

partie invaginé). Peu après, la femelle réalise de petites danses circulaires de la droite vers la gauche puis de la gauche vers la droite. Après une dizaine de tours, elle s'arrête, se cambre sur ses pattes antérieures et médianes. Le mâle dévagine alors son édéage qui vient s'appliquer parallèlement aux derniers sternites abdominaux de la femelle. Après quelques courts instants, l'apex du lobe médian pénètre dans les voies génitales de la femelle, les paramères s'appuyant contre le dernier sternite abdominal. La copulation dur une vingtaine de secondes. Ensuite, la femelle reprend ses déplacements, se nourrit, ... Nous avons ainsi pu assister à trois à cinq accouplements entre un même couple. Nous n'avons jamais vu de ponte après la copulation ni dans les deux heures suivant celle-ci.

Ces danses circulaires ont été observées une trentaine de fois, aussi bien dans les enceintes d'élevage que, plus tard, in situ (en lisière de forêts ou de prairies). A notre connaissance, ce type de parade n'a jamais été signalé chez les Staphylinidae.

Référence

ZANETTI, A., 1987. - *Fauna d'Italia*. Coleoptera Staphylinidae. Omaliinae. Bologna, 472 pp.

Faune aranéologique du 'site de Corphalie' (Antheit, Prov. Liège)

par Léon BAERT¹, Jean KEKENBOSCH¹ & Jean-Pierre MAELFAIT²

¹ Département d'Entomologie, Institut royal des Sciences naturelles de Belgique, rue Vautier 29, B-1040 Bruxelles.

² Instituut voor Natuurbehoud v/d Vlaamse Gemeenschap, Kiewitdreef 3, B-3500 Hasselt.

Résumé

Cinq habitats ont été échantillonnés dans le 'site de Corphalie' (Antheit) afin d'évaluer son intérêt écologique. Les araignées sont ici traitées. 257 espèces ont été capturées dont 10% doivent être considérées comme très rares pour notre faune.

Abstract

Five habitats of the 'site de Corphalie' have been sampled for evaluation of its ecological interest. 257 spider species were caught of which 10% to be considered as very rare for Belgium.

Introduction

L'étude ici présentée est le résultat d'une demande de la part d'une association de riverains de la commune d'Antheit d'évaluer l'intérêt écologique du 'site de Corphalie', afin d'introduire une demande auprès de la Région Wallonne pour l'obtention de statut de Réserve Naturelle pour le site et de ce fait éviter l'implantation de stands de tir au clays dans les anciennes carrières.

Lieu d'échantillonnage, matériel et méthode

Le 'site de Corphalie' se situe à la hauteur des coteaux calcaires et dolomitiques du versant Sud de la vallée de la Meuse. Les roches escarpées s'élèvent très rapidement à environ 50m au-dessus du niveau de la Meuse.

Le plateau a été fortement transformé suite à l'exploitation industrielle des schistes alumineux pour la production d'alun. Après traitement, les schistes calcinés, de couleur rouge, étaient abandonnés ainsi qu'une grande quantité de sol résiduaire contenant des métaux lourds tels que zinc, plomb, cadmium etc... Cette activité débuta en 1763 et se termina en 1920. De là, la quasi totalité du plateau du site comporte actuellement une multitude de carrières abandonnées et des remblais de natures diverses (calcaires et schisteux).

En plus, depuis 1920, ce terrain étant totalement abandonné, il devint petit à petit un dépotier public avec déversement d'ordures, de remblais comme morceaux d'asphalte

routier, de briques, béton de construction, etc... S'ajoute à ce terrible dévastement, l'extraction illégale elle aussi, des schistes rouges pour la construction de courts de tennis.

Nous avons, pour l'implantation de nos pièges de Barber, choisi cinq lieux non directement influencés par toute activité humaine.

La durée de l'échantillonnage, trois pièges dans chacun des cinq biotopes, était du 23 mars 1989 au 23 mars 1990. Le piégeage dans la Station IV (le bois d'épicéas) a dû être arrêté le 29 décembre 1989 à cause d'un déboisement partiel suite à la série d'ouragans qui ont dévasté l'Europe en automne 1989.

Les biotopes échantillonnés sont:

1° Coteaux et rochers calcaires du versant sud de la Meuse:

Station I (pièges 1, 2 et 3): pelouse thermophile, sol calcaire;

Station III (pièges 7, 8 et 9): fourré de buis (*Buxus*), sol calcaire;

2° Carrière abandonnée:

Station II (pièges 4, 5 et 6): flanc sud, sol limono-caillouteux avec calcaire en affleurement;

3° Zones arboricoles :

Station IV (pièges 10, 11 et 12): bois d'épicéas ouvert;

Station V (pièges 13, 14 et 15): fourré très fermé de pins sylvestres.

Résultats et discussion

Composition en espèces

Pour l'ensemble des 15 pièges répartis sur les cinq biotopes, 212 espèces d'araignées ont été capturées (cfr Appendice 1) ce qui signifie à peu près un tiers de la faune aranéologique belge (total = ca. 660).

Le piège Malaise ainsi que les bacs blancs installés dans certains des biotopes ont également récolté un grand nombre d'araignées et ont augmenté l'effectif à 257 espèces, ce qui équivaut à environ à 40% de la faune belge en araignées (cfr Appendice 2).

Près de 10% des espèces (27 espèces) capturées dans ce site sont considérées comme très rares pour notre faune (Tableau 1). La majorité de ces espèces (23) ont été trouvées dans les biotopes ouverts d'aspect xéotherme. Trois espèces sont nouvelles pour notre faune, il s'agit de *Dipoena inornata*, *Peponocranium orbiculatum* et *Carniella brignolii*.

Il est clair que le 'site de Corphalie' détient une richesse en araignées exceptionnelle tant en quantité qu'en qualité (espèces rares).

Les espèces d'araignées capturées lors de l'échantillonnage par piégeage peuvent être divisées en deux groupes majeurs:

1° Espèces de biotopes ouverts, calcaires, sablonneux - c.-à.-d. espèces thermo- et xérophiles. Beaucoup d'entre-elles sont lapidicoles. Elles renferment également des espèces vivant en relation étroite avec les fourmis comme par exemple le *Zodarion italicum* myrmécophage, les espèces de *Micaria* myrmécophiles et le myrmécomorphe *Synageles venator* (cfr fig. 2: I, II et III).

2° Espèces de forêts (cfr fig. 2: IV et V).

Analyse des données

Une technique d'ordination (analyse des correspondances en mode détendu - DCA) ainsi qu'une technique de classification (TWINSPAN I) ont été employées pour l'analyse des données. Les programmes Decorana (HILL, 1979a) et Twinspan (HILL, 1979b) ont été utilisés.

Tableau 1. Espèces nouvelles ou rares capturées dans le "site de Corphalie".

	♂/♀	biotope	phénologie
espèces nouvelles pour la faune belge			
<i>Dipoena inornata</i>	♀	II	VIII
<i>Peponocranium orbiculatum</i>	2♂	I,II	V,VI
<i>Carniella brignolii</i>	2♀	II	IV,XII
espèces connues d'une seule localité			
<i>Dipoena erythropus</i>	1/2	II	VI
<i>Centromerus capucinus</i>	22/4	I	XII- I* -III
<i>Lepthyphantes angulipalpis</i>	92/5	III	X- I* -III
<i>Macrargus carpenteri</i>	♂	I	XII,II
<i>Zodarion italicum</i>	504/145	I,II,III	III- VII* -III
espèces connues de deux localités			
<i>Corarachne depressa</i>	♂	I	VI
<i>Pseudomaro aenigmatica</i>	2♀	II	X,XI
<i>Altella lucida</i>	9/4	I,II	III,IV,VI,IX,XI
<i>Philodromus rufus</i>	2♀	III	VI,VIII
<i>Linyphia furtiva</i>	♀	P.M.	V
espèces connues de trois localités			
<i>Euryopsis laeta</i>	4♂	I	VI
<i>Centromerus leruthi</i>	13/2	II,IV,V	III-VI
espèces connues de quatre localités			
<i>Micaria fulgens</i>	♂	III	IV
<i>Ero aphana</i>	♂	III	VI
<i>Theridion hanoniae</i>	2♂	II	VI,VII
<i>Micaria silesiaca</i>	2♂	II	VI
espèces connues de cinq localités			
<i>Dipoena melanogaster</i>	♀	III	VIII
<i>Argenna subnigra</i>	38/6	I,II	IV-VII
<i>Mioxena blanda</i>	12/14	II	III-V,X-XII
<i>Silometopus bonessi</i>	272/51	I,II	III- IV* -VI
<i>Walckenaeria incisa</i>	2/1	III,V	III,XI
espèces connues de moins de dix localités			
<i>Clubiona subsultans</i> (6)	♂	IV	XII
<i>Milleriana inerrans</i> (9)	3♀	II	III,VI,VIII
<i>Episinus truncatus</i> (10)	2/2	II,III,IV	VI-IX

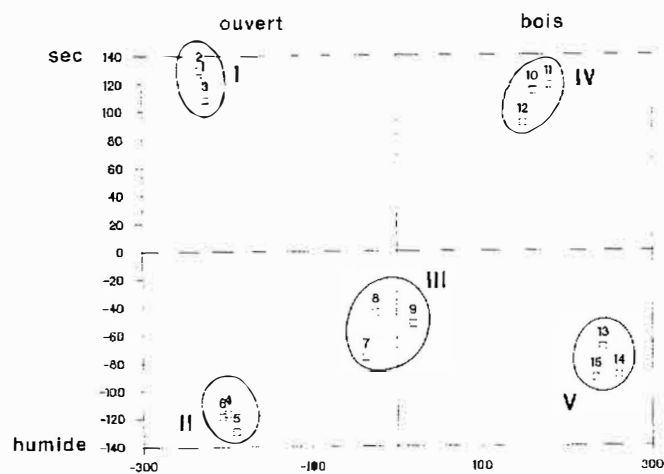


Fig. 1. Ordination des 15 pièges selon une analyse des correspondances en mode détendu (D.C.A.)

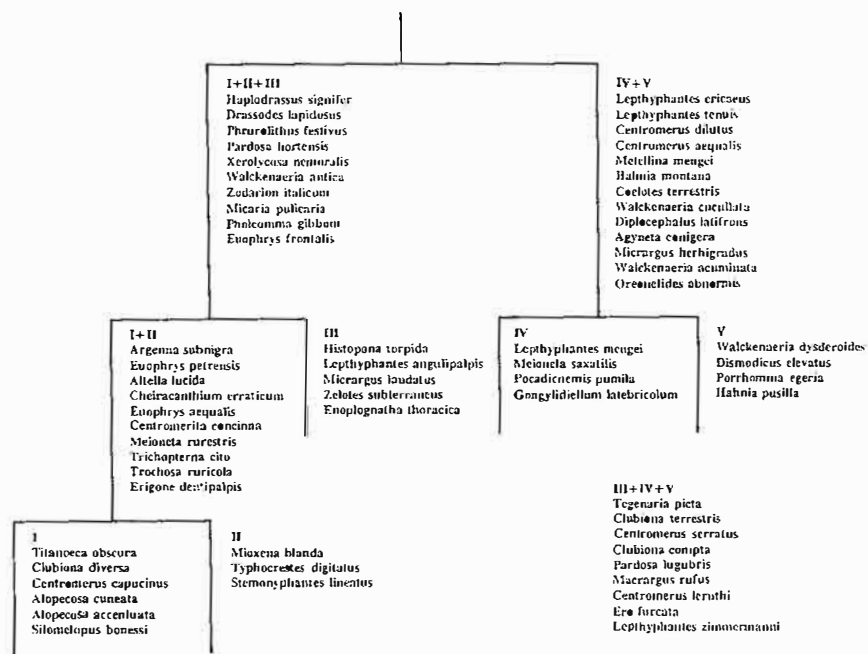


Fig. 2. Classification des habitats des araignées selon TWINSpan. Les espèces caractéristiques pour chaque habitat et embranchement sont données.

Pour ces analyses, nous avons pris en considération les espèces présentes avec plus de 10 spécimens, ce qui revient à une matrice de 90 espèces sur 15 pièges.

Il y a une ségrégation nette et bien définie des pièges selon le biotope dans lequel ils sont implantés (Fig. 1). Le premier axe de variation indique de gauche à droite la gradation de biotope ouvert (pelouse thermophile (I) et carrière (II)) vers les biotopes arborescents (bois d'épicéas ouvert (IV) et pinède fermée (V)) en passant par le fourré à *Buxus* (III) avec une végétation arbustive. Le second axe de variation semble indiquer de haut en bas la différence entre biotopes secs (I, IV) et les biotopes plus humides (II, V).

La figure 2 montre la classification des habitats comme interprété par TWINSpan. Chaque habitat échantillonné (I à V) est caractérisé par un nombre d'espèces. Les espèces citées dans la figure 2 pour les habitats de I à V n'ont été capturées que dans ces habitats. La pelouse thermophile et la carrière, donc les deux habitats ouverts, sont les plus analogues et sont caractérisés par un nombre d'espèces caractéristiques communes. Dans ce diagramme ressort également l'analogie des faunes aranéologiques des deux lots de conifères. Le bois d'épicéas (IV) et le fourré de pins sylvestres (V) ont leurs propres espèces caractéristiques ainsi qu'une série d'espèces caractéristiques communes (IV + V).

Les espèces citées à la hauteur de l'embranchement I+II+III sont typiques pour les trois milieux calcaires exposés plein sud.

Conclusions

Bien qu'il s'agit d'un terrain ayant été fortement influencé par l'activité humaine, nous y retrouvons des biotopes, toutefois restreints en superficie, fortement intéressants en ce qui concerne espèces végétales et animales.

Il y a deux raisons majeures:

- la situation topographique; versant sud, roches calcaires et dolomitiques;
- l'intervention humaine passée qui a généré des niches écologiques nouvelles, tels que carrières, plantations, rejet de métaux lourds

Ces substrats créés artificiellement sont recolonisés par une végétation et une faune très spécifique. Pour ce qui concerne la faune aranéologique, nous observons dans ce site une assemblée d'espèces très rares ou même nouvelles pour la faune belge.

Remerciements

Nous remercions Roland DETRY pour le prélèvement des pièges tous les quinze jours.

Bibliographie

HILL, M. O., 1979a. - *DECORANA: a FORTRAN program for detrended correspondence analysis and reciprocal averaging*. Section of Ecology and Systematics, Cornell University, Ithaca, New York, 30pp.

HILL, M. O., 1979b. - *TWINSpan: a FORTRAN program for arranging multivariate data in an ordered two-way table by classification of the individuals and attributes*. Section of Ecology and Systematics, Cornell University, Ithaca, New York, 48pp.

Appendice I. Liste des espèces d'araignées capturées à l'aide de pièges de Barber durant la période du 23 mars 1989 au 23 mars 1990.

	I	II	III	IV	V
ATYPIDAE					
<i>Atypus affinis</i> Eichwald	4/0		24/1		
DICTYNIDAE					
<i>Atella lucida</i> (Simon)	3/2	6/2			
<i>Argenna subnigra</i> (Cambr.)	31/4	7/2			
<i>Lathys humilis</i> (Blackw.)					2/0
<i>Nigma flavescens</i> (Walck.)			1/0		
TITANOEDIDAE					
<i>Titanoeca obscura</i> (Walck.)	14/1				
ZODARIIDAE					
<i>Zodanion italicum</i> (Canestrini)	73/11	182/68	250/66		1/0
DYSDERIDAE					
<i>Harpactea hombergi</i> (Scop.)			3/2	1/0	
GNAPHOSIDAE					
<i>Drassodes lapidosus</i> (Walck.)	6/0	1/2	0/2		
<i>Drassodes pubescens</i> (Th.)	2/1	1/1			
<i>Haplodrassus signifer</i> (C.L.K.)	23/4	9/2	3/0	1/0	
<i>Micaria pulicaria</i> (Sund.)	1/0	8/23	3/5		
<i>Zelotes pedestris</i> (C.L.K.)		1/1			
<i>Zelotes petrensis</i> (C.L.K.)	21/8	1/0	4/2		
<i>Zelotes praeficus</i> L.K.	0/1				
<i>Zelotes pusillus</i> (C.L.K.)	1/0				
<i>Zelotes subterraneus</i> (C.L.K.)			10/4	1/1	
LIOCRANIDAE					
<i>Agroeca cuprea</i> Menge	0/1	1/0			
CLUBIONIDAE					
<i>Cheiracanthium erraticum</i> (Walck.)	13/2	8/0			
<i>Cheiracanthium virescens</i> (Sund.)	1/5	2/0			
<i>Clubiona brevipes</i> Blackw.			2/2	2/1	9/4
<i>Clubiona compta</i> C.L.K.			4/11	2/0	
<i>Clubiona lutescens</i> Westring			2/0		
<i>Clubiona pallidula</i> (C.L.)					
<i>Clubiona diversa</i> Cambr.	10/3			1/0	
<i>Clubiona reclusa</i> Cambr.	1/0	1/1		1/1	2/1
<i>Clubiona terrestris</i> Westr.			3/3	1/1	
<i>Clubiona subsultans</i> Thorell				1/0	
<i>Phrurolithus festivus</i> (C.L.K.)	7/26	1/10	4/7	0/1	
ANYPHAENIDAE					
<i>Anyphaena accentuata</i> (Walck.)			3/2		
THOMISIDAE					
<i>Coriarachne depressa</i> (C.L.K.)	1/0		1/0		
<i>Oxyptila blackwalli</i> Simon			3/1		
<i>Oxyptila nigrita</i> (Th.)		3/2	4/0	3/1	
<i>Oxyptila praticola</i> C.K.					
<i>Xysticus acerbus</i> Thorell	1/0				
<i>Xysticus cristatus</i> (Cl.)	4/1	1/0		2/0	
<i>Xysticus kochi</i> Thorell	4/0	1/1			
<i>Xysticus luctuosus</i> (Blackw.)	2/0				

PHILODROMIDAE

<i>Philodromus aureolus</i> (Cl.)		1/0			1/0
<i>Philodromus collinus</i> C.L.K.					1/1
<i>Philodromus dispar</i> Walck.				1/0	
<i>Philodromus rufus</i> Walck.		0/2			

SALTICIDAE

<i>Aelurillus v-insignatus</i> (Cl.)		2/1			
<i>Ballus depressus</i> (Walck.)			0/1		
<i>Euophrys aequipes</i> (Cambr.)			7/1	5/1	
<i>Euophrys petrensis</i> C.L.K.	21/2		2/2		
<i>Euophrys frontalis</i> (Walck.)	2/1		1/1	5/2	1/0
<i>Heliophanus cupreus</i> (Walck.)	1/1		1/0	1/0	
<i>Phlegra fasciata</i> (Hahn)	1/0				
<i>Salticus scenicus</i> (Cl.)			3/0		
<i>Synageles venator</i> (Luca)			1/0		

PISAURIDAE

<i>Pisaura mirabilis</i> (Cl.)		1/0	1/0		
--------------------------------	--	-----	-----	--	--

AGELENIDAE

<i>Agelena labyrinthica</i> Cl.	0/2				
<i>Cicurina cicur</i> (F.)	5/0	4/0	15/2	4/0	2/3
<i>Coelotes inermis</i> L.K.			1/0	2/0	
<i>Coelotes terrestris</i> (Wider)		1/0		41/9	10/12
<i>Histopona torpida</i> (C.L.K.)			11/1		
<i>Tegenaria agrestis</i> (Walck.)	2/1				
<i>Tegenaria atrica</i> C.L.K.	2/5				
<i>Tegenaria picta</i> Simon		9/5	3/6	1/0	
<i>Tegenaria saeva</i> Blackw.	0/2				
<i>Tegenaria silvestris</i> L.K.		1/0			2/0

HAHNIIDAE

<i>Antistea elegans</i> (Blackw.)			4/2	0/1	
<i>Hahnina helveola</i> Simon				1/0	
<i>Hahnina montana</i> (Blackw.)	1/0	1/0	29/8	33/1	
<i>Hahnina pusilla</i> C.L.K.				10/0	

MIMETIDAE

<i>Ero aphana</i> (Walck.)		1/0			
<i>Ero furcata</i> (Villers)	2/0	1/0	4/1	3/1	

LYCOSIDAE

<i>Pardosa pullata</i> (Clerck)	6/0		3/1		
<i>Pardosa amentata</i> (Clerck)				0/1	
<i>Pardosa lugubris</i> (Walckenaer)			4/2	8/3	2/0
<i>Pardosa hortensis</i> (Thorell)	2/0	130/104	20/1	2/0	
<i>Xerolycosa nemoralis</i> (Westring)	13/2	74/28	9/3	4/0	
<i>Alopecosa pulverulenta</i> (Clerck)				0/2	
<i>Alopecosa cuneata</i> (Clerck)	23/5				
<i>Alopecosa accentuata</i>	21/5	1/0			
<i>Pirata hygrophilus</i> (Thorell)			2/1	0/1	
<i>Pirata latitans</i> (Blackwall)		0/1	0/1		
<i>Aulonia albimana</i> (Walckenaer)	12/0	2/0	10/0	9/0	2/0
<i>Trochosa ruficollis</i> (Degeer)	0/1	7/2			
<i>Trochosa terricola</i>	6/3	3/0	23/10	60/28	0/3
<i>Arctosa perita</i> (Latreille)		2/0			
<i>Pirata uliginosus</i> (Thorell)				0/1	

THERIDIIDAE

<i>Carniella brignolii</i> Thaler et Steinb	2/0				
<i>Dipoena inornata</i>	0/1				

Dipoena erythropus (Simon)			1/2		
Dipoena melanogaster (C.L.K.)			0/1		
Enoplognatha latimana Hippa & Oksala			2/0		
Enoplognatha mandibularis (Lucas)	2/0	4/0			
Enoplognatha ovata (Clerck)			1/1		
Enoplognatha thoracica (Hahn)			6/3		
Episinus truncatus Latr.		0/1	1/1	1/0	
Euryopis laeta (Westr.)	4/0				
Pholcomma gibbum (Westr.)	1/0	5/1	3/0		
Robertus arundineti (Cambr.)		1/0			
Robertus lividus (Blackw.)			0/2	4/0	
Robertus neglectus (Cambr.)		2/0		1/0	
Theridion varians Hahn			4/4		
Theridion pyraeum Denis		2/0			
Theridion tinctum (Walck.)				0/1	
TETRAGNATHIDAE					
Pachygnatha degeeri Sund.	6/5			59/76	
Tetragnatha montana Simon				2/0	1/0
Tetragnatha obtusa C.L.K.			0/1		
METIDAE					
Mettelina mingei (Blackw.)			3/7	6/0	
Mettelina segmentata (Clerck)				0/1	
ARANEIDAE					
Araneus diadematus Clerck				0/1	
Araneus quadratus Clerck	0/1				
Araniella cucurbitina (Clerck)			1/0		
Araniella opistographa (Kulczynski)			1/0		
Gibbaranea bituberculata (Walck.)	1/0				
Hyposinga sanguinea C.L.K.	2/0				
Larinioides cornutus (Cl.)	1/0		0/1		
Larinioides patagiatus (Cl.)			2/1		
Mangora acalypha (Walck.)		0/1			
LINYPHIIDAE					
LINYPHIINAE					
Agyneta conigera (Cambr.)			0/4	26/6	
Bathypantes concolor Wider		0/3			
Bathypantes gracilis (Blackw.)	9/1	20/6	3/1	7/2	2/0
Bathypantes nigrinus (Westr.)				0/1	
Bathypantes parvulus (Westr.)				5/0	
Centromerita bicolor (Blackw.)	0/1	1/1			
Centromerita concinna (Thor.)	19/7	67/17	1/0	2/1	
Centromerita aequalis (Westr.)			1/0	10/12	40/23
Centromerita dilutus (Cambr.)	0/1	1/0	2/0	13/2	18/7
Centromerita capucinus (Simon)	22/4				
Centromerita leruthi Fage		0/1	0/1	3/0	10/0
Centromerita pabulator (Cambr.)	14/1	2/0	7/2	32/6	1/0
Centromerita prudens (Cambr.)				1/0	
Centromerita serratus (Cambr.)	1/1	1/3	64/8	6/6	48/29
Centromerita sylvaticus (Blackw.)	1/0	3/0	2/0	68/16	8/2
Drapetisca socialis (Sund.)				3/3	
Lepthyphantes alacris (Blackw.)				2/4	
Lepthyphantes angulipalpis (Westr.)			92/5		
Lepthyphantes cristatus (Menge)	1/0		2/5	1/0	
Lepthyphantes ericaeus (Blackw.)			1/0	66/3	8/0
Lepthyphantes flavipes (Blackw.)		3/0	123/36	7/3	6/4
Lepthyphantes leprosus (Ohlert)		0/2			
Lepthyphantes mingei Kulcz.				24/9	
Lepthyphantes obscurus (Blackw.)				1/0	4/5
Lepthyphantes pallidus Cambr.		10/4	6/2	7/3	4/3
Lepthyphantes tenebricola Wider				0/6	10/2

Lepthyphantes tenuis (Blackw.)	39/5	108/29	14/10	25/10	6/3
Lepthyphantes zimmermanni Bertk.	2/0	2/0	4/0	1/0	38/7
Linyphia clathrata Sund.			4/0	1/0	1/0
Linyphia montana (Cl.)			0/1		1/0
Linyphia triangularis (Cl.)		0/1	1/1	1/0	
Macrargus carpenteri (Cambr.)	2/0				
Macrargus rufus (Wider)		1/0	16/0	1/5	36/2
Meioneta rurestris (C.L.K.)	40/5	162/20			
Meioneta saxatilis (Blackw.)				49/18	
Microlinyphia pusilla (Sundevall)	1/0				
Microneta viaria (Blackw.)	1/1	0/1	55/17		
Oreonetides abnormis (Blackw.)			2/0	6/2	10/0
Ostearius melanopygius Cambr.		4/0			
Pityohyphantes phrygianus (C.L.K.)					1/0
Porthonuna egeria Simon					2/9
Porthonuna microphthalmum (Cambr.)		1/1			
Prolinyphia emphana (Walck.)				0/1	0/2
Prolinyphia peltata (Wider)					4/1
Pseudomaro aenigmaticus Denis		0/2	0/1		
Stemonyphantes lineatus (L.)		6/6	1/0		
Syedrella innotabilis (Cambr.)			1/0		
Tapinopa longidens (Wider)			1/0		
ERIGONINAE					
Ceratinella brevis (Wider)	4/3	1/1	2/3	3/3	1/0
Ceratinella scabrosa (Cambr.)	3/0				
Cnephlocotes obscurus (Blackw.)	0/1				
Dicymbium tibiale (Blackw.)				2/1	
Diplocephalus cristatus Blackw.	0/1	0/1	1/0		
Diplocephalus latifrons (Cambr.)				7/3	8/6
Diplocephalus picinus (Blackw.)			2/1		16/0
Dismodicus bifrons (Blackw.)		1/0		1/0	
Dismodicus elevatus (C.L.K.)					10/3
Erigone arctica (White)		1/0			
Erigone atra (Blackw.)	9/2	40/7	1/1	1/2	0/1
Erigone dentipalpis (Wider)	1/0	7/4			
Erigonoplus globipes Simon		4/0			
Gongylidiellum latebricola (Cambr.)	1/0			23/3	2/0
Gongylidiellum vivum (Cambr.)				0/1	
Gongylidium rufipes (Sund.)				0/1	3/2
Gonatum rubellum (Blackw.)			0/1	11/7	1/0
Gonatum rubens (Blackw.)		1/4	2/2		1/0
Lophocarenum parallelum (Wider)	1/0	6/2			
Maso sundevalli (Westr.)			41/1		6/0
Metopobactrus prominulus (Cambr.)			6/3		
Micrargus herbigradus (Blackw.)	1/2	1/1	1/0	33/13	21/5
Micrargus laudatus (Cambr.)			105/8		
Micrargus subaequalis (Westr.)	2/0	3/1	1/0		
Milleriana intrans (Cambr.)		0/3			
Minyriolus pusillus (Wider)	1/0		2/0	6/1	
Mioxena blanda (Simon)		12/4			
Monoccephalus fuscipes (Blackw.)				1/3	36/46
Nematogmus sanguinolentus (Walck.)		7/1			2/1
Oedothorax agrestis (Blackw.)		1/0			
Oedothorax apicatus (Blackw.)		5/2		1/0	
Oedothorax fuscus (Blackw.)			0/1	4/0	
Oedothorax retusus (Westr.)	1/0	2/0	1/1	3/1	
Pocadicnemis pumilia (Blackw.)				24/16	
Prinerigone vagans (Audouin)		1/0			
Silometopus bonessi Casimir	270/51	2/0			
Tapinocyba praecox (Cambr.)	9/0		6/0		
Typhochrestus digitatus (Cambr.)		251/20			
Trichoncus saxicola (Cambr.)		5/0			
Trichopterna cito (Cambr.)	21/3	7/3			
Walckenaeria acuminata (Blackw.)		1/1	16/8	2/0	

Walckenaeria antica (Wider)	11/0	13/3	3/2	2/0	
Walckenaeria cornicularia					1/0
Walckenaeria cucullata (C.L.K.)				6/0	16/9
Walckenaeria dysderoides (Wider)					66/26
Walckenaeria furcillata (Menge)			4/0	1/0	1/0
Walckenaeria incisa (Cambr)			0/1		2/0
Walckenaeria melanocephala Cambr.		1/0		3/0	
Walckenaeria monoceros (Wider)	3/2	10/0		0/5	
Walckenaeria vigilax (Blackw.)		1/0			

Appendice 2. Liste des espèces d'araignées capturées à l'aide d'autres méthodes de capture (piège Malaise, bacs blancs, captures à main).

DICTYNIIDAE

Dictyna arundinacea (Linnaeus)
Dictyna uncinata Thorell

GNAPHOSIDAE

Drassodes cupreus (Blackw.)
Micaria fulgens (Walck.)
Micaria silesiaca L. Koch

CLUBIONIDAE

Clubiona corticalis (Walck.)
Clubiona neglecta O.-P.-Cambr.
Phrurolithus minimus C.L. Koch

THOMISIDAE

Xysticus erraticus (Blackw.)
Xysticus lanio C.L. Koch
Xysticus ulmi (Hahn)

PHILODROMIDAE

Philodromus cespitum (Walck.)

SALTICIDAE

Evarcha falcata (Clerck)
Heliophanus flavipes (Hahn)
Marpissa muscosa (Clerck)
Neon reticulatus (Blackw.)
Pellenes tripunctatus (Walck.)
Salticus cingulatus (Panz.)
Siticus pubescens (Fabr.)

LYCOSIDAE

Pardosa monticola (Sund.)
Pardosa nigriceps (Thor.)
Pardosa palustris (O.-P. Cambr.)

THERIDIIDAE

Achaearanea lunata (Clerck)
Anelosimus vittatus (C.L. Koch)
Crustulina guttata (O.-P. Cambr.)
Theridion bimaculatum (Linnaeus)
Theridion mystaceum L. Koch
Theridion pallens Blackw.
Theridion pinastri L. Koch
Theridion simile C.L. Koch
Theridion sisymphium (Clerck)

TETRAGNATHIDAE

Pachygnatha clercki Sund.
Tetragnatha extensa (Linnaeus)

ARANEIDAE

Agalenatea redii (Scop.)
Hypsosinga albovitata (westr.)
Zilla didia (Walck.)

LINYPHIIDAE

Linyphia pusilla (Sund.)
Linyphia (Neriene) furtiva O.-P. Cambr.
Linyphia (Neriene) hammeni Van Helsd.

ERIGONINAE

Hylyphantes nigritus (Simon)
Hypomma cornutum (Blackw.)
Peponocranium orbiculatum O.-P. Cambr.
Pocadicnemis juncea Lock. & Merr.
Tiso vagans (Blackw.)

Biogéographie régionale des Cryptobiina afrotropicaux (Coleoptera, Staphylinidae, Paederinae)

par Didier DRUGMAND

Institut royal des Sciences naturelles de Belgique, Département d'Entomologie, rue Vautier 29, B-1040 Bruxelles.

Résumé

La biogéographie régionale des Cryptobiina afrotropicaux est étudiée. Nous attirons l'attention sur l'existence, chez ces Paederinae, d'un cline de taille lié à l'écologie. Trois hypothèses sont avancées pour expliquer la présence de Cryptobiina de grande taille en forêt.

Abstract

This is a study on the regional biogeography of the Afrotropical Cryptobiina. We draw attention to the existence of a size cline related to ecology in this subtribe of the Paederinae. Three hypotheses are advanced to explain the presence of large-sized Cryptobiina in the forest.

Les Cryptobiina constituent une des 4 sous-tribus (avec les Lithocharina, les Medina et les Paederina) de la tribu des Lathrobiini (de la sous-famille des Paederinae). Cette sous-tribu comprend actuellement 12 genres et environ 200 espèces décrites ou en cours de description.

Dans différents travaux sous presse ou parus, nous avons étudié la systématique (DRUGMAND, 1991), la morphologie (DRUGMAND & WAUTHY, 1992), la phylogénèse (DRUGMAND & WAUTHY, soumis a) et la biométrie (DRUGMAND *et al.*, soumis b) de ces Paederinae et ce, à l'échelle afrotropicale.

Au cours de cet article, nous passerons en revue les quelques éléments disponibles sur la biogéographie régionale (*sensu* BLONDEL, 1986) de ces insectes. Bien que nos données soient peu nombreuses et parfois imprécises, nous croyons utile de les publier. En effet, les travaux traitant de l'écologie *sensu lato* des Staphylinidae sont rares et même quasiment inexistantes pour la faune afrotropicale.

Pour plusieurs raisons, nous n'avons pu récolter des Cryptobiina en Afrique intertropicale. Dès lors, cette étude se base uniquement sur les étiquettes de biotopes portées par de nombreux spécimens. Ces Staphylins furent principalement récoltés par N. LELEUP en Afrique centrale et australe. De plus, nous avons pu également obtenir certains renseigne-