

A PROPOS DES COLEOPTERES DE WOODLARK  
ET DE NOUVELLE-CALEDONIE  
DECRIIS PAR MONTROUZIER ET PERROUD (1855-1864)

PAR

Roger DAMOISEAU (Bruxelles)

---

I. — TYPES FIGURANT DANS LES COLLECTIONS  
DE LA SECTION D'ENTOMOLOGIE  
DE L'INSTITUT ROYAL DES SCIENCES NATURELLES DE BELGIQUE.

Le but principal de cette note est d'exposer les circonstances dans lesquelles certains types provenant d'une collection française réunie entre 1847 et 1865 dans les Iles du Pacifique par le R. P. MONTROUZIER sont devenus la propriété de l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique à Bruxelles et d'en établir une liste dont l'intérêt sera sans doute compris par les entomologistes spécialistes par qui les espèces de coléoptères décrites par MONTROUZIER et PERROUD sont fréquemment considérées comme énigmatiques.

La carrière apostolique du R. P. MONTROUZIER s'est déroulée de 1847 à 1852 dans l'Ile de Woodlark (Archipel d'Entrecasteaux) et de 1853 à 1897 en Nouvelle-Calédonie et aux Iles Loyauté. Mais sa carrière entomologique fut bien plus courte et on peut dire qu'elle s'est pratiquement terminée en 1865 déjà. Une première publication, en 1855, donne un catalogue des espèces récoltées à Woodlark, elle signale 180 coléoptères dont plus de 90 % sont des espèces nouvelles. En 1860-1861, paraît un second travail, concernant près de 300 espèces de Nouvelle-Calédonie et des Iles voisines, et qui présentait la description d'un pourcentage aussi important d'espèces nouvelles. Enfin, en 1864, un des correspondants européens du missionnaire, PERROUD, publiait un catalogue des dernières récoltes de MONTROUZIER à Kanala, en collaboration avec le récolteur.

Il est superflu de préciser l'intérêt des collections entomologiques rassemblées à cette époque dans pareilles régions, d'autant que ces récoltes, parfois accompagnées d'observations éthologiques, ont été suivies de la description souvent minutieuse des espèces nouvelles par des amateurs

dont les efforts ont été appuyés par quelques-uns des coléoptéristes français en renom : REICHE, CHEVROLAT, LUCAS, BUQUET... Dans les publications déjà citées, ni MONTROUZIER, ni PERROUD, à moins qu'il ne s'agisse d'exemplaires uniques, n'ont précisé le nombre d'exemplaires récoltés. Il ressort des textes que les auteurs, comme d'ailleurs la majorité de leurs contemporains, avait du « Type » une conception très large, désignant par ce terme aussi bien le ou les exemplaires utilisés par le descripteur pour la diagnose originale que tous les exemplaires récoltés en même temps que les précédents, ou bien postérieurement, et identifiés comme identiques aux premiers par l'auteur ou même par d'autres entomologistes. Ceci ne facilita jamais le travail des réviseurs.

Quel fut le sort de ces collections ? Les premières récoltes à Woodlark furent rapportées en France par MONTROUZIER... et personne ne semble avoir cherché à savoir ce qu'étaient devenus les types des espèces nouvelles décrites d'après ce matériel. De Nouvelle-Calédonie, les premiers envois de MONTROUZIER furent adressés au collectionneur amateur DOUÉ. Une partie des envois ultérieurs fut perdue au cours de leur expédition vers l'Europe; l'auteur n'en publia pas moins la description des espèces nouvelles que contenaient ces envois. PERROUD reçut, entre autres, une partie des insectes récoltés à Kanala. Enfin, à une époque qu'il ne nous a pas été possible de préciser, mais qui doit se situer entre 1870 et 1880, MONTROUZIER, définitivement installé en Nouvelle-Calédonie, fit don d'une collection entomologique au Musée des Sciences de la Faculté de Montpellier.

En 1862, 1867, et de 1902 à 1906, le coléoptériste FAUVEL publiait une série de notes relatives à la faune de Nouvelle-Calédonie et entamait la publication d'une Faune analytique des Coléoptères de Nouvelle-Calédonie, travail minutieux et important mais qu'à son habitude il ne termina pas. La lecture de ces travaux apporte une foule de renseignements. On y apprend tout d'abord que la Collection DOUÉ fut dispersée en 1870, à la mort du collectionneur, et partagée entre plus de dix amateurs qui incorporèrent les lots acquis à leurs propres collections. C'est ainsi que certains *Carabidae*, *Buprestidae* et *Curculionidae* acquis par R. OBERTHUR ou des *Cerambycidae* et *Chrysomelidae* achetés par H. DEYROLLE se trouvent sans doute aujourd'hui au Muséum d'Histoire naturelle de Paris. La Collection PERROUD resta à la disposition des spécialistes pendant quelque temps : entre 1875 et 1880, POWER eut l'occasion d'étudier les types de *Brentidae* qu'elle comportait. Quant à la collection de Montpellier, victime de la négligence volontaire d'un garçon de laboratoire, elle fut rapidement détruite par les anthrènes (1).

(1) Extrait d'une lettre de Valéry MAYER (Ecole nationale d'Agriculture de Montpellier) à FAUVEL (10-XII-1903) : ... Les cartons eux-mêmes de la Coll. MONTROUZIER ont disparu du capharnaüm qu'est la Coll. Ent. de n. Faculté des Sciences. Le personnel a changé depuis que je mettais le nez dans ces débris néo-calédoniens. X le Conservateur ?? actuel ne sait pas même ce que je veux lui dire quand je lui en parle. Je crois pouvoir accuser de cette dernière destruction un garçon de laboratoire que ça ennuyait de passer tout cela au sulfure de carbone une fois l'an comme je l'avais conseillé...

A la mort de FAUVEL, en 1921, sa collection devint la propriété de sa gouvernante qui, en dragon fidèle, en interdit l'accès aux entomologistes mais, semble-t-il, veilla jalousement sur cet héritage puisque, après son décès, l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique devenait en 1950 propriétaire de la presque totalité de la Collection FAUVEL et de la plus grande partie de sa correspondance et des originaux de ses manuscrits.

Le dépouillement de cette abondante correspondance et le déchiffrement des multiples notes de toutes sortes soigneusement conservées par FAUVEL nous a permis de mieux comprendre le sens du paragraphe suivant, extrait de l'Introduction à la Faune analytique des Coléoptères de Nouvelle-Calédonie, p. 208 :

« Presque sans exception, je possède ou j'ai vu les types de coléoptères »  
 « énumérés dans cette faune, entre autres ceux de feu MONTROUZIER et »  
 « PERROUD, de beaucoup plus intéressants et les plus nombreux à con- »  
 « sulter. Et cette consultation serait impossible aujourd'hui que ceux de »  
 « MONTROUZIER surtout, presque tous dans la collection DOUÉ, ont été »  
 « dispersés au hasard des enchères. J'indiquerai du reste les collections »  
 « où ils doivent se trouver actuellement, toutes les fois qu'ils »  
 « ne figurent pas dans la mienne ou qu'il reste un doute »  
 « à leur sujet. »

Nous avons, par exemple, pu établir que :

- a) En vue de la réalisation de son Catalogue de 1867, FAUVEL a eu accès à la Collection DOUÉ où il a pu étudier les Types de MONTROUZIER ou les faire revoir par CHEVROLAT qui a précisé le statut générique de nombreuses espèces. En échange d'exemplaires de ses propres espèces, il a reçu des exemplaires typiques identifiés par MONTROUZIER ou des « similitypes » : exemplaires comparés aux types, selon la définition qu'il donne de ce néologisme dans une lettre à CROISSANDEAU.
- b) FAUVEL et PERROUD échangèrent, entre 1865 et 1877, au moins une dizaine de lettres. En contrepartie de l'identification de collections de *Staphylinidae*, FAUVEL reçut de PERROUD un certain nombre de « types » des espèces de MONTROUZIER et PERROUD.
- c) En 1878, POWER identifia des Curculionides néo-calédoniens que lui avait confiés FAUVEL et pour ce faire, il avait à sa disposition une partie de la collection PERROUD. Des échanges d'exemplaires eurent lieu également à cette occasion.
- d) En 1882, le collectionneur H. JEKEL, également marchand de spécimens zoologiques, procurait à FAUVEL des Curculionides de Woodlark et de Nouvelle-Calédonie. Or, le papier à firme de ce commerçant propose explicitement en vente des coléoptères exotiques provenant, entre autres, de la Collection MONTROUZIER.

- e) Enfin, SHARP qui avait acheté, de seconde main, des insectes de la Collection MONTROUZIER à OBERTHUR et DEYROLLE, en offrit quelques-uns à FAUVEL. Les autres se trouvent vraisemblablement dans les collections du British Museum.

Il n'est donc pas douteux qu'un nombre assez important d'insectes récoltés par MONTROUZIER se sont trouvés finalement rassemblés dans la collection des Insectes de Nouvelle-Calédonie de FAUVEL. Leur valeur typique n'est pas toujours indiscutable, d'autant plus que ce collectionneur, suivant une habitude assez répandue à son époque, mais assurément très regrettable, avait l'habitude, par souci d'uniformité dans la présentation, de débarrasser les exemplaires nouvellement acquis de leurs étiquettes originales et de recopier celles-ci de sa propre main. Nombreux sont en effet les exemplaires que nous avons trouvés porteurs d'une étiquette « Kanala type », « Lifu type », etc...

D'autre part, l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique avait acquis, en 1939, d'importantes collections de coléoptères par l'intermédiaire du marchand français LE MOULT. La mise en ordre de ces collections, comme la collection MADON et celle du Comte de BONNEUIL, une petite partie de la collection VITALIS DE SALVAZA, sont maintenant incorporés à notre collection générale. Au cours de ces travaux de mise en ordre, nous avons eu la bonne fortune de découvrir un carton contenant environ 350 coléoptères provenant assurément de la collection MONTROUZIER : plus d'une centaine de ces exemplaires étaient des types, dont l'épingle portait encore l'étiquette originale de l'auteur avec, comme principales localités : Woodlark, Lifu, Art, Balade. Notre satisfaction fut d'autant plus grande que les types de 10 des 11 espèces de *Brentidae* décrites par MONTROUZIER et PERROUD ont été retrouvés dans un état très convenable. Il ne nous a pas été possible de déterminer les conditions exactes dans lesquelles ce carton était devenu la propriété de LE MOULT mais, étant donné la forte proportion d'insectes de Woodlark, il est très possible qu'il s'agit là d'une fraction de la collection Doué dispersée en 1870.

Les tableaux qui suivent constituent un répertoire des 207 Types ou Syntypes retrouvés, actuellement classés dans les collections de notre Institut, à la complète disposition des entomologistes à qui leur étude permettra certainement de lever le voile qui marque, depuis 100 ans, le statut de certaines espèces. En ce qui concerne les exemplaires de la collection FAUVEL, il est incontestable que le statut typique de certains exemplaires pourra prêter à discussion. Nous laisserons évidemment aux spécialistes des différentes familles concernées le soin de désigner le lectotype ou de trancher les cas douteux. Il ne nous semble cependant pas contestable que, dans les cas où la chose sera nécessaire, c'est par priorité dans la collection FAUVEL que devront être désignés les néotypes des espèces dont les exemplaires récoltés par MONTROUZIER ont assurément disparu.

LISTE DES ESPECES  
DONT LES TYPES OU DES EXEMPLAIRES TYPIQUES  
SONT DEPOSES DANS LES COLLECTIONS  
DE L'INSTITUT ROYAL DES SCIENCES NATURELLES DE BELGIQUE

LISTE DES ESPECES.

Référence et page	Famille	Nom figurant sur l'étiquette de l'exemplaire typique	Nom spécifique dans la description originale	Nom actuel de l'espèce (selon le Catalogue JUNK)
1) 1857, Essai sur la Faune de l'île de Woodlark — Espèces décrites par MONTROUZIER				
8	Carabidae	<i>Acanthophthalmus costatus</i>	<i>Acanthophthalmus tricostatus</i>	<i>Pseudozaena tricostata</i>
9	Dytiscidae	<i>Dytiscus hamatus</i>	<i>Colymbetes hamatus</i>	<i>Cybister tripunctatus</i> OL. var. <i>hamatus</i> <i>Hylotastes dichroa</i>
12	Eucnemidae	<i>Galba dichroa</i>	<i>Galba dichroa</i>	(1)
13	»	<i>Galba marmorata</i>	<i>Galba marmorata</i>	<i>Pterofarsus tomentosus</i>
13	»	<i>Galba tomentosa</i>	<i>Galba tomentosa</i>	<i>Callirhipis impressus</i>
15	Rhipiceridae	<i>Callirhipis impressus</i>	<i>Callirhipis impressus</i>	(2)
17	Colydiidae	<i>Bostrichoides angustatus</i>	<i>Bostrichoides angustatus</i>	Syn. de <i>Dynastes gideon</i> LINNÉ
19	Scarabaeidae	<i>Scarabaeus mac-Leayi</i>	<i>Scarabaeus (Dynastes, Xylotrupes) mac-leayi</i>	<i>Dipelicus triangularis</i>
22	»	<i>Scarabaeus triangularis</i>	<i>Scarabaeus triangularis</i>	<i>Onthophagus sexstriatus</i>
23	»	<i>Onthophagus 6 striatus</i>	<i>Onthophagus 6 striatus</i>	<i>Protaetia marceani</i>
24	Cetoniidae	<i>Cetonia marceani</i>	<i>Cetonia marceani</i>	<i>Metopodontus cinctus</i>
27	Lucanidae	<i>Lucanus cinctus</i>	<i>Lucanus (Cladognathus) cinctus</i>	<i>Aegus politus</i>
28	»	<i>Aegus politus</i>	<i>Aegus politus</i>	<i>Gonocephalum cristovallense</i>
30	Tenebrionidae	<i>Opatrum cristovallense</i>	<i>Opatrum cristovallense</i>	<i>Toxicum chevrolati</i>
30	»	<i>Toxicum Chevrolati</i>	<i>Toxicum Chevrolati</i>	<i>Tenebrio rugulosus</i>
31	»	<i>Tenebrio rugulosus</i>	<i>Tenebrio rugulosus</i>	Syn. d' <i>Uloma emarginata</i> MONTROUZIER
32	»	<i>Uloma ferruginea</i>	<i>Uloma ferruginea</i>	<i>Chlorocamma viridipennis</i>
34	Mordellidae	<i>Diaperis viridipennis</i>	<i>Diaperis viridipennis</i>	<i>Mordella decemguttata</i>
35	»	<i>Mordella 10 guttata</i>	<i>Mordella decemguttata</i>	<i>Mordella cristovallensis</i>
37	Brentidae	<i>Megacerus 10 maculatus</i>	<i>Megacerus decemmaculatus</i>	<i>Ectocemus decemmaculatus</i>
37	»	<i>Belopherus pogonocerus</i>	<i>Belopherus pogonocerus</i>	<i>Elytracantha pogonocera</i>
38	»	<i>Leptorhynchus curvidens</i>	<i>Leptorhynchus curvidens</i>	<i>Ithystenus curvidens</i>
39	»	<i>Leptorhynchus guerinii</i>	<i>Leptorhynchus guerinii</i>	<i>Ithystenus guerinii</i>
39	»	<i>Arrhenodes unicolor</i>	<i>Arrhenodes unicolor</i>	<i>Tracheloschizus unicolor</i> comb. nov. (3)
40	»	<i>Arrhenodes punctatus</i>	<i>Arrhenodes punctatus</i>	<i>Hypomiolispa punctata</i> comb. nov. (3)
40	Anthribidae	<i>Stenocerus 4 tuberculatus</i>	<i>Stenocerus quadrituberculatus</i>	<i>Dinomelaena quadrimaculata</i>
40	»	<i>Stenocerus platypennis</i>	<i>Stenocerus platypennis</i>	<i>Phloeops platypennis</i>
41	»	<i>Stenocerus punctatus</i>	<i>Stenocerus punctatus</i>	<i>Hylopermon punctatum</i>
45	»	<i>Eucorynus marmoratus</i>	<i>Eucorhinus marmoratus</i>	<i>Eucorynus marmoratus</i>
48	Curculionidae	<i>Rhinoscapha bicincta</i>	<i>Rhinoscapha bicincta</i>	<i>Rhinoscapha bicincta</i>
49	»	<i>Otiiorhynchus oxygaster</i>	<i>Otiiorhynchus oxygaster</i>	<i>Elythrocheilus oxygaster</i>
49	»	<i>Otiiorhynchus bicristatus</i>	<i>Otiiorhynchus bicristatus</i>	<i>Celethetes bicristatus</i>
50	»	<i>Orthorhinus rugosus</i>	<i>Orthorhinus rugosus</i>	<i>Orthorhinus rugosus</i>
50	»	<i>Tylodes griseus</i>	<i>Tylodes griseus</i>	<i>Tylodes griseus</i>
55	»	<i>Rhynchophorus bilineatus</i>	<i>Calandra bilineata</i>	<i>Rhynchophorus bilineatus</i>
55	»	<i>Rhynchophorus cinctus</i>	<i>Calandra cincta</i>	Syn. de <i>Calandra circumscripta</i> GEMMINGER, 1871 (4)
57	Cerambycidae ?	<i>Stenocorus punctatus</i>	<i>Callidium punctatum</i>	<i>Callidium? incertae sedis</i> (en réalité Lamiidae)
58	»	<i>Tmesisternus dubius</i>	<i>Tmesisternus? dubius</i>	<i>Tmesisternus dubius</i>
65	Lamiidae	<i>Penthea assimilis</i>	<i>Penthea assimilis</i>	<i>Micracantha assimilis</i>
66	»	<i>Penthea aspersa</i>	<i>Penthea aspersa</i>	(1)
73	Erotylidae	<i>Triplax 4 vittata</i>	<i>Triplax 4 vittata</i>	Syn. de <i>Episcaphula australis</i>
73	»	<i>Triplax 4 maculata</i>	<i>Triplax 4 maculata</i>	<i>Episcaphula quadrimaculata</i>
73	»	<i>Triplax 4 pustulata</i>	<i>Triplax 4 pustulata</i>	<i>Episcaphula quadripustulata</i>
74	Endomychidae	<i>Eumorphus immaculatus</i>	<i>Eumorphus immaculatus</i>	<i>Encymon immaculatum</i>
75	Coccinellidae	<i>Epilachna 28 punctata</i>	<i>Coccinella 28 punctata</i>	(1)
77	»	<i>Epilachna cassidoides</i>	<i>Coccinella cassidoides</i>	Syn. de <i>Synia melanaria</i> MULSANT
77	»	<i>Sunia melanaria</i> MULS.		
2) 1860-1861, Essai sur la faune entomologique de la Nouvelle-Calédonie (Ann. Soc. ent. Fr., Sér. 3-VIII et 4-I) — Espèces décrites par MONTROUZIER, nomenclature générique fréquemment modifiée par REICHE, CHEVROLAT et alii				
7	Carabidae	<i>Trichothorax cyanaeus</i>	<i>Pentagonica cyanea</i>	<i>Pentagonica cyanea</i> (6) (*)
8	»	<i>Scarites marginatus</i>	<i>Anomophaenus marginatus</i>	<i>Anomophaenus marginatus</i> (6) (*)
16	»	<i>Catadromus? impressus</i>	<i>Amblygnathus impressus</i>	<i>Gnathaphanus impressus</i> (6) (*)
18	»	<i>Bembidium artense</i>	<i>Tachys artensis</i>	<i>Tachys artensis</i> (6) (*)
24	Dytiscidae	<i>Copelatus aubei</i>	<i>Copelatus aubei</i>	<i>Copelatus aubei</i>
26	Gyrinidae	<i>Dineutes leucopoda</i>	<i>Dineutes leucopoda</i>	Syn. de <i>Dineutes australis</i> F.
30	Hydrophilidae		<i>Hydrophilus australis</i>	<i>Stethoxus australis</i> (*)
37	Elateridae		<i>Agrypnus montravelii</i>	<i>Hydrous australis</i>
38	»		<i>Agrypnus farinosus</i>	<i>Alaus montravelii</i> (*)
39	»		<i>Athous ferrugineus</i>	<i>Alaus farinosus</i> (*)
40	»		<i>Ludius leucopoda</i>	( <i>Monocrepidius ferrugineus</i> *)
44	»		<i>Athous? puberulus</i>	Syn. de <i>Conoderus variabilis</i> (MONTR.)
49	Cleridae	<i>Clerus? castelnaui</i>	<i>Ommadius castelnaui</i>	<i>Megapenthes puberulus</i> (*)
				<i>Megapenthes puberulus</i>
				<i>Ommadius castelnaui</i>

Référence et page	Famille	Nom figurant sur l'étiquette de l'exemplaire typique	Nom spécifique dans la description originale	Nom actuel de l'espèce (selon le Catalogue JUNK)
55	Nitidulidae		<i>Mycetophagus? balanophorae</i>	<i>Stelidota balanophorae</i> (*)
57	Dermestidae	<i>Dermestes hispidulus</i>	<i>Dermestes hispidulus</i>	<i>Dermestes hispidulus</i>
61	Scarabaeidae	<i>Onthobium mac'leayi</i>	<i>Onthobium mac'leayi</i>	<i>Onthobium mac'leayi</i>
65	»	<i>Rhisotrogus? leptopoda</i>	<i>Gnaphalopoda leptopoda</i>	<i>Gnaphalopoda leptopoda</i>
69	»		<i>Hexodon villersi</i>	<i>Hemicyrtus villersi</i> (*)
70	»	<i>Scarabaeus serresii</i>	<i>Hemicyrtus serresii</i>	<i>Hemicyrtus serresii</i>
71	»		<i>Ceratophyus Fischeri</i>	<i>Chiroplatys fischeri</i> (*)
72	»	<i>Oryctes? artensis</i>	<i>Horonotus montrouzieri</i> REICHE	<i>Cheiroplatys? fischeri</i>
73	»		<i>Scarabaeus tridens</i>	<i>Dipelicus montrouzieri</i> (REICHE)
76	Lucanidae	<i>Rhysonotus cancellatus</i>	<i>Hexaphyllum cancellatum</i>	<i>Enoplus tridens</i> (*)
77	»	<i>Figulus laevipennis</i>	<i>Figulus laevipennis</i>	<i>Hoploryctoderus tridens</i>
78	»	<i>Figulus lifuanus</i>	<i>Figulus lifuanus</i>	<i>Syndesus cancellatus</i>
81	Tenebrionidae		<i>Opatrum aterrimum</i>	<i>Figulus laevipennis</i>
82	»	<i>Toxicum berardi</i>	<i>Calymnus berardi</i>	<i>Figulus lifuanus</i>
83	»	<i>Acanthosternus halorageos</i>	<i>Acanthosternus halorageos</i>	<i>Gonocephalum aterrimum</i> (*)
84	»		<i>Neomida striata</i>	<i>Gonocephalum aterrimum</i>
85	»		<i>Diaperis baladica</i>	<i>Calymnus berardi</i>
86	»	<i>Leptomorpha sulcata</i>	<i>Neomida sulcata</i>	<i>Acanthosternus halorageos</i>
87	»	<i>Neomida elongata</i>	Syn. de <i>Neomida sulcata</i>	<i>Platydemia striatum</i> (*) <i>Platy-</i>
89	»		<i>Tenebrio pachysoma</i>	<i>demia striatum</i>
95	»	<i>Uloma emarginata</i>	<i>Antimachus emarginatus</i>	<i>Thesilea baladica</i> (*) <i>Thesilea</i>
96	»	<i>Uloma ferruginea</i>	<i>Antimachus ferrugineus</i>	<i>baladica</i>
98	Serropalpidae		<i>Megapalpus sexguttatus</i>	<i>Chlorocamma sulcata</i>
99	Tenebrionidae	<i>Tenebrio cancellatus</i>	<i>Iphtinus cancellatus</i>	<i>Melasia pachysoma</i> (*)
101	»	<i>Leptomorpha aenea</i>	<i>Stongylium aeneum</i>	<i>Uloma pachysoma</i>
102	»	<i>Isopus blanchardi</i>	<i>Isopus blanchardi</i>	<i>Uloma emarginata</i>
104	»	<i>Diaperis oxygaster</i>	<i>Isopus? oxygaster</i>	<i>Phloeotrya sexguttata</i> (*)
105	»	<i>Phaleria convexa</i>	<i>Isopus? convexus</i>	<i>Megapselaphus sexguttatus</i>
106	»	<i>Adelium austro-caledonicum</i>	<i>Adelium austrocaledonicum</i>	<i>Scotoderus cancellatus</i>
108	»	<i>Adelium triste</i>	<i>Adelium triste</i>	<i>Scotoderus cancellatus</i>
109	Alleculidae		<i>Ditylus palmarum</i>	<i>Callismilax aenea</i>
110	»		<i>Ditylus puberulus</i>	<i>Isopus blanchardi</i>
113	Mordellidae	<i>Mordella artensis</i>	<i>Mordella artensis</i>	<i>Isopus oxygaster</i>
115	»		<i>Mordella minima</i>	<i>Episopus convexus</i>
117	Oedemeridae		<i>Nacerdes moorii</i>	<i>Neoadelium austrocaledonicum</i>
118	»		<i>Nacerdes nigropennis</i>	<i>Acrothymus tristis</i>
121	Anthribidae		<i>Stenocerus dufouri</i>	<i>Allecula palmarum</i> (*)
122	»		<i>Proscoporhinus amyoti</i>	<i>Allecula palmarum</i>
124	»		<i>Acanthopygus griseus</i>	<i>Allecula puberula</i> (*)
125	»		<i>Acanthopygus cinctus</i>	<i>Allecula puberula</i>
127	»		<i>Acanthopygus albopunctatus</i>	<i>Mordella sexdecimguttata</i>
130	Curculionidae		<i>Apion piscidia</i>	<i>var. artensis</i>
131	Brentidae	<i>Brenthus douei</i>	<i>Brenthus douei</i>	<i>Mordellistina minima</i> (*)
133	Curculionidae	<i>Pachyrhynchus macgilvirayi</i>	<i>Hadopus macgilvirayi</i>	<i>Mordellistina montrouzieri</i> CZIKI
134	»	<i>Pachyrhynchus aspersus</i>	<i>Eudius aspersus</i>	<i>Sessinia moorei</i> (*)
135	»		<i>Macropoda setacea</i>	<i>Sessinia moorei</i>
136	»		<i>Macropoda convexa</i>	<i>Sessinia nigripennis</i> (*)
137	»		<i>Geonemus Lapeyrousei</i>	<i>Sessinia nigripennis</i>
140	»		<i>Geonemus douei</i>	<i>Lithocerus dufouri</i> (*)
141	»		<i>Elytrodon labrami</i>	<i>Plintheria dufouri</i>
142	»	<i>Otiorhynchus platypennis</i>	<i>Celeuthetes? platypennis'</i>	<i>Proscoporhinus amyoti</i> (*)
143	»	<i>Strophosomus? hibisci</i>	<i>Strophosomus? hibisci</i>	<i>Proscoporhinus amyoti</i>

Référence et page	Famille	Nom figurant sur l'étiquette de l'exemplaire typique	Nom spécifique dans la description originale	Nom actuel de l'espèce (selon le Catalogue JUNK)
144	»	<i>Orthorhinus cruciatus</i>	<i>Orthorhinus cruciatus</i>	<i>Orthorhinus cruciatus</i>
145	»	<i>Orthorhinus cylindricus</i>	<i>Orthorhinus cylindricus</i>	<i>Orthorhinus cylindricus</i> (*)
146	»	<i>Orthorhinus centurio</i>	<i>Orthorhinus centurio</i>	<i>Orthorhinus cylindricus</i> Syn. d'O. <i>cylindricus</i> (*)
148	»		<i>Amerhinus pumilus</i>	<i>Orthorhinus centurio</i> <i>Erihrinus pumilus</i> (*)
149	»		<i>Erihrinus australis</i>	<i>Anthonomus pumilus</i> <i>Chaetectorus australis</i> (*)
151	»		<i>Tylodes oculatus</i>	<i>Storeus australis</i> <i>Perissops oculatus</i> (1)
152	»		<i>Prypnus? artensis</i>	<i>Rhinaria? artensis</i> (*)
153	»		<i>Trachodes? penicillatus</i>	<i>Rhinaria artensis</i> <i>Acanthopterus penicillatus</i> (*)
154	»		<i>Trachodes tristis</i>	<i>Acanthopterus penicillatus</i> <i>Acanthopterus tristis</i> (*)
155	»		<i>Baridius squamosus</i>	<i>Scolopterus tristis</i> <i>Storeus? squamosus</i> (1)
156	»		<i>Coelosternus panchezi</i>	<i>Perissops panchezi</i> (*)
157	»		<i>Coelosternus impressus</i>	<i>Cryptorhynchus panchezi</i> <i>Mecistocerus impressus</i> (*)
158	»		<i>Coelosternus pictus</i>	<i>Mecistocerus impressus</i> <i>Cryptorhynchus pictus</i> (*)
160	»	<i>Orobitis? gibbosa</i>	<i>Cryptorhynchus gibbosus</i>	<i>Cryptorhynchus pictus</i> <i>Conopsis gibbosa</i>
161	»		<i>Erihrinus hirsutus</i>	<i>Rhachiodes? hirsutus</i> (*)
163	»	<i>Cyamobolus lacordairei</i>	<i>Camptorhynchus? lacordairei</i>	<i>Conotrachelus hirsutus</i> { <i>Peridinetus lacordairei</i>
164	»	<i>Camptorhynchus ambiguus</i>	<i>Cyamobolus lacordairei</i>	{ <i>Camptorhynchus ambiguus</i>
166	»		<i>Camptorhynchus ambiguus</i>	<i>Rhynchodes alboguttatus</i> (*)
167	»		<i>Arachnobas? albo-guttatus</i>	<i>Rhynchodes alboguttatus</i> <i>Rhynchodes jekeli</i> (*)
167	»		<i>Arachnobas? jekeli</i>	<i>Rhynchodes jekeli</i>
168	»		<i>Anomocerus coquereli</i>	<i>Anomocerus coquereli</i> (*)
169	»		<i>Anomocerus lucasi</i>	<i>Anomocerus coquereli</i> <i>Hemideres lucasi</i> (*)
170	»		<i>Coelosternus squamosus</i>	<i>Hemideres lucasi</i> <i>Euthyrhinus squamosus</i> (*)
172	»		<i>Tylodes niger</i>	<i>Euthyrhinus squamosus</i> <i>Petomis niger</i> (*)
177	»		<i>Tylodes lifuanus</i>	<i>Acalles niger</i> <i>Acalles lifuanus</i> (*)
179	»		<i>Cryptorhynchus huoni</i>	<i>Acalles lifuanus</i> <i>Sphenosomus huoni</i> (*)
182	»	<i>Gasterocercus duvali</i>	<i>Strongylopterus? duvali</i>	<i>Sphenosomus huoni</i> <i>Strongylopterus duvali</i>
183	»	<i>Gasterocercus consocialis</i>	<i>Strongylopterus? consocialis</i>	<i>Psepholax consocialis</i> (*)
186	»		<i>Cleogonus dichrous</i>	<i>Strongylopterus consocialis</i> <i>Trigonopterus dichrous</i> (*)
187	»	<i>Cleogonus luctuosus</i>	<i>Ocladius luctuosus</i>	<i>Salcus dichrous</i> <i>Salcus luctuosus</i>
188	»		<i>Cleogonus impressus</i>	<i>Salcus luctuosus</i> <i>Salcus impressus</i> (*)
190	»		<i>Cleogonus zonatus</i>	<i>Salcus impressus</i> <i>Trigonopterus zonatus</i> (*)
193	»	<i>Sphenophorus pumillus</i>	<i>Sitophilus pumilus</i>	<i>Salcus zonatus</i> <i>Sitophilus pumilus</i>
195	»		<i>Cossonus holomelas</i>	<i>Cossonus holomelas</i> (*)
227	Lamiidae		<i>Parmena modesta</i>	<i>Cossonus holomelas</i> <i>Xyloteles modestus</i> (*)
230	»		<i>Amphoecus metallicus</i>	(1) <i>Amphoecus metallicus</i> (*)
244	»	<i>Anoesthetis foudrasi</i>	<i>Oopsis foudrasi</i>	<i>Amphoecus metallicus</i> <i>Oopsis foudrasi</i>
245	»	<i>Anoesthetis maculata</i>	<i>Oopsis maculata</i>	<i>Xyloteles maculatus</i> (*)
249	»	<i>Enicocercus perroudi</i>	<i>Enicodes perroudi</i>	<i>Xyloteles maculatus</i> <i>Enicodes perroudi</i>
252	»		<i>Leptonota lifuana</i>	<i>Leptonota lifuana</i> (*)
253	»		<i>Leptonota sepium</i>	<i>Leptonota lifuana</i> <i>Leptonota sepium</i> (*)
257	»		<i>Leptonota puberula</i>	<i>Leptonota sepium</i> <i>Leptonota puberula</i> (*)
259	»		<i>Leptonota aenea</i>	<i>Nemaschma puberulum</i> <i>Leptonota aenea</i> (*)
261	Cerambycidae	<i>Hamaticerus? lifuanus</i>	<i>Hamaticerus lifuanus</i>	<i>Leptonota aenea</i> <i>Cerambyx? lifuanus incertae sedis</i>



LISTE DES ESPECES (suite).

12

R. DAMOISEAU

42, 14

42, 14

COLEOPTÈRES DE WOODLARK ET DE NOUVELLE-CALÉDONIE

13

Référence et page	Famille	Nom figurant sur l'étiquette de l'exemplaire typique	Nom spécifique dans la description originale	Nom actuel de l'espèce (selon le Catalogue JUNK)
265 279 291 293 295	Lamiidae Chrysomelidae Coccinellidae » »	<i>Penthea austrocaledonica</i> <i>Dibolia gagates</i> <i>Coccinella mulsanti</i> <i>Coccinella artensis</i>	Syn. de <i>Blapsilon irroratum</i> PASC. <i>Dibolia gagates</i> <i>Coccinella mulsanti</i> <i>Verania artensis</i> <i>Epilachna urvillei</i>	<i>Blapsilon austrocaledonicum</i> <i>? gagates incertae sedis</i> <i>Coelophora mulsanti</i> <i>Coelophora artensis</i> <i>Epilachna boisduvali</i> var. <i>urvillei</i> (*) <i>Epilachna boisduvali</i> var. <i>urvillei</i>
3) 1864, Essai sur la faune entomologique de Kanala (Nouvelle-Calédonie) (Ann. Soc. Linn. Lyon, 11) — Espèces décrites par PERROUD et MONTROUZIER.				
47	Cicindelidae		<i>Cicindela Thomsonii</i>	<i>Vata thomsoni</i> (6) (*) <i>Prothyma (Vata) thomsoni</i>
51	Carabidae		<i>Dromidea Thomsonii</i>	<i>Dromidea thomsoni</i> (6) (*) <i>Dromidea thomsoni</i>
55	»		<i>Parallelomorpha depressum</i>	<i>Parallelomorpha depressa</i> (6) (*) <i>Parallelomorpha depressa</i>
57	Anthicidae		<i>Agra? austrocaledonica</i>	<i>Formicocomus austrocaledonicus</i> (*)
59	Carabidae		<i>Sphodrosomus seisseti</i>	<i>Sphodrosomus seisseti</i> (6) (*) <i>Sphodrosomus seisseti</i>
63	»		<i>Dicrochile caledonicus</i>	<i>Dicrochile caledonica</i> (6) (*) <i>Dicrochile caledonica</i>
67	»		<i>Colpodes cyaneus</i>	<i>Colpodes cyaneus</i> (6) (*) <i>Colpodes cyaneus</i>
72	»		<i>Trechus litura</i>	<i>Perigona litura</i> (6) (*) <i>Perigona litura</i>
77	Dytiscidae		<i>Colymbetes marmoratus</i>	<i>Rhantus marmoratus</i> (*) <i>Rhantus marmoratus</i>
78	»		<i>Colymbetes bimaculatus</i>	<i>Copelatus bimaculatus</i> (*) <i>Liopterus bimaculatus</i>
79	»		<i>Agabus interruptus</i>	<i>Copelatus interruptus</i> (*) <i>Copelatus interruptus</i>
81	»	<i>Hydaticus rochasi</i>	<i>Hydaticus rochasi</i>	<i>Rhantaticus congestus</i> var. <i>rochasi</i>
81	Hydrophilidae	<i>Spercheus mulsanti?</i>	<i>Spercheus mulsanti</i>	<i>Spercheus mulsanti</i> (*) <i>Spercheus mulsanti</i>
90	Cucujidae		<i>Isomalus praestus</i>	Syn. d' <i>Inopeplus macularis</i> GROUVELLE (*)
91	»		<i>Isomalus? ustulatifennis</i>	<i>Diagrypnodes ustulatifennis</i> (*)
92	Histeridae		<i>Platysoma montrouzieri</i>	<i>Platysoma montrouzieri</i> (*) <i>Platysoma (Platysoma)</i> <i>montrouzieri</i>
94	Cucujidae		<i>Lathridium serrulatum</i>	<i>Psammoechus serrulatis</i> (*) <i>Psammoecus serrulatus</i>
95	Colydiidae	<i>Thymalus crebripennis</i>	<i>Pristoderus crebripennis</i>	<i>Pristoderus crebripennis</i>
98	Eucnemidae		<i>Galba wallacei</i>	<i>Galba wallacei</i> (*) <i>Pterotarsus wallacei</i>
100	»		<i>Fornax austro-caledonicus</i>	<i>Mesogenus austrocaledonicus</i> (*) <i>Mesogenus austrocaledonicus</i>
102	Elateridae		<i>Elater guillebelli</i>	<i>Elater guillebeaudi</i> (*) <i>Elater guillebeaudi (guillebelli)</i>
103	Cleridae		<i>Cylidrus discoideus</i>	<i>Cylidrus discoideus</i> (*) Syn. de <i>Cylidrus centralis</i> PASCOE
104	»		<i>Natalis triangularis</i>	<i>Natalis triangularis</i> (*) <i>Eunatalis triangularis</i>
122	Alleculidae		<i>Tanychilus kanalensis</i>	<i>Tanychilus kanalensis</i> (*) <i>Tanychilus kanalensis</i>
124	Mordellidae		<i>Toxomia moorei</i>	<i>Mordella moorei</i> (*) <i>Mordella moorei</i>
126	»		<i>Anaspis palustris</i>	<i>Anaspis palustris</i> (*) <i>Anaspis palustris</i>
127	Oedemeridae		<i>Stenostomidea grevilleae</i>	<i>Stenostomidea grevilleae</i> (*) <i>Stenostomidea grevilleae</i>
135	Brentidae	<i>Brenthus laticollis</i>	<i>Ceocephalus laticollis</i>	<i>Autarcus laticollis</i> (7)
137	»	<i>Belophorus? Victoris</i>	<i>Trachelizus victoris</i>	<i>Perroudia victoris</i> (7)
139	»	<i>Arrhenodes lyratus</i>	<i>Trachelizus lyratus</i>	<i>Microtrachelizus lyratus</i> (7)
149	Curculionidae		<i>Anomalodermus flexuoso-costatus</i>	<i>Anomalodermus flexuoso-costatus</i> (*) <i>Anomalodermus flexuosocostatus</i>
152	»		<i>Cyphorhinus eximius</i>	<i>Cyphorhinus eximius</i> (*) <i>Cyphorhinus eximius</i>
157	»		<i>Gonipterus kanalensis</i>	<i>Gonipterus kanalensis</i> (*) <i>Gonipterus? kanalensis</i>
160	»	<i>Orthorhinus curvipes</i>	<i>Orthorhinus curvipes</i>	<i>Orthorhinus curvipes</i>
162	»	<i>Orthorhinus affinis</i>	<i>Orthorhinus affinis</i>	<i>Orthorhinus affinis</i>

## LISTE DES ESPECES (suite).

Référence et page	Famille	Nom figurant sur l'étiquette de l'exemplaire typique	Nom spécifique dans la description originale	Nom actuel de l'espèce (selon le Catalogue JUNK)
162	»		<i>Eirrhinus ferrugineus</i>	<i>Eirrhinus ferrugineus</i> (*) <i>Eirrhinus ferrugineus</i> incertae sedis
164	»		<i>Eirrhinus bicolor</i>	<i>Eirrhinus bicolor</i> (*)
167	»		<i>Macropoda kanalensis</i>	<i>Eirrhinus bicolor</i> incertae sedis <i>Macropoda kanalensis</i> (*)
170	»		<i>Callistomorphus farinosus</i>	<i>Macropoda kanalensis</i> <i>Callistomorphus farinosus</i> (*)
175	»		<i>Aporotaxus kanalensis</i>	<i>Callistomorphus farinosus</i> <i>Aporotaxus kanalensis</i> (*)
180	»		<i>Ocladius hirsutus</i>	<i>Aporotaxus kanalensis</i> <i>Ocladius hirsutus</i> (*)
182	»	<i>Anomocerus erectus</i>	<i>Anomocerus erectus</i>	<i>Hemidères erecta</i>
187	»		<i>Dryophorus forestieri</i>	<i>Dryophorus forestieri</i> (*)
210	<b>Chrysomelidae</b>		<i>Rhaphidopalpa deplanchei</i>	<i>Dryophorus forestieri</i> <i>Aulacophora deplanchei</i> (*)
216	<b>Erotylidae</b>		<i>Episcapha deyrollei</i>	<i>Ceratia deplanchei</i>
219	<b>Endomychidae</b>	<i>Triplax deyrollei</i>	<i>Stenotarsus lombardeai</i>	Syn. d. <i>Episcaphula australis</i> <i>Stenotarsus lombardeai</i> (*) <i>Stenotarsoides lombardeai</i>

(1) Espèces non répertoriées dans le *Coleopterorum Catalogus* de JUNK.

(2) Le nom du genre est repris dans le *Nomenclator zoologicus* de NEAVE, mais est ignoré par le *Coleopterorum Catalogus*.

(3) Voir la deuxième partie du présent travail.

(4) Application erronée de la loi de priorité, l'espèce de MONTROUZIER a été décrite antérieurement à celle de GEMMINGER.

(5) L'espèce est répertoriée sous les 2 noms de genre.

(6) Lectotype désigné par BASILEWSKY.

(7) Lectotype ou néotype désigné dans la deuxième partie du présent travail.

(\*) Dénomination attribuée par FAUVEL, soit dans ses publications, soit dans sa collection.

II. — REVISION DES ESPECES DE BRENTIDAE  
DECRIRES PAR MONTROUZIER ET PERROUD (2).

*Megacerus decemmaculatus* MONTROUZIER.

*Megacerus decemmaculatus* MONTROUZIER, 1857, Ann. Soc. Agr. Lyon, p. 37.

*Ectocemus wallacei* PASCOE, 1862, Jl Ent., I, p. 388.

*Ectocemus decemmaculatus* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 434.

*Megacerus decemmaculatus* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2710.

*Ectocemus pulchellus* KIRSCH, 1875, Mitt. Zool. Mus. Dresden, I, p. 49.

*Ectocemus badeni* KIRSCH, 1875, Mitt. Zool. Mus. Dresden, I, p. 48, syn. nov.

*Ectocemus granulirostris* GESTRO, 1876, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, VIII, p. 519, syn. nov.

*Ectocemus pterygorrhinus* GESTRO, 1876, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, VIII, p. 519.

*Ectocemus ruficauda* BATES, 1877, Proc. Zool. Soc. London, p. 156.

*Ectocemus decemmaculatus* : Fairmaire, 1883, Ann. Soc. ent. Bel., 27, p. 42.

*Ectocemus decemmaculatus* : Senna, 1892, Bull. Soc. ent. ital., 24, p. 49.

*Ectocemus decemmaculatus* : Senna, 1894, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, 14, p. 562.

*Ectocemus decemmaculatus* : Kleine, 1914, Stett. Ent. Zeit., 75, p. 233.

*Ectocemus decemmaculatus* : Kleine, 1923, Archiv. Naturg., 89, A 4, p. 157.

Nous avons dit, à plusieurs reprises, combien l'importance qu'attachait KLEINE à la disposition des macules élytrales chez les *Arrhenodini* était exagérée. Il est évident que ce caractère peut être utilisé dans une table pratique d'identification lorsqu'il s'accompagne de différences morphologiques constantes dans la forme des organes. Mais lorsque les différences de cet ordre sont les seules que l'on puisse découvrir, la valeur spécifique d'un tel caractère nous paraît très suspecte. Outre le type de MONTROUZIER, récolté à Woodlark, il nous a été possible d'étudier en détail plusieurs centaines d'exemplaires provenant d'Australie, de Nouvelle-Guinée, des Iles Salomons, de l'Archipel Bismarck, des Moluques, des Célèbes et des Philippines et qui, compte tenu de la variabilité normale liée à la taille des exemplaires, ne présentent avec le type d'autres différences que dans la coloration générale, la coloration particulière du prothorax et la disposition et l'importance relative des macules élytrales.

(2) 25<sup>me</sup> Contribution à la connaissance des *Brentidae* (*Coleoptera-Curculionoidea*).

Ces différences que nous estimons n'être pas spécifiques nous paraissent même ne pouvoir être retenue pour la création de sous-espèces géographiques. En effet, des exemplaires présentant la maculation du type ont été récoltés depuis les Moluques jusqu'au Queensland; la maculation *badeni* a été observée sur des exemplaires de Nouvelle-Guinée et d'Aru aussi bien que pour des spécimens provenant des Philippines ou des Célèbes, de Morotai ou des Salomons.

### *Belopherus pogonocerus* MONTROUZIER.

*Belopherus pogonocerus* MONTROUZIER, 1857, Ann. Soc. Agr. Lyon, p. 37.

? *Orychodes pogonocerus* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 433.

*Orychodes pogonocerus* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2710.

*Ectocemus spinnipennis* FAIRMAIRE, 1881, Naturaliste, III, p. 347 ou 389.

*Ectocemus pogonocerus* : Fairmaire, 1883, Ann. Soc. Ent. Bel., 27, p. 43.

*Ectocemus pogonocerus* : Senna, 1892, Bull. Soc. ent. ital., 24, p. 54.

*Elytracantha pogonocera* : Kleine, 1914, Stett. Ent. Zeit., 75, p. 233.

*Elytracantha pogonocera* : Kleine, 1915, Stett. Ent. Zeit., 76, p. 51.

*Elytracantha pogonocera* : Kleine, 1917, Archiv. Naturg., 83, A. 1, p. 37.

Le statut de cette grande espèce a été discuté en détail par KLEINE. La possibilité ne nous a pas encore été offerte d'étudier les types des 2 autres espèces, *E. contraria* et *E. cerberus* décrites par KLEINE mais leur validité nous semble sujette à caution.

### *Cephalobarus pumillus* MONTROUZIER.

*Cephalobarus pumillus* MONTROUZIER, 1857, Ann. Soc. Agr. Lyon, p. 57.

*Trachelizus pumilus* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2706.

*Miolispa pumilla* : Senna, 1892, Bull. Soc. ent. ital., 24, p. 45.

*Miolispa pumila* : Kleine, 1919, Stett. Ent. Zeit., 80, p. 280.

Le type de cette espèce n'a malheureusement pas été retrouvé. Il semble pourtant que son appartenance au genre *Miolispa* ne doive pas être discutée, mais il est évident que la description de MONTROUZIER est trop générale et peut s'appliquer à tous les *Miolispa* dont le prothorax est sillonné. La description de KLEINE est basée sur un matériel provenant de Nouvelle-Bretagne et figurant dans les collections du Musée de Dresde. C'est évidemment parmi ces exemplaires qu'il faudrait décrire le néotype de l'espèce.

### *Leptorhynchus curvidens* MONTROUZIER.

*Leptorhynchus curvidens* MONTROUZIER, 1857, Ann. Soc. Agr. Lyon, p. 38.

*Ithystenus curvidens* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 468.

*Leptorhynchus curvidens* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2720.

*Ithystenus curvidens* : Kleine, 1917, Archiv. Naturg., 83, A 7, p. 83.

Le type de cette bonne espèce est malheureusement en assez mauvais état : les antennes manquent à partir du 3<sup>e</sup> article et les anthrènes ont entièrement détruit le contenu abdominal, la comparaison des genitalia avec ceux des exemplaires identifiés sous ce nom par KLEINE n'est donc pas possible. Il n'y a cependant guère de doute quant à la validité des identifications de KLEINE. Par contre, la synonymie qu'il établit entre cette espèce et l'autre *Ithystenus* décrit par MONTROUZIER, *I. guerini*, n'est pas valable comme nous le verrons plus loin.

Nous croyons utile d'ajouter quelques compléments à la description de KLEINE. Il est exact qu'*Ithystenus curvidens* présente de grandes ressemblances avec *I. frontalis* PASCOE. Chez cette espèce, le prorostre s'élargit de la base vers l'apex d'une façon tout à fait progressive, les bords latéraux étant régulièrement concaves; chez *curvidens*, les bords latéraux sont régulièrement concaves dans les  $\frac{2}{3}$  basaux seulement, ils sont ensuite rectilignes, l'apex du prorostre ayant la forme d'un trapèze. *Curvidens* présente une seule bande colorée sur la 3<sup>e</sup> côte, tandis que chez *frontalis*, les côtes 4 et 5 présentent également des macules près de la base de l'élytre. L'épine apicale de l'élytre est courbée vers l'intérieur et pratiquement horizontale chez *curvidens*, elle est droite, mais assez nettement courbée vers le bas chez *frontalis*. Enfin les tibias postérieurs sont plus manifestement courbés chez cette espèce que chez *curvidens*.

### *Leptorhynchus guerinii* MONTROUZIER.

*Leptorhynchus guerinii* MONTROUZIER, 1857, Ann. Soc. Agr. Lyon, p. 39.

*Ithystenus guerinii* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 468.

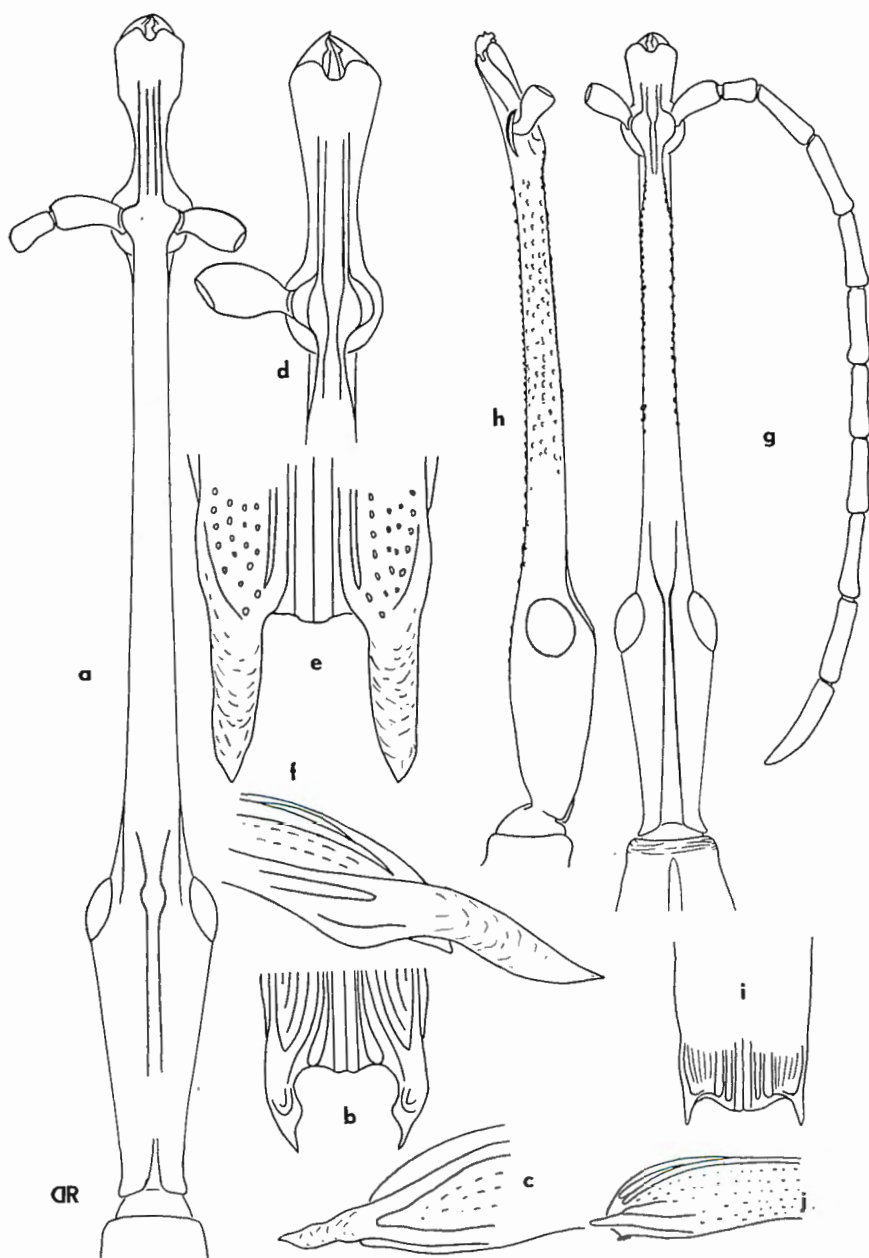
*Leptorhynchus guerini* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2720.

*Ithystenus curvidens* : Kleine, 1917, Arch. Naturg., 83, A 7, p. 83.

*Syngenithystenus guerini* comb. nov.

= *Syngenithystenus nigronitens* KLEINE, 1917, l. c., p. 126, syn. probable.

La conformation des antennes dont les articles 3 à 10 sont pratiquement égaux et le prorostre extrêmement court font que cette espèce appartient sans doute possible au genre *Syngenithystenus*. Compte tenu des dimen-



a-c: *Ithystenus curvidens* (MONTROUZIER), holotype ♂; d-f: *Ithystenus frontalis* PASCOE; g-j: *Syngenithystenus guerini* (MONTROUZIER), holotype ♂.

a, g: vue dorsale de la tête et du rostre; b, e, i: vue dorsale de l'extrémité des élytres;  
c, f, j: apex des élytres en vue de profil; d: vue dorsale de l'extrémité du rostre;  
h: tête et rostre en vue de profil.

sions de l'exemplaire de MONTROUZIER (20 mm de longueur), les seules différences que l'on observe par rapport à la description que KLEINE donne de son *S. nigrinitens* peuvent être attribuées à la variabilité intraspécifique : les antennes atteignent le cou et ne s'étendent pas jusqu'au quart de la longueur du prothorax. Nous avons la conviction personnelle que les 2 espèces sont synonymes, et dans ce cas, *S. guerini* MONTROUZIER jouit de la priorité. S'il doit subsister un doute, c'est en raison de la destruction par les anthrènes des genitalia du spécimen typique, accident qui nous enlève la possibilité d'appuyer cette synonymie sur un argument irréfutable.

### *Arrhenodes unicolor* MONTROUZIER.

- Arrhenodes unicolor* MONTROUZIER, 1857, Ann. Soc. Agr. Lyon, p. 39.  
*Arrhenodes? unicolor* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 430.  
*Arrhenodes unicolor* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2708.  
*Schizotrachelus unicolor* : Senna, 1892, Bull. Soc. ent. ital., 24, p. 59.  
*? unicolor* : Kleine, 1923, Archiv. Naturg., 89, A 4, p. 170.  
*Schizotrachelus dentatus* KLEINE, 1944, Rev. fr. Ent., 10, p. 155, syn. nov.  
*Tracheloschizus unicolor* comb. nov., gen. nov.

SENNA était très près de la réalité quand il proposait de classer cette espèce dans le genre *Schizotrachelus* LACORDAIRE. Il ne se trompe qu'en la plaçant parmi les espèces du premier groupe, voisine de *S. brevicaudatus* LAC., alors qu'elle est en réalité beaucoup plus proche des espèces du second groupe et de *dichrous* d'Australie, en raison de la forme oblongue de la tête et de l'épaississement des tibias postérieurs. Dans un travail consacré aux *Brentidae* du Museum FREY, travail qui sera publié dans les *Ent. Arb. Mus. Frey* de cette année, nous exposons les raisons, basées sur le code de nomenclature, qui nous ont amené à revoir le statut du complexe d'espèces *Schizotrachelus-Opisthenoplus* et à créer un genre nouveau *Tracheloschizus* groupant les espèces proches de *dichrous* LACORDAIRE. D'autre part, la comparaison du type de MONTROUZIER et du type de *Schizotrachelus dentatus* KLEINE nous a convaincu de l'identité de ces 2 espèces.

### *Tracheloschizus* gen. nov.

♂ : Tête oblongue, parfois très allongée, nettement séparée du cou; base fréquemment entaillée au milieu du vertex et sur les tempes; vertex sillonné ou non. Yeux petits ou moyens, peu saillants, placés aux angles antérieurs de la tête.

Rostre très long, métarostre plus long que le prorostre, sillonné ou non; prorostre élargi et aplati à l'apex; mandibules petites.

Antennes généralement courtes et robustes, à articles funiculaires souvent transverses, à massue peu ou non distincte.

Prothorax ovoïde aplati, pronotum longitudinalement sillonné.

Elytres à base plus ou moins fortement concave, épaules nettes ou saillantes. Seule la première ou les 2 premières stries sont profondément marquées, les autres stries sont plus ou moins distinctement indiquées par des lignes de ponctuations.

Fémurs inermes. Tibias courts, les tibias intermédiaires et postérieurs larges, comprimés en lame. Tarses courts, à articles aplatis, 3<sup>e</sup> article bilobé.

Prosternum lisse, suture des épimères prothoraciques visible. Métasternum et plaque abdominale plus ou moins nettement sillonnés ou lisses.

Genitalia : tegmen articulé, plaque basale courte, paramères longs et libres. Lobe médian peu chitinisé, flagelle filiforme dans un sac interne sans ornementation.

♀ : Tête subcarrée ou légèrement transverse. Métarostre très court, prorostre cylindrique, long et filiforme.

Espèce typique. — *Tracheloschizus dichrous* (LACORDAIRE, 1866).

### *Tracheloschizus unicolor* (MONTROUZIER, 1857) comb. nov.

♂ : Longueur du corps : 13 mm. — Brun marron foncé très brillant, avec les pattes et les antennes brun rouge; plaque abdominale brun noir.

Tête cylindrique, plus longue que large (30/22), très nettement séparée du cou. Base avec 3 faibles entailles couvertes d'un enduit mat. Vertex lisse et convexe. Tempes parallèles, rectilignes, longues comme 1,3 fois le diamètre des yeux qui sont gros et saillants, placés aux angles antérieurs de la tête. Une fovéole peu distincte entre les yeux.

Rostre long comme 2,5 fois la tête. Métarostre aussi long que le prorostre, faiblement conique. Dessus convexe, non sillonné, côtés avec un enduit mat. Mésorostre normalement élargi latéralement, non sillonné au milieu. Prorostre de section carrée dans la partie basale, puis aplati et élargi vers le bord antérieur qui est arrondi avec une échancrure médiane également arrondie. Prorostre courbé modérément vers le bas.

Dessous de la tête profondément échancré à la base, lisse et brillant avec une ligne pileuse médiane se continuant sur le rostre jusqu'à l'extrémité du métarostre. Surface finement ponctuée, avec des poils très courts et très fins. Dessous du mésorostre avec une faible carène médiane se continuant sur la base du prorostre.

Antennes dépassant le bord antérieur du rostre. Scape gros et court, 2<sup>e</sup> article petit et cylindrique, 3<sup>e</sup> conique un peu plus long que le 2<sup>e</sup> ou le 4<sup>e</sup>, 4<sup>e</sup> à 10<sup>e</sup> cylindriques, un peu transverses, les 9<sup>e</sup> et 10<sup>e</sup> un peu plus gros que les précédents, article apical en ogive pointue, plus court que les 2 précédents réunis.

Prothorax très allongé ( $L/l = 100/47$ ), cylindro-conique, plus étroit près du cou qu'à la base qui est fortement rebordée avec un sillon transversal mat. Pronotum avec un très profond sillon médian s'arrêtant un peu avant le cou. Surface lisse, non ponctuée.

Elytres longs comme 1,7 fois le prothorax, aussi larges que lui, à base concave, avec la base des côtes 3 et 5 et l'épaule saillant en avant. Côtés subparallèles, apex faiblement rétréci, rebordé et tronqué, angles externes postérieurs arrondis. Suture large et plate. Les autres côtes indistinctes, sauf la 2<sup>e</sup> et la 3<sup>e</sup> sur la déclivité. Strie 1 très profonde, non ponctuée sur le disque, avec quelques petites ponctuations sur la déclivité. 2<sup>e</sup> strie indiquée par une ligne de très gros points, les autres stries par des lignes de ponctuations plus petites. Sur la déclivité, le long du rebord, une ligne de grosses ponctuations.

Prosternum allongée, lisse et convexe. Quelques points sur l'apophyse prosternale courte et triangulaire. Pièce impaire grande et isolée de l'apophyse et des épimères par des sillons bien distincts. Sillon de la suture épimérale également distinct. Épimères avec une dépression transverse. Méta-sternum et plaque abdominale convexes, avec un sillon médian. Episternes métathoraciques visibles, étroits. Surface lisse, avec quelques ponctuations alignées latéralement. Sternites 3, 4 et 5 lisses, non ponctués et glabres à l'exception d'une bande périphérique fortement sculptée et couverte d'une pilosité claire et courte.

Fémurs claviformes, courtement pédonculés, inermes. Tibias droits : tibias antérieurs à arête interne ondulée, tibias intermédiaires et postérieurs fortement comprimés latéralement. Tarses courts, le 4<sup>e</sup> article bien apparent à la base de l'onychium.

Holotype ♂ à l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique. Type ♂ de *Schizotrachelus dentatus* KLEINE au Muséum d'Histoire naturelle de Paris.

Archipel d'Entrecasteaux : Woodlark (R. P. MONTROUZIER, 1847-1852). — Nouvelle-Bretagne : Lix (15-III-1889).

La réduction de la 2<sup>e</sup> strie élytrale et la présence de denticules à la base des élytres place cette espèce au voisinage de *T. marginatus* SENNA.

### *Arrhenodes punctatus* MONTROUZIER.

*Arrhenodes punctatus* MONTROUZIER, 1857, Ann. Soc. Agr. Lyon, p. 40.

*Arrhenodes? punctatus* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 430.

*Arrhenodes punctatus* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2709.

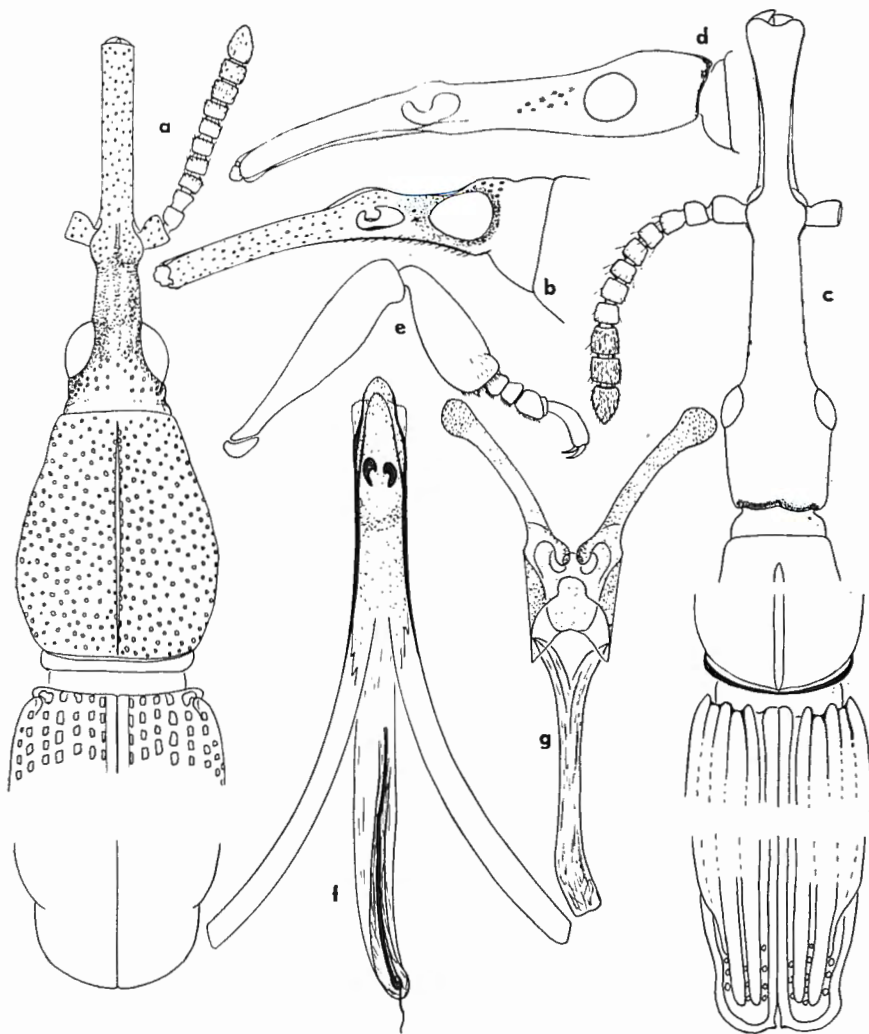
*Schizotrachelus? punctatus* : Senna, 1892, Bull. Soc. ent. ital., 24, p. 59.

*Hypomiolispa punctata* comb. nov.

MONTROUZIER a décrit très succinctement cette espèce en la comparant à la précédente, avec laquelle elle a, selon lui, les plus grands rapports. Cette comparaison est malheureusement totalement fautive et SENNA, sur



## PLANCHE II



a-b : *Hypomiolispa punctata* (MONTROUZIER), holotype ♀; c-g : *Tracheloschizus unicolor* (MONTROUZIER), holotype ♂.  
 a, c : vue dorsale; b, d : tête et rostre (vue de profil); e : patte postérieure gauche (vue externe); f : lobe médian; g : tegmen.

les indications de POWER, émettait déjà des doutes sérieux quant à son appartenance au genre *Schizotrachelus*. En réalité, il s'agit d'une espèce qui présente les plus grandes similitudes avec les espèces du genre *Hypomiolispa* KLEINE décrites en 1935 de Nouvelle-Guinée et particulièrement avec *H. opulenta* et *flavosignata* KLEINE. Il s'agit d'une espèce bien valable et qui n'a plus été retrouvée jusqu'à présent. Nous croyons utile d'en donner une description détaillée :

### *Hypomiolispa punctata* (MONTROUZIER, 1857) comb. nov.

♀ : Longueur du corps : 13,5 mm. — Noir brunâtre uniforme, brillant.

Tête (les yeux compris) aussi large que longue, séparée du cou par une forte constriction, mais le vertex moins fortement élevé au dessus du cou que chez la plupart des autres *Hypomiolispa*. Yeux très grands, elliptiques, occupant presque tout le côté de la tête, les tempes réduites à une bande étroite fortement ponctuée. Vertex de forme triangulaire, faiblement convexe et couvert de grosses ponctuations. Région interoculaire 3 fois plus étroite que la tête à la base, déprimée par rapport au vertex, avec la naissance d'un sillon médian peu profond s'étendant sur tout le métarostre. Les ponctuations du vertex, le tour des yeux, ainsi d'ailleurs que le métarostre, le dessous de la tête et du rostre et les ponctuations du prothorax et des fémurs avec un tomenteum crasseux grisâtre.

Métarostre un peu plus long que la tête, aussi large que le devant de la tête (sans les yeux), à côtés pratiquement parallèles, ponctué et tomenteux. Mésorostre aussi fortement élargi au dessus de l'insertion antennaire qu'en dessous, avec un très étroit sillon médian. Plaque supra-antennaire avec une ponctuation fine, surface bombée. Prorostre cylindrique filiforme, long comme 1,5 fois le reste de la tête et du rostre, régulièrement courbé vers le bas; surface, à l'exception d'une zone dorsale médiane couvert d'une ponctuation dense. Dessous de la tête ponctué et tomenteux. Dessous du rostre avec une étroite carène médiane brillante et 2 bandes latérales ponctuées, tomenteuses et pilifères. Mandibules petites.

Antennes petites, sans massue distincte, mais s'épaississant progressivement de la base jusqu'à l'apex. Articles funiculaires cylindriques transverses, articles 9 et 10 cylindriques aussi longs que larges, article apical ogival, plus court que les 2 articles précédents réunis. Tous les articles, y compris le scape, fortement ponctués, pileux à partir du 3<sup>e</sup>, les 3 articles apicaux finement pubescents.

Prothorax peu allongé ( $L/l = 100/76$ ), à côtés fortement convexes, un peu plus étroit au cou qu'à la base qui est fortement rebordée avec un sillon transversal entier. Surface du pronotum convexe avec un profond, mais étroit sillon longitudinal. Toute la surface également couverte d'une forte ponctuation.

Élytres à base concave, épaules nettes, faiblement tuberculées, côtés subconvexes, apex rebordés et arrondis en commun. Toutes les côtes entières, séparées par des lignes de très profondes punctuations carrées.

Fémurs claviformes, tibias droits densément ponctués. Tarses à articles courts, les articles 1 et 2 nettement transverses, article 3 largement bilobé, onychium robuste.

Prosternum avec une punctuation dispersée sur le disque et des points profonds disposés en un chevron le long des cavités coxales. Région épimérale courte, transversalement sculptée. Méta-sternum et plaque abdominale un peu déprimés dans la région discale, densément ponctués partout; 3<sup>e</sup> et 4<sup>e</sup> sternites avec une ligne transversale de punctuations. Sternite apical à surface ondulée transversalement, ponctuée avec une touffe pileuse médiane.

Holotype ♀ à l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique.

Archipel d'Entrecasteaux : Woodlark (R. P. MONTROUZIER, 1847-1852).

En raison de l'absence de dents ou de tubercules sur les tempes et de la forme assez déprimée de la tête, cette espèce est, comme nous l'avons dit plus haut, proche d'*opulenta* KLEINE. Elle s'en distingue aisément par sa couleur noir uniforme et l'absence de maculations élytrales, ainsi que par la punctuation abondante et régulièrement dispersée sur le pronotum.

### *Brenthus douei* MONTROUZIER.

*Brenthus douei* MONTROUZIER, 1860, Ann. Soc. ent. Fr., III, 8, p. 874, n° 131.

cfr *Uropterus* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 444.

*Uropterus douei* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2717.

*Uropteroïdes douei* : Kleine, 1922, Archiv. Naturg., 88, A 3, p. 217.

La position systématique de cette espèce ne pose aucun problème et KLEINE, après LACORDAIRE, a parfaitement résolu le problème en créant un genre particulier au voisinage de *Ceocephalus* SCHOENHERR (= *Uropterus* LATREILLE). Il faut cependant noter combien est vraie la remarque de LACORDAIRE relative à la presque totale similitude d'habitus existant entre *douei* et certains *Brenthus* neotropicaux. Heureusement, la conformation différente du tegmen des genitalia ♂ vient appuyer la décision de voir en *douei* un véritable *Ceocephalinae*. Il s'agit vraisemblablement d'un phénomène de convergence tel que nous en avons déjà rencontré de nombreux au cours de notre étude des *Brentidae*.

Nous possédons l'holotype ♂ et l'allotype ♀ de cette espèce décrite de l'île d'Art et que MONTROUZIER a également rencontrée à Lifu et à l'île des Pins.

### *Ceocephalus laticollis* PERROUD & MONTROUZIER.

*Brenthus laticollis* MONTROUZIER in litt.

*Ceocephalus laticollis* PERROUD & MONTROUZIER, 1864, Ann. Soc. Linn. Lyon, 11, p. 135.

*Hormocerus? laticollis* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 448.

*Hormocerus laticollis* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2714.

*Autarcus laticollis* : Senna, 1892, Bull. Soc. ent. ital., 24, p. 59.

Nous désignons comme néotype de cette espèce une petite ♀ (14 mm) de Kanala figurant dans la collection FAUVEL. L'allotype ♂ est un grand exemplaire, provenant également de Kanala (35 mm).

La position systématique de cette espèce, au voisinage de *Ceocephalus* SCHOENHERR et d'*Uropteroides* KLEINE est indiscutable.

### *Trachelizus victoris* PERROUD & MONTROUZIER.

*Belophorus? victoris* MONTROUZIER in litt.

*Trachelizus victoris* PERROUD & MONTROUZIER, 1864, Ann. Soc. Linn. Lyon, 11, p. 137.

*Trachelizus victoris* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2706.

*Trachelizus victoris* : Senna, 1893, Bull. Soc. ent. ital., 25, p. 316.

? *victoris* incertae sedis : Kleine, 1927, Junk Cat. Col., 89, p. 78.

*Perroudia victoris* : Damoiseau, 1962, Bull. Ann. Soc. r. Ent. Bel., 98, 16, p. 285.

2 exemplaires ♂ et ♀ de cette espèce figurent dans la collection FAUVEL. L'exemplaire ♂ porte une étiquette « Kanala type ». Nous avons donc toutes les raisons de le désigner comme Lectotype. L'exemplaire ♀, qui est immature, sera l'allotype; il provient des récoltes de SAVES à Yahoué (Décembre). Nous ne pouvons rien ajouter actuellement à ce que nous disions en 1962 à propos de la position systématique de cette espèce : la forme de la tête et du rostre sont d'un *Pseudoceocephalini* KLEINE, mais les élytres et les pattes font beaucoup plus penser à des *Trachelizini* du groupe de *Miolispa*.

### *Trachelizus lyratus* PERROUD & MONTROUZIER.

*Arrhenodes lyratus* MONTROUZIER in litt.

*Trachelizus lyratus* PERROUD & MONTROUZIER, 1864, Ann. Soc. Linn. Lyon, 11, p. 139.

*Trachelizus lyratus* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2706.

*Microtrachelizus lyratus* : Senna, 1893, Bull. Soc. ent. ital., 25, p. 316.

*Microtrachelizus lyratus* : Damoiseau, 1962, Bull. Ann. Soc. r. Ent. Bel., 98, 16, p. 287.

Nous désignons comme Lectotype de l'espèce, l'exemplaire ♂ de la collection FAUVEL portant l'étiquette « Kanala ». L'allotype ♀ est un exemplaire étiqueté « Ile des Pins ».

Etant l'espèce la plus anciennement décrite du genre, elle a été désignée par KLEINE (1938, Gen. Col., p. 72) comme type du genre *Microtrachelizus* que nous avons nous-même placé en 1963 dans la sous-famille des *Calodrominae*, tribu des *Hoplopisthiini*.

### *Diastrophus planitarsus* PERROUD & MONTROUZIER.

*Arrhenodes platypoda* MONTROUZIER in litt.

*Diastrophus planitarsus* PERROUD & MONTROUZIER, 1864, Ann. Soc. Linn. Lyon, 11, p. 142.

*Diastrophus planitarsis* : Lacordaire, 1866, Gen. Col., 7, p. 425, Trachelizides incertae sedis.

*Diastrophus planitarsus* : Gemminger-Harold, 1872, Cat. Col., IX, p. 2707.

*Diastrophus planitarsus* : Kleine, 1927, Col. Cat. Junk, 89, p. 77, incertae sedis.

*Callipareius (Callipareius) flavolineatus* CALABRESI : Damoiseau, 1965, Bull. Inst. r. Sc. nat. Bel., XLI, 34, p. 19.

Dans la dernière publication en référence, nous avons exposé les raisons que nous avons de considérer *Diastrophus planitarsus* comme un nomen oblitum. D'une part *Diastrophus* est un nom de genre homonyme de *Diastrophus* HARTIG plus ancien et ne peut donc être conservé. D'autre part, le type a disparu mais l'espèce est manifestement synonyme de *Callipareius flavolineatus* CALABRESI, espèce bien décrite et dont nous avons pu étudier le type. Il n'y a donc aucun intérêt à exhumer l'espèce de PERROUD & MONTROUZIER que tous les auteurs ont considérée comme incertae sedis. C'est, à notre avis, un des cas où l'application de la règle des 50 ans peut contribuer sans dommage à la stabilité de la nomenclature.

### RÉSUMÉ.

Liste de 207 types d'espèces de coléoptères décrites entre 1857 et 1864 par PERROUD & MONTROUZIER et figurant dans les collections de l'Institut royal des Sciences naturelles de Belgique à Bruxelles. Discussion du statut des espèces de *Brentidae* décrites de Woodlark et de Nouvelle-Calédonie par ces auteurs :

*Ectocemus decemmaculatus* (MONTR.)

= *Ectocemus badeni* KIRSCH, syn. nov.

= *Ectocemus granulirostris* GESTRO, syn. nov.

- Syngenithystenus guerini* (MONTR.), comb. nov. : espèce valable, non synonyme d'*Ithystenus curvidens* (MONTR.).  
*Tracheloschizus unicolor* (MONTR.), gen. nov., comb. nov. = *Schizotrachelus dentatus* KLEINE, syn. nov.; redescription.  
*Hypomiolispa punctata* (MONTR.), comb. nov., redescription.

## INDEX BIBLIOGRAPHIQUE.

## DAMOISEAU, R.

1962. *Les Brentidae de Nouvelle Calédonie de la Collection FAUVEL*. (Bull. Ann. Soc. r. Ent. Bel., 98, 16, pp. 283-290, Bruxelles.)  
 1965. *Contribution à la connaissance des Brentidae (Coleoptera-Curculionoidea) 22. — Révision des Calodrominae palaeotropicaux et description d'espèces nouvelles*. (Bull. Inst. r. Sc. nat. Bel., XLI, 34, 28 pp., Bruxelles.)

## FAUVEL, A.

1862. *Coléoptères de Nouvelle-Calédonie*. (Bull. Soc. Linn. Norm., Sér. 1, VII, Caen.)  
 1867. *Catalogue des Coléoptères de Nouvelle-Calédonie*. (Bull. Soc. Linn. Norm., Sér. 2, I, Caen.)  
 1903-1907. *Faune analytique des Coléoptères de la Nouvelle-Calédonie*. (Rev. Ent. XXII, pp. 203-378; XXIII, pp. 113-208; XXIV, pp. 209-244; XXV, pp. 29-100; XXVI, pp. 149-152, inachevé, Caen.)

## MONTROUZIER, le R. P.

1857. *Essai sur la Faune de l'Île de Woodlark ou Moïou*. (Ann. Soc. Agr., 145 pp., Lyon.)  
 1860-1861. *Essai sur la faune entomologique de la Nouvelle-Calédonie (Balade) et des îles des Pins, Art, Lifu, etc.* (Ann. soc. Ent. Fr., Sér. III, 8, pp. 227-308, 867-916; Sér. IV, 1, pp. 265-306, Paris.)

## PERROUD, B. &amp; MONTROUZIER, le R. P.

1864. *Essai sur la faune entomologique de Kanala (Nouvelle-Calédonie) et description de quelques espèces nouvelles ou peu connues*. (Ann. Soc. Linn. Lyon, N. S., 11, pp. 46-257, Lyon.)

## SENNÀ, A.

1892. *Contribuzioni allo studio dei brentidi. X. Aggiunte, Correzioni e Note critiche ai cataloghi dei Brentidi*. (Bull. Soc. ent. ital., 24, pp. 38-63, Firenze.)  
 1893. *Contribuzioni allo studio dei Brentidi. XXII. Su alcuni Brentidi importati col tabacco secco di Sumatra*. (Bull. Soc. ent. ital., 25, pp. 288-330, Firenze.)

