Lévéque; et enfin l'ensemble des participants à une ou plusieurs soirées de piégeage lumineux.

AUTEURS CITÉS

- BARBUT J., BATOR D., BILLI F., GRENIER S., GRENIER J. & LÉVÈQUE A., 2021. – Contribution à l'inventaire des Macrohétérocères de Corse, avec la découverte de huit espèces nouvelles pour l'île, dont une nouvelle pour la France (Lepidoptera Drepanidae, Geometridae, Erebidae, Noctuidae et Nolidae). *Alexanor*, **29** (5) [2020] : 323-328.
- BARBUT J., HAXAIRE J. & LÉVÈQUE A., 2023. – Description d'une nouvelle espèce de *Conistra* Hübner, 1821, de Corse (Lepidoptera Noctuidae Xylenini Xylenina). *Alexanor*, **30** (2) [2021] : 82-90.
- BILLI F., TAUTEL C. & VARENNE T., 2010. – Contribution à l'inventaire des Lépidoptères de Corse. *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **19** (2) : 85-88.
- BREHM G., 2017. – A new LED lamp for the collection of nocturnal Lepidoptera and a spectral comparison of light-trapping lamps. *Nota Lepidopterologica*, **40** : 87-108. <https://doi.org/10.3897/nl.40.11887>
- BRUN P., CHAMBON J.-P. & FRÉROT B., 1991. – Piégeage sexuel des mâles de Lépidoptères Tortricidae en Corse par des attractifs de synthèse. *Nouvelle Revue d'Entomologie* (N.S.), **8** (1) : 37-42.
- BRUSSEAU G. & NEL J., 2004. – Révision de la liste-inventaire de C. E. E. Rungs (1988) des Lépidoptères de Corse. *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **13** (suppl.) : 1-145.
- BUDASHKIN Y. I. & GAEDIKE R., 2005. – Faunistics of the Epermeniidae from the former USSR (Epermediidae). *Nota Lepidopterologica*, **28** (2) : 123-138.
- CALAMA R., FORTIN M., PARDOS M. & MANSO R., 2017. Modelling spatiotemporal dynamics of *Pinus pinea* cone infestation by *Dioryctria mendacella*. *Forest Ecology and Management*, **389** : 136-148. <https://doi.org/10.1016/j.foreco.2016.12.015>
- FALCK P., KARSHOLT O. & SIMONSEN T. J., 2021. – The genus *Apatema* Walsingham, 1900 in the Canary Islands and Madeira, with description of 13 new species (Lepidoptera: Autostichidae, Oegoconiinae). *SHILAP Revista de lepidopterología*, **49** (194) : 273-318. <https://doi.org/10.57065/shilap.301>
- FAZEKAS I., 2007. – *Tosirips magyarus* Razowski, 1978 in Central Europe (Lepidoptera: Tortricidae). *Natura Somogyiensis*, **10** : 209-212. <https://doi.org/10.24394/NatSom.2007.10.209>
- GAEDIKE R., 1996. — *Lepidopterorum Catalogus (new series)*. Fasc. 48. Epermeniidae. Association for Tropical Lepidoptera. 20 p.
- GARGOMINY O., TERCERIE S., RÉGNIER C., DUPONT P., DASZKIEWICZ P., ANTONETTI P., LÉOTARD G., RAMAGE T., IDCZAK L., VANDEL E., PETITTEVILLE M., LEBLOND S., BOULLET V., DENYS G., DE MASSARY J.-C., DUSOULIER F., LÉVÈQUE A., JOURDAN H., TOUROULT J., ROME Q., LE DIVELEC R., SIMIAN G., SAVOURÉ-SOUBELET A., PAGE N., BARBUT J., CANARD A., HAFFNER P., MEYER C., VAN ES J., PONCET R., DEMERGES D., MEHRAN B., HORELLOU A., AH-PENG C., BERNARD J.-F., BOUNIAS-DELACOUR A., CAESAR M., COMOLET-TIRMAN J., COURTECUISSE R., DELFOSSE E., DEWYNTER M., HUGONNOT V., LAVOCAT BERNARD E., LEBOUVIER M., LEBRETTON E., MALÉCOT V., MOREAU P. A., MOULIN N., MULLER S., NOBLECOURT T., NOËL P., PELLENS R., THOUVENOT L., TISON J.-M., ROBBERT GRADSTEIN S., RODRIGUES C., ROUHAN G. & VÉRON S., 2022. – TAXREF v16.0, référentiel taxonomique pour la France. PatriNat (OFB-CNRS-MNHN), Muséum national d'Histoire naturelle, Paris. Archive de téléchargement contenant 8 fichiers. <https://inpn.mnhn.fr/telechargement/referentielEspece/taxref/16.0/menu>
- GOATER B., 1986. – *British Pyralid Moths*. England : Harley Books, 175 p.
- GROS P., 2016. – Note sur quelques lépidoptères nouveaux pour la Corse ou rarement cités de ce territoire (Lep. Tineidae, Cosmopterigidae, Gelechiidae, Pterophoridae, Tortricidae, Pyralidae, Crambidae, Drepanidae, Geometridae, Noctuidae). *Oreina*, **34** : 9-12.
- GUMHALTER D., 2019. – A revised checklist of pyraloid moths (Lepidoptera: Pyraloidea) in Croatia. *Natura Croatica*, **28** (2) : 271-288. <https://doi.org/10.20302/NC.2019.28.20>

- GUYONNET A., LEMOINE C. & THIBAUDEAU N., 2020. – Cinquième complément au Nouveau catalogue des lépidoptères des Deux-Sèvres comprenant la deuxième mention pour la France continentale de *Tecmerium perplexum* (Gozmàny, 1957) [Lepidoptera : Blastobasidae]. *Oreina*, **51** :11-15.
- HANNEMANN H. J., 1997. – *Kleinschmetterlinge oder Microlepidoptera V. Oecophoridae, Chimabachidae, Carcinidae, Ethmiidae, Stathmopodidae. Die Tierwelt Deutschlands. Vol. 70.* Jena & Stuttgart : Gustav Fischer Verlag, 164 p.
- HAUSMANN A. & VIIDALEPP J., 2012. – Larentiinae 1. In : Hausmann A. (éd.), *The Geometrid Moths of Europe 3*. Stenstrup : Apollo Books, 743 p., 25 pl.
- HEBERT P. D. N., BRAUKMANN T. W. A., PROSSER S. W. J., RATNASHINGHAM S., DEWAARD J. R., IVANOVA N. V., JANZEN D. H., HALLWACHS W., NAIK S., SONES J. E. & ZAKHAROV E. V., 2018. – A Sequel to Sanger: amplicon sequencing that scales. *BMC Genomics*, **19** (1) : 1-14. <https://doi.org/10.1186/s12864-018-4611-3>
- ICHTER J., DUSOULIER F., BARBUT J., BERQUIER C., CANARD A., CANUT M., CAILLERET B., CORNUEL-WILLERMOZ A., DE BRAEKELEER A., DECAËNS T., DÉJEAN S., FERNÁNDEZ MARCHÁN D., GARGOMINY O., JACQUET C., JAULLOUX A., JEUSSET A., LEbard T., LE DIVELEC R., LÉVÈQUE A., MARTIN J., MATOCQ A., NOBLECOURT T., POIRIER E., POLLET M., PONCET R., PONEL P., ROBERT S., ROME Q., ROUGERIE R., SANTOS B., SOLDATI F., STREITO J.-C., SUBERBIELLE N., VILLEMAN C., ZELVELDER B. & TOUROULT J., 2022. – *La Planète Revisitée en Corse. Bilan scientifique des expéditions terrestres 2021 : Côte orientale et Capicorsu*. Muséum national d'Histoire naturelle. 58 p.
- LI H. & SATTLER K., 2012. – A taxonomic revision of the genus *Mesophleps* Hübner, 1825 (Lepidoptera: Gelechiidae). *Zootaxa*, **3373** : 1-82. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.3373.1.1>
- MNHN & OFB [éds], 2003-2023. – Inventaire national du patrimoine naturel (INPN). <https://inpn.mnhn.fr> [consulté le 10.I.2023].
- MÜLLER B., ERLACHER S., HAUSMANN A., RAJAEI H., SIHVONEN P. & SKOU P., 2019. – Ennominae II. In : Hausmann A., Sihvonen P., Rajaei H. & Skou P. (éds), *The Geometrid Moths of Europe, volume 6*. Leiden : Brill, 906 p. <https://doi.org/10.1163/9789004387485>
- NEL J., VARENNE T. & LABONNE G., 2020. – Espèces rarement signalées ou nouvelles pour la France (Lepidoptera, Nepticulidae, Gracillariidae, Ypsolophidae, Coleophoridae, Pterophoridae, Tortricidae, Pyralidae, Noctuidae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **29** (2) : 100-108.
- NIEUKERKEN E. J. VAN, LAŠTUVKA A. & LAŠTUVKA Z., 2004. – Annotated catalogue of the Nepticulidae and Opostegidae (Lepidoptera: Nepticuloidea) of the Iberian Peninsula. *SHILAP Revista de Lepidopterología*, **32** (127) : 211-260.
- NIEUKERKEN E. J. VAN, LAŠTUVKA A. & LAŠTUVKA Z., 2006. – The Nepticulidae and Opostegidae of mainland France and Corsica : an annotated catalogue (Lepidoptera: Nepticuloidea). *Zootaxa*, **1216** : 1-114. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.1216.1.1>
- NIEUKERKEN E. J. VAN, LAURI K., KITCHING J. J., KRISTENSEN N. P., LEES D. C., MINET J., MITTER C., MUTANEN M., REGIER J. C., SIMONSEN T. J., WAHLBERG N., YEN S.-H., ZAHIRI R., ADAMSKI D., BAIXERAS J., BARTSCH D., BENGTSSON B. Å., BROWN J. W., BUCHELI S. R., DAVIS D. R., DE PRINS J., DE PRINS W., EPSTEIN M. E., GENTILI-POOLE P., GIELIS C., HÄTTENSCHWILER P., HAUSMANN A., HOLLOWAY J. D., KALLIES A., KARSHOLT O., KAWAHARA A. Y., KOSTER S., KOZLOV M. V., LAFONTAINE J. D., LAMAS G., LANDRY J.-F., LEE S., NUSS M., PARK K.-T., PENZ C., ROTA J., SCHINTLMEISTER A., SCHMIDT B. C., SOHN J.-C., SOLIS M. A., TARMANN G. M., WARREN A. D., WELLER S., YAKOVLEV R. V., ZOLOTUHIN V. V. & ZWICK A., 2011. – Order Lepidoptera Linnaeus, 1758 (p. 212-221). In : Zhang Z.-Q. (éd), *Animal biodiversity: An outline of higher-level classification and survey of taxonomic richness*. *Zootaxa*, **3148** : 1-237. <https://doi.org/10.11646/zootaxa.3148.1.41>
- OREINA [éd], 2015-2023. – *Artemisiae, le portail dynamique national sur les papillons de France*. <https://oreina.org/artemisiae>. [Consulté le 10.I.2023].
- PITKIN L. M., 1984. – Gelechiid moths of the genus *Mirificarma*. *Bulletin of the British Museum (Natural History)*, **48** : 1-70.
- RATNASHINGHAM S. & HEBERT P. D. N., 2007. – BOLD: The Barcode of Life Data System (www.barcodinglife.org). *Molecular Ecology Notes*, **7** : 355-364. <https://doi.org/10.1111/j.1471-8286.2007.01678.x>
- RAZOWSKI J., 1987. – A New Palaearctic Archipini genus (Lepidoptera, Tortricidae). *Nota lepidopterologica*, **10** (1) : 87-92.

- RAZOWSKI J., 2001. – *Die Tortriciden (Lepidoptera, Tortricidae) Mitteleuropas. Bestimmung - Verbreitung - Flugstandort - Lebensweise der Raupen.* Bratislava : František Slamka, 319 p.
- ROBINEAU R., BACHELARD P., BÉRARD R., COLOMB C., DEMERGÈS D., DOUX Y., FOURNIER F., GIBEAUX C., MAECHLER J., SCHMITT P. & TAUTEL C., 2011. – *Guide des papillons nocturnes de France. Plus de 1620 espèces décrites et illustrées (2ème édition).* Paris : Delachaux et Niestlé, 287 p.
- ROQUESA A., MARKALASB S., ROUXA G., PANAYIOTIS Z., SUNA, J. H. & RAIMBAULT J. P., 1999. – Impact of insects damaging seed cones of cypress, *Cupressus sempervirens*, in natural stands and plantations of southeastern Europe. *Annals of Forest Science*, **56** (2) : 167-177. <https://doi.org/10.1051/forest:19990208>
- RUNGS C. E. E., 1988. – Liste-inventaire systématique et synonymique des Lépidoptères de Corse. *Alexanor*, **15** (5), supplément : 1-86.
- SCHÜTZE K. T., 1931. – *Die Biologie der Kleinschmetterlinge unter besonderer Berücksichtigung ihrer Nährpflanzen und Erscheinungszeiten. Handbuch der Microlepidopteren - Raupenkalender - geordnet nach der illustrierten deutschen Flora von H. Wagner.* Frankfurt am Main : Verlag des Internationalen Entomologischen Vereins e., 235 p.
- SINEV S. Yu. & STRELTSOV A. N., 2019. – Crambidae (p. 178-196). In : Sinev S. Yu. (éd.), *Catalogue of the Lepidoptera of Russia. 2nd Edition.* St. Petersburg : Zoological institute RAS.
- SKOU P., 2007. — *Menophra annegreteae* sp. n., a new ennomine well established in southern Spain, with notes on the status of *Sardocyrnia fortunaria* (Vazquez, 1905) (Geometridae: Ennominae). *Nota Lepidopterologica*, **29** (3-4) : 137-144.
- SKOU P. & SIHVONEN P., 2015. – Ennominae I. In : Hausmann A. (éd), *The Geometrid Moths of Europe, volume 5.* Leiden : Brill, 657 p. <https://doi.org/10.1163/9789004265738>
- SLAMKA F., 2013. – *Pyraloidea of Europe (Lepidoptera). Vol. 3. Pyraustinae & Spilomelinae.* Bratislava : František Slamka, 357 p.
- STEUER H., 1973. – Beiträge zur Kenntnis der Elachistiden (Lepidoptera). Teil I. *Deutsche Entomologische Zeitschrift*, **20** : 153-169. <https://doi.org/10.1002/mmnd.19730200104>
- STEUER H., 1980. – Beiträge zur Kenntnis der Elachistiden (Lepidoptera). Teil IV. *Deutsche Entomologische Zeitschrift, Neue Folge*, **27** (4-5) : 297-311.
- SUN Y. & LI H., 2012. – Review of the genus *Cochylidia* Obraztsov (Lepidoptera: Tortricidae: Cochylini) in China. *Zootaxa*, **3268** : 1-15. <https://doi.org/10.11164/zootaxa.3268.1.1>
- TAUTEL C., BILLI F. & LÉVÈQUE A., 2009. – Description d'un nouveau taxon européen du genre *Thera* : *Thera firmata tyrrhenica* Tautel & Billi, 2009, n. ssp. (Lep. Geometridae Larentiinae). *Oreina*, **6** : 20-24.
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- VARENNE T., 2012. – Seconde contribution à l'inventaire des Lépidoptères de Corse (observations 2010 et 2011). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **21** (2) : 70-75.
- VARENNE T. & NEL J., 2020. – Septième contribution à l'inventaire des lépidoptères de Corse avec *Pelosia plumosa* (Mabille, 1900), espèce nouvelle pour la faune de France (Insecta, Lepidoptera, Erebidae). *Revue de l'Association Roussillonnaise d'Entomologie*, **29** (3) : 156-159.
- VELLA A., MIFSUD, C. M., MAGRO D. & VELLA N., 2022. – DNA Barcoding of Lepidoptera Species from the Maltese Islands: New and Additional Records, with an Insight into Endemic Diversity. *Diversity*, **14** (12), 1090. <https://doi.org/10.3390/d14121090>
- VIVES MORENO A., 2001. – Contribución al conocimiento de los microlepidópteros de España, con la descripción de ocho nuevas especies para la Ciencia (Insecta: Lepidoptera). *SHILAP Revista de lepidopterología*, **29** (114) : 165-178.
- YLLA J. & MACIA R., 2023. – Une semaine de prospections lépidoptérologiques en Corse. *Oreina*, **60** : 12-16.

Notes on the use of genus *Hyloicus* Hübner, 1819, with the description of a new species of the “*H. pinastri* complex” from Corsica (Lepidoptera, Sphingidae)

Jean HAXAIRE^{1,2}, Tomáš MELICHAR¹ & Rodolphe ROUGERIE³

¹ Sphingidae Museum, Orlov 79, 26101, Příbram, Czech Republic

<jeanhaxaire@gmail.com> <sph.melichar@seznam.cz>

² Le Roc, F – 47310 Laplume, France

³ Institut de Systématique, Évolution, Biodiversité (ISYEB), Muséum national d’Histoire naturelle, CNRS, EPHE, Sorbonne Université, Université des Antilles, F – 75005 Paris, France <rrougerie@mnhn.fr>

<https://zoobank.org/References/54B3B6F9-E138-445C-B38D-FCC22E09FC6B>

(Accepté le 6.XI.2023 ; publié en ligne le 15.XII.2023)

Abstract. – The authors briefly discuss the merits of separating the genus *Hyloicus* Hübner, 1819, from the genus *Sphinx* Linnaeus, 1758, a treatment that has been debated for more than forty years. They provide a brief history of the development of the taxonomy of the members (all Palaearctic) of the “*H. pinastri* complex”. Then they report the unexpected finding that the representative of this complex on the island of Corsica represents a new species, described herein as *Hyloicus corsica* n. sp. It can be distinguished from its continental relatives, *H. pinastri* (Linnaeus, 1758) and *H. maurorum* Jordan, 1931, by its larger size, characters of the male genitalia and consistent genetic divergence of the standard DNA barcode marker (a fragment of COI gene). Only males have been observed so far, and the species is currently known as a Corsican endemic found in several localities in both southern and northern parts of the island.

Résumé. – Note sur l’usage du genre *Hyloicus* Hübner, 1819, avec description d’une nouvelle espèce du “complexe *H. pinastri*” de Corse (Lepidoptera, Sphingidae). Les auteurs discutent brièvement du bien-fondé de séparer le genre *Hyloicus* Hübner, 1819, du genre *Sphinx* Linnaeus, 1758, qui a été l’objet d’un débat depuis plus de quarante ans. Ils dressent un bref historique du développement de la taxinomie des membres (tous paléarctiques) du “complexe *H. pinastri*”. Ils relatent la découverte inattendue en Corse d’une espèce nouvelle pour la science appartenant à ce complexe, décrite ici comme *Hyloicus corsica* n. sp. Elle se distingue des espèces proches rencontrées sur le continent, *H. pinastri* (Linnaeus, 1758) et *H. maurorum* Jordan, 1931, par sa plus grande taille, des caractères des genitalia mâles et la divergence du marqueur génétique utilisé comme code-barres ADN standard (une portion du gène COI). Seuls les mâles de cette nouvelle espèce sont connus à ce jour et celle-ci est endémique de Corse où elle a été trouvée dans plusieurs localités du sud et du nord de l’île.

Keywords. – Hawkmoths, France, new species, taxonomy, DNA barcoding.

The genus *Sphinx* Linnaeus, 1758 (type species: *Sphinx ligustri* Linnaeus, 1758) is a genus of hawkmoths comprising 65 species (KITCHING *et al.*, 2018; HAXAIRE, 2020) distributed mostly over the Holarctic region, but marginally extending into Central America (e.g., *S. leucophaeta* Clemens, 1859). On the basis of larval morphology and host plant preferences—later supported by molecular phylogenetics (KAWAHARA *et al.*, 2009)—, TUTTLE (2007) had removed all the Lamiaceae feeders (mostly on *Salvia* spp.) into the separate genus *Lintneria* Butler, 1876, with the effect of leaving two main and distinct lineages within *Sphinx*: (a) lineage 1, or *Sphinx* s. str., essentially a grouping of North American species; and (b) lineage 2, essentially Palaearctic in distribution and including species with a greyish pattern and restricted, where known, to Pinaceae as host plants for their caterpillars. This second lineage corresponds to those species that have been placed in genus *Hyloicus* Hübner, 1819 (type species: *Sphinx pinastri* Linnaeus, 1758). They share a uniform adult phenotype, generally grey with at most two antemedial and postmedial transverse lines on the hindwings, and sometimes one, two or three oblique black

streaks in the discal area of the forewings. Their caterpillars are extremely different from those of lineage 1. They lack the characteristic seven oblique lateral lines (usually bicoloured) found in lineage 1 and they often are green and brown in colour, with longitudinal lines that provide a remarkably cryptic aspect among the foliage of their host plants; caterpillars that do not share this pattern are uniformly greyish or brownish and it is remarkable that multiple forms (with/without longitudinal lines; green/brown colouration) can be observed within the same species (e.g., *Hyloicus maurorum* Jordan, 1931).

The treatment of *Hyloicus* as a synonym of *Sphinx* followed a decision of the ICBN (1956) to designate *S. ligustri* as type species of the genus *Sphinx*. This synonymy has been generally accepted despite the continued use of *Hyloicus* by some authors (e.g., de FREINA & WITT, 1987; EITSCHBERGER *et al.*, 1990). Early molecular phylogenetic results for family Sphingidae Latreille, 1802 (KAWAHARA *et al.*, 2009) partly supported the synonymy as *Sphinx* was found to be a paraphyletic assemblage grouping members of both lineages described above, but also including representatives of the genera *Isoparce* Rothschild & Jordan, 1903, and *Lapara* Walker, 1856. Nonetheless, ZOLOTUHIN & EVDOSHENKO (2019) formally revalidated the genus *Hyloicus* for the Palaearctic species of the genus *Sphinx* that are closely related to *H. pinastri*. However, this proposition failed to account for the complete diversity of conifer-feeding species in *Sphinx* and related Nearctic and Palearctic genera (*Isoparce*, *Lapara*, and also possibly *Thamnoecha* Rothschild & Jordan, 1903, whose early stages and host plant remain unknown), which might be more naturally placed within a single genus *Hyloicus* that encompassed all of them. Further studies are needed to assess and stabilize the classification of these hawkmoths, but preliminary phylogenomic results (R. Rougerie, unpublished) support the paraphyly of *Sphinx* s. l., but also the respective monophyly of lineages 1 and 2 as presented above. As a consequence, anticipating a future stabilization of the classification of these moths that will recognize both genera, we choose to follow the revalidation of the genus *Hyloicus* sensu ZOLOTUHIN & EVDOSHENKO (2019) (and EITSCHBERGER, 1990; but see also KITCHING, 2022). We note however that some uncertainty remains with respect to the generic assignment of four North American species of *Sphinx* (*S. dollii* Neumoegen, 1881, *S. nogueirai* Haxaire, 2002, *S. sequoiae* Boisduval, 1868, and *S. vanbuskirkii* Haxaire, 2020) that were not addressed by ZOLOTUHIN & EVDOSHENKO (2019). Caterpillars of these species feed on conifers and display longitudinal lines typical of lineage 2 above; this highly cryptic aspect is an obvious adaptation of conifer-feeding caterpillars and may result from evolutionary convergence fueled by natural selection, thus leaving the question of their phylogenetic affinities open for the time-being.

In the present paper, we first give an historical account of the species forming the “*H. pinastri* complex” within genus *Hyloicus*. This complex comprises three species distributed over the entire Palaearctic region, from western Europe to the Japanese archipelago: *H. pinastri*, *H. maurorum* and *H. morio* Rothschild & Jordan, 1903. We carefully investigated the nomenclatural status of these species and relevant synonyms, with reference to type specimens the status of which is also discussed. All three species are almost indistinguishable on the basis of adult habitus, and are here considered as representatives of a single, monophyletic lineage that has undergone recent diversification in the Palaearctic. Five other species treated by ZOLOTUHIN & EVDOSHENKO (2019) as members of *Hyloicus* are restricted in distribution to high-elevation areas of the northern part of the Oriental Region, southwestern China and Taiwan. These all differ in habitus from the species of the “*H. pinastri* complex” and are not considered in the present work. Then, in the light of this account and considering newly examined and collected material of the “*H. pinastri* complex” from Corsica, with the addition of DNA barcode sequences, we investigate the taxonomic status of this population of hawkmoths and propose the description of a new species for the Corsican Pine Hawkmoth.

MATERIAL AND METHODS

Abbreviations used. – CJHL, collection Jean Haxaire, Laplume, France; CPRB, collection Pascal Régnier, Boulogne, France; CSJGP, collection Stéphane & Josy Grenier, Plaisance-du-Touch, France; MNHN, Muséum national d'Histoire naturelle, Paris, France; NHMUK, Natural History Museum, London, United Kingdom; SMCR, Sphingidae Museum, Czech Republic.

Gen., genitalia preparation.

Material examined. – The type specimens/series of the taxa described by JORDAN (1931) were examined and photographed by JH (see images in HAXAIRE, 2009) in the collection of the NHMUK. Hundreds of specimens of various geographical origins in the CJHL and MNHN collections, the genitalia of several dozen males of which had already been dissected, were consulted and used in our comparative analyses or for illustration purposes. Furthermore, the images of dozens of genitalia dissections published by DANNER *et al.* (1998) were also consulted as additional evidence for our comparisons. Corsican specimens that had already been reported by HAXAIRE (2019) in CJHL (one specimen) and CPRB (two specimens) were examined, along with five specimens in the MNHN (four “historical” and one specimen collected in 2021). In addition, eight specimens were collected as part of the “Our Planet Reviewed” programme organized in Corsica by the Muséum national d’Histoire naturelle, the Office français de la Biodiversité (OFB) and the Collectivité de Corse (see TOUROULT *et al.*, 2023). These specimens were collected between June 23rd and July 5th 2019 by Jérôme Barbut and RR, in the departments of Haute-Corse (in Tartagine region, municipalities of Mausoleo and Olmi-Cappella) and Corse-du-Sud (in Alta-Rocca region, municipalities of Sorbollano and Zonza), using a 125 W Mercury-Vapor lamp powered by a portable generator, except for one collected using a LepiLED UV light-trap. In total, we observed and compared the genitalia preparations of five Corsican specimens [three in MNHN, one in CJHL, and one received from Claude Colomb (pers. comm., see HAXAIRE (2019)] and 160 specimens from mainland Europe and northern Africa that represented a balanced sampling of both *H. pinastri* and *H. maurorum* (13 in MNHN, 147 in CHJL).

DNA barcoding: sequence generation and analyses. – Eight newly collected specimens from Corsica were sampled for DNA barcoding using a single leg for DNA extraction. Legs were placed in a 96-well plate and shipped for processing at the Canadian Centre for DNA Barcoding (CCDB) hosted by the Centre for Biodiversity Genomics at the University of Guelph (Ontario, Canada). The plate was processed using the SEQUEL (Pacific Biosciences, USA) high-throughput NGS pipeline for large numbers of samples, as described in HEBERT *et al.* (2018). After quality control and validation, consensus sequences produced by the SEQUEL platform were uploaded to the Barcode of Life Datasystems (BOLD; www.boldsystems.org; RATNASINGHAM & HEBERT, 2007) where both specimen- and sequence-data are managed. We also compiled 31 additional DNA barcodes of relevant *Hyloicus* samples in the “*H. pinastri* complex” that resulted from the global DNA barcoding campaign for sphingid moths. Most of these were produced using Sanger sequencing between 2006 and 2012 at CCDB following standard protocols (DEWAARD *et al.*, 2008), but five samples were processed more recently at the Service de Systématique Moléculaire (SSM) at MNHN following the protocol described in SIRE *et al.* (2019), with sequencing carried out on an Illumina MiSeq (v3 kit) at the CIRAD-AGAP sequencing platform in Montpellier, France. Overall, our DNA barcoding dataset includes 39 records representing all of the three currently valid species in the “*H. pinastri* complex”; specimen (e.g., voucher repository, identification, collecting data, GPS coordinates, images) and sequence data (e.g., electropherograms, DNA sequence, GenBank accession numbers) can be accessed publicly in BOLD dataset, DS-HYLCORS (<https://doi.org/10.5883/DS-HYLCORS>).

We used BOLD analytical tools to compute genetic distances (using BOLD sequence alignment option and the computation of uncorrected p-distances) and to represent them in the form of a Neighbor Joining (NJ) tree. For visualization purposes, the BOLD NJ tree was imported as Newick format and edited into iTOL v4 (LETUNIC *et al.*, 2019) to be represented as an unrooted tree.

RESULTS AND DISCUSSION

HISTORICAL ACCOUNT OF THE PALAEARCTIC “*HYLOICUS PINASTRI* COMPLEX”

The “*H. pinastri* complex” includes three species currently recognized as valid: *H. pinastri*, *H. maurorum* and *H. morio*, the latter with one additional subspecies, *H. morio arestus* Jordan, 1931. *Hyloicus pinastri* was described by LINNAEUS (1758) in the 10th edition of his *Systema Naturae* (original combination *Sphinx pinastri*). The type locality as such was not specified, being given only as “*Habitat in Pino*”, but it is likely that the author relied on specimens from northern Europe for his description, with reference also being made to four earlier works by other authors. Nearly two centuries later, JORDAN (1931) highlighted the remarkable variability of the male genitalia of this insect that is also commonly called the “Pine Hawkmoth” (“der Kiefernschwärmer” in German and “Sphinx du Pin” in French). Possibly because he lacked sufficient material, Jordan did not succeed in fully clarifying the situation, but he nonetheless clearly exposed the existence of a complex characterized by important variations in male genitalia. He eventually proposed to split *pinastri* into seven subspecies, five of which received a name in that work (JORDAN, 1931). He organized these seven subspecies into three groups, based primarily on the shape of the harpe of the male genital apparatus. The first group included subspecies in which the two processes of the harpe are of equal length: *morio* (type locality: Japan) and *arestus* [type locality: Nikolayevsk-on-Amur (Khabarovsk Krai, Far East, Russia)]. A second group was formed of subspecies in which the two processes of the harpe are of unequal length, the dorsal one being longer, thinner, subcylindrical in its distal half, and generally curved downwards, whereas the ventral process is shorter and stronger. This group contained the nominotypical subspecies *pinastri*, from northern and eastern Europe (to Siberia), *cenisius* Jordan, 1931 [type locality: La Grave (Hautes-Alpes, France)], and *medialis* Jordan, 1931 [type locality unspecified, but hypothesized to be in central France, likely La Châtre, Indre; see KITCHING (2022)]. Finally, the third group comprised subspecies in which the two processes of the harpe are strikingly different, both are flattened, the dorsal is triangular and serrate, the ventral shorter and spatulate. JORDAN (1931) described two subspecies in this group: *massiliensis* Jordan, 1931 [type locality: Marseille and Sainte-Baume (Bouches-du-Rhône, France)] and *maurorum* [type locality: Algeria (Wilaya Aïn Defla: Hammam Rirha, Zaccar Mountain; Wilaya Oran: Oran); Spain (Castille and León: Segovia, San Ildefonso); France (Haute-Garonne: Luchon, Cauterets)].

KERNBACH (1969), after analysing the genital differences reported by Jordan, concluded that this author had overinterpreted the individual variations. As a consequence, in his treatment of the “*H. pinastri* complex” Kernbach recognized only three subspecies within *H. pinastri*: *pinastri*, *morio* and *arestus*. All the other subspecies recognized by JORDAN (1931) were placed in synonymy with *H. pinastri*. Curiously, this treatment totally excluded recognition as valid taxa the members of the third group of JORDAN (1931), despite the unique configuration of the harpe processes. ROUGEOT & VIETTE (1978: 181) also treated *massiliensis*, *cenisius* and *medialis* as synonyms, but treated *maurorum* as a subspecies of *H. pinastri* distributed in Spain and Northern Africa. Surprisingly, they omitted to mention the Pyrenean specimens included as syntypes by JORDAN (1931) and therefore did not include *H. pinastri maurorum* in the French

fauna. We would note that none of the criteria they proposed to separate the two subspecies *pinastri* and *maurorum* (smaller size, more uniform colouration, duller patterns) holds when systematically tested over a series of specimens (HAXAIRE, 2009). The subspecies *maurorum* was also treated as valid [though implicitly, possibly ignoring or being unaware of the work of KERNBACH (1969)] by de FREINA & WITT (1987) in their splendid *Die Bombyces und Sphinges der Westpalearktis*. Soon after, EITSCHBERGER *et al.* (1990) raised *maurorum* to species status but did not provide a specific reason for doing so. Further investigations by PITTAWAY (1993: 86-89) changed the status of *maurorum* back to being a subspecies of *H. pinastri*, arguing that there exist many intermediate forms (presumably resulting of introgression) in the contact zones between *pinastri* and *maurorum* (mainly in southeastern France). This conclusion was soon after rejected by DANNER *et al.* (1998: 52-55), who raised *maurorum* to species level again, on the basis of the consistent and strong male genitalia differences that had been originally proposed by JORDAN (1931), but also pointing at differences in the habitus of the caterpillars (none of which hold up under further scrutiny; see HAXAIRE, 2009). The most recent and extensive study of the validity and status of *maurorum* was published by HAXAIRE (2009), who consulted the types of *maurorum*, *massiliensis*, *medialis* and *cenisius* in the NHMUK and carried out a thorough morphological comparative study with specimens covering most of the range of *pinastri*, *maurorum* and the other subspecies described by JORDAN (1931). He concluded that *medialis* only represented a small individual variation of *pinastri* and confirmed its appropriate treatment as a synonym of the latter. His observation supported the treatment of *maurorum* as a species with clearcut diagnostic characters in male genitalia [the structure of the sacculus as described by JORDAN (1931)]. From morphological comparisons and the geographical origin of syntypes in south-eastern France, he also hypothesized that *massiliensis* was described from specimens collected in the contact zone between *pinastri* (northern species) and *maurorum* (southern species) where hybridization likely occurs, with introgression resulting in diverse intermediate phenotypes in this area. PITTAWAY (1993: 87) had proposed a similar hypothesis for subspecies *cenisius* when he placed it in synonymy with *pinastri*. This proposition was ignored by DANNER *et al.* (1998) but reinstated by KITCHING & CADIOU (2000). Because of their hypothesized hybrid origin, we acknowledge that it is difficult to place *massiliensis* and *cenisius* as synonyms of either of the putative parental species; consequently, we conservatively follow their synonymy with *maurorum* and *pinastri* respectively, as proposed by PITTAWAY (1993: 87, 88). Regarding the status of subspecies *medialis*, described by Jordan based on four specimens, two males and two females, from the Sand collection, there remain strong doubts about the geographical origin of these syntypes. JORDAN (1931) assumed that they had most likely originated from central France where Sand used to live and collect, but the Sand collection is notorious for being the source of multiple erroneous citations (GIRARDIN, 2011). It is, in fact, striking that JORDAN (1931) illustrated the male genitalia of two of these specimens, one possibly representing *maurorum*, and the other *pinastri*. Pending further investigations (that would likely require the designation of a lectotype), we maintain *medialis* in synonymy of *pinastri*.

With respect to *H. morio*, the third species of the “*H. pinastri* complex”, DERZHAVETS (1979) confirmed the consistency of the male genitalia differences highlighted by JORDAN (1931) and raised *H. pinastri morio* to species level, recognizing two subspecies within it: *morio* in Japan, and *arestus* in central and eastern Russia, Mongolia, northeastern China and South Korea. He also placed *Sphinx laricis* Rozhkov, 1972 (type locality: eastern Siberia) into synonymy with *H. morio arestus*. DERZHAVETS (1979) also described a new subspecies, *H. pinastri euxinus* Derzhavets, 1979 (type locality: Georgia), which was later synonymized with the nominotypical subspecies by PITTAWAY (1993). Interestingly, behavioural observations

by LITVINCHUK (1986: 134) corroborated the status of *H. morio* as a valid species. He specifically studied the influence of temperature on the reproductive activity of *H. morio*, observing that this species is active in the early morning, in contrast with *H. pinastri*, which is active during the first half of the night between 10 pm and 1 am. Such a mechanism may explain the isolation of these two taxa, as similar cases have been found, for instance, in closely related species of the genus *Hyles* Hübner, 1819 (Sphingidae, Macroglossinae).

Our current concept of the “*H. pinastri* complex” is therefore consistent with that accepted by PITTAWAY (2022) and KITCHING (2022). It could be briefly summarized as follows: *H. pinastri* is the species occurring in the western Palaearctic, distributed in central and northern Europe, extending into western Siberia; *H. maurorum* is restricted to the south-western part of the Palaearctic region, in the southern half of France, the Iberian Peninsula, and reaching the Maghreb countries (Atlas Mountains of Morocco and Algeria); *H. morio* is an eastern Palaearctic species with the nominotypical subspecies known only to occur in Japan, and subspecies *arestus* distributed on the Asian mainland in Korea, north-eastern China, the Russian Far East, Mongolia and eastern Siberia. There are no known instances of co-occurrences of *H. morio* and *H. pinastri*. It should be noted that *H. pinastri* has been observed several times in the USA and Canada, in such disparate states and provinces as Pennsylvania, California, Montana and Alberta. These are most likely opportunistic introductions/invasions, since the insect does not seem to have become established in any of the sites where it has been observed (HODGES, 1971: 73).

DESCRIPTION OF A NEW SPECIES, THE CORSICAN PINE HAWKMOTH

The presence on the island of Corsica of representatives of the “*H. pinastri* complex” received little attention until HAXAIRE (2019) reported that the species occurring there was actually *H. pinastri*, and not *H. maurorum* as might have been expected from its meridional distribution (HAXAIRE, 2009). This report was based on the dissection of a single male specimen collected in northern Corsica (later confirmed by the dissection of additional specimens), which left no doubt about the Corsican specimen not belonging to *H. maurorum*. However, the comparison led the author also to emphasize that the shapes of the harpe processes in male genitalia of Corsican specimens are quite an extreme form for *H. pinastri* (HAXAIRE, 2009: “more *pinastri* than the French [continental] *pinastri*”).

After gathering additional specimens and following further comparisons of male genitalia dissections, complemented by the sequencing of DNA barcodes for nine Corsican specimens, we concluded that these representatives of the “*H. pinastri* complex” in Corsica form a distinct lineage that can be distinguished both genetically and morphologically from the closely related mainland species. Although its genitalia morphology resembles that of *H. pinastri*, the relationships of the Corsican representatives with the different species of the complex remain unclear. In the DNA barcode marker (fig. 1; see also detailed results accompanying the formal description of the species), the genetic distance between the Corsican specimens and those of any of the mainland species is greater than it is between any pair of the latter. Because of this, and to avoid confusion by reintroducing the use of subspecies to designate lineages closely allied to either *H. maurorum* or *H. pinastri*, we choose to describe below a new species for the Corsican Pine Hawkmoth.

Hyloicus corsica n. sp.

<https://zoobank.org/NomenclaturalActs/f885ba2a-c767-4ed6-8b7b-0067e63a8642>

HOLOTYPE: ♂, 2.VII.2019, Haute-Corse, Tartagine, Mausoleo, 1200 m, 42.49040°N 8.97745°E, leg. J. Barbut & R. Rougerie, BOLD SampleID: BC-LPRCorse0186 [MNHN].

PARATYPES (15 ♂): 1 ♂, same data as holotype, BOLD SampleID: BC-LPRCorse0187 [MNHN>NHMUK]; 1 ♂, 7.VI.2017, France, Haute-Corse, Vallée d'Asco, 1300 m, 42.43840°N 9.00245°E, leg. S. & J. Grenier, Gen. J.H. 560, BOLD SampleID: BC-Hax5357 [CJHL>CSJGP]; 1 ♂, 26.VI.1995, France, Haute-Corse, Vallée de la Restonica km 2, 600 m, leg. D. Chancelme [CPRB]; 3 ♂, France, Haute-Corse, Tattone, J.-B. d'Ornano leg., coll. Charles Rungs [MNHN; 1 with Gen. P. Leraut 10140]; 3 ♂, 1.VII.2019, Haute-Corse, Tartagine, Olmi-Cappella, 740 m, 42.29380°N 8.99263°E, leg. J. Barbut & R. Rougerie, BOLD SampleID: BC-LPRCorse0157 [MNHN>SMCR], BC-LPRCorse0158 [MNHN], BC-LPRCorse0159 [MNHN; Gen. RR338]; 1 ♂, 5.VII.2019, Haute-Corse, Tartagine, Mausoleo, 790 m, 42.51280°N 8.99811°E, leg. J. Barbut & R. Rougerie, BOLD SampleID: BC-LPRCorse0702 [MNHN]; 1 ♂, 23.VI.2019, Corse-du-Sud, Sorbollano, 880 m, 41.76900°N 9.12532°E, leg. J. Barbut & R. Rougerie, BOLD SampleID: BC-LPRCorse0520 [MNHN]; 1 ♂, 24.VI.2019, Corse-du-Sud, Zonza, 1250 m, 41.76210°N 9.22845°E, leg. J. Barbut & R. Rougerie, BOLD SampleID: BC-LPRCorse0547 [MNHN]; 1 ♂, 3.VIII.2016, France, Corse-du-Sud, Evisa, 24 km à l'est de Porto, 910 m, leg. P. Régnier [CPRB]; 1 ♂, 23.VII.1970, France, Corse-du-Sud, Forêt de l'Ospédale, 500 m, coll. P. Jacoviac [MNHN; Gen. P. Leraut 10145]; 1 ♂, 9.V.2021, France, Corse-du-Sud, Catazze, 770 m, 41.56417°N 9.10904°E, leg. A. Lévêque & J. Barbut [MNHN>CJHL].

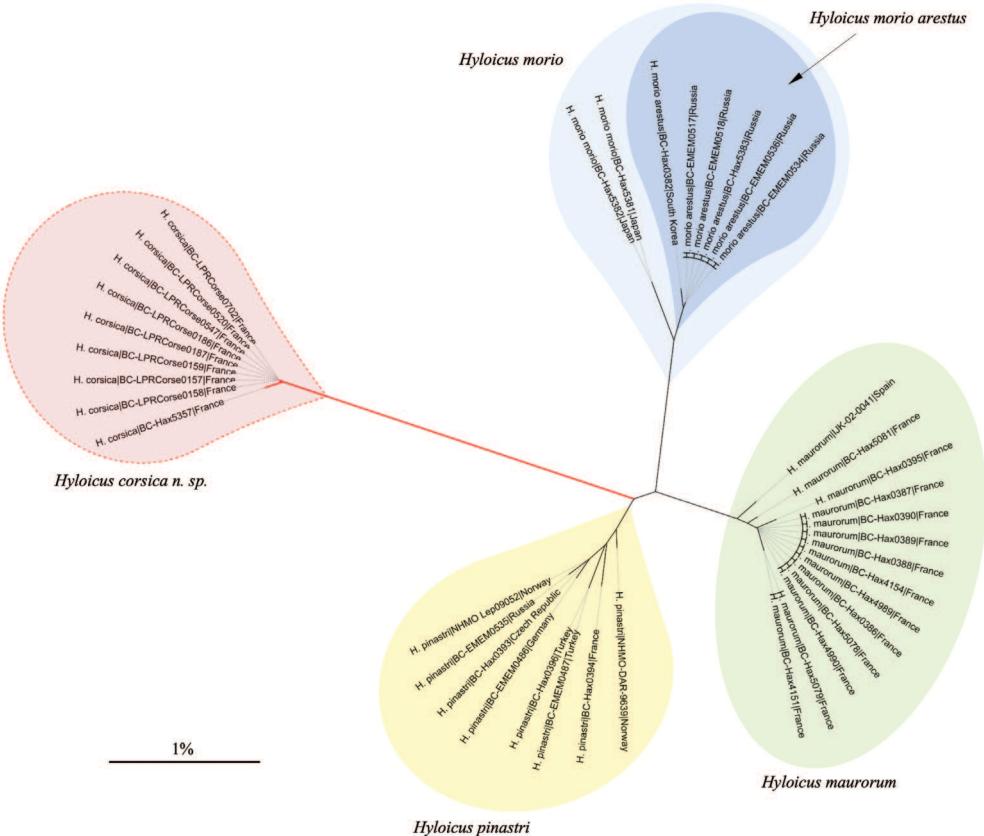


Fig. 1. – Unrooted Neighbour Joining tree reconstructed from genetic distance analysis of 39 records of the *Hyloicus pinastri* complex for the standard DNA barcode fragment (part of mitochondrial COI gene). Branch lengths are proportional to genetic distance (uncorrected p-distance; see scale in lower left corner). Terminals are individual specimens identified by their SampleID code from the BOLD database, with information provided for the country of origin. Further specimen data, sequences and images are publicly available in BOLD public dataset DS-HYLCORS (dx.doi.org/10.5883/DS-HYLCORS). Each of the three initially recognized species, as well as the distinct subspecies in *H. morio* and the newly described species *H. corsica* sp. nov., are individualized as distinct colour groups.

Description of the holotype male habitus. – Fig. 2-3. Forewings length (measured from base to apex) = 40 mm. Overall, this moth is similar to the other species in the “*H. pinastri* complex”.

Upperside. Head with large black eyes; labial palpi with first segment long and covered by light grey, nearly white scales, second segment shorter and dark grey; antennae 17 mm long, about 2/5 the length of the forewings, dorsally white, ventrally dark grey. Head and thorax light grey, with a darker grey collar separating these regions of the body; tegulae large, black and highlighted with light grey on their outer edge. Abdomen ground colour light grey, with a thin median longitudinal black band; laterally, flanked by strong black spots on each of its segments; these spots forming a lateral band that becomes nearly continuous on the last abdominal segments. Forewings ground colour dark grey, sprinkled with lighter grey scales. Proximal part of the forewings paler, delimited by a black antemedial band starting from the first third of the costa toward the outer margin, stopping when reaching the discal zone and then curves backward in direction of the inner margin, disappearing in hairy light grey scales before it reaches the wing base. Discal area marked by three black streaks that radiate from the discal cell toward the outer margin. A first (anterior) black streak, less pronounced than the two others, located within the cell, along its posterior margin; the second, between veins M_3 and CuA_1 , the longest, and the third shorter but stronger, running between veins CuA_1 and CuA_2 . A barely visible comma-shaped mark also visible in the apical area of the forewings, starting between veins M_1 and Rs_4 and reaching the apex. Hindwings dark grey, rather homogenous in colour but for a lighter costal area and the presence of diffuse darker spots between veins (starting from between veins M_2 and M_3 , toward the anal angle of the wing) forming a discontinuous medial band; dark spots becoming longer toward the anal area where they form an elongated diffuse streak between veins $1A+2A$ and $3A$. Fringes of both pairs of wings white, interrupted by small dark grey spots where veins meet the external margin of the wings.

Underside. Body pale grey, almost white, speckled with grey scales laterally and toward the terminal segments; three median dark grey spots visible at the anterior margin of abdominal segments 2, 3 and 4, plus a very faint one on segment 5. Legs covered by a mix of grey and light grey scales, with a dominance

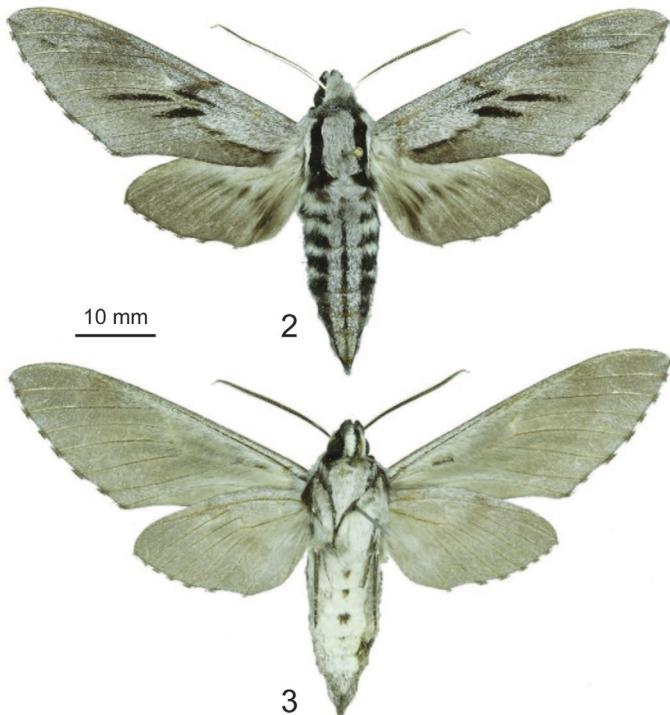


Fig. 2-3. – *Hyloicus corsica* n. sp., holotype. – 2, Dorsal view. – 3, Ventral view.

of light grey scales on the femur, a ratio that is progressively inverted toward the tips of the legs, with the tarsi being nearly entirely dark grey in colour. Wings uniformly light grey, with no distinctive patterns but for a faint medial band crossing the hindwings. Fringes identical to the upperside.

Observed variation in male habitus. – Overall, the habitus of the other male specimens that we observed (15 paratypes, see above) was very homogenous and did not show much variation in comparison to the holotype described above, neither in colour, nor in pattern or size (forewings length varies from 37 mm in the smallest to 42 mm in the largest). We nonetheless observed that on the forewings upperside the antemedial line is fainter in specimens that also seem to be more worn than the holotype, and that in those the black streak situated within the discal cell tends to become less apparent, being nearly missing in some. Also, in the most worn specimens, there is little contrast between the light grey colour of the forewings basal area and that of the rest of wing, and the apical comma-shaped mark becomes barely visible. Similarly, the diffuse medial dark spots on dorsal side of the hindwings are much fainter in some specimens, especially toward the anal area where they are larger in the holotype but absent in the most worn paratypes.

Male genitalia. – Fig. 4-6. Because DNA barcode results (see below) and the geographical isolation of this new species unequivocally support all the type specimens listed above being conspecific, and so to preserve the integrity of the holotype, we only dissected the genitalia of paratype specimens. The structure of the male genitalia resembles that of *H. pinastri*. The uncus is triangular, tapering posteriorly into a single median point, mildly sclerotized; the gnathos arms end in small distinct lateral lobes directed posteriorly, pointed and strongly sclerotized at their tips. The saccus is well developed, with its lateral margin first converging toward the median axis, then running parallel before joining to form a rounded posterior lobe. This inflexion of the lateral margin occurs at about half its length; it is barely marked in one of the dissected specimens observed. The valves are large and elongated, distally rounded, with a very distinctive, large and sclerotized sacculus arising from their ventral margin at the base of the valve where they join the vinculum. The harpe is formed of two long and tapered processes; the dorsal is a very long and curved hook, more than two thirds of the valve in length; the ventral process is shorter, half as long as the valve, and stronger though less sclerotized than the dorsal process; it is conical in its proximal part, flattening and tapering toward its tip. The phallus is thin, long, with a short and rounded caecum penis, and a long ventral posterior opening; there is no visible cornutus on the vesica.

Derivatio nominis. – The new species is named for its known geographical distribution, currently restricted to the island of Corsica, where it might be endemic (but see Distribution and habitats paragraph below). The species epithet is to be treated as a noun in apposition.

DNA barcode information. – We obtained DNA barcodes for nine specimens of *H. corsica* n. sp. from four separate sites in northern, central and southern Corsica. These

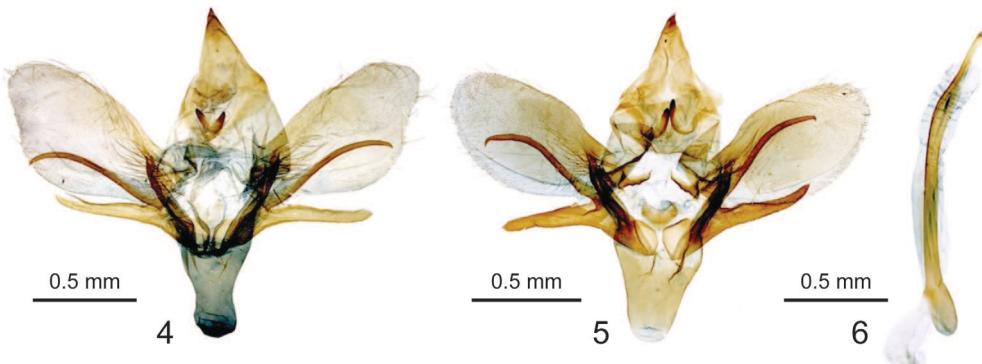


Fig. 4-6. – Male genitalia of *Hyloicus corsica* n. sp. – 4, Postero-ventral view of male paratype from France, Haute-Corse, Tattono, J.-B. d'Ornano leg., coll. Charles Rungg [MNHN; Gen. P. Leraut 10140]. – 5, Postero-ventral view of male paratype from France, Corse-du-Sud, 23.VII.1970, forêt de l'Ospédale, 500 m, coll. P. Jacoviac [MNHN; Gen. P. Leraut 10145]. – 6, Aedeagus in lateral view of this same specimen [MNHN; Gen. P. Leraut 10145].

DNA barcodes form a distinct BIN (Barcode Index Number; RATNASHINGHAM & HEBERT, 2013): BOLD:ADW0182 with average and maximum intraspecific genetic distances (uncorrected p-distance) of 0.04% and 0.15%, respectively.

Biology. – To the best of our knowledge, the early stages of *H. corsica* n. sp. have not been described and we have also observed no female specimens in collections. There is little doubt, considering the hostplants of its close relatives and the habitats where specimens were collected that the caterpillars of *H. corsica* n. sp. feed on pine trees and most likely on the Corsican Pine (*Pinus nigra laricio* Palib. Ex Maire, 1928). Interestingly, an image of a caterpillar of “*Sphinx maurorum*” (fig. 7) observed in the municipality of Zonza in Southern-Corsica is publicly available in iNaturalist (<https://www.inaturalist.org/observations/132633821>). One of the paratypes of *H. corsica* n. sp. was captured in this same municipality and so there is little doubt that the image represents what looks like a fully-grown caterpillar of this species. The background colouration of this caterpillar is pale brown, with each segment transversely striated by dark grey bands; there are no apparent longitudinal coloured bands, and spiracles are black. The head capsule is pale orange, and there is a visible vertical black streak on its side. The dorsum of the prothoracic plate is of the same colour, split medially and forming two distinct plates, each with a large square-shaped central black spot and a thin black contour enlarged on the dorsal margin and forming a black spot on the ventral margin. The anal horn is strong and black.



Fig. 7. – Presumed last instar caterpillar of *Hyloicus corsica* n. sp. observed in Corse-du-Sud, near Zonza. Photograph by tobiwankenObi, reproduced from <https://www.inaturalist.org/observations/132633821> (source: iNaturalist).

Distribution and habitats. – *Hyloicus corsica* n. sp. is so far only confirmed from the island of Corsica. It has been collected from sites in southern, central and northern Corsica and it is therefore likely to be distributed throughout the island wherever Corsican (“Laricio”) Pine forests are found, at medium elevations (ranging from 600 to 1300 m in known specimens). Interestingly, there is an iNaturalist observation of “*Sphinx pinastri*” (<https://www.inaturalist.org/observations/92398994>) in northern Sardinia that raises the question of the identity of the species in the “*H. pinastri* complex” that occurs on this island. The image is of a very worn specimen that precludes any hypothesis based on the habitus and calls for further study to solve that question, ideally through dissection of male genitalia and/or DNA barcoding of Sardinian specimens.

Morphological and molecular diagnosis.

– In general external appearance, *Hyloicus corsica* n. sp. is barely distinguishable from the two closely related species *H. pinastri* and *H. maurorum*. One striking difference, however, is its larger size, with all the specimens observed (16 males in total) being distinctly larger than those of the two continental species. In *H. maurorum* and *H. pinastri*, the apical

mark of forewings (dorsal surface) is more visible, highlighted by light-grey scales (except in the most worn specimens), less curved and more irregular than in the new species (fig. 8-9). In *H. pinastri*, a fourth dark streak is also generally visible between veins M_1 and M_2 on the dorsal side of forewings, whereas it is very faint and diffuse in all observed specimens of *H. corsica* n. sp. (fig. 2). It remains, however, difficult to assess if the differences proposed above will hold as additional material becomes available, as the wing patterns reported for *H. pinastri* and *H. maurorum* are variable (HAXAIRE, 2009) and this may be related, to some extent, to environmental conditions. The male genitalia of *H. corsica* n. sp. closely resemble those of *H. pinastri*, and as such can easily be distinguished from those of *H. maurorum*, especially by the unique shape of the harpe in the latter (fig. 10). One striking difference between the genitalia of *H. pinastri* and *H. corsica* n. sp. is size; like the general size of the moth, the male genitalia of the new species are nearly 1.5× larger than those of *H. pinastri* (and *H. maurorum* as well). The medial part of the gnathos arms in both *H. pinastri* and *H. corsica* n. sp. is blade-shaped (more curved in *H. maurorum*), but their tips are distinctly more sclerotized in the Corsican new species, and more pointed (fig. 4-5, 10, 12). Furthermore, the posterior margins of the small but distinctive pair of lobes situated at the base of the valve costa are irregular in *H. corsica*, smooth in *H. pinastri* and *H. maurorum* (fig. 5, 10, 12). The harpe of *H. corsica* n. sp. is similar to that of *H. pinastri*, but in the former, its upper arm is very long and slightly thinner and more curved toward its apex, while its lower arm flattens and gradually becomes thinner, somewhat pointed toward its tip (fig. 4-5, 10, 12). The phallus of *H. corsica* n. sp. is long and thin, as in *H. pinastri*, with its caecum penis slightly more developed than in the latter (fig. 6, 11, 13).

The nine DNA barcodes we obtained for *Hyloicus corsica* n. sp. were analysed along with 14 records of *H. maurorum* from France (Auvergne-Rhône-Alpes, Nouvelle-Aquitaine, Occitanie, Provence-Alpes-Côte d'Azur) and Spain (Valence), eight *H. pinastri* from the

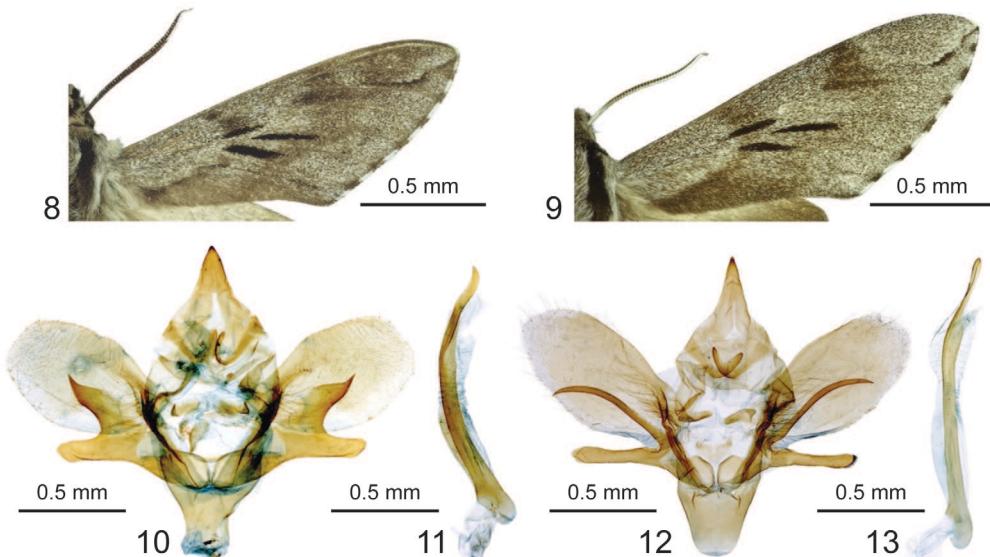


Fig. 8-13. – *Hyloicus* spp., illustrations of relevant diagnostic characters. – 8-9, Close-up on dorsal forewings patterns of *Hyloicus maurorum* (from Axat, Aude, France [MNHN]) and *H. pinastri* (from Paris, France [MNHN]), respectively. – 10, 12, Posteroventral view of male genitalia of *H. maurorum* and *H. pinastri*, respectively. – 11, 13, Lateral view of phallus of *H. maurorum* and *H. pinastri*, respectively (dissected specimens [MNHN], *H. maurorum*: Northern Morocco, Jebala, Gen. P. Leraut 10136, *H. pinastri*: France, Seine-et-Marne, forêt de Fontainebleau, Gen. P. Leraut 10144).

Czech Republic (Moravian-Silesian region), France (Grand-Est), Germany (Bavaria), Norway (Agder and Innlandet counties), Russia (Moskovskaya Oblast) and Turkey (Bolu province), two *H. morio morio* from Japan (Honshu), and six *H. morio arestus* from Russia (Altai Republic, Primorskiy Kray, Republic of Tuva) and South-Korea (Chungnam). Minimum and maximum genetic distances between and within species, respectively, are given in table I (see also a representation of genetic distances in the form of an unrooted Neighbour Joining tree in fig. 1).

It is notable that the minimum genetic distances between *H. corsica* n. sp. and any of the three other species analysed are greater in all cases than the minimum interspecific distances between any two of the other species (table I).

Table I. – Minimum interspecific genetic distances for each species pair, and maximum intraspecific distances (along the diagonal, in bold characters) calculated from the analysis in BOLD of DNA barcodes hosted in dataset DS-HYLCORS (values are uncorrected p-distances given as percentages).

	<i>H. pinastri</i>	<i>H. maurorum</i>	<i>H. morio</i>	<i>H. corsica</i> n. sp.
<i>H. pinastri</i>	0.6			
<i>H. maurorum</i>	1.1	0.5		
<i>H. morio</i>	1.9	1.8	0.8	
<i>H. corsica</i> n. sp.	2.9	3.2	3.6	0.1

CONCLUDING REMARKS

This recent discovery and description in 2023 of an undescribed hawkmoth species from Corsica was utterly unexpected, coming nearly a century after the last description of a species of sphingid that occurs in France (*Hyloicus maurorum*, in 1931) and considering that all other species —except *Hyles dahlii* (Geyer, 1828), a Sardo-Corsican species— had been described during the eighteenth century. *Hyloicus corsica* n. sp. is currently only known from the island of Corsica, but it is suspected to also occur in Sardinia (see putative evidence mentioned above from iNaturalist record) and would then represent the second Sardo-Corsican endemic hawkmoth species along with *Hyles dahlii*. Further field work and research are needed to document better the biology of this species, its early stages and its full distribution range; investigations of phylogenetic relationships within *Hyloicus*, as well as between this genus and other representatives of genus *Sphinx* s. l., are also needed to better understand the spatial and temporal dynamics of these hawkmoths, and the origins of the gymnosperm-feeding specialized lineages.

ORCID

Jean Haxaire :  <https://orcid.org/0000-0001-6375-3892>

Rodolphe Rougerie :  <https://orcid.org/0000-0003-0937-2815>

ACKNOWLEDGEMENTS. – We renew here our thanks to Josy and Stéphane Grenier and to Pascal Régnier for their initial contributions and help to JH that led to the first observations and considerations about Corsican representatives of *Hyloicus*. We also thank Dr Ian J. Kitching (NHMUK, London) for his review and thorough editing that contributed greatly to improving our manuscript, and Alessandro Giusti for assistance and access to the collections under his care at the NHMUK. Most of additional material examined during this study was collected during the naturalist expedition, “Our Planet Reviewed – Corsica 2019–2021”, a survey organized by the Muséum national d’Histoire naturelle (MNHN, Paris) in collaboration with and funded by the Collectivité de Corse and the Office français de la Biodiversité (OFB). We are especially grateful to the organizers of the 2019 field survey, Julien Touroult, François

Dusoulier, and Olivier Pascal, as well as to Jérôme Barbut for his invaluable contribution to fieldwork, and to Alice Leblond for her administrative support. Laboratory analyses producing DNA barcodes were carried out both in Canada at the CCDB (Canadian Centre for DNA Barcoding) of the University of Guelph (Ontario, Canada), and in France at the Service de Systématique Moléculaire (SSM; UAR 2AD) of the MNHN; we address our sincere thanks to the staff of both labs for their support.

REFERENCES

- DANNER F., EITSCHBERGER, U. & SURHOLT B., 1998. – Die Schwärmer der westlichen Palearktis. Bausteine zu einer Revision (Lepidoptera Sphingidae). Textband. *Herbipoliana*, 4 (1) : 1-368. Tafelband. *Herbipoliana*, 4 (2) : 1-720.
- DERZHAVETS, Y.-A., 1979. – The range and geographic variation of the hawk-moth *Hyloicus pinastri* L. and *H. morio* Rothschild & Jordan., stat. n. (Lepidoptera, Sphingidae). *Revue d'Entomologie Russe*, 58 : 112-115 [in Russian].
- DEWAARD J.-R., IVANOVA N.-V., HAJIBABAEI M. & HEBERT P.-D., 2008. – Assembling DNA barcodes (p. 275-294). In : Martin C. C. (ed), *Environmental genomics. Methods in Molecular Biology*, vol. 410. Totowa, New Jersey : Humana Press Inc. https://doi.org/10.1007/978-1-59745-548-0_15
- EITSCHBERGER U., DANNER F. & SURHOLT B., 1990. – Taxonomische Veränderungen bei den Sphingiden Europas und die Beschreibung einer neuen *Laothoe*-Unterart von der Iberischen Halbinsel (Lepidoptera, Sphingidae). *Atalanta*, 20 : 261-271.
- FREINA J.-J. DE & WITT T.-J., 1987. – *Die Bombyces und Sphinges der Westpaläarktis (Insecta Lepidoptera) Bd. 1*. München : Edition Forschung & Wissenschaft Verlag GmbH, 708 p.
- GIRARDIN M., 2011. – Maurice Sand, artiste, naturaliste et entomologiste controversé. *Oreina*, 15 : 22-25.
- HAXAIRE J., 2009. – *Sphinx maurorum* (Jordan, 1931), 24^e Sphingidae de la faune de France (Lep. Sphingidae). *Oreina*, 5 : 17-22.
- HAXAIRE J., 2019. – Sur la présence surprenante de *Sphinx pinastri* (Linnaeus, 1758) en Corse (Lepidoptera Sphingidae, Sphinginae). *Oreina*, 45 : 8-10.
- HAXAIRE J., 2020. – Description of a new species of Sphingidae from the USA, *Sphinx vanbuskirkii* n. sp., and confirmation of the synonymy of *Sphinx coloradus* Smith, 1887 with *Sphinx dollii* Neumoegen, 1881. Lepidoptera, Sphingidae, Sphinginae. *The European Entomologist*, 12 (1) : 21-36.
- HEBERT P.-D.- N., BRAUKMANN T.-W.-A., PROSSER S.-W.-J., RATNASHINGHAM S., DEWAARD J.-R., IVANOVA N.-V., JANZEN D.-H., HALLWACHS W., NAIK S., SONES J.-E. & ZAKHAROV E.-V., 2018. – A sequel to Sanger: Amplicon sequencing that scales. *BMC Genomics*, 19 (1) : 219. <https://doi.org/10.1186/s12864-018-4611-3>
- HODGES R.-W., 1971. – *The Moths of America north of Mexico including Greenland. Fascicle 21. Sphingoidea*. London : E.W. Classey Ltd. and R.B.D. Publ. Inc., 158 p.
- ICZN, 1956. – Opinion 379 Designation under the Plenary Powers of a type species in harmony with accustomed usage for the genus *Sphinx* Linnaeus, 1758 (class Insecta, order Lepidoptera). *Opinions and declarations rendered by the International Commission on Zoological Nomenclature*, 11 (29) : 421-430.
- JORDAN K., 1931. – On the geographical variation of the pine hawk-moth, *Hyloicus pinastri*. *Novitates Zoologicae*, 36 : 243-249.
- KAWAHARA A.-Y., MIGNAULT A.-A., REGIER J.-C., KITCHING I.-J. & MITTER C., 2009. – Phylogeny and Biogeography of Hawkmoths (Lepidoptera: Sphingidae): Evidence from Five Nuclear Genes. *PLoS ONE*, 4 (5) : e5719. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0005719>
- KERNBACH K., 1969. – Die Sphingidengattung *Sphinx* Linnée (Lep. Sphingidae). *Deutsche entomologische Zeitschrift N. F.*, 16 (1-3) : 91-114.
- KITCHING I.-J., ROUGERIE R., ZWICK A., HAMILTON C., ST LAURENT R., NAUMANN S., BALLESTEROS MEJIA L. & KAWAHARA A., 2018. – A global checklist of the Bombycoidea (Insecta: Lepidoptera). *Biodiversity Data Journal*, 6 : e22236. <https://doi.org/10.3897/BDJ.6.e22236>
- KITCHING I.-J. & CADIOU J.-M., 2000. – *Hawkmoths of the World: an annotated and illustrated revisionary checklist (Lepidoptera Sphingidae)*. Ithaca & London : Cornell University Press & The Natural History Museum, 226 p.
- KITCHING I.-J., 2022. – *Sphingidae Taxonomic Inventory*. <http://sphingidae.myspecies.info/> [last accessed on 1.XII.2022].

- LETUNIC I. & BORK P., 2019. – Interactive Tree Of Life (iTOL) v4: recent updates and new developments. *Nucleic Acids Research*, **47** (W1) : W256-W259. <https://doi.org/10.1093/nar/gkz239>
- LINNAEUS C., 1758. – *Systema naturae per regna tria naturae, secundum classes, ordines, genera, species, cum characteribus, differentiis, synonymis, locis. Tomus I. Editio decima, reformata.* Holmiae : L. Salvii, 824 p. <https://doi.org/10.5962/bhl.title.542>
- LITVINCHUK L.-N., 1986. – Ethological observation to butterflies and larvae of larch sphinx- *Hyloicus morio* Rothschr. et Jord. (Lepidoptera Sphingidae) in pine forests near the Ob. *Izvestiya Sibirskogo Otdeleniya Akademii Nauk SSSR, Biologicheskikh Nauk*, **6** : 129-134 [in Russian].
- PITTAWAY A.-R., 1993. – *The Hawkmoths of the Western Palaearctic.* Colchester : Harley Books, 240 p., plates A-H, 1-13. <https://doi.org/10.1163/9789004630758>
- PITTAWAY A.-R., 2022 – *Sphingidae of the Western Palaearctic.* <https://www.tpittaway.tripod.com> [accessed on 16.XII.2022].
- RATNARINGHAM S. & HEBERT P.-D.-N., 2007. – BOLD: The Barcode of Life Data System (<http://www.barcodinglife.org>). *Molecular Ecology Notes*, **7** (3) : 355-364. <https://doi.org/10.1111/j.1471-8286.2007.01678.x>
- RATNARINGHAM S. & HEBERT P.-D.-N., 2013. – A DNA-based registry for all animal species: the Barcode Index Number (BIN) System. *PLoS ONE*, **8** (7) : e66213. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0066213>
- ROUGEOT P.-C. & VIETTE, P. 1978. – *Guide des papillons nocturnes d'Europe et d'Afrique du nord. Hétérocères* (partim). Neuchâtel & Paris : Delachaux et Niestlé Spes S.A., 228 p., 40 pl.
- SIRE L., GEY D., DEBRUYNE R., NOBLECOURT T., SOLDATI F., BARNOUIN T., PARMAIN G., BOUGET C., LOPEZ-VAAMONDE C. & ROUGERIE R., 2019. – The challenge of DNA barcoding saproxylic beetles in natural history collections—Exploring the potential of parallel multiplex sequencing with Illumina MiSeq. *Frontiers in Ecology and Evolution*, **7**. <https://doi.org/10.3389/fevo.2019.00495>
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F., 2023. – *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021:* a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island. *Bulletin de la Société entomologique de France*, **128** (4) : 353-382. https://doi.org/10.32475/bsef_2285
- TUTTLE J.-P. 2007. – *The hawk moths of North America. A natural history study of the Sphingidae of the United States and Canada.* Washington D.C. : The Wedge Entomological Research Foundation, xviii + 253 p.
- ZOLOTUHIN V.-V. & EVDOSENKO S.-I. 2019. – *Hawk moths (Lepidoptera: Sphingidae) of Russia and adjacent territories.* Ulyanovsk : Korporaciya Technologiy Prodvizheniya, 480 p.

TABLES

I

TABLE ALPHABÉTIQUE PAR NOMS D'AUTEURS

ÁLVAREZ-PARRA S. – <i>Voir</i> VILLEMANT C., ÁLVAREZ-PARRA S. & SANTOS B. F.	
ANDREI-RUIZ M.-C. – <i>Voir</i> HAENNI J.-P., POLLET M., TOUROULT J., QUINDROIT C. & ANDREI-RUIZ M.-C.	
ANDREI-RUIZ M.-C. – <i>Voir</i> TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.	
ANDRIAMBELO P. Z. – <i>Voir</i> GIBON F.-M., ANDRIAMBELO P. Z. & RANAIVOHARINDRIAKA F.	
BARNOUIN T. – <i>Voir</i> TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.	
Phasm. BELLANGER Y., JOURDAN T., LELONG P. & PENET L. – Phasmatodea of Jamaica, part II: a new genus of the Diapheromerini tribe (Phasmatodea, Occidophasmata, Diapheromeridae)	(1) : 23-56
Phasm. BELLANGER Y., JOURDAN T., LELONG P. & PENET L. – Notes on taxonomic position and origin of two phasmids from Trinidad and Tobago (Phasmatodea, Occidophasmata, Diapheromeridae)	(1) : 99-102
Col. BELLIFA M. – Observations on the biology of <i>Lachnaia cylindrica</i> (Lacordaire, 1848), with description of the egg and the first instar larva (Coleoptera, Chrysomelidae, Cryptocephalinae)	(2) : 173-184
BOARDMAN P. – <i>Voir</i> QUINDROIT C., BOARDMAN P., STARÝ J. & POLLET M.	
BOUYON H. – <i>Voir</i> TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.	
BRUSTEL H. – <i>Voir</i> TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.	
CAMBEOFORT Y. – Que reste-t-il aujourd’hui de Jean-Henri Fabre ?	(1) : 7-22
CANARD A. – <i>Voir</i> DÉJEAN S., JACQUET C. & CANARD A.	
CLAUDE J. – <i>Voir</i> HAENNI J.-P., COMBRISSON D. & CLAUDE J.	
COMBRISSON D. – <i>Voir</i> HAENNI J.-P., COMBRISSON D. & CLAUDE J.	
CONSTANTIN R. – <i>Voir</i> TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.	
CORNUEL-WILLERMOZ A. – <i>Voir</i> MENGUAL X., LEBARD T. & CORNUEL-WILLERMOZ A.	
Phasm. COUTEYEN S. & COUTEYEN CARPAYE M. – La culture des palmiers, un espoir pour la conservation du phasme menacé <i>Apterograeffea reunionensis</i> Cliquenois & Brock, 2002 (Phasmatodea, Phasmatidae)	(1) : 67-72
COUTEYEN CARPAYE M. – <i>Voir</i> COUTEYEN S. & COUTEYEN CARPAYE M.	
DECHERF B. – <i>Voir</i> TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.	
Aran. DÉJEAN S., JACQUET C. & CANARD A. – Contribution de la mission <i>La Planète Revisitée</i> à la connaissance des araignées : 33 espèces nouvelles pour la Corse, dont deux nouvelles pour la faune de France (Arachnida, Aranae)	(4) : 383-402
Col. DEUVE T. & SCHMIDT J. – Remarques phylogénétiques et taxinomiques sur des <i>Carabus</i> himalayens des sous-genres <i>Meganebrius</i> Kraatz, 1895, et <i>Morvanicarabus</i> Deuve & Schmidt, 2023 (Coleoptera, Carabidae)	(2) : 157-171

- Col.** DEUVE T., SOTA T. & LIANG H. – Un nouveau *Carabus* de Chine du sous-genre *Apotomopterus* Hope, 1838 (Coleoptera, Carabidae) (3) : 341-343
- Dip.** DUMBARDON-MARTIAL E. & EINICKER LAMAS C. J. – First record of the genus *Heterostylum* Macquart, 1848, in the Lesser Antilles (Diptera, Bombyliidae) (2) : 205-209
- DUSOULIER F. – *Voir* TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.
EINICKER LAMAS C. J. – *Voir* DUMBARDON-MARTIAL E. & EINICKER LAMAS C. J.
- Hym.** GEREYS B. & PERRARD A. – Sur la présence d'*Odynerus (Spinicoxa) wilhelmi* Dusmet, 1917, en France métropolitaine (Hymenoptera, Vespidae, Eumeninae) (3) : 328-330
- Trich.** GIBON F.-M. – Un nouveau *Macrostemma* Kolenati, 1859, d'Afrique occidentale (Trichoptera, Hydropsychidae) (1) : 57-63
- Trich.** GIBON F.-M., ANDRIAMBELO P. Z. & RANAIVOHARINDRIAKA F. – Notes sur quelques *Macrostemma* Kolenati, 1859, du versant oriental malgache (Trichoptera, Hydropsychidae) (3) : 331-339
- Col.** GöZÜAÇIK C. & VELÁZQUEZ-DE-CASTRO A. J. – First record of *Sitona waterhousei* Walton in Turkey, near Mount Ararat (Curculionidae, Entiminae) (3) : 345-348
- Dip.** GROOTAERT P., VAN DE VELDE I. & POLLET M. – The Hybotidae of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* survey, with the description of three new species of *Platypalpus* and *Tachydromia* (Diptera, Empidoidea) (4) : 533-560
- Dip.** HAENNI J.-P., COMBRISSON D. & CLAUDE J. – À propos de quelques Bibionidés boréo-alpins, dont *Bibio brunneipes* (Fabricius, 1794), espèce nouvelle pour la faune de France (Diptera, Bibionidae) (2) : 143-150
- Dip.** HAENNI J.-P. & MARAFI M. A. J. – *Dilophus tridentatus* Walker, 1848, first report of family Bibionidae from Kuwait (Diptera) (2) : 151-155
- Dip.** HAENNI J.-P., POLLET M., TOUROULT J., QUINDROIT C. & ANDREI-RUIZ M.-C. – The Bibionidae of Corsica (Diptera) (4) : 507-520
- Lep.** HAXAIRE J., MELICHAR T. & ROUGERIE R. – Notes on the use of genus *Hyloicus* Hübner, 1819, with the description of a new species of the "H. pinastri complex" from Corsica (Lepidoptera, Sphingidae) (4) : 621-634
HORELLOU A. – *Voir* TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.
HUGOT L. – *Voir* TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.
ICHTER J. – *Voir* TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.
JACQUET C. – *Voir* DÉJEAN S., JACQUET C. & CANARD A.
- Lep.** JAÏLLOUX A. – Première mention française d'*Apatema baixerasi* Vives, 2001, et quelques autres observations remarquables de Lépidoptères en Corse (Lepidoptera) (4) : 605-620
JOURDAN T. – *Voir* BELLANGER Y., JOURDAN T., LELONG P. & PENET L.
LAIR X. – *Voir* NÈVE G. & LAIR X.
- Hym.** LE DIVELEC R. – Review of Corsican *Diodontus* Curtis, 1834, with description of two new species (Hymenoptera, Apoidea, Pemphredonidae) (4) : 421-437
LE GALL P. – *Voir* ROBICHE G. & LE GALL P.
LEBARD T. – *Voir* MENGUAL X., LEBARD T. & CORNUEL-WILLERMOZ A.
LEBLANC P. – *Voir* TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.
LELONG P. – *Voir* BELLANGER Y., JOURDAN T., LELONG P. & PENET L.
LEMAIRE J.-M. – *Voir* TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.
LIANG H. – *Voir* DEUVE T., SOTA T. & LIANG H.
- Lep.** LIBERT M. – Corrections à l'article de Libert (2021) (1) : 64

- Hem.** LUPOLI R. – Les Pentatomoidea des Antilles françaises (Hemiptera, Heteroptera) ... (2) : 109-140.
 MARAFI M. A. J. – *Voir* HAENNI J.-P. & MARAFI M. A. J.
 MELICHAR T. – *Voir* HAXAIRE J., MELICHAR T. & ROUGERIE R.
- Dip.** MENGUAL X., LEBARD T. & CORNUEL-WILLERMOZ A. – New hover fly records for Corsica: results from *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* (Diptera, Syrphidae) ... (4) : 561-596
 MÉRIGUET B. – *Voir* MOULIN N. & MÉRIGUET B.
- Dip.** MORTELMANS J. & POLLET M. – Sciomyzidae of the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions (Diptera) (4) : 597-604
- Mant.** MOULIN N. – The genus *Vates* Burmeister, 1838, in French Guiana, with the description of two new species (Mantodea, Mantidae, Vatinae) (1) : 73-98
 MOULIN N. & MÉRIGUET B. – *In Memoriam* Roger Roy (1929-2023) (3) : 233-248
- Mant.** MOULIN N. & ROUARD J. – *Hierodula transcaucasica* continues its invasion of Western Europe (Mantodea, Mantidae) (1) : 103-107
- Dip.** NÈVE G. & LAIR X. – Recherches taxonomiques sur les *Pelecocera* de France, avec discussion de leur répartition et écologie (Diptera, Syrphidae) (3) : 249-264
- Hym.** NOBLECOURT T. – Les Hyménoptères Symphytes de Corse, bilan des connaissances et nouveaux signalements (Hymenoptera, Symphyta) (4) : 403-410
- Col.** OROUSSET J. – Éléments pour une révision du genre *Amauronyx* Reitter, 1882, avec la description de dix-sept espèces nouvelles (Coleoptera, Staphylinidae, Pselaphinae)
 (3) : 265-327
- PASCAL O. – *Voir* TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.
- PENET L. – *Voir* BELLANGER Y., JOURDAN T., LELONG P. & PENET L.
- PEREZ C. – *Voir* TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.
- PERRARD A. – *Voir* GEREYS B. & PERRARD A.
- POIRIER E. – *Voir* TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.
- POLLET M. – *Voir* GROOTAERT P., VAN DE VELDE I. & POLLET M.
- POLLET M. – *Voir* HAENNI J.-P., POLLET M., TOUROULT J., QUINDROIT C. & ANDREI-RUIZ M.-C.
- POLLET M. – *Voir* MORTELMANS J. & POLLET M.
- POLLET M. – *Voir* QUINDROIT C., BOARDMAN P., STARÝ J. & POLLET M.
- POLLET M. – *Voir* TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.
- POLLET M. – *Voir* ZEEGERS T. & POLLET M.
- PONEL P. – *Voir* TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.
- QUINDROIT C. – *Voir* HAENNI J.-P., POLLET M., TOUROULT J., QUINDROIT C. & ANDREI-RUIZ M.-C.
- Dip.** QUINDROIT C., BOARDMAN P., STARÝ J. & POLLET M. – Updated checklist of Limoniidae and Pediciidae craneflies from Corsica, largely based on the *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021* expeditions (Diptera) (4) : 495-506
- RANAIVOHARINDRIAKA F. – *Voir* GIBON F.-M., ANDRIAMBELO P. Z. & RANAIVOHARINDRIAKA F.
- Col.** ROBICHE G. & LE GALL P. – Nouvelles données sur les Tenebrionidae du Parc national du Banco en Côte d'Ivoire (Coleoptera, Tenebrionidae) (2) : 187-203
 ROUARD J. – *Voir* MOULIN N. & ROUARD J.
 ROUGERIE R. – *Voir* HAXAIRE J., MELICHAR T. & ROUGERIE R.
 ROUGERIE R. – *Voir* TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F.
 SANTOS B. F. – *Voir* VILLEMAN C., ÁLVAREZ-PARRA S. & SANTOS B. F.
 SCHMIDT J. – *Voir* DEUVE T. & SCHMIDT J.

- SOLDATI F. – *Voir* TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P.
- SOTA T. – *Voir* DEUVE T., SOTA T. & LIANG H.
- STARÝ J. – *Voir* QUINDROIT C., BOARDMAN P., STARÝ J. & POLLET M.
- Neur.** TILLIER P. – Cinq espèces de Névroptères nouvelles pour la Corse découvertes lors du programme *La Planète Revisée en Corse 2019-2021* (Neuroptera) (4) : 439-444
- Dip.** TILLIER P. – Les Tipulidae de Corse : résultats du programme *La Planète Revisée en Corse* et aide à l'identification des femelles des espèces du sous-genre *Lunatipula* recensées en Corse (Diptera) (4) : 485-494
- TOUROULT J. – *Voir* HAENNI J.-P., POLLET M., TOUROULT J., QUINDROIT C. & ANDREI-RUIZ M.-C.
- Col.** TOUROULT J., BARNOUIN T., BOUYON H., BRUSTEL H., CONSTANTIN R., LEBLANC P., SOLDATI F., PEREZ C., HORELLOU A., LEMAIRE J.-M. & PONEL P. – Coléoptères de Corse : nouveaux signalements et observations remarquables (4) : 445-484
- TOUROULT J., ICHTER J., POLLET M., PASCAL O., POIRIER E., ROUGERIE R., DECHERF B., ANDREI-RUIZ M.-C., HUGOT L. & DUSOULIER F. – *Our Planet Reviewed in Corsica 2019-2021: a large-scale survey of neglected biodiversity on a Mediterranean island* (4) : 353-382
- VAN DE VELDE I. – *Voir* GROOTAERT P., VAN DE VELDE I. & POLLET M.
- VELÁZQUEZ-DE-CASTRO A. J. – *Voir* GÖZÜAÇIK C. & VELÁZQUEZ-DE-CASTRO A. J.
- Hym.** VILLEMAN C., ÁLVAREZ-PARRA S. & SANTOS B. F. – Mymarommataidae, new family and superfamily of parasitoid wasps for Corsica (Hymenoptera, Mymarommatoidea) (4) : 411-419
- Dip.** ZEEGERS T. & POLLET M. – The Rhagionidae, Athericidae and Vermileonidae of Corsica (Diptera, Brachycera) (4) : 521-531
-

II**TABLE DES TAXONS NOUVELLEMENT DÉCRITS DANS CE BULLETIN**
(Les taxons nouveaux sont écrits en gras)**MANTODEA**

<i>Vates marmorata</i> Moulin (Mantidae)	76
<i>Vates patrinata</i> Moulin (Mantidae)	83

PHASMATODEA

<i>Jamanistria</i> Bellanger, Jourdan, Lelong & Penet (Diapheromeridae)	25
<i>Jamanistria xerophila</i> Bellanger, Jourdan, Lelong & Penet (Diapheromeridae)	41

HYMENOPTERA

<i>Diodontus inelpellatus</i> Le Divelec (Pemphredonidae)	422
<i>Diodontus touroulti</i> Le Divelec (Pemphredonidae)	429

COLEOPTERA

<i>Amauronyx aubei</i> Orousset (Staphylinidae)	292
<i>Amauronyx besucheti</i> Orousset (Staphylinidae)	293
<i>Amauronyx binaghii</i> Orousset (Staphylinidae)	285
<i>Amauronyx hlavaci</i> Orousset (Staphylinidae)	297
<i>Amauronyx karamani</i> Orousset (Staphylinidae)	282
<i>Amauronyx kociani</i> Orousset (Staphylinidae)	290

<i>Amauromyx machulkai</i> Orousset (Staphylinidae)	284
<i>Amauromyx meybohmi</i> Orousset (Staphylinidae)	297
<i>Amauromyx normandi</i> Orousset (Staphylinidae)	306
<i>Amauromyx peyerimhoffi</i> Orousset (Staphylinidae)	307
<i>Amauromyx reitteri</i> Orousset (Staphylinidae)	282
<i>Amauromyx saulcyi</i> Orousset (Staphylinidae)	285
<i>Amauromyx serranoi</i> Orousset (Staphylinidae)	316
<i>Amauromyx theryi</i> Orousset (Staphylinidae)	308
<i>Amauromyx tronqueti</i> Orousset (Staphylinidae)	299
<i>Amauromyx vaucheri</i> Orousset (Staphylinidae)	314
<i>Amauromyx viti</i> Orousset (Staphylinidae)	290
<i>Carabus (Apotomopterus) roxane fengqingensis</i> Deuve, Sota & Liang (Carabidae)	341
<i>Carabus (Meganebrius) heterocostatus</i> Deuve & Schmidt (Carabidae)	167
<i>Carabus (Meganebrius) heterocostatus pseudarunensis</i> Deuve & Schmidt (Carabidae)	170
<i>Carabus (Meganebrius) tuberculipennis bhairavkundensis</i> Deuve & Schmidt (Carabidae)	165
<i>Carabus (Meganebrius) tuberculipennis sprecherae</i> Deuve & Schmidt (Carabidae)	165
<i>Toxicum (Afrotoxicum) Robiche & Le Gall (Tenebrionidae)</i>	191
<i>Toxicum (Afrotoxicum) molteau</i> Robiche & Le Gall (Tenebrionidae)	194

TRICHOPTERA

<i>Macrostemum estebani</i> Gibon (Hydropsychidae)	336
<i>Macrostemum pangalanorum</i> Gibon (Hydropsychidae)	334
<i>Macrostemum statzneri</i> Gibon (Hydropsychidae)	58

DIPTERA

<i>Platypalpus pseudoniveisetoides</i> Grootaert (Hybotidae)	540
<i>Platypalpus pseudoarticulatoides</i> Grootaert (Hybotidae)	547
<i>Tachydromia corsicana</i> Grootaert (Hybotidae)	555

LEPIDOPTERA

<i>Hyloicus corsica</i> Haxaire, Melichar & Rougerie (Sphingidae)	626
---	-----

III

**ACTES, DÉCISIONS ET PUBLICATIONS DE LA SOCIÉTÉ,
CONFÉRENCES, ANALYSES D'OUVRAGES, ETC.**

Éditorial : 1.

Recommandations aux auteurs : 3-6.

Conseil de la Société pour l'année 2023 : 210.

Comptes rendus des activités de l'année 2022 : 211.

Rapport moral du président : 211-214.

Allocution du nouveau président : 214-217

Rapport du Trésorier pour l'année 2022 et budget prévisionnel 2023 : 217-219.

Votes et rapports pour l'attribution des Prix de la Société pour 2022 : 219-232.

Mouvements pour l'année 2022 : 232.

Analyses d'ouvrages : 65-66, 141-142, 185-186, 349-351.

IV

DATES DE PUBLICATION DU BULLETIN

T. 128, fasc. 1 :	p. 1-108,	paru le	15.III.2023
T. 128, fasc. 2 :	p. 109-232,	paru le	19.VI.2023
T. 128, fasc. 3 :	p. 233-352,	paru le	28.IX.2023
T. 128, fasc. 4 :	p. 353-640,	paru le	15.XII.2023
