Clés illustrées d’identification des moustiques
du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad
Conception maquette et mise en page
Aline LUGAND – Gris Souris
Clés dichotomiques illustrées
d’identification des femelles et des larves
de moustiques (Diptera : Culicidae)
du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie,
Niger, Sénégal et Tchad

Robert V', Ndiaye EH², Rahola N¹, Le Goff G¹, Boussès P¹,
Diallo D², Le Goff V¹, Mariamé L¹, Diallo M²

¹ Unité MIVEGEC, Université de Montpellier, IRD, CNRS, Montpellier, France
² Pôle de zoologie médicale, Institut Pasteur de Dakar, Dakar, Sénégal

DOI : 10.23708/fdi:010084866

2022
Les changements globaux incluant le réchauffement climatique, la mondialisation, la sur-urbanisation et la déforestation ont un effet certain sur des maladies telles que les arboviroses, notamment dans les pays en développement. Ces maladies ont pour agents causals des virus transmis par des arthropodes. Parce que les tiques et les moustiques ne connaissent pas les frontières, le projet MediLabSecure vise à renforcer les réseaux de surveillance de 22 pays bénéficiaires sur le pourtour méditerranéen jusqu’à la mer Noire et le Sahel. Plusieurs composantes formant une approche « One Health » sont réunies : virologie humaine et animale, entomologie médicale, santé publique, services vétérinaires et modélisation des systèmes d’alertes précoces intégrant environnement et climat.


Les avis ici exprimés n’engagent que les auteurs et ne sauraient être considérés comme constituant une prise de position officielle de la Commission européenne.

Suggestion de citation :
Clés dichotomiques d'identification des moustiques (Diptera : Culicidae) du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Nigéria, Sénégal et Tchad

Clés dichotomiques d'identification des femelles et des larves de moustiques (Diptera : Culicidae)

Sommaire

Avant-propos .......................................................................................................................... 5

Clés des femelles
Clés des familles Culicidae ......................................................................................................... 8
Clé du genre Aedeomyia ........................................................................................................... 13
Clé du genre Aedes .................................................................................................................... 14
Clé du sous-genre Aedimorphus .............................................................................................. 20
Clé du sous-genre Albuginosus ............................................................................................... 23
Clé du sous-genre Catageiomyia ............................................................................................. 24
Clé du sous-genre Cornetius ..................................................................................................... 26
Clé du sous-genre Diceromyia .................................................................................................. 27
Clé du sous-genre Fredwardsius ............................................................................................. 28
Clé du sous-genre Hopkinsius ................................................................................................. 28
Clé du sous-genre Maculatus ................................................................................................... 29
Clé du sous-genre Neometanomion ......................................................................................... 30
Clé du sous-genre Ochlerotatus .............................................................................................. 32
Clé du sous-genre Polyleptomyia ............................................................................................ 32
Clé du sous-genre Stegomyia .................................................................................................. 33
Clé du sous-genre Zavortinkius ............................................................................................... 38
Clé du genre Anopheles ........................................................................................................... 39
Clé du genre Coquillettidae .................................................................................................... 55
Clé du genre Culex .................................................................................................................... 57
Clé du sous-genre Barraudius ................................................................................................. 60
Clé du sous-genre Culex .......................................................................................................... 60
Clé du sous-genre Culiciomyia ............................................................................................... 69
Clé du sous-genre Eumelanomyia ........................................................................................... 71
Clé du sous-genre Kitumilleria ............................................................................................... 73
Clé du sous-genre Maillotia ..................................................................................................... 74
Clé du sous-genre Ochlerotatus .............................................................................................. 74
Clé du genre Culiseta ............................................................................................................... 76
Clé du genre Ficalbia ................................................................................................................ 78
Clé du genre Lutzia ................................................................................................................... 78
Clé du genre Mansonii ............................................................................................................ 79
Clé du genre Mimomyia ........................................................................................................... 79
Clé du genre Toxorhynchites ................................................................................................. 81
Clé du genre Uranotaenia ....................................................................................................... 82

Clés des larves de stade IV
Clés des familles Culicidae ......................................................................................................... 88
Clé du genre Aedeomyia ........................................................................................................... 92
Clé du genre Aedes ................................................................................................................... 92
Clé du genre Anopheles .......................................................................................................... 105
Clé du genre Coquillettidae .................................................................................................... 118
Clé du genre Culex ................................................................................................................... 119
Clé du genre Culiseta ............................................................................................................... 132
Clé du genre Eretmapodites ..................................................................................................... 132
Clé du genre Ficalbia ................................................................................................................ 133
Clé du genre Lutzia .................................................................................................................. 134
Clé du genre Mansonii ............................................................................................................ 134
Clé du genre Mimomyia ........................................................................................................... 134
Clé du genre Toxorhynchites ................................................................................................. 137
Clé du genre Uranotaenia ....................................................................................................... 137

Références bibliographiques .................................................................................................. 141
Annexe 1 - Distribution des 216 espèces de moustiques par pays ........................................ 144
Annexe 2 - Commémoratif des illustrations ......................................................................... 149
Index des genres et espèces .................................................................................................. 160
Ndiaye et al. (2021) ont récemment fait le point des connaissances sur la distribution des 216 espèces de moustiques connus de la zone des huit pays compris entre les Îles du Cap-Vert et le Tchad. Cette publication constitue le socle sur lequel le présent travail a été réalisé. La distribution de ces espèces par pays, en elle-même utile pour les identifications d’espèces, est reprise ici en Annexe 1.

Les clés d’identification des espèces de moustiques ici présentées sont opérantes pour les adultes femelles et les larves de stade IV. Ces clés procèdent selon un mode dichotomique, avec des critères morphologiques, visibles sans dissection. Ce parti pris d’exclure tous critères génétiques ou cytogénétiques impose que les espèces jumelles, ou morphologiquement semblables au stade considéré, ne peuvent pas être disjointes.


Le domaine de validité de ces clés est délimité par les huit pays, par ordre alphabétique : Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad. À partir de ce travail, il est aisé de réduire ce périmètre à un seul de ces pays en considérant les seules espèces qui y sont présentes.
Est-il nécessaire de rappeler qu’une clé d’identification ne peut pas être infaillible ? Et ce, pour de nombreuses raisons incluant la variabilité individuelle et la dégradation des spécimens à identifier. Elle est avant tout un outil d’auto-formation.

Les termes de morphologie sont ceux généralement retenus en français, à l’exception de « comb » (peigne du segment abdominal VIII de la larve) et « pecten » (peigne du siphon de la larve), termes anglais ici francisés en noms communs masculins. La nomenclature des structures morphologiques et du code pour les soies des larves suit Harbach & Knight (1980).


Un grand nombre d’illustrations sont des photos originales prises par Nil Rahola à partir de spécimens de la collection ARIM (Arthropodes d’Intérêt Médical) de l’IRD à Montpellier. Ces photos ont été prises avec un stéréomicroscope Leica Z16ApoA équipé avec une caméra DMC54000, le tout installé sur un support stabilisé anti-microvibration CleanBench™ d’AMETEK®. La plupart des photos ont été générées par la technique de l’empilement des mises au point ou ‘focus stacking’ (plusieurs images sont prises selon différentes mises au point pour augmenter la profondeur de champ) avec le logiciel LAS-X de Leica, puis travaillées avec Adobe Photoshop 2021 pour corriger d’éventuels artéfacts ou pour ajuster divers paramètres tels que l’exposition, la balance des blancs et la courbe de lumière. La source des illustrations est indiquée en Annexe 2.

Dans la perspective d’une version ultérieure, les auteurs seront reconnaissants aux utilisateurs de leur signaler des erreurs éventuelles ou de leur suggérer des améliorations, en écrivant conjointement à vincent.robert@ird.fr et à philippe.bousses@ird.fr.
Clés des femelles
Clé de la famille des Culicidae (famille => genres)

1. Proboscis long, fortement effilé et recourbé ; bord postérieur de l’aile échancré au niveau de la CuP ; segment postérieur de l’abdomen avec des sétules latérales saillantes

Proboscis, aile et abdomen différents

Toxorhynchites (page 81)

2 (1). Palpes maxillaires aussi longs que la trompe ; scutellum arrondi, non lobé ; sternites abdominaux (et généralement les tergites) entièrement ou en grande partie dépourvus d’écailles

Anopheles (page 39)

Palpes plus courts que la trompe ; scutellum trilobé ; sternites et tergites abdominaux revêtus d’écailles

> 3
3 (2). Nervure anale atteignant le bord de l’aile légèrement en deçà de la base de la fourche Cu (formée par la nervure CuA et la nervure transverse m-cu) ; espèces de petite taille (2,5-4 mm)

```
Uranotaenia (page 82)
```

4 (3). Antennes courtes et épaisses, à segments en chapelet ; flagellomère basal avec une touffe d’écailles saillantes ; fémurs médians et postérieurs avec de grandes touffes d’écailles semi-dressées à l’apex ; espèces très écailleuses.

```
Aedeomyia (page 13)
```

5 (4). Soies postspiraculaires présentes ; pattes antérieures avec des griffes tarsales simples ou dentelées.

```
... > 6
```

Soies postspiraculaires absentes ; toutes les griffes tarsales simples

```
... > 8
```
6 (5). Paratergite large et nu (sans écaille ni soie) ; tache d’ écailles plates et argentées sur le vertex ( séparant les yeux au-dessus des antennes), sur les pleures et aux angles postéro-latéraux des tergites abdominaux ; mésopostnotum habituellement avec un petit groupe de soies ; abdomen à extrémité généralement pointue

..............................................................................................................

Eretmapodites (page 76)

Sans cette combinaison de caractères ............................................................. > 7

7 (6). Aile avec des écailles étroites ou larges, plutôt symétriques ; griffes des tarses des pattes antérieures et médianes généralement dentelées ; paratergite avec ou sans écailles ; abdomen à extrémité généralement pointue

........................................................................................................................

Aedes (page 14)

Moustique marron, écailleux et trapu ; face supérieure de l’aile avec de larges écailles, de forme asymétrique, mélangées sombres et claires ; paratergite nu ; tarsomères avec anneaux basaux blancs ; abdomen à extrémité d’apparence tronquée ......................................................

........................................................................................................................

Mansonia (page 79)
8 (5). Soies préspiraculaires présentes ; moustique de grande taille 7-10 mm

........................................................................................................................................ > Culiseta (page 76)

9 (8). Soies préspiraculaires absentes ; moustique de taille variable

........................................................................................................................................ > 9

9 (8). Tous les tarses avec des pulvilli bien formés à l’apex du tarsomère 5 formant 2 petites touffes ; griffes des tarses des pattes postérieures très petites presque invisibles ; alule avec une frange d’écailles étroites ; écailles des ailes toutes étroites

........................................................................................................................................ > 10

Pulvilli absents ; alule nu ou avec une frange d’écailles ; écailles des ailes variables

........................................................................................................................................ > 11

10 (9). Soies mésépimérales inférieures ≥ 4 ; pattes I et II, en avant sur toute la longueur des fémurs et tibias, mouchetées d’une dizaine de petites taches d’écailles claires sur fond sombre ; proboscis sans bande médiane claire nettement délimitée ................. Lutzia (page 78)

........................................................................................................................................ > Culex (page 57)

10 (9). Soies mésépimérales inférieures absentes ou ≤ 3 ; pattes I et II différentes (les tibias de Cx. poicilipes font exceptions avec de nombreuses petites taches d’écailles claires sur fond sombre, mais le proboscis présente une bande médiane claire nettement délimitée)
Moustique de grande taille, souvent de couleur jaunâtre ; proboscis sans renflement ; tarsomères sans anneaux blancs ; extrémité abdominale d'apparence tronquée ; écailles dorsales des ailes ordinairement étroites, parfois avec un mélange d'écailles plus larges claires et sombres.

...............................................................................................................

**Coquillettidia** (page 55)

Moustique de taille petite ou moyenne, sans dominante jaune blanc ; proboscis fortement renflé au moins sur le tiers distal ; extrémité abdominale pointue ; écailles dorsales des ailes ordinairement larges.

...............................................................................................................

**Mimomyia** (page 79)

Longueur de la cellule R2 plus courte que (ou égale à) la nervure R2+3 ; alule sans frange d'écailles, parfois recouverte d'écailles larges et plates.

...............................................................................................................

**Ficalbia** (page 78)

Longueur de la cellule R2 plus longue que (ou égale à) la nervure R2+3 ; alule avec une étroite frange d'écailles ; moustique de très petite taille.
Clé du genre *Aedeomyia*

1. Scutum avec une étroite bande médiane d’écailles jaunes sur la partie antérieure, le reste est tacheté d’écailles noires et blanches ; tarsomères postérieurs 2-3 avec des écailles dorsales semi-dressées ................................................. *fururea*

Scutum différent, largement recouvert d’écailles jaunes ; tarsomères postérieurs sans écailles semi-dressées sur le plan dorsal

................................................................. *africana*
Clé du genre *Aedes* (genre => sous-genres)

1. Nervure transverse radio-médiane (r-m) située en deçà de la nervure transverse médio-cubitale (m-cu) et rembrunie ; pattes couvertes d’écailles hérissées

   ...................................................................................................................
   *Mucidus* (page 29)

2. Nervure r-m située au-delà de la nervure m-cu et non rembrunie ; pattes sans écailles hérissées

   ...................................................................................................................
   \( \rightarrow 2 \)

2 (1). Tête avec des écailles dressées fourchues nombreuses sur le vertex et sur l’occiput ; scutellum avec des écailles larges et/ou étroites ; soies acrosticales présentes ou absentes ; paratergite avec ou sans écailles

   ...................................................................................................................
   \( \rightarrow 3 \)

2 (2). Tête avec des écailles dressées fourchues peu nombreuses sur le vertex et sur l’occiput, souvent absentes du vertex ; scutellum avec toutes les écailles larges ; soies acrosticales absentes ; paratergite avec des écailles

   ...................................................................................................................
   \( \rightarrow 13 \)
Clés des femelles

3 (2).

Une plaque d’écailles sur l’aire préalaire inférieure ; paratergite avec des écaillles

> 4

Pas d’écailles sur l’aire préalaire inférieure ; paratergite avec ou sans écaillles

> 6

4 (3).

Vertex à écaillles couchées principalement étroites ; soies acrosticales présentes

> 5

Vertex à écaillles couchées principalement larges ; soies acrosticales absentes

Hopkinsius (page 28)
5 (4).
Scutellum à écailles larges ;
tous les fémurs avec un anneau pâle étroit
au tiers distal
...........................................................................................................................................
Fredwardsius [page 28]

Scutellum à écailles étroites ;
fémurs sans anneau pâle étroit
au tiers distal
...........................................................................................................................................
Ochlerotatus [page 32]

6 (3).
Soies acrosticales présentes ;
pédicelle de l’antenne sans plaque d’écailles
blanches et plates sur la face mésale
...............................................................................> 7

Soies acrosticales absentes ;
pédicelle de l’antenne avec une plaque
d’écailles blanches et plates sur la face mésale
...........................................................................................................................................
Cornetius [page 26]

7 (6).
Paratergite avec écailles ;
tarses variables
...........................................................................................................................................> 8

Paratergite sans écailles ; tarses entièrement sombres
...........................................................................................................................................> 12
8 (7). Vertex avec une paire de plaques cunéiformes d’écaillles larges et plates à la marge des yeux

8 (7). Vertex sans plaques cunéiformes d’écaillles larges et plates à la marge des yeux ...... > 9

9 (8). Au moins le tarsomère postérieur 5 blanc ; aire subspiraculaire avec des écaillles ; face mésale du pédicelle de l’antenne avec une plaque de larges écaillles blanches qui se chevauchent ; tarsomères postérieurs 1-4 avec chacun une bande apicale blanche

9 (8). Tarse postérieur entièrement sombre ; aire subspiraculaire sans écaillles (exception Ae. irritans) ; pédicelle de l’antenne sans plaque de larges écaillles blanches (mais présence d’écaillles blanches chez Ae. insolens)

9 (8). Postpronotum avec la plupart ou toutes les écaillles larges et plates ; proboscis avec une large bande claire au tiers basal ; soies mésépimérales inférieures présentes

...........................................................................................................................................> 9

........................................................................................................................................... Albuginosus (page 23)

........................................................................................................................................... Catageiomyia (page 24)

........................................................................................................................................... Diceromyia (page 27)
Postpronotum avec la plupart ou toutes les écailles étroites et courbes ; proboscis sans bande claire ; soies mésépimérales inférieures absentes

\[ > 11 \]

11 (10).

Tarsomères postérieurs entièrement noirs ou avec des bandes basales pâles ; scutellum avec des écailles larges et/ou étroites

\[ Aedimorphus \text{ (en partie) [page 20]} \]

11 (10).

Postpronotum avec la plupart ou toutes les écailles étroites et courbes ; proboscis sans bande claire ; soies mésépimérales inférieures absentes

\[ 11 \]

Tarsomères postérieurs entièrement noirs ou avec des bandes basales pâles ; scutellum avec des écailles larges et/ou étroites

\[ Aedimorphus \text{ (en partie) [page 20]} \]

11 (10).

Tarsomères postérieurs entièrement noirs ou avec des bandes basales pâles ; scutellum avec des écailles larges et/ou étroites

\[ Aedimorphus \text{ (en partie, gr. Domesticus) [page 20]} \]

12 (7).

Scutellum avec toutes les écailles étroites

\[ Neomelaniconion \text{ [page 30]} \]

12 (7).

Scutellum avec toutes les écailles étroites

\[ Neomelaniconion \text{ [page 30]} \]

12 (7).

Scutellum avec toutes les écailles larges

\[ Aedimorphus \text{ (en partie, gr. Domesticus) [page 20]} \]

13 (2).

Écailles dressées fourchues absentes du vertex et peu nombreuses sur l’occiput

\[ Stegomyia \text{ [page 33]} \]
Écaillles dressées fourchues peu nombreuses et disséminées parmi les écaillles larges du vertex, et peu nombreuses sur l’occiput.

Zavortinkius (page 38)
Clé du sous-genre *Aedimorphus*


1. Scutellum avec de larges écailles plates sur le lobe médian et/ou les lobes latéraux (généralement toutes les écailles scutellaires sont larges, plates et blanches) ................................................................. \[2\]

2. Scutellum sans écailles plates ........................................................................................................................................... \[5\]

2 (1). Chaque aire latérale préscutellaire du scutum avec une tache de larges écailles blanches ; fémur postérieur avec une tache blanche préapicale ............................ *domesticus*

3. Ces taches absentes ........................................................................................................................................... \[3\]

3 (2). Presque toutes les écailles du vertex sont larges et plates ; patte postérieure à fémur et tibia sans tache pâle à l’apex ; tergites uniformément sombres ................................................................. *nigricephalus*
Écailles couchées du vertex toutes étroites, ou au moins quelques écailles étroites sur la ligne médiane ; patte postérieure à fémur et tibia avec une petite tâche pâle à l’apex ; tergites avec ou sans écailles claires .................................................................> 4

4 (3). Écailles postspiraculaires absentes ........................................ mattinglyi
Écailles postspiraculaires présentes ........................................ alboventralis

5 (1). Fémur et tibia avec des bandes longitudinales sombres ; tarse jaunâtre .......... ochraceus
Fémur et tibia sans ces bandes
..........................................................................................> 6

6 (5). Tarsomères postérieurs avec des anneaux pâles distincts ..................................> 7
Tarsomères postérieurs sombres ..................................................> 10

7 (6). Tarsomères postérieurs pâles à la base et à l’apex (les anneaux pâles chevauchent les articulations) ........................................................ centropunctatus
Tarsomères postérieurs avec des anneaux pâles basaux (ne chevauchant pas les articulations) .................................................................> 8

8 (7). Tibia postérieur sombre
.......................................................................................... vexans
Tibia postérieur moucheté d’écailles pâles
..........................................................................................> 9

9 (8). Aile à frange costale blanchâtre sur la moitié distale ; par ailleurs, l’aile est presque entièrement revêtue d’écailles sombres
.......................................................................................... hirsutus
Frange costale sombre ;
aile entièrement revêtue
de nombreuses écailles
pâles éparses ;
tergites abdominaux
sans plaques d’écailles jaunes ;
tergite VI avec une paire submédiane
de taches blanches apicales

**... fowleri**

**10 (6).**

Vertex avec les écailles plates couchées
presque toutes pâles ;
tergites habituellement
sans bandes pâles complètes

**cumminsii**

Vertex avec une tache
d’écailles plates couchées sombres ;
tergites habituellement
avec des bandes basales
pâles incomplètes

**...> 11**

Fémur postérieur pâle en dessous mais pas jusqu’à l’apex ;
tibia postérieur avec un anneau pâle apical complet

**dalzieli**
Fémur postérieur pâle en dessous presque jusqu’à l’apex ; tibia postérieur avec une petite tâche pâle apicale (qui ne forme pas un anneau complet).

Griffes postérieures dentées ........................................... *dentatus*

Griffes postérieures simples ........................................... *tricholabis*

**Clé du sous-genre Albuginosus**

1. Scutum avec une large bande argentée sur le bord antérieur atteignant l’angle scutal, et avec une ligne d’écailles blanches dorsocentrale postérieure ...................................................... *haworthi*

Scutum avec une étroite bande argentée sur le bord antérieur n’atteignant pas l’angle scutal, et sans ligne d’écailles blanches dorsocentrale postérieure ...................................................... *stokesi*
Clé du sous-genre *Catageiomyia*

La femelle de *Aedes (Catageiomyia) dialloi* Hamon & Brengues, 1965 est inconnue ; cette espèce n’est donc pas mentionnée dans la clé.

1. Scutum avec quatre petites taches blanches composées d’écailles larges
   - Scutum sans ces taches, ou tout au plus avec une paire de taches sur les épaules > 2

2 (1). Pédicelle de l’antenne à écailles blanches ; palpes maxillaires à pointe blanche
   - *insolens*
   - Pédicelle de l’antenne nu ; palpes entièrement sombres > 3

3 (2). Fémurs médian et postérieur à taches blanches pré-apicales
   - Fémurs médian et postérieur sans ces taches > 4
4 (3). Écaillles de la tête le plus souvent étroites et plates, confinées aux côtés ........................................................................................................... mutilus

Écaillles de la tête presque toutes larges et plates ........................................................................................................ mixtus ou punctothoracis

5 (1). Taches latérales des tergites abdominaux d’un blanc pur ; apex du tibia postérieur avec une tache blanche presque deux fois plus longue que large ; écaillles scutellaires généralement toutes larges et blanches

........................................................................................................................................... > 6

Taches latérales des tergites abdominaux d’un blanc crémeux terne ; apex du tibia postérieur avec une tache blanche pas, ou à peine, plus longue que large ; écaillles scutellaires souvent en partie étroites ou sombres

........................................................................................................................................... > 7

6 (5). La plupart des écaillles couchées du vertex sont larges et plates

........................................................................ minutus

Toutes les écaillles du vertex sont étroites, y compris celles qui sont adjacentes aux yeux ........................................................................................................ tarsalis
Clé des femelles

7 (5). Tache d’écaillles blanches sous-spiraculaire présente

.......................... irritans

................................................................................................................................... irritans

Tache d’écaillles blanches sous-spiraculaire absente ........................................ chamboni

Clé du sous-genre Cornetius

1. Moustique surtout noir ;
tous les fémurs et les tibias avec une ligne longitudinale blanche
sur les deux faces pour les fémurs, sur la face antérieure seulement pour les tibias ;
tarsomères postérieurs 1-3 blancs à la base, 4 et 5 tout blancs

.......................... cozi

........................................................................................................................................ cozi
Clé du sous-genre *Diceromyia*

1. Tergites et sternites plus ou moins mouchetés d’écailles claires ; partie antérieure du scutum sombre et pommelée.
   - Tergites et sternites non mouchetés d’écailles claires (= pas d’écailles claires dans les parties sombres de l’abdomen) ; partie antérieure du scutum de teinte unie, claire, généralement dorée à l’exclusion de 2 taches sombres au niveau des angles scutaux.
   -
   -

   **furcifer**

   **taylori**
Clé du sous-genre **Fredwardsius**

1. Scutum brun noirâtre, avec trois paires de petites taches blanches rondes composées d’écaillles étroites ; tous les tibias avec un anneau blanc médian.

---

Clé du sous-genre **Hopkinsius**

1. Moitié antérieure du scutum largement recouvert d’écaillles blanchâtres ; lobe médian du scutellum avec de larges écaillles sombres ; ailes toutes sombres ; thorax et abdomen sans écaillles métalliques argentées ; tibia antérieur entièrement sombre ; tarsomères postérieurs 3-5 entièrement sombres.

---
## Clé du sous-genre *Mucidus*

1. Patte antérieure avec un anneau blanc au milieu du tibia ........................................... *sudanensis*
   - Patte antérieure sans anneau blanc au milieu du tibia .............................................. > 2

2 (1). Costa largement jaune ; patte postérieure avec le tarsomère 3 sombre sauf le tiers basal blanc
   - Costa sombre ; patte postérieure avec le tarsomère 3 blanc sauf l’apex brun .................. > 3

3 (2). Patte postérieure avec le tarsomère 2 majoritairement brun ............................... *nigerrimus*
   - Patte postérieure avec le tarsomère 2 blanc sauf l’apex brun .................................. *grahamii*
**Clé du sous-genre Neomelaniconion**

1. Tergites abdominaux avec des bandes basales pâles complètes ...................................................... > 2  

2. Tergites sans bandes basales pâles complètes (sauf parfois sur les deux derniers segments) ...................................................... > 4

2 (1). Scutum avec une large bordure d’écailles jaunes

........................................................................................................................................... > 3

Scutum avec une large bordure d’écailles blanchâtres

.........................................................................................................................................

albothorax

3 (2). Sternites abdominaux avec une étroite bande basale pâle ; écailles sur les nervures Rs, R2+3 et M pâles ou principalement pâles

........................................................................................................................................... > mcintoshi
<table>
<thead>
<tr>
<th>Étape</th>
<th>Description</th>
<th>Spécimen</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>31</td>
<td><strong>Clés des femelles</strong></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>31.1</td>
<td>Sternites abdominaux</td>
<td><em>circumluteolus</em></td>
</tr>
<tr>
<td>31.2</td>
<td>avec une large bande basale jaune ; écailles sur les nervures Rs, R2+3 et M sombres ou principalement sombres</td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>31.3</td>
<td>Marges du scutum avec une large bordure distincte d’écailles pâles ou jaunes</td>
<td><em>jamoti</em> (en partie)</td>
</tr>
<tr>
<td>31.4</td>
<td>Marges du scutum sans bordure distincte</td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>31.5</td>
<td>Marges du scutum avec une bordure d’écailles jaunes ; ailes avec des écailles jaunes à la base de la nervure radiale (R)</td>
<td><em>fuscinervis</em></td>
</tr>
<tr>
<td>31.6</td>
<td>Marges du scutum avec une bordure d’écailles blanchâtres ; ailes avec des écailles blanchâtres à la base de la nervure R</td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>31.7</td>
<td>Ailes avec des écailles entièrement sombres, même à la base de la nervure radiale (R)</td>
<td><em>bolensis</em></td>
</tr>
<tr>
<td>31.8</td>
<td>Toutes les nervures cubitales (Cu, Cu1, Cu2) et les 3/4 basaux de la nervure R avec des écailles jaunâtres courtes et larges ; nervures Rs, R2+3 et M avec de longues écailles jaunâtres éparses</td>
<td><em>ellinorae</em></td>
</tr>
</tbody>
</table>

**Clés des larves**

<table>
<thead>
<tr>
<th>Étape</th>
<th>Description</th>
<th>Spécimen</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>4</td>
<td>Marges du scutum avec une large bordure distincte d’écailles pâles ou jaunes</td>
<td><em>circumluteolus</em></td>
</tr>
</tbody>
</table>
| 5     | Marges du scutum sans bordure distincte | *

**Clés des larves**

<table>
<thead>
<tr>
<th>Étape</th>
<th>Description</th>
<th>Spécimen</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>6</td>
<td>Marges du scutum avec une bordure d’écailles jaunes ; ailes avec des écailles jaunes à la base de la nervure radiale (R)</td>
<td><em>jamoti</em> (en partie)</td>
</tr>
<tr>
<td>7</td>
<td>Marges du scutum avec une bordure d’écailles blanchâtres ; ailes avec des écailles blanchâtres à la base de la nervure R</td>
<td><em>bolensis</em></td>
</tr>
<tr>
<td>8</td>
<td>Ailes avec des écailles entièrement sombres, même à la base de la nervure radiale (R)</td>
<td><em>ellinorae</em></td>
</tr>
</tbody>
</table>

**Clés des larves**

<table>
<thead>
<tr>
<th>Étape</th>
<th>Description</th>
<th>Spécimen</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>9</td>
<td>Toutes les nervures cubitales (Cu, Cu1, Cu2) et les 3/4 basaux de la nervure R avec des écailles jaunâtres courtes et larges ; nervures Rs, R2+3 et M avec de longues écailles jaunâtres éparses</td>
<td><em>bolensis</em></td>
</tr>
<tr>
<td>10</td>
<td>Proboscis largement pâle sur sa face inférieure dans sa zone médiane</td>
<td><em>ellinorae</em></td>
</tr>
</tbody>
</table>
Clé du sous-genre *Ochlerotatus*

1. Aspect général écailleux ; tarsomères pâles à la base et à l’apex (les anneaux pâles chevauchent les articulations)

.................................................................................................................................... *caspius*

Clé du sous-genre *Polyleptomyia*

1. Tibia postérieur sombre avec une tache apicale blanche ; tarse postérieur entièrement sombre ........................................... *albocephalus*
Clé du sous-genre Stegomyia

1. Moitié antérieure du scutum entièrement sombre sauf une bande blanche médiane
   -
   -
   -
   -

   > 2

   Moitié antérieure du scutum différente (avec une ornementation paire, blanche, argentée ou jaune, en forme de croissant ou d’ovale)
   -
   -
   -
   -

   > 3

2 (1). Fémur de la patte médiane avec une tache blanche médiane sur la face antérieure
   -
   -
   -
   -

   unilineatus

   Fémur de la patte médiane sans cette tache
   -
   -
   -
   -

   albopictus

3 (1). Tarse 3 de la patte postérieure à anneau blanc étroit ou absent ; moitié antérieure du scutum à marques d’un blanc pur ou (rarement) jaunes

   > 4
Tarse 3 de la patte postérieure à anneau blanc beaucoup plus large que les autres ; moitié antérieure du scutum à marques de couleur blanc-métallique

........................................................................................................................................ > 11

4 (3).

Fémur de la patte médiane avec une bande blanche à l’avant, continue depuis la base presque jusqu’à l’extrémité ; clypéus à écailles blanches ; dessin en lyre sur le scutum

.................................................................................................................................... aegypti

........................................................................................................................................... > 5

Fémur de la patte médiane sans bande blanche à l’avant (sauf si elle est indistincte vers la base) ; clypéus nu ........................................................................................................................................ > 5

5 (4).

Tibia de la patte postérieure entièrement noir

........................................................................................................................................... > 6

Tibia de la patte postérieure avec une marque blanche à la base ou près de la base

........................................................................................................................................... > 8
6 (5). Zone préscutellaire recouverte de larges écailles rondes de couleur blanc-métallique, en forme de cloche.

Caractère différent ......................................................... > 7

7 (6). Pattes antérieure et médiane à tarsomère 2 à base blanche ≤ 0.50 de la face dorsale du tarsomère ; patte médiane à tarsomère 1 habituellement sans ligne blanche sur la face postérieure.

Patte antérieure à tarsomère 2 à base blanche sur 0.50 de la face dorsale du tarsomère ; patte médiane à tarsomère 2 à base blanche sur 0.66 à 0.75 de la face dorsale ; patte médiane à tarsomère 1 avec une ligne blanche sur 0.75 à 0.83 de la face postérieure.

Lobes latéraux du scutellum blancs, avec de larges écailles de couleur blanc-métallique ......................................................... > 9

Lobes latéraux du scutellum sombres, sans larges écailles de couleur blanc-métallique ......................................................... > 10
9 (8). Patte médiane à tarsomère 2 largement blanc sauf l'apex noir et à tarsomère 3 entièrement noir ; les griffes tarsales de toutes les pattes sont dentées et modifiées

- Patte médiane à tarsomère 2 entièrement blanc et à tarsomère 3 partiellement blanc ; les griffes tarsales des toutes les pattes sont simplement dentées

- Patte postérieure à tarsomère 5 entièrement noir

- Patte postérieure à tarsomère 5 blanc au moins sur le tiers basal, entièrement blanc sur la face dorsale

- Patte postérieure à fémur avec une large bande pâle basale (et avec 2 grandes taches blanches médiane et apicale) ; tête principalement jaune ; abdomen bandé

- Patte postérieure à fémur noir à la base (et avec 3 taches blanches basale, médiane et apicale) ; tête principalement noire ; abdomen sans bande

> 12
Présence de ligne postérieure dorsocentrale d’écailles étroites jaunes ou blanches

Cette ligne est absente, tout au plus suggérée par quelques écailles

La plaque fossale blanche est assez étendue à la base le long de la marge scutale ; la ligne prescutellaire est bien développée avec d’étroites écailles jaunes et postérieurement avec quelques écailles plates, d’un blanc métallique

La plaque fossale blanche est assez étroite à la base le long de la marge scutale ; la ligne prescutellaire est uniquement composée d’étroites écailles jaunes
Patte postérieure à tibia avec une ligne blanche sur la face ventrale, au moins sur le cinquième basal ;
patte postérieure avec des griffes tarsales dentées

................................................................................................................................
africanus

Patte postérieure à tibia sans, ou avec une très courte ligne blanche sur la face ventrale, au plus sur le dixième basal ;
patte postérieure avec des griffes tarsales non dentées

..........................................................................................................................
neoafricanus

**Clé du sous-genre Zavortinkius**

1. Palpes maxillaires de la femelle mesurant un tiers du proboscis ;
lobe médian du scutellum avec une paque d’écailles sombres dans la partie centrale et avec des écailles argentées sur les côtés

............................................................................................................................
longipalpis

Palpes de la femelle mesurant deux tiers du proboscis ;
lobe médian du scutellum entièrement couvert de larges écailles argentées ....... fulgens
Clé du genre *Anopheles* (genre => sections)

*Anopheles stephensi* a une répartition en Afrique limitée à Djibouti, l’Éthiopie et la République du Soudan mais cette espèce est incluse dans la clé car potentiellement invasive plus à l’Ouest.

1. Segments abdominaux avec des touffes d’écailles latérales saillantes sur les segments II-VII

.................................................................................................................. Section I (page 42)

Segments abdominaux différents ................................................................. > 2

2 (1). Patte postérieure à tarse avec au moins les 2 derniers tarsomères entièrement pâles

.................................................................................................................. Section II (page 43)

Tarsomères postérieurs 4 et 5 différents ...................................................... > 3

3 (2). Tarse postérieur : tarsomère 4 blanc, tarsomère 5 principalement ou entièrement sombre

.................................................................................................................. *rufipes* (en partie)

Tarsomères postérieurs 4 et 5 différents ...................................................... > 4

4 (3). Pattes mouchetées, parfois faiblement

.................................................................................................................. Section IV (page 46)

Pattes non mouchetées (ni tachetées)

.................................................................................................................. > 5
5 (4). Aile entièrement sombre ou avec des écailles pâles uniquement sur la costa et la nervure radiale (R) .......................................................... Section V (page 48)

- Aile avec des écailles pâles sur des nervures autres que la costa et la nervure R .......................................................... > 6

6 (5). Aile sans tache pâle sur la moitié basale de la costa .......................................................... Section VI (page 48)

- Aile avec au moins une tache pâle sur la moitié basale de la costa .......................................................... > 7

7 (6). Palpes maxillaires à apex sombre .......................................................... Section VII (page 49)

- Palpes maxillaires à apex pâle .......................................................... > 8
8 (7). Palpes maxillaires avec 4 bandes pâles

Palpes maxillaires avec moins de 4 bandes pâles > 9

9 (8). Bord costal de l’aile avec une interruption pâle dans la 3ème zone sombre principale (tache sombre préapicale), interruption parfois fusionnée avec la zone pâle précédente

3ème zone sombre principale sans interruption pâle > 10

10 (9). La branche supérieure de la nervure M3+4 avec 2 taches pâles

La branche supérieure de M3+4 avec 1 tache pâle

Section VIII (page 50)

Section IX (page 51)

Section X (page 51)

Section XI (page 54)
Clé de la section I

1. Aile presque entièrement sombre, costa sans tache pâle
   ................................................................. brumpti

   Aile avec plusieurs zones pâles, costa avec au moins 4 taches pâles ........................................> 2

2 (1). Patte postérieure à tarsomères 1 à 5 entièrement noirs
   .................................................................... argenteolobatus ou murphyi

   Patte postérieure à tarsomères 1 à 4, au moins, avec des bandes apicales pâles ................................> 3

3 (2). Patte postérieure à tarsomères 1 et 2 avec des anneaux clairs et foncés bien définis, ainsi que des bandes apicales claires
   ........................................................................ cinctus

   Patte postérieure à tarsomères 1 et 2 avec seulement des bandes apicales pâles ................................> 4

4 (3). Patte postérieure à tarsomères 3 et 4 entièrement blancs ou avec une étroite bande foncée à la base, tarsomère postérieur 5 sombre au minimum sur la moitié basale (ou entièrement sombre) ................................................................. implexus

   Patte postérieure à tarsomères différents ...............................................................................> 5

5 (4). Patte postérieure à tarsomère 5 pâle et tarsomère 4 pâle sur environ la moitié apicale
   ................................................................................... pharoensis

   Patte postérieure à tarsomères 5 noir et tarsomère 4 noir avec une bande apicale claire dont la longueur est inférieure à la moitié du tarsomère 4
   ................................................................................ cydippis ou squamosus
Clé de la section II

1. Pattes mouchetées ........................................................................................................... > 2
   - Pattes non mouchetées .................................................................................................. > 4

2 (1). Patte postérieure à tarsomère 3 entièrement pâle
   -....................................................................................................................................... maculipalpis
   - Patte postérieure à tarsomère 3 sombre à la base ................................................. > 3

3 (2). Patte postérieure à tarsomère 1 largement pâle à l’apex ;
   nervure radiale (R) avec 2 taches accessoires pâles dans la 2ème zone sombre principale
   -....................................................................................................................................... pretoriensis
   - Patte postérieure à tarsomère 1 étroitement pâle ou sombre à l’apex ;
     R avec 1 tache accessoire pâle dans la 2ème zone sombre principale
     -....................................................................................................................................... natalensis

4 (1). Palpes maxillaires très hirsutes,
   sans bande ou avec 1 à 4 bandes pâles étroites et irrégulières
   -....................................................................................................................................... > 5
   - Palpes maxillaires lisses
     avec 3 bandes pâles,
     les 2 bandes distales larges ou rarement fusionnées
     -....................................................................................................................................... > 9
5 (4).
- Patte postérieure à tarsomère 3 entièrement pâle ........................................... > 6
- Patte postérieure à tarsomère 3 sombre à la base ........................................ > 7

6 (5).
- Patte postérieure à tarsomère 1 avec une base sombre ; sur la frange alaire, présence d’une petite tache claire à l’apex de la branche inférieure de la nervure cubitale (CuP)

[Image]

- Patte postérieure à tarsomère 1 avec une base largement pâle ; pas de tache marginale pâle sur la frange alaire à proximité de l’apex de CuP

[Image] coustani (en partie)

7 (5).
- Patte postérieure à tarsomère 1 entièrement sombre à la base ou tout au plus avec une bande très étroite d’écailles pâles moins large que la largeur du tarsomère ........................................... tenebrosus (en partie)
- Patte postérieure à tarsomère 1 pâle à la base, cette zone pâle au moins aussi longue que large ............................................ > 8

8 (7).
- Patte postérieure à tibia avec une longue bande postéro-apicale pâle, en triangle, 3-5 fois plus longue que large ; la bande apicale pâle sur le tarsomère postérieur 2 mesure 0,13-0,4 fois la longueur du tarsomère

[Image] coustani (en partie)

- Patte postérieure à tibia avec une bande postéro-apicale plus courte, 1 à 3 fois plus longue que large ; la bande apicale pâle sur le tarsomère postérieur 2 est étroite, et mesure 0,06-0,12 fois la longueur du tarsomère

[Image] ziemanni
9 (4).
3ème zone sombre principale de l’aile (zone sombre préapicale) sans interruption pâle sur la nervure radiale (R) ; tarsomères antérieurs 1 à 3 sombres, généralement sans bandes apicales claires distinctes.

............................................................................................................................................ rufipes (en partie : rufipes rufipes)

10 (9).
Patte postérieure à tarsomère 3 entièrement pâle

............................................................................................................................................. hancocki

11 (10).
Présence de 2 petites taches claires basales sur le bord costal de l’aile (ces taches peuvent être absentes, il existe des spécimens sombres)

............................................................................................................................................. brohieri

Absence de tache claire en position basale (base de l’aile sombre)

............................................................................................................................................. theileri
Clé de la section IV

1. Palpes maxillaires avec 3 bandes pâles

2. Palpes maxillaires avec 4 bandes pâles

2 (1). 3ème zone sombre principale de l’aile avec une interruption pâle sur la nervure radiale (R), parfois fusionnée avec la tache pâle précédente

3ème zone sombre principale de l’aile sans interruption pâle sur R

3 (2). Tronc de la veine radiale (Rs) avec au moins une zone sombre

Rs entièrement pâle

arabiensis (en partie)
ou coluzzii (en partie)
ou gambiae (en partie)
on melas (en partie)

salbaii
Palpes maxillaires avec les 2 bandes pâles apicales larges, la tache sombre apicale étroite et moins large que la bande pâle sub-apicale ; fémurs et tibias des pattes I, II et III avec de nombreux spots d’écaillles claires

Palpes maxillaires avec la tache sombre apicale à peu près égale à la bande pâle sub-apicale ; anneaux clairs sur les pattes limités aux articulations des tarsomères

3ème zone sombre principale de l’aile avec une interruption pâle sur la nervure radiale (R), parfois fusionné avec la précédente aire pâle

3ème zone sombre principale de l’aile sans interruption pâle sur R
Clé de la section V

1. Vertex à écailles étroites dressées en forme de bâtonnet, toutes jaunâtres ; patte postérieure à tibia avec un anneau blanc apical -------- a
   -
   -
   -
   -
   -
   -
   -
   -
   -

.................................................................................................................................................. dthali

Vertex à écailles étroites dressées plus larges, blanches au centre, sombres latéralement ; patte postérieure à tibia entièrement sombre

.................................................................................................................................................. rhodesiensis

Clé de la section VI

1. Palpes maxillaires hirsutes presque jusqu’à l’apex ......................................................... > 2
   -

2 (1). Palpes maxillaires lisses sauf à la base ................................................................. > 3
   -

   2 (1). Palpes maxillaires entièrement sombres ; tarsomères postérieurs 3 et 4 sombres ou avec une étroite bande pâle aux apex
   -
   -
   -
   -
   -

.................................................................................................................................................. obscurus (en partie)
Clé de la section VII

1. Palpes maxillaires entièrement sombres ou sans bandes pâles distinctes

   ..............................................................................................................

   obscurus (en partie)

2 (1).

2ème zone sombre principale de l’aile avec 2 interruptions pâles sur la nervure radiale (R)

   ............................................................................................................>

   rufipes (en partie : rufipes broussesi)

3 (1).

Palpes maxillaires avec 3 bandes pâles, la bande subapicale large à peu près égale à la bande apicale

   ..............................................................................................................

   wellcomei

Palpes maxillaires avec 4 bandes pâles, ou bien avec 3 bandes pâles et dans ce cas la bande subapicale est beaucoup plus courte que la bande apicale

   ..............................................................................................................

   schwetzi

2ème zone sombre principale de l’aile sombre avec au plus 1 interruption pâle sur R

   ..............................................................................................................>

   3
Clé de la section VIII

1. 3ème zone sombre principale de l’aile avec une interruption pâle sur la nervure radiale (R)

-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  

**christyi**

-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  

3ème zone sombre principale de l’aile sans interruption pâle sur R

-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  

**cinereus** (en partie)

Palpes maxillaires avec une large bande basale pâle, à peu près égale ou légèrement plus courte que la bande pâle médiane ; la bande basale pâle chevauche largement la base du palpomère 3

-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  

**cinereus** (en partie)

Palpes maxillaires avec une très étroite bande basale pâle, plus courte que la bande pâle médiane ; la bande basale pâle chevauche à peine la base du 3ème segment

-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  
-  

**multicolor**
Clé de la section IX

1. Palpes maxillaires avec une étroite bande sub-apicale (médiante) pâle, confinée à l’apex du 3ème segment
   - ................................................................. brunnipes

   Palpes maxillaires avec une large bande sub-apicale (médiante) pâle, débordant sur l’apex du palpomère 3 et la base du palpomère 4
   - ................................................................. marshallii

Clé de la section X

1. Palpes maxillaires avec de larges bandes pâles apicale et sous-apicale (médiante), à peu près égales ou plus longues que la bande apicale sombre
   - ................................................................. > 2

   Palpes maxillaires avec les bandes pâles apicale et sous-apicale (médiante) nettement plus courtes que la bande apicale sombre
   - ................................................................. > 9

2 (1). Patte postérieure avec une bande apicale pâle sur le tarsomère 4, et parfois sur les tarsomères postérieurs 3 et 2, s’étendant sur les bases des tarsomères suivants
   - ................................................................. > 3

   Patte postérieure avec tous les tarsomères à base sombre
   - ................................................................. > 4
Clés des femelles

3 (2). Aile avec la 2ème zone sombre principale (zone sombre médiane) à 2 interruptions pâles sur la nervure radiale (R) ; bases des tarsomères postérieurs 4 et 5 largement ou étroitement pâles

......................................................................................

domicolus

4 (2). Patte postérieure à tarsomères 3 et 4 à apex avec une bande pâle bien marquée

...............................................................................................................

flavicosta (en partie)

4 (2). Patte postérieure à tarsomères 3 et 4 sombres ou tout au plus avec quelques écailles pâles

..............................................................................> 5

5 (4). Base de la costa avec 1 ou sans interruption pâle (0 ou 1 tache claire basale) ...............> 6

5 (4). Base de la costa avec 2 interruptions pâles (2 taches claires basales) ..................> 7

6 (5). Aile soit avec des écailles pâles à l’apex de la nervure anale (A), soit avec une tache pâle sur la frange allaire à proximité de A

...................................................................................................................

brucei (en partie)

6 (5). Nervure A sans écailles pâles à l’apex et sans tache marginale pâle

...................................................................................................................

rivulorum (en partie) ou rivulorum-like (en partie)
7 (5). Espèces très petites, longueur des ailes est ≤ 2,8 mm ........................................... *brucei* (en partie)

8 (7). Patte postérieure à tarsomères entièrement sombres ; nervure radiale (R) de l’aile généralement sans tache pré-accessoire sombre

- Espèces petites ou moyennes, longueur des ailes est ≥ 2,9 mm ...........................................> 8

- Patte postérieure à tarsomères 1 et 2 étroitement mais distinctement pâles à l’apex ; R avec une tache pré-accessoire sombre

- ................................................................. *freetownensis*

9 (1). 3ème zone sombre principale de la costa ≤ à la tache pâle subapicale

- 3ème zone sombre principale beaucoup plus longue que la tache pâle subapicale .......................................................> 10

10 (9). Base de la costa avec 2 interruptions pâles

- Base de la costa avec 1 ou sans interruption pâle .................................................................> 11

11 (10). Petites espèces, longueur des ailes environ 2,4 - 3,3 mm ................................................................. *rivulorum* (en partie) ou *rivulorum-like* (en partie)

- Espèces de taille petite ou moyenne, longueur des ailes 2,9 - 4,2 mm ......................................................... *demeilloni* (en partie)
Clé de la section XI

1. Palpes maxillaires pâles seulement à l’apex .......................... nili ou somalicus

2 (1). Tarsomères postérieurs 1 à 4 avec des bandes pâles débordant les articulations, au moins le tarsomère postérieur 5 pâle à la base

2. Palpes maxillaires avec 3 bandes pâles .................................................. > 2

3 (2). Espèces de taille moyenne, longueur de l’aile ≥ 3,3 mm

3. Bandes pâles sur les tarsomères postérieurs étroites et seulement apicales

3. longipalpis

4. Petites espèces, longueur de l’aile ≤ 3,2 mm

4. demeilloni (en partie) ou funestus ou leesonii ou sergentii
Clé du genre *Coquillettidia*

1. Tarses sans anneaux ; abdomen recouvert d’écaillles noires et violacées

   ![Image](image1.png)

   ![Image](image2.png)

   *metallica*

2 (1). Tarses avec des anneaux noirs et jaunes ; abdomen avec des bandes basales crémeuses ou jaunes, ou est principalement jaune

   ![Image](image3.png)

   ![Image](image4.png)

   > 2

3. Tégument thoracique jaune ou verdâtre avec des marques sombres contrastées sur les pleures

4. Tégument thoracique jaune, brun ou noirâtre, marques pleurales non évidentes

   ![Image](image5.png)

   > 5
Pleure avec une seule tache sombre sur la zone post-spiraculaire ................................................................. voltaensis

Pleure avec plusieurs marques sombres sur cette zone ................................................................. > 4

Ailes à écailles sombres tendant à former 2 bandes transversales ; mésanépimère sans marque basale sombre ou indistincte ; tache sombre subspiraculaire absente ................................................................. maculipennis

Ailes à écailles plus uniformes ; mésanépimère avec une marque basale sombre distincte ; une tache sombre subspiraculaire .................................................................................................................................. anettii

Tégument thoracique brun sombre à noir brillant, contrastant avec l’abdomen complètement jaune ; patte postérieure à tarsomère 4 avec une bande basale jaune ................................................................................................................................... cristata

Tégument thoracique plus pâle, tout au plus brunâtre mais généralement jaunâtre ; abdomen complètement ou principalement jaune ; patte postérieure à tarsomère 4 entièrement noir ........................................................................................................................................ aurites
Clé du genre *Culex* (genre => sous-genre)

La femelle de *Culex (Lasiosiphon) adairi* Kirkpatrick, 1926 est inconnue ; ce sous-genre et cette espèce ne sont donc pas mentionnés dans la clé.

1. Patte antérieure à tarsomère 5 (TaI5) ≥ au tarsomère 4 (TaI4) ; patte postérieure à tarsomère 1 (TaIII1) nettement < au tibia

   ..............................................................................................................

   **Barraudius** (page 60)

   TaI5 < TaI4 ; TaIII1 ≥ au tibia ............................................................... > 2

2 (1). Moustique d’aspect sombre ;
   vertex avec écailles dressées presque toutes orange ;
   pédicelle de l’antenne orange

   ...........................................................................................................................

   **Kitzmilleria** (page 73)

   Ensemble de caractères différents ................................................................. > 3

3 (2). Proboscis avec un net anneau pâle médian ;
   soies mésépimérales inférieures absentes ;
   aires postspiraculaire et préalaires sans écaille

   ............................................................................................................

   **Oculeomyia** (page 74)

   Ensemble de caractères différents ................................................................. > 4
Clés des femelles

4 (3). Aile avec cellule R2 nettement plus longue que la nervure R2+3 ; aile avec des écailles sombres ; soies acrosticales absentes (sauf chez Cx. rubinotus)

............................................................................................................

Eumelanomyia (page 71)

Aile avec cellule R2 pas nettement plus longue que la nervure R2+3 ; soies acrosticales présentes même si elles sont très petites (sauf chez Cx. macfiei)

..............................................................................................> 5

5 (4). Pleure thoracique sans plaques d’écailles, sauf sur le mésokatépisternum et le mésépiméron ; aile avec des écailles sombres

......................................................................................... Culiciomyia (page 69)

Pleure thoracique avec plusieurs plaques d’écailles, au moins sur l’antépronotum, le postpronotum, le proépisternum supérieur, le mésokatépisternum et le mésépiméron

..............................................................................................> 6
Pédicelle de l’antenne, moitié basale de l’article antennaire suivant, et clypeus jaunes paille ;

distribution limitée au Tibesti dans l’extrême nord du Tchad ;
aile avec des écailles sombres ................................................................. Maillotia (page 74)

Pédicelle de l’antenne, moitié basale de l’article antennaire suivant, et clypeus, le plus souvent, d’une autre couleur que jaune paille ;
aile avec des écailles sombres (souvent) et/ou claires (parfois)

........................................................................................................................

Culex (page 60)
Clé du sous-genre *Barraudius*

1. Vertex avec des écailles couchées étroites dorées ;
scutum avec un tapis dense de soies (masquant 5 taches brun très foncées) ..... *pusillus*
   - Vertex avec des écailles couchées étroites beige clair ;
scutum avec peu de soies et 5 taches brun très foncées et nues, bien visibles ..... *richeti*

Clé du sous-genre *Culex*

1. Soies mésépimérales inférieures absentes ;
proboscis avec un anneau médian pâle bien défini ;
tarses avec des anneaux pâles étroits aux articulations
   ........................................................................................................................................... > 2
   - Une ou plusieurs soies mésépimérales inférieures ;
le proboscis est parfois pâle sur la face inférieure et sur les côtés dans la partie médiane
mais sans anneau pâle complet et bien défini
   ........................................................................................................................................... > 4
2 (1). Toutes les pattes ont la face antérieure du fémur avec de nombreuses écailles pâles disséminées ; cellule R2 de l’aile plus courte que la cellule M1, la base de la cellule R2 plus distale que la base de la cellule M1.

Fémurs avec peu ou pas d’écailles pâles disséminées ; cellule R2 plus longue que la cellule M1, la base de R2 (au moins légèrement) plus proximale que la base de M1.

3 (2). Thorax plutôt noir ; moitié antérieure du scutum avec quelques écailles pâles ; face inférieure du proboscis avec un anneau pâle nettement défini proximalement.

Thorax brun ; scutum avec des écailles pâles uniquement à proximité du scutellum ; face inférieure du proboscis avec un anneau pâle dont la limite proximale est mal définie.
4 (1). Tarses, surtout des pattes médianes et postérieures, avec des anneaux étroits et pâles ; proboscis pâle dans sa partie médiane mais ne délimitant pas un anneau bien défini

........................................................................................................................................... > 5

5 (4). Tarses sans anneaux étroits et pâles ; proboscis différent

........................................................................................................................................... > 6

5 (4). Patte médiane avec une ligne d’écailles pâles sur la face antérieure du tibia ; écaillles postspiraculaires ordinairement présentes

................................................................................................................................... duttoni

Patte médiane sans ligne d’écailles pâles sur le tibia ; écaillles postspiraculaires absentes ........................................................... watti (en partie)

6 (4). Toutes les pattes avec une ligne d’écailles pâles sur toute la longueur des faces antérieures des tibias

................................................................................................................................... theileri

Toutes les pattes avec tibias sans ligne d’écailles pâles ou, si cette ligne d’écailles pâles est présente, elle n’atteint pas l’apex ................................> 7
7 (6).
Scutum à quatre taches d’écailles blanc argenté ; petite espèce sombre ; abdomen sans bande
................................................................................................................
argenteopunctatus

Scutum sans taches argentées ................................................................. > 8

8 (7).
Écailles postpsiraculaires et préalaires présentes ; tergites normalement à bandes pâles
................................................................................................................ > 9

Écailles postpsiraculaires et pré-alaires absentes
................................................................................................................ > 12

9 (8).
Patte postérieure avec une ligne pâle (souvent faible) sur la face antérieure du tibia ......................................................... > 10

Patte postérieure avec le tibia noir sauf la tache blanche remarquable à l’apex ........................................................................ > 11
10 (9). Face antérieure du tibia de la patte médiane avec une ligne pâle souvent complète jusqu’à l’apex ; costa souvent avec des écailles pâles sur le bord inférieur près de la base ; 2ème nervure anale (nervure 2A) parfois couverte d’écailles (ce caractère est unique chez les moustiques) ................................................................. univittatus

11 (9). Face antérieure du tibia de la patte médiane avec une ligne pâle souvent interrompue avant l’apex ; toutes les écailles des ailes souvent sombres ; nervure 2A avec au plus quelques écailles ........................................... neavei ou perexiguus

12 (8). Tibia de la patte médiane avec une bande pâle sur sa face antérieure ................ striatipes

13 (12). Tergites avec des bandes basales pâles ................................................................. > 13

14 (13). Sternites pâles, sans bande ; face inférieure du proboscis souvent pâle ......................................................... > 14

15 (13). Plusieurs soies mésépimérales inférieures ........................................................................................................ > 15
Une seule soie mésépimérale inférieure

15 (14).

Proboscis entièrement sombre ; pleures thoraciques jaunes à bruns

Face inférieure du proboscis pâle au milieu ; pleures thoraciques plus sombres .............................................................. watti (en partie)

16 (14).

Scutum avec des écailles brun-rougeâtre ; cellule R2 plus de trois fois plus longue que la nervure R2+3

Scutum avec des écailles ordinairement plus chamois ; cellule R2 à peine 2,5 fois plus longue que la nervure R2+3

...... > 16

............ laticinctus

............ pipiens

............ quinquefasciatus
17 (13). Scutum avec des écailles uniformément brun-rougeâtre ; petite espèce
   -
   -
   -
   -
   -
   -
   ------------------------------ decens (en partie)

18 (12). Mésépiméron avec une tache d’écailles distincte au milieu
   -
   -
   -
   -
   -
   -
   ------------------------------ > 19

19 (18). Antenne normale, chaque article du flagelle portant 4 à 6 longues soies ; massue des haltères généralement sombre
   -
   -
   -
   -
   -
   -
   ------------------------------ > 20
Clés des femelles

Antenne subplumeuse, les premiers articles du flagelle portant chacun 10 à 20 longues soies ; haltères entièrement jaunes

........................................................................................................................................> 26

20 (19). Sterntites pâles, sans bande ............................................................... antennatus

Sternites avec des bandes apicales sombres .........................................................> 21

21 (20). Patte postérieure à tibia entièrement sombre

........................................................................................................................................> 22

Patte postérieure avec une tache pâle à l’apex du tibia .......................................> 23

22 (21). Cellule R2 de l’aile à peine deux fois aussi longue que la nervure R2+3 ............................................................... perfuscus

Cellule R2 de l’aile 3 à 4 fois aussi longue que la nervure R2+3 ......................... telesilla

23 (21). Face antérieure du fémur postérieur avec un quart ou plus sombre ; scutum avec de nombreuses écailles jaunâtres tendant à former des taches ou des rayures ; écailles dressées de la tête jaune au milieu

....................................................................................................................... ornatothoracis

Face antérieure du fémur postérieur avec un cinquième ou moins sombre ; scutum sans tache ou bandes d’écaille pâle ; écailles dressées de la tête toutes ou presque sombres .................................................> 24
Clés des femelles et des larves de moustiques (Diptera : Culicidae) du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad

24 (23).

Scutum à écailles brun-rougeâtre

.. .......................... decens (en partie)

Scutum à écailles brun sombre, sans teinte rougeâtre, parfois quelques écailles pâles mêlées ................................................................. > 25

25 (24).

Face antérieure du fémur postérieur avec un sixième sombre

.............. invidiosus ou quasigiarti (en partie)

Face antérieure du fémur postérieur avec un peu plus d’un cinquième sombre

.............. trifoliatus

26 (19).

Tibia postérieur avec une tache pâle à l’apex ; deux soies mésépimérales inférieures .................................................. grahamii

Tibia postérieur entièrement sombre ; généralement une seule soie mésépimérale inférieure .................................................. > 27

27 (26).

Sternites pâles, sans bande ; face ventrale du proboscis pâle ........................................ weschei

Sternites avec des bandes sombres ; proboscis entièrement sombre .................................................. > 28

28 (27).

Scutum avec la plupart des écailles sombres

.............................. guiarti
Clés des femelles

- Scutum avec de la plupart ou toutes les écailles pâles

- Thorax très pâle, en particulier la partie antérieure du scutum ; 2 à 4 soies mésépimérales inférieures
  \[\text{ingrami}\]

- Thorax beaucoup plus sombre ; 1 à 3 soies mésépimérales inférieures
  \[\text{philipi}\]

Clé du sous-genre *Culiciomyia*

1. Tergites abdominaux à taches basales latérales pâles (visibles en vue latérale) ; soies acrosticales absentes
  \[\text{macfiei}\]

- Tergites abdominaux à taches apicales latérales pâles, ou tergites entièrement sombres ; soies acrosticales présentes
  \[>2\]
2 (1). Pleure poudré de gris
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 

> 3

3 (2). Pleure légèrement brillant, sans poudre grise et presque sans écailles
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 

> 4

3 (2). Petite espèce (aile = 3-4 mm) ; mésépimères ordinairement sans taches distinctes d’écailles
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 

> nebulous

4 (2). Scutum plutôt gris ; partie supérieure du pleure plus ou moins sombre
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 

> cinereus

4 (2). Scutum plutôt brun ; pleure uniformément pâle
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 
- 

> semibruneus
Clé du sous-genre *Eumelanomyia*

1. **Vertex avec une grande aire de larges écailles plates**
   - **inconspicuosus**

2. **Vertex avec une aire restreinte de larges écailles plates, ou ces écailles absentes**
   - **> 2**

2 (1). **Vertex avec en avant une bande d’écailles plates et blanches ; sternite VII noir**
   - **albiventris**

3. **Vertex avec des écailles plates limitées aux côtés**
   - **> 3**
3 (2). Tergites avec des taches blanches latérales basales ; soies acrosticales et mésépimérales inférieures absentes .

3 (2). Tergites avec des taches blanches latérales basales ; soies acrosticales et mésépimérales inférieures absentes .

3 (2). Tergites avec des taches blanches latérales basales ; soies acrosticales et mésépimérales inférieures absentes .

3 (2). Tergites avec des taches blanches latérales basales ; soies acrosticales et mésépimérales inférieures absentes .

Horridus

4 (3). Moitié antérieure du tégument pleural brun-rougeâtre, moitié postérieure plus pâle .

4 (3). Moitié antérieure du tégument pleural brun-rougeâtre, moitié postérieure plus pâle .

4 (3). Moitié antérieure du tégument pleural brun-rougeâtre, moitié postérieure plus pâle .

4 (3). Moitié antérieure du tégument pleural brun-rougeâtre, moitié postérieure plus pâle .

5 4 (4). Soies mésépimérales inférieures absentes ; scutum rougeâtre-brun avec des écailles uniquement noires .

5 4 (4). Soies mésépimérales inférieures absentes ; scutum rougeâtre-brun avec des écailles uniquement noires .

5 4 (4). Soies mésépimérales inférieures absentes ; scutum rougeâtre-brun avec des écailles uniquement noires .

5 4 (4). Soies mésépimérales inférieures absentes ; scutum rougeâtre-brun avec des écailles uniquement noires .

Rubinotus

Au moins une soie mésépimérale inférieure présente ; scutum brun sombre .

Au moins une soie mésépimérale inférieure présente ; scutum brun sombre .

Au moins une soie mésépimérale inférieure présente ; scutum brun sombre .

Kingianus

6 (4). Pleure sombre dans la partie supérieure et pâle dans la partie inférieure ; mésépiméron entièrement sombre ; scutum avec uniquement des écailles brun sombre (parfois quelques écailles claires sur la marge antérieure du scutum) .

6 (4). Pleure sombre dans la partie supérieure et pâle dans la partie inférieure ; mésépiméron entièrement sombre ; scutum avec uniquement des écailles brun sombre (parfois quelques écailles claires sur la marge antérieure du scutum) .

6 (4). Pleure sombre dans la partie supérieure et pâle dans la partie inférieure ; mésépiméron entièrement sombre ; scutum avec uniquement des écailles brun sombre (parfois quelques écailles claires sur la marge antérieure du scutum) .

6 (4). Pleure sombre dans la partie supérieure et pâle dans la partie inférieure ; mésépiméron entièrement sombre ; scutum avec uniquement des écailles brun sombre (parfois quelques écailles claires sur la marge antérieure du scutum) .

Galliardi
Clés des femelles

7 (6).

Écailles dressées de la tête toutes ou presque sombres ; tiers médian du mésépiméron indistinctement pâle ......................................................... rima

Certaines des écailles dressées sont blanches ; tiers médian du mésépiméron pas plus clair que les deux autres tiers ........................................................................................................................................... > 8

8 (7).

Scutum avec des écailles pâles confinées sur les marges antérieures et latérales jusqu’à l’angle scutal ; vertex avec un petit nombre écailles dressées claires ................ insignis ou sunyaniensis

Scutum avec une bordure plus ou moins continue d’écailles jaunes pâles sur les marges antérieures et latérales ; vertex avec une grande tache d’écailles dressées blanches (et sombres sur l’occiput) ......................................................... wigglesworthi

Clé du sous-genre Kitzmilleria

1.

Moustique d’aspect sombre ; vertex avec écailles dressées presque toutes oranges ; pédicelle de l’antenne aussi orange ; sternites entièrement pâles

................................................................. moucheti
Clé du sous-genre *Maillotia*

1. Palpes maxillaires (mesurant un quart de la longueur du proboscis) entièrement marron sombre ;
proboscis marron sombre, les labelles plus claires ;
scutum et scutellum avec principalement des écailles marrons sombres
et des écailles étroites jaunes disséminées ........................................................................................................... *arbieeni*

Partie supérieure des palpes avec des écailles principalement brunes
et un petit nombre d’écailles pâles sur les deux derniers articles ;
scutum avec une étroite ligne centrale plus sombre ;
les 3 lobes du scutellum avec principalement des écailles pâles ............... *desertica*

Note : Dans le passé, *Cx. bitaeniorhynchus* Giles, 1901 a été identifié par des tergites abdominaux uniformément jaunes ou seulement avec des triangles latéraux apicaux jaunes, et *Cx. ethiopicus* Edwards, 1912 a été identifié par des tergites abdominaux à bande apicale pâle de largeur uniforme. Ces deux taxons ont été mis en synonymie par Harbach (1988).

Clé du sous-genre *Oculeomyia*

1. Fémurs et tibias de toutes les pattes avec des rangées de petites taches antérieures ;
les anneaux pâles des tarses sont basaux
........................................................................................................................................... *poicilipes*

Fémurs et tibias sans rangées de petites taches antérieures ;
les anneaux pâles des tarses sont basaux et apicaux (ils chevauchent les articulations) .................................... 2

2 (1).

Ailes avec de nombreuses écailles pâles disséminées ;
proboscis avec une tache pâle à l’apex de la face supérieure (avant les labelles) ;
tergites avec ou sans bandes apicales complètes ou incomplètes
........................................................................................................................................... *bitaeniorhynchus*
Ailes avec peu ou pas d’écailles pâles ;
proboscis sombre à l’apex (les labelles parfois pâles)

--- > 3

3 (2).

Thorax noir ;
scutum à écailles presque toutes noires ................................................. *aurantapex*

Thorax brunâtre ;
scutum à nombreuses écailles pâles

................. *annulioris*
**Clé du genre *Culiseta***

1. Costa avec des écailles pâles sur le bord antérieur, de la base à l’apex de l’aile ; absence de taches d’écailles sombres au milieu de l’aile ; les tarsomères 2-4 ont chacun un anneau basal blanc

   ..... *longiareolata*

**Clé du genre *Eretmapodites***

La femelle de *Eretmapodites wansoni* Edwards, 1941 est inconnue et n’est donc pas mentionnée dans la clé.

1. Antépronotum couvert d’écailles étroites et jaunes

   ..... *oedipodeios*

   Antepronotum couvert d’écailles larges et argentées

   > 2
2 (1). Scutum sans ornementation évidente, avec des écailles jaunes et noires uniformément mélangées (parfois avec une ligne médiane jaune, courte et postérieure ; rarement avec un bord jaune)

..............................................................................................................................

chrysogaster

3 (2). Scutum apparaît sombre avec des lignes étroites jaunes, tergite VII

..............................................................................................................................

inornatus ou forcipulatus

4 (3). Mésopostnotum avec quelques soies

..............................................................................................................................

dracaeae

Mésopostnotum sans soie ................................................................................... quinquevittatus
Clé du genre *Ficalbia*

1. Tégument du scutum complètement brun foncé
   -
   -
   -
   -

   ................................................................................................................................... > 2

2. Tégument du scutum jaune pâle sur les 0,20 antérieurs, le reste est brun ................................. *circumtestacea*

   2 (1). Apex du tibia antérieur avec une épine fortement incurvée et avec 1-2 dents
   -
   -
   -

   .................................................................................................................................. *malfeyti*

   Apex du tibia antérieur avec une épine plus ou moins droite, généralement sans dent

   .................................................................................................................................... *uniformis*

Clé du genre *Lutzia*

1. Soies mésépimérales inférieures présentes et en nombre ≥ 4 ; pattes antérieures et médianes mouchetées d’une dizaine de petites taches d’écailles claires sur fond sombre, en avant sur toute la longueur des fémurs et tibias ; de grande taille
   -
   -
   -

   ................................................................................................................................... *tigripes*
Clé du genre *Mansonia*

1. Scutum avec des écailles pâles en taches ;
tibia avec des taches blanches bien séparées les unes des autres …………………. *africana*

   Scutum avec des écailles pâles en lignes longitudinales ;
tibia avec des taches blanches crème convergentes sur la face antérieure

---

Clé du genre *Mimomyia*

1. Flagellomère 1 < 1,5 fois le flagellomère 2 ;
scutellum avec de grandes écailles ;
aile densément couvertes de grandes écailles, mélangées sombres et claires,
sauf la costa entièrement sombre ;
nervures R2 et R3 1.3-4.0 fois la longueur de la nervure R2+3

   ………………………………………………………………………………………………………………> *medilineata*

   Flagellomère 1 : au moins 1,5 fois la longueur du flagellomère 2 ;
scutellum avec des écailles étroites et souvent peu nombreuses ;
aile avec un petit nombre d’écailles ;
nervures R2 et R3 généralement plus courtes,
au maximum 1,25 fois la longueur de la nervure R2+3

   ………………………………………………………………………………………………………………> 2
Clés des femelles

2 (1). Tête avec toutes les écailles décombantes larges ;
tarses postérieurs à apex sombres .............................................................. > 3

- Tête avec d’étroites écailles décombantes au milieu ;
tarses postérieurs à apex pâles

3 (2). Écailles du scutum jaunes-verdâtres ;
écailles pleurales argentées

- Caractères différents ........................................................................ > 4

4 (3). Tarsomère postérieur 1 entièrement sombre ........................................ > 5

- Tarsomère postérieur 1 avec un étroit anneau basal jaunâtre ................. *pallida*

5 (4). Tergites II-VII avec des taches ou des bandes latérales jaunâtres
(parfois difficiles à voir) ; postpronotum jaunâtre

- Tergites II-VII avec des taches pâles basales
à la fois latérales et médianes (bien visibles sur le tergite II) ;
postpronotum noirâtre ........................................................................ *lacustris*
Clé des femelles

6 (2). Petit moustique (longueur des ailes 2,5-3,2 mm) ;
scutum tacheté d’écailles brun foncé et brun pâle ;
soies dorsocentrales présentes et longues

................................................................................................................
mimomyiaformis

Moustique plus grand (longueur des ailes 4,5-6,2 mm) ;
scutum avec des écaillls principalement brun foncé ;
soies dorsocentrales absentes ................................................................. plumosa

Clé du genre Toxorhynchites

1. Sétules latérales du tergite VII noires

.............................................................................................................. > 2

Sétules latérales du tergite VII orange, jaunes ou rouges ............................................. > 3

2 (1). Patte médiane à tarsomère 2 avec une large bande basale pâle et à tarsomère 3 entièrement sombre ;
tergite abdominaux de couleur bleue avec des variations

.............................................................................................................. brevipalpis conradi

Patte médiane à tarsomère 2 entièrement pâle et tarsomère 3 pâle en tout ou partie ;
tergite abdominaux de couleur violet-pourpre avec des variations ............... phytophagus
Clés dichotomiques d'identification des femelles et des larves de moustiques (Diptera : Culicidae) du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad

3 (1).

Sétules latérales des tergites VI-VIII jaunes d’or ou orange ............................................................ lutescens
Sétules latérales des tergites VI-VIII rouges ....................................................................................... viridibasis

Clé du genre Uranotaenia

La femelle de Uranotaenia (Pseudoficalbia) devemyi Hamon, 1955 est inconnue ; cette espèce n’est donc pas mentionnée dans la clé.

1.

Scutum à écailles étroites, parfois seulement la plupart ; soies acrosticales présentes

........................................................................................................................................... > 2

Scutum à écailles toutes larges et plates ; soies acrosticales absentes

........................................................................................................................................... > 2

2 (1).

Bord du scutum devant la base de l’aile avec une bande ou une tache distincte d’écailles plates blanches ou bleues ; ailes avec des écailles blanches à la base (sauf Ur. alba)

........................................................................................................................................... > 3

Bord du scutum devant la base de l’aile sans zone aussi distincte d’écailles plates ; ailes avec des écailles généralement toutes sombres ............................................................................. > 11
Clés des femelles et des larves de moustiques (Diptera : Culicidae) du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad

3 (2). Ailes avec des écailles blanches à la base de certaines nervures .............................................. > 4

| Ailes avec des écailles noires à la base des nervures (parfois avec quelques écailles blanches sur R2+3 et à l’extrême base de CuA)  | alba |

4 (3). Mésokatépisternum avec une petite tache ou bande d’écailles au milieu, nue au-dessus et en dessous

| Mésokatépisternum avec une grande tache d’écailles au milieu, s’étendant jusqu’aux soies supérieures .......... > 6 |

5 (4). Mésokatépisternum avec une rangée de soies sombres sur sa marge antérieure

| Mésokatépisternum sans soies sombres sur sa marge antérieure ................................................................. caeruleocephala |

6 (4). Scutum postérieur avec une bande médiane bleue

| Scutum postérieur sans cette bande .............................................................................................................. > 7 |
7 (6). Zone supra-alaire du scutum avec une ligne d’écailles pâles ou argentées .......... > 8

Zone supra-alaire du scutum avec une tache noircâtre, la partie inférieure avec une fine ligne d’écailles bleuâtres ou blanc-bleuâtres

..............................................................................................................................

caliginosa

8 (7). Abdomen avec des marques blanches apicales médianes sur au moins deux tergites ................................................................. > 9

Tergites abdominaux sans aucune marque blanche apicale médiane

........................................................................................................................................ > 10

9 (8). Tergites VI-VII avec des bandes basales pâles ; face antérieure de tous les fémurs sans écailles blanches ................................ alboabdominalis

Tergites VI-VII avec des taches blanches latérales apicales ; face antérieure du fémur postérieur avec une ligne d’écailles blanches .......... mayeri

10 (8). Mesokatépisternum avec une ligne d’écailles pâles ; nervure R1 avec des écailles blanches atteignant le milieu de l’aile ou presque ; tarse postérieur avec apex blanc

..................> bilineata
Mesokatépisternum avec une tache d’écailles pâles ;
nervure R1 avec des écaillles sombres, sauf à la base ;
tarse postérieur sombre

_balfouri_

11 (2).
Antépronotum sombre,
densément recouvert d’écailles blanchâtres ou bleuâtres ........................................... _chorleyi_

Antépronotum jaune ou pâle,
soit nu, soit avec des écaillles jaunâtres ou blanchâtres .................................................. > 12

12 (11).
Thorax marron-chocolat sur le dessus, et jaune pâle
sur la moitié inférieure du pleure ;
alule sans frange postérieure d’écailles .......................................................... > 13

Thorax différent sur le dessus ;
alule avec une frange postérieure d’écailles .......................................................... > 15

13 (12).
Tarses entièrement sombres ;
tergites entièrement sombres .......................................................... _cavernicola_

Tarses blancs à l’apex ;
tergites avec des bandes apicales pâles .......................................................... > 14

14 (13).
Vertex avec principalement des écailles brunes ;
tarse postérieur avec les tarsomères 1 et 2 entièrement sombres ........................................... _nivipous_

Vertex avec principalement des écailles jaunâtres ;
tarse postérieur avec 1 anneau blanc apical sur chacun des tarsomères 1 et 2
.......................................................... _annulata_

15 (12).
Thorax (tégument et écailles) principalement ou entièrement jaune,
contrastant avec les pattes noires ;
la plupart des tergites abdominaux avec des bandes basales pâles,
complètes ou non .......................................................... _ornata_

Thorax plus ou moins sombre au-dessus, ne contrastant pas avec les pattes ;
abdomen non bandé .......................................................... > 16
16 (15). Une tache noire sur le tégument du scutum au-dessus de la base de l’aile

Aucune tache de ce type ........................................... fusca

17 (16). Scutum plus sombre que le pleure

Scutum pas plus sombre ou à peine plus sombre que le pleure ............................................................... nigromaculata

mashonaensis
Clés des larves de stade IV
Clé de la famille Culicidae (famille => genres)

1. Siphon absent ;
   soies abdominales 1 généralement palmées sur la plupart des segments
   ...............................................................................................................
   Anopheles [page 105]

2. Siphon présent ;
   soies abdominales 1 jamais palmées
   ...........................................................................................................> 2

2 (1). Huitième segment abdominal avec une grande plaque sclérisée latérale
   ...........................................................................................................> 3

   Cette plaque absente ...........................................................................> 5

3 (2). Très grande taille ;
   brosses buccales modifiées en fortes épines courbées (pour la prédation) ;
   comb et pecten absents
   ......................................................................................................
   Toxorhynchites [page 137]

   Pas très grande taille ;
   brosses buccales non modifiées, fines ;
   comb présent (sur le bord postérieur de la plaque du huitième segment abdominal)
   ...........................................................................................................> 4
4 (3). Antenne très grande, très aplatie ; extrémité du siphon avec une paire de fortes épines courbées et des soies ramifiées ; pecten absent

- Antenne et extrémité du siphon ne présentant pas ces caractères ; pecten présent .......................................................... Uranotaenia (en partie) [page 137]

5 (2). Siphon nettement conique, modifié pour percer les plantes aquatiques ; les soies de la tête sont toutes plus courtes que la tête

- Siphon différent ; soies 5-C et 6-C ordinairement ≥ à la tête .......................................................... > 6

6 (5). Portion de l’antenne au-delà des soies sous-terminales (2-A) très longue et articulée ; comb de 4 à 10 épines pointues

- Cette partie de l’antenne est beaucoup plus courte, rigide ; comb de 2-3 épines émoussées .......................................................... > 7

7 (5). Brosses buccales modifiées en fortes épines courbées (pour la prédation)

- Brosses buccales non modifiées, fines .......................................................... > 8
8 (7). Siphon généralement avec de nombreuses paires de soies subventrales 1-S (ces soies, ordinairement à plusieurs branches et bien visibles, peuvent être très petites et peu visibles ou être constituées de soies unibranchues ; uniquement 2 soies subventrales 1-S chez Cx. moucheti).

9 (8). Soies 1-S insérées très près de la base du siphon, dans le 1/5 basal ........................................... > 10

1-S insérées au-delà du 1/3 basal du siphon ......................................................................................... > 11

10 (9). Comb avec une seule rangée de dents et avec ≤ 10 dents ; les soies de la tête 5-C, 6-C et 7-C sont grandes et très visibles ; 6-C beaucoup plus longue que la tête ; pecten avec ordinairement 2 épines, au plus 3.

Ficalbia (page 133) Comb avec plusieurs rangées de dents et avec > 10 dents ; les soies de la tête sont toutes beaucoup plus courtes que la tête ; pecten avec > 3 épines.

Culiseta (page 132) Brosse ventrale (4-X) implantée sur une proéminence arrondie (qui n’est pas une aire barrée) et avec ≥ 5 paires des soies (=) Uranotaenia shillitonis)

Uranotaenia (en partie) (page 137) 4-X pas implantée sur une proéminence arrondie ; si cette proéminence est présente, 4-X avec ≤ 4 paires de soies ......................................................... > 12
12 (11).
Soies caudales inférieures (3-X) simples ou (rarement) doubles ;
pecten généralement présent ;
les soies céphaliques 5-C, 6-C et 7-C généralement plus courtes que la tête

3-X avec ≥ 3 branches ;
pecten absent ou avec ≤ 3 épines ;
5-C, 6-C et 7-C sont toutes bien visibles et généralement très grandes

.................................................................> 13

Mimomyia (page 134)

13 (12).
Pecten avec ≤ 4 épines
(pecten absent chez Eretmapodites inornatus) ;
la base des soies de la brosse ventrale (4-X) ne constitue pas une aire barrée ;
4-X à 4 paires de soies, généralement uniques

.................................................................

Eretmapodites (page 132)

.................................................................

Pecten avec ≥ 8 épines ;
brosse ventrale (4-X) avec des soies cratales implantées sur une aire barrée bien visible,
souvent avec ≥ 5 paires de soies,
généralement ramifiées

.................................................................

Aedes (page 92)
Clé du genre *Aedeomyia*

1. Soies étoilées du thorax et de l’abdomen avec les apex plumeux ; comb avec 12-23 épines ; les épines du comb situées sur les 0,33-0,25 apicaux ne sont pas frangées

   ..................................................................................................................................
   *fururea*

Soies étoilées du thorax et de l’abdomen entièrement plumeuses de la base à l’apex ; comb avec 11 à 14 épines, toutes frangées

   ..................................................................................................................................
   *africana*

Clé du genre *Aedes*

Les larves des espèces suivantes sont inconnues et ne sont pas mentionnées dans la clé :
*Aedes* (*Aedimorphus*) *tauffliebi* Rickenbach & Ferrara, 1965,
*Aedes* (*Catageiomyia*) *chamboni* Cornet, 1968,
*Aedes* (*Catageiomyia*) *dialloi* Hamon & Brengues, 1965,
*Aedes* (*Catageiomyia*) *insolens* Edwards, 1936,
*Aedes* (*Neomelaniconion*) *ellinorae* Edwards, 1941,
*Aedes* (*Neomelaniconion*) *mcintoshi* Huang, 1985,
*Aedes* (*Stegomyia*) *denderensis* Wolfs, 1949,
*Aedes* (*Stegomyia*) *opok* Corbet & van Someren, 1962.

Les larves du groupe Simpsoni des 2 espèces suivantes sont inconnues mais ont été mentionnées dans la clé en supposant qu’elles sont semblables à *Aedes* (*Stegomyia*) *simpsoni* (Theobald, 1905) :
*Aedes* (*Stegomyia*) *bromeliae* (Theobald, 1911),
*Aedes* (*Stegomyia*) *lilii* (Theobald, 1910).

1. Toutes les soies des brosses buccales modifiées (pour la prédation) en de fortes épines courbées ; brosse ventrale (4-X) fortement développée, avec > 13 paires de soies réparties sur la presque totalité du segment, les soies distales insérées sur un bombement qui n’est pas une aire barrée

   (= sous-genre *Mucidus*)

   >2
Brosses buccales non modifiées de cette manière, ou avec seulement une tache médiane de soies modifiées ; 4-X ordinairement avec < 13 paires de soies, rarement implantées sur la base du segment, les soies distales ordinairement insérées sur l’aire barrée ou plus rarement (si soies précratales présentes) sur une zone sans bombement ........................................ > 4

2 (1). Les deux épines distales du pecten sont simples ............................................... nigerrimus

3 (2). Soies subventrales du siphon (1-S) placées au milieu du siphon ou au-delà ................................................................. grahamii (en partie)

3 (3). 1-S dans la moitié basale du siphon ................................................................. sudanensis ou mucidus ou grahamii (en partie)

4 (1). Antenne lisse ; l’insertion des soies de la brosse ventrale (4-X) définit habituellement une aire barrée ; 4-X sans soies précratales ................................................................. > 5

4 (4). Soit l’antenne est spiculée (généralement de façon marquée), soit brosse ventrale (4-X) avec des soies précratales (hors de l’aire barrée), généralement avec ces deux caractères ................................................................. > 14

5 (4). Soies céphaliques 7-C ordinairement avec ≤ 3 branches ; soies céphaliques 4-C avec plusieurs branches ; l’insertion de la brosse ventrale (4-X) définit une aire barrée (=> sous-genre Stegomyia) ................................................................. > 6
7-C avec 6-8 branches ;
4-C unibranches ;
l’insertion des 4-X
ne définit pas une aire barrée
bien individualisée
(=> sous-genre Cornetius)

6 (5).
Comb avec des épines ou écailles
plus ou moins spatulées,
frangées tout autour de l’apex
(=> groupe Africanus)

africanus ou luteocephalus ou neoafricanus ou pseudoafricanus

7 (6).
Brosse ventrale (4-X) avec des soies principalement unibranchues

4-X avec des soies principalement à plusieurs branches

8 (7).
La soie la plus basale
de la brosse ventrale (4-X)
est à peu près semblable
aux autres ;
aire barrée de la brosse ventrale
bien développée ;
soie de la selle (1-X) bifide

La soie la plus basale de la brosse ventrale
est nettement plus courte et plus fine que les autres soies 4-X ;
aire barrée de la brosse ventrale absente ou peu développée ;
1-X souvent à plus de 2 branches

unilineatus
9 (7). Pecten avec des épines qui paraissent simples si observées à faible grossissement et qui ont de très fins denticules visibles à fort grossissement ........................................... > 10

Ces épines avec au moins un denticule ventral distinct si observées à faible grossissement et avec 1-3 gros denticules ventraux (et parfois 1 petit dorsal) si observées à fort grossissement ........................................... > 12

10 (9). Épines du comb avec des denticules basaux saillants, facilement visibles à faible grossissement ; soies subventrales du siphon (1-S) insérées au-delà de l’épine la plus distale du pecten .................................................. > 11

Épines du comb et du pecten avec de très fins denticules basaux visibles à fort grossissement ; 1-S insérées entre les deux épines distales du pecten ........................................... > 13

11 (10). Soies subventrales du siphon (1-S) insérées au milieu du siphon ............... dendrophilus

1-S insérées légèrement au-delà du milieu du siphon

Les épines à la base des touffes pleurales méso- et méta-thoraciques sont fortes et courbées (en forme d’épine de rosier) ; soies de la selle (4-X) à 2 branches ou plus ........................................... > 13
Ces épines sont petites et droites ; soies de la selle (4-X) unibranchues.

13 (12).

Thorax avec de grandes et fortes soies en étoile ; épines du comb ne semblent pas trifides à faible grossissement.

14 (4).

Indice siphonal 7-8.

Indice siphonal pas ou peu supérieur à 4…………………..> 15
Antenne lisse ........................................................................................................... \textit{minutus}

Antenne spiculée (ces spicules pouvant être dispersés et petits) \> 15

Brosse ventrale (4-X) sans soies précratales ; comb composé d’une seule rangée d’épines ; larves souvent dans des trous d’arbres (=> sous-genre \textit{Diceromyia}) \> 16

4-X avec au moins une soie précratale ; comb souvent différent ; larves souvent dans des mares \> 17

Soies céphaliques 4-C avec 10 à 31 branches (mode 20) ; comb avec 4 à 10 épines (mode 8) \> 18

4-C avec 5 à 14 branches (mode 9) ; comb avec 7 à 14 épines (mode 10) \> 19

Tête manifestement spiculée ; corps soit spiculé soit recouvert de petites plaques sclérotinisées \> 20

Tête non spiculée ; corps non spiculé, habituellement sans plaque, si des plaques sont présentes, elles sont discrètes
19 (18). Tégument du corps recouvert de petites plaques plates sclérotinisées

Tégument du corps densément spiculé

20 (18). Soies 5-C et 6-C sont toutes deux simples ou au maximum doubles, de longueur à peu près égale, ou 5-C plus longues que 6-C

Soit au moins une des soies 5-C ou 6-C (généralement les deux) avec 3 branches ou plus, soit 6-C plus longue (et généralement beaucoup plus solide) que 5-C

21 (20). Comb avec environ 70 écailles disposées en plusieurs rangées (=> sous-genre Zavortinkius)

Clés des larves de stade IV
Comb avec une seule rangée irrégulière ou un groupe de $\leq 25$ écailles ou épines ......................................................... $\rightarrow$ 22

22 (21). Comb composé d’une vingtaine d’écailles .............................................. $tricholabis$

Comb composé d’épines .............................................................................. $\rightarrow$ 23

23 (22). La distance entre les épines distales du pecten est constante .......................... caspius

Au moins une épine distale du pecten est plus largement espacée .................. $\rightarrow$ 24

24 (23). Antenne très faiblement spiculée ; pecten composé d’épines très rapprochées dont la plupart ont $\geq 3$ denticules basaux ; seule l’épine la plus distale est plus espacée ($\Rightarrow$ sous-genre Fredwarsius) .................................................. vittatus

Antenne spiculée ; épines du pecten moins rapprochées et généralement avec un seul denticule basal (ou aucun) ; au moins les 2 épines distales plus espacées ............................................................... $\rightarrow$ 25

25 (24). Épines du pecten avec plusieurs denticules basaux ...................... $dentatus$ (en partie)

Épines du pecten avec un seul denticule basal ........................................... $fuscinervis$
**26 (20).** Comb composé d’épines à pointes acérées, sans franges autour de l’apex

**27 (26).** Comb généralement composé d’écailles, sinon d’épines à pointes émoussées et frangées à l’apex ———> 27

**27 (26).** Soies céphaliques 6-C unibranches (rarement doubles), beaucoup plus longues et généralement plus fortes que 5-C ———> 28

**28 (27).** Soies céphaliques 5-C avec 2-3 branches ———> *dentatus* (en partie)

**28 (27).** 6-C avec ≥ 2 branches, pas ou à peine plus longues que 5-C ———> 29

**28 (27).** 5-C avec 5-6 branches ———> *hirsutus*
29 (27). Siphon formant un angle net ventral au niveau de l’insertion de la paire de soies subventrales 1-S ; 1-S deux fois plus longues que le diamètre du siphon au point d’insertion.

........................................................................................................................................> 30

Siphon non anguleux ; 1-S pas ou à peine plus longues que le diamètre du siphon ........................................ > 31

30 (29). Pecten avec des épines distales droites

................................................................................................................................. argenteopunctatus ou punctothoracis

Pecten avec des épines distales légèrement recourbées à l’apex

........................................................................................................................................ mixtus

31 (29). Indice siphonal 4,5 ; comb avec 5 à 6 épines

........................................................................................................................................ domesticus

Indice siphonal ≤ 3 ; comb avec généralement > 6 épines ................................................................. > 32
La distance entre les épines distales du pecten est constante ; ces épines sont simples ; soies céphaliques 4-C particulièrement grandes (⇒ sous-genre *Hopkinsius*)

Au moins une des épines distales du pecten est plus espacée et simple ; 4-C très petites .............................................. > 33

Pecten avec 9 à 11 épines de couleur pâle, dont une seule est plus espacée (⇒ sous-genre *Polyleptomyia*)

Pecten avec > 12 épines (généralement de couleur sombre), dont au moins 2 sont plus espacées .............................................. > 34

Paire de soies subventrales du siphon (1-S) très courtes, à peu près le quart du diamètre du siphon au point d’insertion .............................................. > 35

1-S courtes, entre la moitié et le tiers du diamètre du siphon au point d’insertion ................................................................. *vexans*

Tégument du clypéus recouvert d’un réseau de petites plaques arrondies et sclérotinisé, visible à fort grossissement .................................................. *albothorax*

Clypéus sans ces petites plaques ................................................................. > 36

Les épines du pecten portent 1 seul denticule secondaire ; les 3 ou 4 épines apicales du pecten sont à peu près de la même longueur que les autres

............................................................................................................................................  *circumluteolus*
Plusieurs épines du pecten portent 3 à 4 forts denticules secondaires ; les 3 ou 4 épines apicales du pecten sont plus développées que les autres ............. > 37

37 (36).
Mentum avec 11 dents de chaque côté de la dent médiane

................................................................. bolensis

Mentum avec ≥ 16 dents de chaque côté de la dent médiane ....................................................... jamoti

38 (26).
Antenne plus longue que la tête .................................................................................. > 39

Antenne plus courte que la tête ................................................................................... > 40

39 (38).
Au moins la moitié basale de l’antenne pâle ; soies antennaires 1-A implantées nettement au-delà du milieu de l’antenne

................................................................. alboventralis

Moins du quart basal de l’antenne pâle, assombri au-delà ; 1-A au milieu de l’antenne, ou seulement à peine au-delà ................................................................. abnormalis

40 (38).
Antenne à peine plus courte que la tête ........................................................................ > 41

Antenne beaucoup plus courte que la tête (jusqu’à 0,71, généralement 0,5) ................ > 42

41 (40).
Soies caudales supérieures (2-X) avec 13-19 branches ......................................... mattinglyi

2-X avec 5-7 branches ........................................................................ dalzieli

42 (40).
Soies céphaliques 6-C avec 2 ou 3 branches, beaucoup plus longues que 5-C ; soies subventrales de siphon (1-S) unibranches ................................................. > 43

6-C avec ≥ 4 branches, rarement plus longues que 5-C ; 1-S avec ≥ 2 branches ......... > 44

43 (42).
Soies céphaliques 6C à 2 branches, beaucoup plus longues que la tête ; épine distale du pecten plus espacée ; papilles annales lancéolées, environ deux fois la longueur de la selle

................................................................. centropunctatus
6-C à 3 branches, légèrement plus courtes que la tête ; épine distale du pecten pas plus espacée ; papilles annales ovoïdes, la paire dorsale à peu près aussi longue que la selle.

**Papilles annales très courtes et arrondies, mesurant moins de la moitié de la longueur de la selle ; soies céphaliques 6-C nettement plus longues que 5-C.**

- Papilles annales au moins aussi longues que la selle ; 6-C pas, ou à peine, plus longues que 5-C. > 45

**Soies subventrales du siphon (1-S) beaucoup plus courtes que le diamètre du siphon ; siphon peu sclérotinisé, de couleur pâle.** > 46

- 1-S à peu près aussi longues, ou plus longues, que le diamètre du siphon ; siphon fortement sclérotinisé, brun foncé (⇒ sous-genre Albuginosus). > 47

**Comb avec 40-50 écailles** tarsalis

**Comb avec 20-30 écailles** mutilus

**Comb avec 9-14 épines frangées sombres**

- **Comb avec > 20 écailles pâles** haworthi

---

**nigricephalus**

**irritans**

**stokesi**

**haworthi**
Clé du genre *Anopheles* (genre => sections)

*Anopheles stephensi* a pour le moment une répartition en Afrique limitée à Djibouti, l’Éthiopie et la République du Soudan mais cette espèce est inclue dans la clé car potentiellement invasive plus à l’Ouest.

Les larves des espèces suivantes sont inconnues et ne sont donc pas mentionnées dans cette clé d’identification :

*Anopheles (Cellia) brumpti* Hamon & Rickenbach, 1955,
*Anopheles (Cellia) hervyi* Brunhes, Le Goff & Geoffroy, 1999.

1. Soies clypéales internes (2-C) rapprochées, la distance entre les soies 2-C est plus faible qu’entre une soie 2-C et une soie clypéale externe (3-C) (=> sous-genres *Anopheles* et *Christia*)

   ![Section I](page 107)

   Les soies 2-C séparées par une distance à peu près égale ou supérieure à celle entre une soie 2-C et une soie 3-C (=> sous-genre *Cellia*)

   ![Section II](page 108)

2 (1). Soies clypéales externes (3-C) à 8 branches ou plus

   ![Section III](page 108)

3 (2). Soies clypéales internes (2-C) fortement branchées sur la moitié apicale

   ![Section IV](page 108)

4. 2-C simples ou légèrement plumeuses ou aciculées ; si les acicules sont présents, ils sont fins, répartis sur toute la longueur de la soie et ne sont pas limités à la moitié apicale

   ![Section V](page 109)
Soies de la selle (1-X) à au moins 5 branches

Section IV (page 110)

1-X à 1-4 branches

> 5

Thorax et abdomen latéralement et ventralement avec de nombreux spicules, non disposés en ceinture

Section V (page 112)

Côtés de l’abdomen et du thorax sans spicules

> 6

Longueur de la plaque abdominale principale sur le tergite V égale à au moins trois quarts de la distance entre les bases des soies palmées (1-V)

Section VI (page 112)

Cette plaque ≤ deux tiers de la distance entre les soies palmées

> 7

Les deux longues soies mésopleurales (9-M et 10-M) ordinairement simples, parfois une soie à 2 ou 3 branches

Section VII (page 114)

Une de ces soies, au moins, plumeuse ou divisée en plus de 3 branches

> 8

Une des deux longues soies métapleurales (9-T ou 10-T) simple, l’autre plumeuse

Section VIII (page 115)

9-T et 10-T plumeuses

Section IX (page 116)
Clé de la section I
(espèces appartenant aux sous-genres Anopheles et Christya)

1. Feuillets des soies palmées des segments abdominaux III-VII (1-III à 1-VII) simples, sans dentelures

   Ces feuillets avec des dentelures bien développées

   

2 (1). Soies antennaires (1-A) avec > 20 branches ; soies clypéales externes (soies 3-C) simple ou avec jusqu’à 30 branches

   1-A avec < 20 branches ; 3-C avec ≥ 40 branches

   coustani ou paludis ou tenebrosus ou ziemanni
Clé de la section II

1. Soies palmées des segments abdominaux I et II (1-I, 1-II) indifférenciés (i.e. les feuillots sont rudimentaires, pas en forme de palme) ; soies clypéales internes (2-C) délicatement aciculées

...........................................................................................................................................> argenteolobatus (en partie) ou murphyi (en partie)

1-I partiellement différenciées et 1-II complètement différenciées ; 2-C nettement branchues

...........................................................................................................................................> 2

2 (1).

Feuillots des soies palmées des segments III à VII (1-III à 1-VII) avec des filaments courts et émoussés

...........................................................................................................> pharoensis (en partie)

Ces filaments plus longs et à apex effilés

...........................................................................................................> pharoensis (en partie) ou squamosus

Clé de la section III

1. Les deux soies mésopleurales (9-M et 10-M) simples ou occasionnellement à deux branches ; feuillots des soies palmées abdominales (1-1 à 1-VII) avec des apex étirés et pointus, et avec de longs filaments

...........................................................................................................................................> 2

9-M ou 10-M plumeuse ; 1-1 à 1-VII avec des apex courts et arrondis

...........................................................................................................> rufipes (en partie)
2 (1). Soies clypéales externes (3-C) très courtes, ≤ au quart de la longueur des soies clypéales internes (2-C); branches des soies 2-C à peu près symétriques.

3-C ≠ à la moitié des soies clypéales internes; 2-C à branches nettement plus nombreuses du côté interne.

3 (2). La plupart des branches des soies clypéales internes (2-C) divergent près de l’apex.

3-C à la moitié des soies clypéales internes; 2-C à branches nettement plus nombreuses du côté interne.

La plupart des branches de 2-C divergent au milieu de la soie.

Les soies clypéales externes (3-C) plus petites que les soies clypéales internes (2-C) (3-C mesurant entre la moitié et les trois quarts de 2-C); l’apex des soies clypéales postérieures (4-C) n’atteint pas l’insertion des soies 2-C (longueur de 4-C < la distance entre les insertions d’une soie clypéale postérieure et une soie clypéale interne).
3-C à peu près aussi longues que 2-C ; l’apex des 4-C atteint, voire dépasse l’insertion des 2-C (longueur de 4-C ≥ la distance entre les insertions d’une soie clypéale postérieure et une soie clypéale interne).
4 (2). Plaque tergale principale sur le segment V très grande (plus longue que la distance entre les bases des soies palmées 1-V) et occupant entre un tiers et la moitié de la longueur du segment ........................................... *flavicosta* (en partie)

- Plaque tergale principale plus petite

........................................... > 5

5 (4). Plaque tergale principale sur le segment V presque égale à la distance entre les bases des soies palmées (1-V)

- Plaque tergale principale mesurant moins que la distance entre l’insertion des soies palmées (entre la moitié et les trois quarts de la distance entre les 1-V)

........................................... > 6

6 (5). Soies clypéales postérieures (4-C) bifides ou avec des branches latérales bien marquées

- 4-C simples

........................................... > 7

7 (6). Feuillets de soies palmées abdominales (1-I à 1-VII) avec des filaments très courts, environ un sixième de la longueur des feuillets

- Ces filaments plus longs

........................................... *marshallii* (en partie) ou *hancocki* (en partie)
Clé de la section V

1. Bord latéral des plaques tergales principales régulièrement arrondi ; cette plaque du segment V mesure au plus les deux tiers de la distance entre l’insertion des soies palmées .......................................................... wellcomei (en partie)

Bord latéral des plaques tergales principales légèrement relevé latéralement ; cette plaque du segment V mesure à peu près la même longueur que la distance entre l’insertion des soies palmées .......................................................... theileri ou wellcomei (en partie)

Clé de la section VI

1. Soies mésopleurales 9-M et 10-M : une simple et une plumeuse .......................................................... sergentii

2 (1). 9-M et 10-M simples .......................................................... > 2

2 (2). Profondeur de la plaque abdominale principale sur le segment V ≥ la moitié de la profondeur du segment .......................................................... > 3

La profondeur de cette plaque abdominale principale est nettement inférieure à la moitié de la profondeur du segment .......................................................... > 5

3 (2). La plaque principale sur le segment abdominal V est à peu près deux fois plus longue que large ; généralement sans plaque accessoire .......................................................... funestus

Plaque abdominale principale au moins 3 fois plus longue que large ; 1 à 3 plaques accessoires libres présentes sur presque tous les segments .......................................................... > 4
4 (3).
Soies de la selle (1-X) à 3-4 branches ;
1 plaque abdominale accessoire présente sur la plupart des segments

1-X simple ;
2 plaques abdominales accessoires

...............................................................................................................
flavicosta (en partie)

5 (2).
Soies de la selle (1-X) avec 2-4 branches .................................................. > 6
1-X unibranchue ................................................................. > 8

6 (5).
Soies clypéales externes (3-C) avec 1 ou 2 branches .................................................. > 7
3-C avec 3-4 branches ................................................................. domicolus (en partie)

7 (6).
Présence d’une paire de plaques accessoires métathoraciques ;
1er segment abdominal généralement avec 2 plaques accessoires

...............................................................................................................
domicolus (en partie)

Plaques métathoraciques absentes ;
1er segment abdominal sans plaque accessoire ............................. longipalpis (en partie)

8 (5).
Soies internes de l’épaule (1-P) très aplaties ;
insertion des soies de l’épaule 1-P et 2-P nettement séparées ;
soies clypéales internes (2-C) aciculées ou finement branchues ................................ natalensis

Soies 1-P différentes ;
les insertions de 1-P et 2-P proches l’une de l’autre ;
2-C simples et unibranchues ........................................ brucei ou rivulorum ou rivulorum-like
Clé de la section VII

1. Soies intérieures de l’épaule (1-P) peu développées, à tubercules basaux très petits ou inexistants .............................................. arabiensis ou coluzzii ou gambiae ou melas

1-P bien développées, implantées sur des tubercules basaux bien individualisés .............................................. > 2

2 (1). Soies de selle (1-X) à 3-4 branches .............................................. > 3

1-X simples ou bifides .............................................. > 4

3 (2). Sur la plupart des segments abdominaux, 3 plaques accessoires sont présentes .............................................. longipalpis (en partie)

1 seule plaque accessoire .............................................. brunnipes (en partie)

4 (2). Sur au moins quelques segments abdominaux, 3 plaques accessoires sont présentes .................................

1 seule plaque accessoire sur tous les segments abdominaux .............................................. > 5

5 (4). Soies clypéales externes (3-C) à 4-7 branches .............................................. argenteolobatus (en partie)

ou murphyi (en partie)

3-C à 1, 2 ou 3 branches .............................................. argenteolobatus (en partie)

ou cydippis (en partie)
Clé de la section VIII

1. Antenne avec un groupe de spicules sur le tiers basal du bord interne
   - 
   - 
   - 
   - 
   - .......................................................... \textit{rhodesiensis}

2. Antenne sans ce groupe de spicules
   - 
   - 
   - 
   - 
   - 
   - .......................................................... > 2

2 (1). Les soies de la selle (1-X) se divisent en 2-3 branches \textit{demeilloni} (en partie)
   1-X simple .......................................................... > 3

3. Soies latérales des segments abdominaux IV-VI (6-IV à VI) se divisent en $\geq 10$ branches terminales
   - 
   - 
   - 
   - 
   - .......................................................... \textit{freetownensis}

3 (2). Ces soies latérales divisées $\leq 8$ branches
   - 
   - 
   - 
   - 
   - .......................................................... > 4

4 (3). Soies longues métapleurales (9-T et 10-T), 1 simple et 1 branchue \textit{demeilloni} (en partie)
   9-T et 10-T branchues ........................................ \textit{stephensi}
Clé de la section IX

1. Toutes les soies palmées abdominales avec des feuillots indifférenciés, en forme de pinceau ................................................................. maculipalpis

- Certaines soies palmées abdominales avec des feuillots différenciés, en forme de feuille, épaulés et/ou dentelés ................................................................. > 2

2 (1). Les deux longues soies mésopleurales (soies 9-M et 10-M) plumeuses .......... cinereus

- Au moins une de ces deux soies simple (non plumeuse), l’autre parfois bifide ........ > 3

3 (2). Soies internes de l’épaule 1-P peu développées, ne dépassant pas la moitié de la longueur des soies internes de l’épaule 2-P et avec < 10 branches

- 1-P bien développées, ≥ trois quarts de la longueur de 2-P et avec > 9 branches, souvent beaucoup plus ................................................................. > 4

4 (3). Soies clypéales internes (soies 2-C) à peine ou nettement plumeuses

- 2-C simples et lisses ................................................................. > 7
Les épines basales des groupes de soies méso et métapleurales (9-M à 12-M et 9-T à 12-T) sont grandes, crochues et nettement pointues

> 6

Ces épines petites, à pointe émoussée

6 (5).

Soies clypéales externes (soies 3-C) à 4-7 branches ................. *argenteolobatus* (en partie)

3-C simples ou à 2-3 branches ........ *argenteolobatus* (en partie) ou *cydippis* (en partie)

7 (4).

Soies prothoraciques de l’épaule (1-P, 2-P) bien séparées, implantées sur de petits tubercules ; soies palmées du 2ème segment abdominal (1-II) avec des feuillets indifférenciés et soies palmées du 3ème segment abdominal (1-III) avec des feuillets partiellement indifférenciés

.........................................................................................................................................

*salbaii*

Bases des 1-P et 2-P très rapprochées ou soudées ; soies 1-II, même si elles sont petites, avec des feuillets différenciés ; soies 1-III avec des feuillets complètement différenciés

....................................................................................................................................... > 8

8 (7).

Soies internes de l’épaule (soies 1-P et 2-P) implantées sur de gros tubercules fusionnés ; épines basales des groupes méso- et métapleuraux (soies 9-M à 12-M et 9-T à 12-T) grandes, fortes et nettement pigmentées

..............................................................................................................................................

*christyi*

1-P et 2-P insérées sur des tubercules de taille moyenne, ordinairement proches mais distincts, parfois fusionnés ; épines basales des groupes pleuraux petites et peu pigmentées

..............................................................................................................................................

*pertoriensis*
Clé du genre *Coquillettidia*

Les larves des espèces suivantes sont inconnues et ne sont donc pas mentionnées dans la clé:
*Coquillettidia (Coquillettidia) annettii* (Theobald, 1901),
*Coquillettidia (Coquillettidia) cristata* (Theobald, 1904),
*Coquillettidia (Coquillettidia) voltaensis* (Danilov, 1982).

1. Soies 3-VIII avec 2 branches, ou bifides à l’apex (rarement à 3 branches)
   - .............................. > 2
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................

   3-VIII unibranche ; soie antennaire (1-A) implantée à 0,57-0,68 de la base ........................................... *aurites*

2 (1). Soies antennaires sous-apicales (2-A et 3-A) de longueur à peu près égale, et à peu près 0,1 de la longueur du segment flagellaire ; soie antennaire (1-A) insérée à environ 0,57 de la base ; brosse ventrale (4-X) sans soie précratale
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................

   2-A et 3-A de longueur nettement inégale, et la plus longue à peu près 0,5 de la longueur du segment flagellaire ; 1-A insérée à 0,7-0,78 de la base ; 4-X avec 3 à 5 soies précratales
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................

   .......................................................... *metallica*

   2-A et 3-A de longueur nettement inégale, et la plus longue à peu près 0,5 de la longueur du segment flagellaire ; 1-A insérée à 0,7-0,78 de la base ; 4-X avec 3 à 5 soies précratales
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................
   - ..............................

   .......................................................... *maculipennis*
Clé du genre Culex

Les larves des espèces suivantes sont inconnues et ne sont donc pas mentionnées dans la clé :
Culex (Culex) ornatothoracis Theobald, 1909,
Culex (Eumelanomyia) galliardi Edwards, 1941,
Culex (Eumelanomyia) rima Theobald, 1901.

1. Segment anal avec brosse ventrale (4-X) absente (=> sous-genre Kitzmilleria)

2 (1). Soies céphaliques 5-C et 6-C minuscules (=> sous-genre Lasiosiphon)

3 (2). Siphon avec 6-8 paires de soies subdorsales (soies 2-S), longues et rigides, sur les deux tiers distaux

4. Siphon différent
4 (3). Siphon avec des épines saillantes près de l’apex

................................................................. > ingrami

Siphon sans épines saillantes près de l’apex ........................................ > 5

5 (4). Siphon gonflé et fortement convexe bilatéralement vers le milieu ................ > 6

Siphon peu gonflé, tout au plus unilatéralement convexe ............................. > 9

6 (5). Les soies subventrales du siphon (soies 1-S) longues et simples ............... > 7

1-S fortement branchues ........................................................................ > 8

7 (6). Bande sombre préapicale
du siphon assez large ;
une seule paire de soies siphonales sub-dorsales (2-S)

................................................................. > duttoni

Bande sombre préapicale
du siphon moins large et plus proche
de l’extrémité du siphon ;
deux paires de 2-S ........................................................................... > watti
8 (6). Siphon fortement spiculé, au moins sur la surface ventrale au voisinage du pecten ; pecten avec environ 20 épines

9 (5). Pecten couvrant les trois quarts basaux du siphon ; indice siphonal environ 6

10 (9). Pecten couvrant 0,5 à 0,6 du siphon ; indice siphonal à peu près 3 (=> sous-genre Barraudius) 

11 (10). Soies subventrales du siphon (1-S) avec 8-10 touffes disposées en zig-zag sur la face ventrale du siphon ; antenne abondamment spiculée

1-S avec 7-8 touffes presque alignées sur la face ventrale du siphon ; antenne modérément spiculée
12 (10).
Mentum à bords droits avec de très nombreuses petites dents qui ne sont pas visibles à faible grossissement ; comb avec $\leq 6$ épines

13 (12).
Soie céphalique 8-C avec 2, rarement 3, branches modérément longues

14 (12).
Soies céphaliques 5-C et 6-C plus courtes que la tête ; siphon avec un indice d’environ 5 ou 6 ; soies subventrales du siphon (1-S) plus longues que le diamètre du siphon aux points d’insertion

15.
Au moins un de ces trois caractères est inexact
15 (14).
Soies céphaliques 5-C et 6-C sont toutes deux beaucoup plus courtes que la tête.

5-C et 6-C sont toutes deux à peine plus courtes que la tête.

16 (14).
Comb composé d’épines, en tout ou partie ................. > 17
Comb entièrement composé d’écailles ......................... > 24

17 (16).
Indice siphonal environ 3,5 ;
comb composé de 7-8 épines ;
siphon sensiblement courbé vers le haut près de l’apex.

Indice siphonal > à 3,5 (et souvent > à 6 sauf chez les espèces à comb avec un grand nombre de dents) ;
siphon non recourbé vers le haut près de l’apex ......................... > 18

18 (17).
Épine de la valve dorsale du siphon (6-S)
exceptionnellement longue,
ettement denticulée vers la base.

Cette épine dorsale est courte et peu visible, non denticulée ......................... > 19
**Clés des larves de stade IV**

19 (18). Siphon très long, indice siphonal ≥ 10 ;
comb uniquement composé d’épines (sans écaille) ................................. > 20

- Indice siphonal généralement < 8, mais si l’indice est d’environ 9,
comb est alors composé en grande partie d’écailles ...................... > 21

20 (19). Soies subventrales du siphon (1-S) simples
et plus longues que le diamètre du siphon ;
les épines les plus distales du pecten
très largement espacées ;
écailles du comb de deux tailles différentes

- 1-S bien plus courtes que le diamètre du siphon ;
certaines d’entre elles à deux branches ;
les épines du pecten régulièrement espacées ;
écailles du comb de taille à peu près égale

- Comb de ≤ 9 dents, uniquement des épines

- Comb de ≥ 14 dents, dont certaines peuvent être des écailles .................. > 22

22 (21). Comb composé
uniquement d’épines ;
les soies céphaliques 5-C et 6-C
comportent respectivement
3-4 et 3 branches

- Comb souvent composé en partie d’écailles ;
5-C, généralement, et 6-C, toujours, avec 1 ou 2 branches .................. > 23
Soies céphaliques 5-C et 6-C à peu près aussi longues que la tête ; comb avec à la fois des épinés (surtout) et des écailles (en petit nombre) ................................................. simpsoni

5-C et 6-C nettement plus courtes que la tête ; comb avec des écailles et des épines (en nombre à peu près égal) ................................................. kingianus

Soies céphaliques 5-C et 6-C simples ................................................................................................................................. > 25

5-C et 6-C avec ≥ 2 branches ................................................................................................................................. > 26

Épines du pecten avec de nombreux et fins denticules secondaires s’étendant sur toute la partie ventrale de l’épine ; soies céphaliques 5-C et 6-C à 2-4 branches ................................................................................................................................. > 26

Ces épines avec un ou deux forts denticules secondaires près de la base et à peu près 3 fins denticules en position distale ; 5-C et 6-C unibranchues ................................................................................................................................. horridus (en partie)

Indice siphonal d’environ 5 ou moins ................................................................................................................................. > 27

Indice d’environ 6 ou plus ................................................................................................................................. > 35

Siphon à légère courbure sigmoïdale en vue latérale ; papilles annales au moins aussi longues que la selle ................................................................................................................................. pipiens (en partie)

Siphon sans cette courbure ; papilles annales de taille variable ................................................................................................................................. > 28
28 (27). Tête et siphon noirâtres ; antenne < la moitié de la longueur de la tête ; indice siphonal ≤ 3 ; papilles annales à peu près trois fois la longueur de la selle .................................................................................................................. > 29

Tête et siphon pas plus sombre que brun foncé ; antenne ≥ la moitié de la longueur de la tête ; indice siphonal ≥ 3 (généralement > 3) ; papilles annales généralement plus courtes ............................................................................................................................ > 30

29 (28). Antenne spiculée ; comb avec environ 30 écaillles ............................................................................................................................... nebulosus

Antenne sans spicules ; comb avec ≤ 18 écaillles ............................................................................................................................... cinereus

30 (28). Paire dorsale de papilles annales ≤ la longueur de la selle ; soies caudales supérieures (2-X) avec au moins 3 branches, généralement avec 4 ou plus ; soies subventrales du siphon (1-S) implantées très près de la ligne ventrale médiane ............................................................................................................................. > 31

Paire dorsale de papilles annales plus longues que la selle ; 2-X généralement à 2 branches, rarement à 3 branches ; 1-S implantées en position beaucoup plus latérale ............................................................................................................................. > 34

31 (30). Indice du siphon environ 2,5 ; papilles annales très petites, presque rondes ............................................................................................................................... sitiens (en partie)

Indice du siphon environ 5 ......................................................................................................................................................................................... > 32
32 (31). Siphon avec la soie subventrale proximale (1a-S) implantée en deçà de la dernière épine du pecten ; comb avec environ 35 écailles ; soie de la selle (1-X) moins longue que la selle, à 2 ou 3 branches ; siphon sans courbure sigmoïdale ; papilles annales petites et lancéolées.

..............................................................................................................................

laticinctus

1a-S implantée au-delà de la dernière épine du pecten ; 1-X plus longue que la selle, unibranche ; siphon à légère courbure sigmoïdale en vue latérale ; papilles annales très petites, presque rondes ..............................................................................................................................> 33

33 (32). Comb avec 65 écailles environ

..............................................................................................................................

thalassius

Comb avec 35 écailles environ .............................................................................................................................. sitiens (en partie)

34 (30). Soie céphalique 9-C généralement moins longue que la moitié de la longueur de la soie 8-C et avec une moyenne de 3,5 branches ; siphon généralement avec des côtés nettement convexes

................................................................................................................

quinquefasciatus

9-C généralement plus longue que la moitié de longueur de 8-C et avec environ 6 branches ; siphon généralement avec des côtés moins convexes

................................................................................................................

pipiens (en partie)
35 (26). Siphon brun très foncé ................................................................. > 36

Siphon brun pâle à presque incolore ..................................................... > 37

36 (35). Soies subventrales du siphon (1-S) à peu près aussi longues que le diamètre du siphon

- Siphon brun très foncé ......................................................................... > 36
- Siphon brun pâle à presque incolore ..................................................... > 37

36 (35). Soies subventrales du siphon (1-S) à peu près aussi longues que le diamètre du siphon

- Soies subventrales du siphon (1-S) à peu près aussi longues que le diamètre du siphon ................................................................. > 36
- Soies subventrales du siphon (1-S) légèrement ou 1,5 fois plus longues que le diamètre du siphon au point d’insertion ......................................................... > 39

37 (35). Pecten à épines bifides à l’extrémité, avec un grand (et parfois un petit) denticule basal

- Pecten à épines bifides à l’extrémité, avec un grand (et parfois un petit) denticule basal ................................................................. > 38
- Pecten à épines non bifides à l’extrémité, souvent avec plus de 2 denticules ................................................................. > 38
- Pecten à épines non bifides à l’extrémité, souvent avec plus de 2 denticules ................................................................. > 38

38 (37). Soies subventrales du siphon (1-S) légèrement ou 1,5 fois plus longues que le diamètre du siphon au point d’insertion ......................................................... > 39

- Soies subventrales du siphon (1-S) légèrement ou 1,5 fois plus longues que le diamètre du siphon au point d’insertion ......................................................... > 39
- 1-S nettement plus courtes que le diamètre du siphon ................................................................. > 40

- 1-S nettement plus courtes que le diamètre du siphon ................................................................. > 40

39 (38). Soies subventrales du siphon (1-S) légèrement ou 1,5 fois plus longues que le diamètre du siphon au point d’insertion ......................................................... > 39

- Soies subventrales du siphon (1-S) légèrement ou 1,5 fois plus longues que le diamètre du siphon au point d’insertion ......................................................... > 39

- 1-S nettement plus courtes que le diamètre du siphon ................................................................. > 40
Brosse ventrale (4-X)
sans soies précratales ;
soies subventrales du siphon (1-S)
mesurent 1,5 fois le diamètre du siphon
au point d’insertion ;
bord distal de la selle sans spicule

\[ \text{tритaeniorhynchus} \]

4-X avec des soies précratales ;
1-S à peu près égales
au diamètre du siphon au point d’insertion ;
bord distal de la selle avec spicules

\[ \text{wiglesworthi} \]

Soies céphaliques 5-C et 6-C mesurent
à peu près la moitié de la longueur de la tête ;
ces soies peu plumeuses

\[ \text{rubinotus} \]

5-C et 6-C à peu près aussi longues que la tête ;
nettement plumeuses

\[ > 41 \]

Les denticules des épines les plus distales du pecten
sont nombreux (au moins 6), bien réguliers, et sur tout le côté ventral de l’épine ;
brosse ventrale (4-X) avec une ou plusieurs soies précratales

\[ > 42 \]

Ces denticules moins nombreux (≤ 5),
irréguliers pour la taille et la position, en particulier sur le côté ventral de l’épine ;
4-X sans soie précratale

\[ > 43 \]

Soies clypéales postérieures (4-C) unibranchues ;
pecten avec 12-15 épines ;
selle avec un bord distal uni

\[ \text{sunyaniensis} \]
4-C bifides au-delà du milieu ; pecten avec 8-10 épines ; selle couverte de rangées de petits spicules et avec 1 ou 2 épines sur le bord distal

Toutes les épines du pecten avec ≤ 3 denticules secondaires ........................................... > 44

Au moins une partie de ces épines avec ≥ 4 denticules secondaires ................................ > 45

Antenne se rétrécissant brusquement juste au-delà de l’insertion de la soie antennaire 1-A ; antenne assombrie à la base ainsi qu’au-delà de cette soie

Antenne se rétrécissant beaucoup plus progressivement ; antenne assombrie seulement au-delà de cette soie

Indice siphonal entre 8 et 11 ; paire ventrale de papilles annales beaucoup plus courte que la paire dorsale ........ > 46

Indice siphonal entre 6 et 7,5 ; papilles annales à peu près égales ......................................... > 47

Soies caudales supérieures (2-X) et inférieures (3-X) unibranchues

semibrunneus
2-X à deux branches ;
3-X unibranchues
ou parfois à 2 branches

... decens ou invidiosus

47 (45).
Indice siphonal environ 6 ;
soies céphaliques 6-C
avec presque toujours 2 branches,
rarement 3 ;
épines les plus distales du pecten
avec 2 denticules

... antennatus

Indice siphonal environ 7 ;
6-C avec ≧ 3 branches ;
épines les plus distales du pecten avec environ 4 denticules

48 (47).
Les soies subventrales du siphon (1-S)
mesurent à peu près un tiers
de la largeur du siphon
aux points d’insertion

... univittatus ou quasiguarti

1-S mesurent à peu près
les trois quarts de la largeur
du siphon aux points d’insertion

... neavei ou perexiguus ou trifoliatus
Clé du genre *Culiseta*

1. Antenne plus courte que la tête ;
   soies céphaliques 5-C et 6-C simples ;
   siphon court, index siphonal ≤ 2.0 ;
   selle incomplete

   ![Image](image1)

   **longiareolata**

Clé du genre *Eretmapodites*

La larve d’*Eretmapodites oedipodeios* Graham, 1909 est inconnue
et n’est donc pas mentionnée dans la clé.
La larve de la sous-espèce nominale d’*Eretmapodites wansoni* Edwards, 1941 est inconnue mais la larve de la sous-espèce *douceti* Adam & Hamon, 1959 est connue et figure dans la clé.

1. Soies abdominales 6-I à 6-VI implantées
   sur de forts bombements (tubercules coniques)
   sclérotinisé et à surface denticulée

   ![Image](image2)

   **chrysogaster**

   6-I à 6-VI implantées soit sans bombement,
   soit implantées sur un bombement à surface lisse ........................................... > 2

2 (1). Comb avec des épines fortement sclérotinisées .............................................. > 3

   ![Image](image3)

   Comb avec des écailles faiblement sclérotinisées ............................................. > 4

3 (2). Soies latérales des segments abdominaux I-VI
   implantées sur de petites bosses lisses et arrondies ;
   comb avec 2-8 épines en une rangée irrégulière ............................................ *wansoni*
Ces soies implantées sans bosses, ou sur des bosses très petites et rudimentaires ; comb avec 7-20 épines en 1 ou 2 rangées ir régulières ..........................\textit{dracaenae}

4 (2).

Soies 3-VIII forte, très sclérotinisées, simples à la base puis en 3-6 branches

....................................................................................................................

\textit{quinquevittatus}

3-VIII fines, peu visibles, simples à la base puis en 6 branches ................................... > 5

5 (4).

Soies thoraciques 9-M avec 12-24 branches ; brosse ventrale (4-X) avec, au plus, 1 soie double, les autres simples

...............................................................................................................................

\textit{inornatus}

9-M avec environ 30 branches ; 4-X avec au moins 3 soies doubles .......................... \textit{forcipulatus}

\textbf{Clé du genre \textit{Ficalbia}}

1. Antennes sombres à l’extrémité et à la base, partie centrale pâle

........................................................................................................................

\textit{malfeyti}

Antennes foncées dans les 0,80-0,87 basaux, apex pâle

........................................................................................................................

\textit{circumtestacea ou uniformis}
Clé du genre *Lutzia*

1. Portion de la tête qui porte les brosses buccales nettement projetée en avant ; siphon très court, avec une douzaine de soies subventrales (1-S) ; pecten avec environ 10 épines insérées jusqu’à l’apex du siphon ; selle complète beaucoup plus longue dorsalement que ventralement ................................................................. *tigripes*

Clé du genre *Manson*ia

1. Soies abdominales 3-VIII avec 2 branches, assez longues ................................................................. *uniformis*

3-VIII avec 3 à 5 branches, plus courtes .................................................................................................................. *africana*

Clé du genre *Mimomyia*

1. Siphon légèrement courbe et long, indice siphonal 7-8 ; comb avec une seule rangée de 12 épines grossièrement frangées ; pecten absent ................................................................. *mediolineata*

Caractères différents .................................................................................................................................................. > 2
Antenne mesure 1,3 fois la longueur de la tête, avec un segment apical qui mesure 0,53 à 0,62 fois la longueur du segment basal ; siphon conique (modifié pour percer les plantes aquatiques), indice siphonal environ 2

2 (1). Antenne et segment apical moins longs ; siphon non conique, indice siphonal > 2

3 (2). Antennes et soies céphaliques mesurent moins de 0,5 fois la longueur de la tête ; pecten avec 2-3 épines ; indice siphonal 3,5

3 Antennes et soies céphaliques 5-C et 6-C mesurent plus de 0,5 fois la longueur de la tête (parfois nettement plus) ; pecten présent ou absent ; indice siphonal variable

4 Comb avec une rangée proximale et un groupe distal d’écailles non disposées en rangée ; pecten absent

4 Comb avec des épines (et non des écailles) disposées en 1 ou 2 rangées ; pecten présent ou absent

pallida
plumosa
lacustris
5 (4).
Comb avec 2 rangées d’épines, celles de la rangée distale plus grosses que celles de la rangée proximale ; pecten présent.

6 (5).
Comb avec 1 rangée d’épines, au maximum 2 rangées avec la rangée distale à pas plus de 4 petites épines.

6

5.
Soies caudales inférieures (3-X) généralement à 5 branches ; indice siphonal environ 3 ; comb avec 5-7 épines en une seule rangée.

3-X avec 3 branches ; indice siphonal 3-5 ; comb avec 10-13 épines en une, parfois plusieurs, rangées.

-
Clé du genre *Toxorhynchites*

La larve de *Toxorhynchites (Afrorhynchus) lutescens* (Theobald, 1901) n’est pas décrite, mais Service (1990) en donne quelques caractéristiques si bien que l’espèce est mentionnée dans la clé.

1. Soies céphaliques 5-C simples
   
   2. 3. 4. 5. 6. 7. 8. 9. 
   
   ![Shillitonis](image)

   5-C avec 2-5 branches ...........................................................................................................

   *brevipalpis ou phytophagus*

   ![Viridibasis ou Lutescens](image)

Clé du genre *Uranotaenia*

La larve des espèces suivantes est inconnue et ces espèces ne sont donc pas mentionnées dans la clé :

*Uranotaenia (Pseudoficalbia) devemyi* Hamon, 1955,

*Uranotaenia (Uranotaenia) caeruleocephala* Theobald, 1901,

*Uranotaenia (Uranotaenia) caliginosa* Philip, 1931,

*Uranotaenia (Uranotaenia) mayeri* Edwards, 1912.

1. Segment abdominal VIII sans plaque ; brosse ventrale (4-X) implantée sur un bombement sclérotinisé
   
   ![Shillitonis](image)

   Segment abdominal VIII avec une paire de plaques latérales ; 4-X non implantée sur un bombement sclérotinisé ........................................................................................................... > 2

2 (1). Les soies céphaliques 5-C et 6-C sont des épines robustes ................................................................................................................................. > 3
5-C et 6-C sont fines ou robustes, mais pas en forme d’épines

3 (2).
Soies céphaliques 5-C et 6-C sont des épines plumeuses modérément robustes ; pecten avec 23-30 larges écailles faiblement sclérotinisées

5-C et 6-C très robustes et dentelées ; pecten avec < 20 écailles

4 (3).
Tête nettement plus longue que large

Tête aussi large, ou plus large, que longue

5 (4).
Comb avec les écailles du centre plus grandes que celles des extrémités ; tête noire

Comb avec des épines de taille assez uniforme ; tête non noire, plus pâle

mashonaensis ou nigromaculata

balfouri
6 (5). Soies subventrales du siphon (1-S) avec 12-14 branches ................................... *alba*

1-S avec environ 8 branches

---

7 (4). Comb avec des écailles de taille assez uniforme ........................................... *bilineata*

Comb avec des épines de taille nettement inégale

---

8 (7). Soies céphaliques 7-C à 2 branches ;
soies 4-C longues, simples et élancées ;
soies antennaires 2-A et 3-A spatulées ;
bord distal de la selle avec de forts spicules .............................................................. *chorleyi*

7-C avec ≥ 5 branches ;
4-C courtes et à nombreuses branches ;
2-A et 3-A non spatulées ;
bord distal de la selle sans forts spicules ......................................................... *pallidocephala*
9 (2). Pecten à écailles rondes chevauchantes

....................................................................................................................................

ornata

Pecten à écailles plus longues que larges, non chevauchantes ........................................................................> 10

10 (9). Comb avec des épines ....................................................................................................... > 11

Comb avec des écailles .............................................................................................................> 12

11 (10). Comb avec 10-12 épines

.......................................................................................................................................

fusca

Comb avec 5-8 épines .............................................................................................................. unguiculata

12 (10). Bord distal de la selle avec de petits spicules ;
soie de la selle (1-X) unibranchue et simple

....................................................................................................................................

annulata

Bord distal de la selle avec de larges spicules ;
1-X à deux branches à peine plumeuses ................................................................................ > 13

13 (12). Soies subventrales du siphon (1-S) avec 5 branches à peine plumeuses ................................................................. nivipous

1-S avec environ 12 branches à peine plumeuses ................................................................ cavernicola
Références


Coetzee M (2020) Key to the females of Afro-tropical *Anopheles* mosquitoes (Diptera: Culicidae). Malaria J 19:70


Edwards FW (1941) Mosquitoes of the Ethiopian Region III. – Culicine adults and pupae. Printed by order of the Trustees, British Museum (Natural History), London, 499 p


Gillies MT, Coetzee M (1987) A supplement to the Anophelinae of Africa South of the Sahara. The South African Institute for Medical Research N°55, Johannesburg, 143 p

Gillies MT, de Meillon B (1968) The Anophelinae of Africa South of the Sahara. The South African Institute for Medical Research N°54, Johannesburg, 343 p


Hopkins GEH (1952) Mosquitoes of the Ethiopian region I. – Larval bionomics of mosquitoes and taxonomy of Culicine larvae. Printed by order of the Trustees, British Museum (Natural History), London, 355 p


Huang YM (1979) Aedes (Stegomyia) simpsoni Complex in the Ethiopian Region with lectotype designation for simpsoni (Theobald), (Diptera: Culicidae). Mosq Systematics 11(3):221-34


Huang YM, Rueda LM (2017) Pictorial keys to the sections, groups, and species of the Aedes (Finlaya) in the Afrotropical Region (Diptera: Culicidae). Zootaxa 4221 (1):131-41


van Someren ECC (1956) Undescribed Culicine larvae and pupae from Uganda. Proc. R. Ent. Soc. Lond. (B) 25:3-12


Annexe 1

**Distribution des 216 espèces de moustiques par pays**

Les 8 pays sont listés d’ouest en est.
Le statut « Natif » indique un taxon dont la localité-type se trouve dans le pays ;
les statuts « Natif », « Probable », « Introduit » et « Douteux »
sont définis dans Ndiaye et al. (2021).

<table>
<thead>
<tr>
<th>Genre, sous-genre et espèce</th>
<th>Cap-Vert</th>
<th>Mauritanie</th>
<th>Sénégal</th>
<th>Gambie</th>
<th>Mali</th>
<th>Burkina</th>
<th>Niger</th>
<th>Tchad</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>Aedeomyia (Aedeomyia) africana Neveu-Lemaire, 1906</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ad. (Lepiothauma) furfurea (Enderlein, 1923)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Aedes (Aedimorphus) abnormalis (Theobald, 1909)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) alboventralis (Theobald, 1910)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) centropunctatus (Theobald, 1913)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) cumminsii (Theobald, 1903)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) dalzieli (Theobald, 1910)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) dentatus (Theobald, 1904)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) domesticus (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) foveolatus (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) mattinglyi Hamon &amp; Rickenbach, 1954</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) nigripes (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) ochraceus (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) ochraceus (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) taufflieti Rickenbach &amp; Ferrara, 1965</td>
<td>Douteux</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) tricholabis Edwards, 1941</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Adm.) vesans (Meigen, 1830)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Alb.) siroes Evans, 1929</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Catageiomyia) argentopunctatus (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) chamboni Cornet, 1968</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) dialloi Hamon &amp; Brengues, 1965</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) insoleus Edwards, 1936</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) irritans (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) minutus (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) mixtus Edwards, 1936</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) mutus Edwards, 1936</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) punctocephalus (Theobald, 1909)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cat.) tarsalis (Newstead, 1907)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Cornetius) coxi Cornet, 1973</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Diceromyia) furcifer (Edwards, 1913)</td>
<td>Probable</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Probable</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Dic.) taylori Edwards, 1936</td>
<td>Probable</td>
<td>Natif</td>
<td>Probable</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Fredwardsius) vittatus (Bigot, 1861)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Espèce</td>
<td>Localisation</td>
<td>Status</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>----------------------------------------------------------------------</td>
<td>--------------</td>
<td>--------</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Hopkinsius) ingrami Edwards, 1930</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Macidas) grahamii (Theobald, 1909)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Mac.) macidus (Karsch, 1887)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Mac.) nigerrimus (Theobald, 1913)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Mac.) sudanensis (Theobald, 1908)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Neomelaniconion) albothorax (Theobald, 1907)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Neo.) bolensis Edwards, 1936</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Neo.) circumalveolus (Theobald, 1908)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Neo.) ellinorae Edwards, 1941</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Neo.) mcintoshi Huang, 1985</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Ochlerotatus) caspius (Pallas, 1771)</td>
<td>Introduit</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Polyleptomyia) albocephalus (Theobald, 1903)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stegomyia) aegypti (Linnaeus, 1762)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) africanus (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) apicoargentus (Theobald, 1909)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) bromeliae (Theobald, 1911)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) denderensis Wolfs, 1949</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) dendrophilus Edwards, 1921</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) hansfordi Huang, 1997</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) lihi (Theobald, 1910)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) luteocephalus (Newstead, 1907)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) metallicus (Edwards, 1912)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) neoafricanus Cornet, Valade &amp; Dieng, 1978</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) opil Corbet &amp; van Someren, 1962</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) pseudofranciscus Chwatt, 1949</td>
<td>Probable</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Stg.) unimaculatus (Theobald, 1906)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Zavortinkius) fulgens (Edwards, 1917)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Ae. (Zac.) longipalpis (Grüngberg, 1905)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Anopheles (Anopheles) cousmani Laveran, 1900</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Ano.) obscurus (Grüngberg, 1905)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Ano.) paladis Theobald, 1900</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Ano.) tenacrus Donitz, 1902</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Ano.) ziemanni Grüngberg, 1902</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cellia) arabensis Patton, 1905</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) argenteolobatus (Gough, 1910)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) brohieri Edwards, 1929</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) Brucei Service, 1960</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) brumpi Hamon &amp; Rickenbach, 1955</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) brunipes (Theobald, 1910)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) christian (Newstead &amp; Carter, 1911)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) cinctus (Newstead &amp; Carter, 1910)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) cinereus Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) coelatus Coetzee &amp; Wilkerson, 2013</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) cylopsis de Meillon, 1931</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) demeilloni Evans, 1933</td>
<td>Douteux</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) domiculus Edwards, 1916</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
</tbody>
</table>

Clés dichotomiques d’identification des moustiques

Clés dichotomiques d’identification des femelles et des larves de moustiques (Diptera : Culicidae) du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad
<table>
<thead>
<tr>
<th>Species</th>
<th>Status 1</th>
<th>Status 2</th>
<th>Status 3</th>
<th>Status 4</th>
<th>Status 5</th>
<th>Status 6</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>An. (Cel.) díbali Patton, 1905</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Douteux</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) dureni Edwards, 1938</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) flaviscotis Edwards, 1911</td>
<td>Probable</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) freetouensis Evans, 1925</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) funestus Giles, 1900</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) gambiae Giles, 1902 (–forme S)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) hancocki Edwards, 1929</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) hervyi Brunhes, Le Goff &amp; Geoffroy, 1999</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) leesoni Evans, 1931</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) longipalpis (Theobald, 1903)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) marshali (Theobald, 1903)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) melanipes (Theobald, 1904)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td>Douteux</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) multicolor Cambouliu, 1902</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td>Douteux</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) murphyi Gillies &amp; de Meillon, 1968</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) natalensis (Hill &amp; Haydon, 1907)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) nili (Theobald, 1904)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) pharaonis Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) pretoriensis (Theobald, 1903)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) rhodesiensis Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) rivulorum Leeson, 1935</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) rivulorum-like (in Cohu et al 2003)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) rufipes (Gough, 1910)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) salbavi Mafli &amp; Coluzzi, 1958</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) sergenti (Theobald, 1907)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) somalicus Rivola &amp; Holstein, 1957</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) squamosus Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) theleri Edwards, 1912</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Cel.) wellcomei Theobald, 1904</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>An. (Christya) impexus (Theobald, 1903)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Coquillettidia (Coquillettidia) amnetii (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cq. (Coq.) aurites (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cq. (Coq.) cristata (Theobald, 1904)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cq. (Coq.) maculipennis (Theobald, 1911)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cq. (Coq.) metallica (Theobald, 1901)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cq. (Coq.) voluensis (Danilov, 1982)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Culex (Barraudius) pusillus Macquart, 1850</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Bar.) richeti Brunhes &amp; Venard, 1966</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cales) antennatus (Becker, 1903)</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Probable</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) argentopunctatus (Ventriillon, 1905)</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) decens Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) duttoni Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) grahamii Theobald, 1910</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) guartii Blanchard, 1905</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) ingrami Edwards, 1916</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) invadious Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) latcinctus Edwards, 1913</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) neavei Theobald, 1906</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
</tbody>
</table>

Clés dichotomiques d’identification des moustiques
<table>
<thead>
<tr>
<th>Espece</th>
<th>Clé 1</th>
<th>Clé 2</th>
<th>Clé 3</th>
<th>Clé 4</th>
<th>Clé 5</th>
<th>Clé 6</th>
<th>Clé 7</th>
<th>Clé 8</th>
<th>Clé 9</th>
<th>Clé 10</th>
<th>Clé 11</th>
<th>Clé 12</th>
<th>Clé 13</th>
<th>Clé 14</th>
<th>Clé 15</th>
<th>Clé 16</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) ornatothoracis Theobald, 1909</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) perexiguus Theobald, 1914</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) ppienis Linnaeus, 1758</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) quasiguiarti Theobald, 1910</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) quinquefasciatus Say, 1823</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) simpsoni Theobald, 1905</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) sitiens Wiedemann, 1828</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) telesilla de Meillon &amp; Lavoipierre, 1945</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) thalassius Theobald, 1903</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) thilleri Theobald, 1903</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) tritaeniorhynchus Giles, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) univittatus Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Calicomyia) cinereus Theobald, 1901</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Cax.) albivenris Edwards, 1922</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Cx. (Eum.) inornatus Newstead, 1907</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
</tr>
<tr>
<td>Espèce</td>
<td>Status</td>
<td>Status</td>
<td>Status</td>
<td>Status</td>
<td>Status</td>
<td>Status</td>
<td>Status</td>
<td>Status</td>
<td>Probable</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td>----------------------------</td>
<td>--------</td>
<td>--------</td>
<td>--------</td>
<td>--------</td>
<td>--------</td>
<td>--------</td>
<td>--------</td>
<td>--------</td>
<td>----------</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Er. quinquevittatus</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Er. wansoni</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ficalba circumstataea</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Fi. malfeyti</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Fi. uniformis</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Lutzia (Metalutzia) tigripes</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mansonia (Mansonioides) africana</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ma. (Mnd. ) uniformis</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mimomyia (Etorleptiomyia) mediolineata</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mi. (Mimomyia) hispida</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mi. (Mim.) laevigata</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mi. (Mim.) mimaformis</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mi. (Mim.) pallida</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mi. (Mim.) plumosa</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Mi. (Mim.) splendens</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Toxorhynchites (Afrorhynchus) lutescens</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Tx. (Afr.) viridibasis</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Tx. (Toxorhynchites) brevipalpis</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Tx. (Tox.) phytophagus</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Uranotaenia (Pseudoficalbia) annulata</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) cavernicola</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) devemyi</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) fascia</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) masonae</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) nigromaculata</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) nivipous</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) ornata</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) shilghonis</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Pfc.) ungualata</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Uranotaenia) alba</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) alboabdominalis</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) balfouri</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) bilineata</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) caeruleocephala</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) caeruleocephala</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) caliginosa</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) chorleyi</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) mayeri</em></td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
<tr>
<td><em>Ur. (Ura.) pallidocephala</em></td>
<td>Natif</td>
<td>Natif</td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
<td></td>
</tr>
</tbody>
</table>
Annexe 2
Commémoreatif des illustrations

Femelles

Clé de la famille Culicidae
1a. Toxorhynchites brevipalpis conradti, photos Nil Rahola/IRD
2a. Aedes vittatus, photos photos Nil Rahola/IRD
3a. Uranotaenia balfouri, photo Nil Rahola/IRD
3b. Aedes albopictus, photo Nil Rahola/IRD
4a. Aedeomyia africana, dessin d’après fig. 20 in Edwards (1941) et photo Nil Rahola/IRD
5a. Aedes aegypti, photo Nil Rahola/IRD
5b. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD
6a. Aedes fowlieri, photos Nil Rahola/IRD
7a. Eretmapodites chrysogaster, photos Nil Rahola/IRD
7b. Mansonia uniformis, photos Nil Rahola/IRD
8a. Culiseta longiareolata, photo Nil Rahola/IRD
9a. Culex decens, dessin Vincent Robert/IRD; photo Nil Rahola/IRD
10a. Lutzia tigripes, photos Nil Rahola/IRD (avec fond sombre) et photo Guillaume Dupuy/ARS La Réunion (avec fond clair)
10b. Culex duttoni, photos Nil Rahola/IRD
11a. Coquillettidia metallica, photos Nil Rahola/IRD
12a. Mimomyia mimomyiaformis, photos Nil Rahola/IRD ; dessin d’après fig. 33 in Service (1990)
12b. Ficalbia uniformis, photo Nil Rahola/IRD

Clé du genre Aedeomyia
1a. Aedeomyia furfurea, dessin d’après fig. 134 in Service (1990)
1b. Aedeomyia africana, photos Nil Rahola/IRD

Clé du genre Aedes
1a. Aedes sudanensis, photos Nil Rahola/IRD
1b. Aedes aegypti, photo Nil Rahola/IRD
2a. Aedes caspius, photos Nil Rahola/IRD
2b. Aedes aegypti, photos Nil Rahola/IRD
3a. Aedes vittatus, photo Nil Rahola/IRD
3b. Aedes cumminsii, photo Nil Rahola/IRD
4a. Aedes vittatus, photo Nil Rahola/IRD
4b. Aedes ingrami, photos Nil Rahola/IRD
5a. Aedes vittatus, photos Nil Rahola/IRD
5b. Aedes caspius, photo Nil Rahola/IRD
6a. Aedes cozii, photo Nil Rahola/IRD
7a. Aedes furcifer, photo Nil Rahola/IRD
8a. Aedes stokesi, photo Nil Rahola/IRD
9a. Aedes stokesi, photo Nil Rahola/IRD
9b. Aedes argenteopunctatus, photo Nil Rahola/IRD
10a. Aedes furcifer, photos Nil Rahola/IRD
10b. Aedes fowlieri, photos Nil Rahola/IRD
11a. Aedes fowlieri, photo Nil Rahola/IRD
12b. Aedes dalzieli, photo Nil Rahola/IRD
13a. Aedes albopictus, photo Nil Rahola/IRD
13b. Aedes longipalpis, photo Nil Rahola/IRD
Clé du sous-genre Aedimorphus
1a. Aedes domesticus, photo Nil Rahola/IRD
1b. Aedes fowleri, photo Nil Rahola/IRD
2a. Aedes domesticus, photos Nil Rahola/IRD
3a. Aedes nigricephalus, photos Nil Rahola/IRD
5a. Aedes ochraceus, photo Nil Rahola/IRD
8a. Aedes vexans, photo Nil Rahola/IRD
8b. Aedes fowleri, photo Nil Rahola/IRD
9a. Aedes hirsutus, photo Nil Rahola/IRD
9b. Aedes fowleri, photos Nil Rahola/IRD
10a. Aedes cumminsii, photos Nil Rahola/IRD
10b. Aedes dalzieli, photos Nil Rahola/IRD
11a. Aedes dalzieli, photo Nil Rahola/IRD
11b. Aedes dentatus, photo Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Albuginosus
1a. Aedes haworthi, dessin d’après fig. 46 in Edwards (1941)
1b. Aedes stokesi, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Catageiomyia
1a. Aedes argenteopunctatus, photo Nil Rahola/IRD
2a. Aedes insolens, photo Nil Rahola/IRD
3a. Aedes argenteopunctatus, photo Nil Rahola/IRD
5a. Aedes minutus, photos Nil Rahola/IRD
5b. Aedes irritans, photo Nil Rahola/IRD
7a. Aedes irritans, photo Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Cornetius
1a. Aedes cozi, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Diceromyia
1a. Aedes furcifer, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Fredwardsius
1a. Aedes vittatus, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Hopkinsius
1a. Aedes ingrami, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Mucidus
2a. Aedes mucidus, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Neomelaniconion
2a. Aedes circuluteolus, photo Nil Rahola/IRD
2b. Aedes albothorax, photo Nil Rahola/IRD
3a. Aedes mcintoshi, photo Nil Rahola/IRD, dessin d’après fig. 1B in Huang (1985)
3b. Aedes circuluteolus, photo Nil Rahola/IRD
7a. Aedes jamoti, photo Nil Rahola/IRD
7b. Aedes ellinorae, photo Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Ochlerotatus
1a. Aedes caspius, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Stegomyia
1a. Aedes albopictus, photo Nil Rahola/IRD
2a. Aedes unilineatus, photo Nil Rahola/IRD
2b. *Aedes albopictus*, photo Nil Rahola/IRD
3a. *Aedes aegypti*, photos Nil Rahola/IRD
3b. *Aedes africanus*, photos Nil Rahola/IRD
4a. *Aedes aegypti*, photos Nil Rahola/IRD
8b. *Aedes denderensis*, dessin d’après fig. 11 in Huang (2004)
9a. *Aedes hansfordi*, dessin d’après fig. 8 in Huang (1997)
9b. *Aedes dendrophilus*, dessins d’après fig. 7 in Huang (1997)
10a. *Aedes apicoargenteus*, dessin d’après fig. 9 in Huang (2004)
10b. *Aedes denderensis*, dessin d’après fig. 10 in Huang (2004)
11a. *Aedes luteocephalus*, dessin d’après fig. 8 in Huang (1990)
11b. *Aedes africanus*, dessin d’après fig. 4 in Huang (1990)
12a. *Aedes opok*, dessin d’après fig. 7 in Huang (1990)
12b. *Aedes africanus*, photo Nil Rahola/IRD
13a. *Aedes opok*, dessin d’après fig. 7 in Huang (1990)
13b. *Aedes pseudoafricanus*, dessin d’après fig. 5 in Huang (1990)
14a. *Aedes africanus*, photo Nil Rahola/IRD
14b *Aedes neoafricanus*, dessin d’après fig. 4 in Huang (1990)

**Clé du sous-genre Zavortinkius**
1a. *Aedes longipalpis*, photos Nil Rahola/IRD

**Clé du genre Anopheles**
1a. *Anopheles* sp., photo Bernard Geoffroy/IRD
2a. *Anopheles rufipes*, photo Nil Rahola/IRD
4a. *Anopheles gambiae*, photo Nil Rahola/IRD
4b. *Anopheles nili*, photo Nil Rahola/IRD
5a. *Anopheles dthali*, photo Nil Rahola/IRD
6a. *Anopheles wellcomei wellcomei*, photo Bernard Geoffroy/IRD
6b. *Anopheles multicolor*, photo Bernard Geoffroy/IRD
7a. *Anopheles multicolor*, photo Bernard Geoffroy/IRD
7b. *Anopheles funestus*, photo Nil Rahola/IRD
8a. *Anopheles cinereus*, photo Bernard Geoffroy/IRD
9a. *Anopheles brumpti*, photo Bernard Geoffroy/IRD
10a. *Anopheles brumpti*, photo Nil Rahola/IRD
10b. *Anopheles nili*, photo Nil Rahola/IRD

**Clé du genre Anopheles section 1**
1a. *Anopheles brumpti*, dessin d’après fig. 112a in Gillies & de Meillon (1968)
3a. *Anopheles cinctus*, dessin d’après fig. 31b in Gillies & de Meillon (1968)
4a. *Anopheles implexus*, dessin d’après fig. 18d et e in Gillies & de Meillon (1968)
5a. *Anopheles pharoensis*, dessin d’après fig. 114d in Gillies & de Meillon (1968)
5b. *Anopheles squamosus*, dessin d’après fig. 115b in Gillies & de Meillon (1968)

**Clé du genre Anopheles section 2**
2a. *Anopheles maculipalpis*, dessin d’après fig. 105f in Gillies & de Meillon (1968)
3a. *Anopheles pretoriensis*, dessin d’après fig. 107a et c in Gillies & de Meillon (1968)
3b. *Anopheles natalensis*, dessin d’après fig. 36a et c in Gillies & de Meillon (1968)
4a. *Anopheles coustani*, dessin d’après fig. 12b in Gillies & de Meillon (1968)
4b. *Anopheles rufipes rufipes* (haut) et *An. rufipes broussesi* (bas), dessins d’après fig. 109a et b in Gillies & de Meillon (1968)
6a. *Anopheles paludis*, dessin d’après fig. 14a et b in Gillies & de Meillon (1968)
6b. *Anopheles coustani*, dessin d’après fig. 12c in Gillies & de Meillon (1968)
8a. *Anopheles coustani*, dessin d’après fig. 12c in Gillies & de Meillon (1968)
8b. *Anopheles ziemanni*, dessin d’après fig. 13e in Gillies & de Meillon (1968)
9a. *Anopheles rufipes*, photo Nil Rahola/IRD
9b. *Anopheles brohieri*, photo Bernard Geoffroy/IRD
10a. *Anopheles hancocki*, dessin d’après fig. 73d in Gillies & de Meillon (1968)
11a. *Anopheles brohieri*, photo Bernard Geoffroy/IRD
11b. *Anopheles theileri*, photo Bernard Geoffroy/IRD

**Clé du genre *Anopheles* section 4**
1a. *Anopheles gambiae*, photo Nil Rahola/IRD
2a. *Anopheles gambiae*, photo Nil Rahola/IRD
3a. *Anopheles stephensi*, photo Nil Rahola/IRD
3b. *Anopheles salbaili*, photo Bernard Geoffroy/IRD
4a. *Anopheles stephensi*, photos Nil Rahola/IRD
4b. *Anopheles hervyi*, photo Bernard Geoffroy/IRD
5a. *Anopheles gambiae*, photo Nil Rahola/IRD
5b. *Anopheles dureni*, photo Bernard Geoffroy/IRD

**Clé du genre *Anopheles* section 5**
1a. *Anopheles dthali*, photos Nil Rahola/IRD
1b. *Anopheles rhodesiensis*, photos Nil Rahola/IRD

**Clé du genre *Anopheles* section 6**
2a. *Anopheles obscurus*, dessins d’après fig. 2a page 23 in Gillies & Coetzee (1987)
2b. *Anopheles tenebrosus*, dessins d’après fig. 2b page 23 in Gillies & Coetzee (1987)
3a. *Anopheles wellcomei wellcomei*, dessin d’après fig. 81c in Gillies & de Meillon (1968)
3b. *Anopheles schuetzi*, dessins d’après fig. 6b page 24 in Gillies & Coetzee (1987) et fig. 60b in Gillies & de Meillon (1968)

**Clé du genre *Anopheles* section 7**
1a. *Anopheles obscurus*, dessin d’après fig. 2a page 23 in Gillies & Coetzee (1987)
2a. *Anopheles rufipes*, photo Nil Rahola/IRD
3a. *Anopheles cinereus*, photo Bernard Geoffroy/IRD
3b. *Anopheles multicolor*, photo Bernard Geoffroy/IRD

**Clé du genre *Anopheles* section**
1a. *Anopheles christyi*, photo Bernard Geoffroy/IRD
1b. *Anopheles cinereus*, photo Bernard Geoffroy/IRD

**Clé du genre *Anopheles* section 9**
1a. *Anopheles brunnipes*, dessin d’après fig. 5a page 30 in Gillies & Coetzee (1987)
1b. *Anopheles marshallii*, dessin d’après fig. 5b page 30 in Gillies & Coetzee (1987)

**Clé du genre *Anopheles* section 10**
1a. *Anopheles sp.*, dessin d’après fig. 1a page 31 in Gillies & Coetzee (1987)
1b. *Anopheles sp.*, dessin d’après fig. 1b page 31 in Gillies & Coetzee (1987)
2a. *Anopheles sp.*, dessin d’après fig. 2a page 32 in Gillies & Coetzee (1987)
2b. *Anopheles sp.*, dessin d’après fig. 2b page 32 in Gillies & Coetzee (1987)
3a. *Anopheles rufipes*, photo Nil Rahola/IRD
3b. *Anopheles domicolus*, photo Bernard Geoffroy/IRD
4a. *Anopheles flavicosta*, dessin d’après fig. 6b page 32 in Gillies & Coetzee (1987)
4b. *Anopheles sp.*, dessin d’après fig. 6a page 32 in Gillies & Coetzee (1987)
6a. *Anopheles brucei*, photo Bernard Geoffroy/IRD
6b. Anopheles rivulorum, photo Bernard Geoffroy/IRD
8a. Anopheles freetownensis, photo Bernard Geoffroy/IRD
8b. Anopheles demeilloni, photo Bernard Geoffroy/IRD
9a. Anopheles flavicosta, photo Bernard Geoffroy/IRD
10a. Anopheles demeilloni, photo Bernard Geoffroy/IRD

Clé du genre Anopheles section 11
1a. Anopheles nili, photo Nil Rahola/IRD
2a. Anopheles longipalpis, dessin d’après fig. 55d in Gillies & de Meillon (1968)
2b. Anopheles sp., dessin d’après fig. 3b page 35 in Gillies & Coetzee (1987)

Clé du genre Coquillettidia
1a. Coquillettidia metallica, photos Nil Rahola/IRD
1b. Coquillettidia cristata, photos Nil Rahola/IRD
2b. Coquillettidia pseudoconopas, dessin d’après fig. 1 in Corbet (1958)

Clé du genre Culex
1a. Culex (Barraudius) sp., dessin Vincent Robert/IRD
2a. Culex moucheti, photo Nil Rahola/IRD
3a. Culex poicilipes, photos Nil Rahola/IRD
4a. Culex horridus, photo Nil Rahola/IRD
4b. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD
5a. Culex cinereus, photo Nil Rahola/IRD
5b. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD
6b. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Culex
1a. Culex tritaeniorhynchus, photos Nil Rahola/IRD
1b. Culex quinquefasciatus, photos Nil Rahola/IRD
2a. Culex sitiens, photos Nil Rahola/IRD
2b. Culex tritaeniorhynchus, photos Nil Rahola/IRD
3b. Culex tritaeniorhynchus, photos Nil Rahola/IRD
4a. Culex duttoni, photo Nil Rahola/IRD
4b. Culex theileri, photo Nil Rahola/IRD
5a. Culex duttoni, photos Nil Rahola/IRD
6a. Culex theileri, photo Nil Rahola/IRD
7a. Culex argenteopunctatus, photo Nil Rahola/IRD
8a. Culex simpsoni, photo Nil Rahola/IRD
8b. Culex pipiens, photo Nil Rahola/IRD
9b. Culex simpsoni, photo Nil Rahola/IRD
10a. Culex univittatus, photo Nil Rahola/IRD
12a. Culex pipiens, photo Nil Rahola/IRD
14a. Culex laticinctus, photo Nil Rahola/IRD
14b. Culex quinquefasciatus, photo Nil Rahola/IRD
15a. Culex laticinctus, photo Nil Rahola/IRD
16a. Culex pipiens, photos Nil Rahola/IRD
16b. Culex quinquefasciatus, photos Nil Rahola/IRD
17a. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD
17b. Culex quasiguiarti, photo Nil Rahola/IRD
18a. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD
Clés dichotomiques d'identification des femelles et des larves de moustiques (Diptera : Culicidae) du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad

19a. Culex decens, photos Nil Rahola/IRD
19b. Culex ingrami, photo Nil Rahola/IRD
21b. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD
23a. Culex decens, photos Nil Rahola/IRD
24a. Culex decens, photo Nil Rahola/IRD
25a. Culex quasiguiarti, photo Nil Rahola/IRD
28a. Culex guiarti, photo Nil Rahola/IRD
28b. Culex ingrami, photo Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Culiciomyia
1a. Culex macfiei, photo Nil Rahola/IRD
1b. Culex cinereus, photo Nil Rahola/IRD
2a. Culex cinereus, photo Nil Rahola/IRD
3b. Culex cinereus, photo Nil Rahola/IRD
4a. Culex cinerellus, photos Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Eumelanomyia
1a. Culex inconspicuosus, photo Nil Rahola/IRD
1b. Culex albiventer, photo Nil Rahola/IRD
2a. Culex albiventer, photo Nil Rahola/IRD
2b. Culex kingianus, photo Nil Rahola/IRD
3a. Culex horridus, photos Nil Rahola/IRD
4a. Culex kingianus, photo Nil Rahola/IRD
5b. Culex kingianus, photos Nil Rahola/IRD
7b. Culex wigglesworthi, photo Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Kitzmilleria
1a. Culex moucheti, photo Nil Rahola/IRD

Clé du sous-genre Oculeomyia
1a. Culex poicilipes, photo Nil Rahola/IRD
2a. Culex bitaeniorhynchus, photos Nil Rahola/IRD
2b. Culex annulioris, photos Nil Rahola/IRD
3b. Culex annulioris, photos Nil Rahola/IRD

Clé du genre Culiseta
1a. Culiseta longiareolata, photos Nil Rahola/IRD

Clé du genre Eretmapodites
1b. Eretmapodites chrysogaster, photo Nil Rahola/IRD
2a. Eretmapodites chrysogaster, photo Nil Rahola/IRD
3a. Eretmapodites inornatus, dessin d’après fig. 258 in Service (1990)
3b. Eretmapodites quinquevittatus, dessin d’après fig. 258 in Service (1990)
4a. Eretmapodites dracaenae, photo Nil Rahola/IRD

Clé du genre Ficalbia
1a. Ficalbia uniformis, photo Nil Rahola/IRD
2a. Ficalbia malfeyti, dessin d’après fig. 165b in Service (1990)
2b. Ficalbia uniformis, photo Nil Rahola/IRD et dessin d’après fig. 162a in Service (1990)

Clé du genre Lutzia
1a. Lutzia tigripes, photo Guillaume Dupuy/ARS La Réunion

Clé du genre Mansonia
1b. Mansonia uniformis, photos Nil Rahola/IRD
Clé du genre *Mimomyia*
1a. *Mimomyia mediolineata*, dessin d’après fig. 24 in Edwards (1941)
1b. *Mimomyia mimomyiaformis*, photo Nil Rahola/IRD
2a. *Mimomyia splendens*, photos Nil Rahola/IRD
5a. *Mimomyia hispida*, photos Nil Rahola/IRD
6a. *Mimomyia mimomyiaformis*, photo Nil Rahola/IRD

Clé du genre *Toxorhynchites*
1a. *Toxorhynchites brevipalpis conradti*, photo Nil Rahola/IRD
2a. *Toxorhynchites brevipalpis conradti*, photo Nil Rahola/IRD

Clé du genre *Uranotaenia*
1a. *Uranotaenia bilineata*, photo Nil Rahola/IRD
1b. *Uranotaenia shillitonis*, photo Nil Rahola/IRD
2a. *Uranotaenia bilineata*, photos Nil Rahola/IRD
4a. *Uranotaenia unguiculata*, photo Nil Rahola/IRD
5a. *Uranotaenia caeruleocephala*, dessin d’après fig. 16 in Edwards (1941)
5b. *Uranotaenia unguiculata*, photo Nil Rahola/IRD
6a. *Uranotaenia pallidocephala*, photo Nil Rahola/IRD
7b. *Uranotaenia caliginosa*, photo Nil Rahola/IRD
8a. *Uranotaenia balfouri*, photo Nil Rahola/IRD
10a. *Uranotaenia bilineata*, photos Nil Rahola/IRD
10b. *Uranotaenia balfouri*, photos Nil Rahola/IRD
16a. *Uranotaenia mashonaensis*, photos Nil Rahola/IRD
17a. *Uranotaenia mashonaensis*, photos Nil Rahola/IRD

Larves de stade IV
Clé de la famille *Culicidae*
1a. *Anopheles sp.*, dessin d’après planche 5 in Holstein (1949)
1b. *Culicidae sp.*, dessin d’après fig. 1 in Hopkins (1952)
2a. *Uranotaenia pallidocephala*, dessin d’après fig. 14 in Hopkins (1952)
3a. *Toxorhynchites brevipalpis conradti*, dessin d’après fig. 4 in Hopkins (1952)
4a. *Aedeomyia africana*, dessins d’après fig. 26 et 27 in Hopkins (1952)
5a. *Aedeomyia metallica*, dessin d’après fig. 48 in Hopkins (1952)
6a. *Aedeomyia africana*, dessin d’après fig. 141 in Hopkins (1952)
6b. *Mansonia africana*, dessin d’après fig. 53 in Hopkins (1952)
8a. *Lutzia trigripes*, dessin d’après fig. 141 in Hopkins (1952)
8a. *Aedes cinereus*, dessin d’après fig. 157 in Hopkins (1952)
10a. *Ficalbia uniformis*, dessin d’après fig. 45 in Hopkins (1952)
10b. *Culiseta longiareolata*, dessin d’après fig. 31 in Hopkins (1952)
11a. *Uranotaenia bilineata*, dessin d’après fig. 24 in Hopkins (1952)
12b. *Mimomyia mimomyiaformis*, dessins d’après fig. 36 et 41 in Hopkins (1952)
13a. *Eretmapodites chrysogaster*, dessin d’après fig. 132 in Hopkins (1952)
13b. *Aedes circumluteolus*, dessin d’après fig. 118 in Hopkins (1952)

Clé du genre *Aedeomyia*
1b. *Aedeomyia furfurea*, dessin d’après fig. 138 in Hopkins (1952)

Clé du genre *Aedes*
1a et 3a. *Aedes scatophagoides* (syn. *sudanensis*), dessins d’après fig. 55 in Hopkins (1952)
4b. *Aedes cumminsii*, dessins d’après fig. 106 et 107 in Hopkins (1952)
5a. *Aedes luteocephalus*, dessin d’après fig. 17a in Huang (1990)
5b. *Aedes cozi*, dessin d’après fig. 2a in Cornet (1973)
6a. *Aedes africanus*, dessin d’après fig. 78 in Hopkins (1952)
8a. *Aedes albopictus*, photos Nil Rahola/IRD et dessin d’après fig. 3C in Huang (1972)
10a. *Aedes simpsoni*, dessin d’après fig. 69 in Hopkins (1952)
11b. *Aedes hansfordi*, dessin d’après fig. 24b in Huang (1997)
12a. *Aedes aegypti*, dessin d’après fig. 65 in Hopkins (1952)
12b. *Aedes apicoargenteus*, dessin d’après fig. 70 in Hopkins (1952)
13a. *Aedes metallicus*, dessin d’après fig. 70 in Hopkins (1952)
13b. *Aedes aegypti*, photo Nil Rahola/IRD et dessin d’après fig. 67 in Hopkins (1952)
14a. *Aedes ochraceus*, dessin d’après fig. 116 in Hopkins (1952)
19a. *Aedes cumminsii*, dessins d’après fig. 106 et 107 in Hopkins (1952)
19b. *Aedes fowleri*, photos Philippe Boussès/IRD
20a et 21a. *Aedes longipalpis*, dessins d’après fig. 59 in Hopkins (1952)
23a. *Aedes caspius*, dessins d’après fig. 57 et 58 in Hopkins (1952)
24a. *Aedes vittatus*, dessin d’après fig. 80 in Hopkins (1952) et photo Nil rahola/IRD
26a. *Aedes hirsutus*, dessin d’après fig. 111 in Hopkins (1952)
27a. *Aedes domesticus*, dessin d’après fig. 90 in Hopkins (1952)
28a. *Aedes hirsutus*, dessin d’après fig. 110 in Hopkins (1952)
29a. *Aedes apicoargenteus*, dessin d’après fig. 88 in Hopkins (1952)
30a. *Aedes apicoargenteus*, dessin d’après fig. 88 in Hopkins (1952)
30a. *Aedes mixtus*, dessin d’après fig. 4 in McIntosh (1975)
31a. *Aedes domesticus*, dessin d’après fig. 90 in Hopkins (1952)
32a. *Aedes ingrami*, dessins d’après fig. 60 et 61 in Hopkins (1952)
33a. *Aedes albopictus*, dessin d’après fig. 96 in Hopkins (1952)
36a. *Aedes circumluteolus*, dessins d’après fig. 117 et 118 in Hopkins (1952)
37a. *Aedes bolensis*, dessin d’après fig. 5 in Hamon&Rickenbach (1954)
43a. *Aedes centropunctatus*, dessin d’après fig. 109 in Hopkins (1952)
43a. *Aedes nigricephalus*, dessins d’après fig. 100 et 101 in Hopkins (1952)
44a. *Aedes irritans*, dessin d’après fig. 99 in Hopkins (1952)
47a. *Aedes stokesi*, dessin d’après fig. 84 in Hopkins (1952)

Clé du genre *Anopheles*
1a à 3b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 36

Clé du genre *Anopheles* section 1

Clé du genre *Anopheles* section 2

Clé du genre *Anopheles* section 3
3a à 4B. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 41

Clé du genre *Anopheles* section 4
1a et 1b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 42
Clés dichotomiques d'identification des femelles et des larves de moustiques (Diptera : Culicidae) du Burkina Faso, Cap-Vert, Gambie, Mali, Mauritanie, Niger, Sénégal et Tchad

2a à 3b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 43
4a à 6b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 44
7a à 7b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 45

Clé du genre *Anopheles* section 5
1a et 1b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 45

Clé du genre *Anopheles* section 6
2a à 4b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 46
7a. *Anopheles domicolus*, dessin d’après planche 50 f in Gillies & de Meillon (1968)

Clé du genre *Anopheles* section 7
1a et 1b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 49
4a. *Anopheles dthali*, photo Nil Rahola/IRD
5a et 5b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 52

Clé du genre *Anopheles* section 7
1a à 3b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 54

Clé du genre *Anopheles* section 9
3a à 5b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 57
7a à 8b. Dessins d’après Gillies & Coetzee (1987), p. 58

Clé du genre *Coquillettidia*
1a. *Coquillettidia metallica*, dessin d’après fig. 48 in Hopkins (1952)
2a. *Coquillettidia metallica*, dessin d’après fig. 48 in Hopkins (1952)
2b. *Coquillettidia maculipennis*, dessin d’après fig. 50 in Hopkins (1952)

Clé du genre *Culex*
1a. *Culex moucheti*, dessin d’après fig. 211 in Hopkins (1952)
2a. *Culex arbieeni*, dessin d’après fig. 17 et 18 in Rioux (1961)
3a. *Culex adairi*, dessins d’après fig. 14 in Rioux (1961)
4a. *Culex ingrami*, dessin d’après fig. 204 in Hopkins (1952)
6a. *Culex duttoni*, dessin d’après fig. 167 in Hopkins (1952)
6b. *Culex watti*, dessin d’après Ravaonjanahary (1979)
8a. *Culex pruina*, dessin d’après fig. 208 in Hopkins (1952)
9a. *Culex weshei*, dessin d’après fig. 203 in Hopkins (1952)
13b. *Culex annulioris*, dessin d’après fig. 165 in Hopkins (1952)
14c. *Culex deserticola*, dessins d’après fig. 8 in Kirkpatrick (1924) et fig. 16 in Rioux (1961)
15a. *Culex inconspicuosus*, dessin d’après fig. 161 in Hopkins (1952)
15b. *Culex deserticola*, dessin d’après fig. 8 in Kirkpatrick (1924)
18a. *Culex argenteopunctatus*, dessin d’après fig. 168 in Hopkins (1952)
20a. *Culex striatipes*, dessin d’après fig. 175 in Hopkins (1952)
20b. *Culex grahamii*, dessin d’après fig. 207 in Hopkins (1952)
21a. *Culex guartari*, dessin d’après fig. 202 in Hopkins (1952)
22a. *Culex theileri*, dessins d’après fig. 169 in Hopkins (1952) et fig. 29 in Rioux (1961) et photo Nil Rahola/IRD
23a. *Culex simpsoni*, dessin d’après fig. 173 in Hopkins (1952)
25a. *Culex horridus*, dessin d’après fig. 151 in Hopkins (1952)
25b. *Culex albiwentrises*, dessin d’après fig. 150 in Hopkins (1952)
27a. *Culex pipiens pipiens*, dessin d’après fig. 177 et *Culex pipiens molestus*, dessin d’après fig. 178 in Hopkins (1952)
28b. *Culex cinereus*, dessins d’après fig. 156 et 157 in Hopkins (1952)
29a. *Culex nebulosus*, dessin d’après fig. 1548 in Hopkins (1952)
32a. *Culex laticinctus*, dessin d’après fig. 22 in Rioux (1961)
33a. *Culex thalassius*, dessin d’après fig. 166 in Hopkins (1952)
34a. *Culex quinquefasciatus*, dessin d’après fig. 179 in Hopkins (1952)
34b. *Culex pipiens*, dessin d’après fig. 4 in Harbach (1988)
36a. *Culex macfiei*, dessin d’après fig. 160 in Hopkins (1952)
36b. *Culex horridus*, dessin d’après fig. 151 in Hopkins (1952)
37a. *Culex cinerellus*, dessin d’après fig. 158 in Hopkins (1952)
39a. *Culex tritaeniorhynchus*, photos Nil Rahola/IRD
39b. *Culex wigglesworthi*, dessin d’après fig. 148 in Hopkins (1952)
42a. *Culex sunyaniensis*, dessin d’après fig. 147 in Hopkins (1952)
42b. *Culex insignis*, dessins Philippe Boussès/IRD
44a. *Culex telesilla*, dessin d’après fig. 199 in Hopkins (1952)
44b. *Culex perfuscus*, dessin d’après fig. 197 in Hopkins (1952)
46a. *Culex semibrunneus*, dessin d’après van Someren (1956)
46b. *Culex decens*, dessin d’après fig. 158 in Hopkins (1952)
48b. *Culex perexiguus*, dessin d’après fig. 18 in Harbach (1988)

**Clé du genre Culiseta**
1a. *Culiseta longiareolata*, dessin d’après fig. 30 in Hopkins (1952) et photos Nil Rahola/IRD

**Clé du genre Eretmapodites**
1a. *Eretmapodites chrysogaster*, dessin d’après fig. 131 in Hopkins (1952)
5a. *Eretmapodites inornatus*, dessin d’après fig. 135 in Hopkins (1952)

**Clé du genre Ficalbia**
1a. *Ficalbia malfeyti*, dessin d’après fig. 166 in Service (1990)
1b. *Ficalbia uniformis*, dessin d’après fig. 163 in Service (1990)

**Clé du genre Lutzia**
1a. *Lutzia tigripes*, dessin d’après fig. 141 in Hopkins (1952)

**Clé du genre Mansonia**
1a. *Mansonia uniformis*, dessin d’après fig. 54 in Hopkins (1952)
1b. *Mansonia africana*, dessin d’après fig. 218 in Service (1990)

**Clé du genre Mimomyia**
1b. *Mimomyia mediolineata*, dessins d’après fig. 44 in Hopkins (1952)
2a. *Mimomyia pallida*, dessin d’après fig. 39 et 40 in Hopkins (1952)
3a. *Mimomyia plumosa* dessin d’après fig. 43 in Hopkins (1952)
3b. *Mimomyia spendens*, dessin d’après fig. 34 in Hopkins (1952)
4a. *Mimomyia lacustris*, dessin d’après fig. 37 in Hopkins (1952)
5a. *Mimomyia hispida*, dessin d’après fig. 36 in Hopkins (1952)
6a. *Mimomyia spendens*, dessin d’après fig. 34 in Hopkins (1952)
6b. *Mimomyia mimomyiaformis*, dessin d’après fig. 42 in Hopkins (1952)
Clé du genre *Toxorhynchites*
1a. *Toxorhynchites brevipalpis conradi*, dessin d’après fig. 4 in Hopkins (1952)

Clé du genre *Uranotaenia*
1a. *Uranotaenia shillitonis*, dessin d’après fig. 24 in Hopkins (1952)
2b. *Uranotaenia annulata*, dessin d’après fig. 16 in Hopkins (1952)
3a. *Uranotaenia mashonaensis*, dessins d’après fig. 20 et 24 in Hopkins (1952)
4a. *Uranotaenia alboabdominalis*, dessin d’après fig. 13 in Hopkins (1952)
5a. *Uranotaenia balfourii*, dessin d’après fig. 14 in Hopkins (1952)
6b. *Uranotaenia alboabdominalis*, dessin d’après fig. 13 in Hopkins (1952)
7b. *Uranotaenia pallidocephala*, dessin d’après fig. 12 in Hopkins (1952)
8a. *Uranotaenia chorleyi*, dessin d’après fig. 15 in Hopkins (1952)
8b. *Uranotaenia pallidocephala*, dessin d’après fig. 14 in Hopkins (1952)
8b. *Uranotaenia pallidocephala*, dessin d’après fig. 12 in Hopkins (1952)
9a. *Uranotaenia ornata*, dessin d’après fig. 18 in Hopkins (1952)
11a. *Uranotaenia fusca*, dessin d’après fig. 22 in Hopkins (1952)
12a. *Uranotaenia annulata*, dessin d’après fig. 16 in Hopkins (1952)
Index des noms de genres et espèces

<table>
<thead>
<tr>
<th>Nom de genre ou espèce</th>
<th>Page(s)</th>
</tr>
</thead>
<tbody>
<tr>
<td>abnormalis</td>
<td>20, 103</td>
</tr>
<tr>
<td>adairi</td>
<td>57, 119, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>Aedeomyia</td>
<td>9, 13, 89, 92, 149, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>Aedes</td>
<td>10, 14, 91, 92, 149-51, 155-6</td>
</tr>
<tr>
<td>aegypti</td>
<td>34, 96, 149, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>Africana [Ad.]</td>
<td>13, 92, 149, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>africana [Ma.]</td>
<td>79, 134, 155, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>africanus</td>
<td>38, 94, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>alba</td>
<td>82, 83, 139</td>
</tr>
<tr>
<td>albiventeris</td>
<td>71, 125, 154, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>alboabdominalis</td>
<td>84, 139, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>albocephalus</td>
<td>32, 102, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>albopictus</td>
<td>33, 94, 149-51, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>albothorax</td>
<td>30, 102, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>alboventralis</td>
<td>21, 103</td>
</tr>
<tr>
<td>annettii</td>
<td>56, 118</td>
</tr>
<tr>
<td>annulata</td>
<td>85, 140, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>annulioris</td>
<td>75, 122, 154, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>Anopheles (genre)</td>
<td>8, 39, 88, 104, 149, 151-7</td>
</tr>
<tr>
<td>Anopheles (sous-genre)</td>
<td>105, 107</td>
</tr>
<tr>
<td>antennatus</td>
<td>67, 131, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>apicargenteus</td>
<td>36, 96, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>arabiensis</td>
<td>46, 47, 114</td>
</tr>
<tr>
<td>arbieeni</td>
<td>74, 119, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>argenteolobatus</td>
<td>42, 108, 114, 117</td>
</tr>
<tr>
<td>argenteopunctatus [Ae.]</td>
<td>24, 101, 149, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>argenteopunctatus [Cx.]</td>
<td>63, 123, 153, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>aurantapex</td>
<td>75, 122</td>
</tr>
<tr>
<td>aurites</td>
<td>56, 118</td>
</tr>
<tr>
<td>balfouri</td>
<td>85, 138, 149, 155, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>bilineata</td>
<td>84, 139, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>biaeniorhynchus</td>
<td>74, 122, 154</td>
</tr>
<tr>
<td>bolensis</td>
<td>31, 103, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>brevipalpis</td>
<td>81, 137, 149, 155, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>brohieri</td>
<td>45, 110, 111, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>bromeliae</td>
<td>35, 92, 95, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>brucei</td>
<td>52, 53, 113, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>brumpti</td>
<td>42, 105, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>brunnipes</td>
<td>51, 110, 114, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>caeruleocephala</td>
<td>83, 137, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>caliginosa</td>
<td>84, 137, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>caspius</td>
<td>32, 99, 149-50, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>cavernicola</td>
<td>85, 140</td>
</tr>
<tr>
<td>centropunctatus</td>
<td>21, 103, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>chamboni</td>
<td>26, 92</td>
</tr>
<tr>
<td>chorleyi</td>
<td>85, 139, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>Christyi</td>
<td>107</td>
</tr>
<tr>
<td>christyi</td>
<td>50, 117, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>chrysogaster</td>
<td>77, 132, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>cinctus</td>
<td>42, 109, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>cinereellus</td>
<td>70, 128, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>cinereus [An.]</td>
<td>50, 116, 151-2</td>
</tr>
<tr>
<td>cinereus [Cx.]</td>
<td>70, 121, 126, 153-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>circumluteolus</td>
<td>31, 102, 150, 155-6</td>
</tr>
<tr>
<td>circumtestacea</td>
<td>78, 133</td>
</tr>
<tr>
<td>cozzulzi</td>
<td>46, 47, 114</td>
</tr>
<tr>
<td>Coquillettidia</td>
<td>12, 55, 89, 118, 149, 153, 155, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>coustani</td>
<td>44, 107, 151, 152, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>cozi</td>
<td>26, 94, 144, 149-50, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>cristata</td>
<td>56, 118, 153</td>
</tr>
<tr>
<td>Culex (genre)</td>
<td>11, 57, 90, 119, 149, 153-8</td>
</tr>
<tr>
<td>Culex (sous-genre)</td>
<td>59, 60, 153</td>
</tr>
<tr>
<td>Culiseta</td>
<td>11, 76, 90, 132, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>cumminsi</td>
<td>22, 98, 149, 150, 155-6</td>
</tr>
<tr>
<td>cydippis</td>
<td>42, 114, 117</td>
</tr>
<tr>
<td>dalzieli</td>
<td>22, 103, 149-50</td>
</tr>
<tr>
<td>decens</td>
<td>66, 68, 131, 149, 153-4, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>demeilloni</td>
<td>53, 54, 115, 153</td>
</tr>
<tr>
<td>dendenderis</td>
<td>36, 92, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>dendophilus</td>
<td>36, 95, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>dentatus</td>
<td>23, 99, 10, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>deserticola</td>
<td>74, 123, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>devemyi</td>
<td>48, 114, 151-2, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>diallo</td>
<td>47, 109, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>domesticus</td>
<td>62, 120, 149, 153, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>domicilus</td>
<td>52, 110, 113, 152, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>dracaenae</td>
<td>77, 133, 154</td>
</tr>
<tr>
<td>dthali</td>
<td>48, 114, 151-2, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>duremi</td>
<td>31, 92, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>duttoni</td>
<td>35, 92, 95, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>elinorae</td>
<td>74</td>
</tr>
<tr>
<td>Eretmapodites</td>
<td>10, 76, 91, 132, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>ethiopicus</td>
<td>74</td>
</tr>
<tr>
<td>Ficalbia</td>
<td>12, 78, 90, 133, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>Espèces</td>
<td>Pages</td>
</tr>
<tr>
<td>-------------------------------</td>
<td>-------</td>
</tr>
<tr>
<td>flavicosta</td>
<td>52, 53, 111, 113, 152-3</td>
</tr>
<tr>
<td>forcipulatus</td>
<td>77, 133</td>
</tr>
<tr>
<td>fouleri</td>
<td>22, 98, 149-50, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>freetownensis</td>
<td>53, 115, 153</td>
</tr>
<tr>
<td>fulgens</td>
<td>38, 98</td>
</tr>
<tr>
<td>funestus</td>
<td>54, 112, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>furcifer</td>
<td>27, 97, 149-50, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>furfurea</td>
<td>13, 92, 149, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>fusca</td>
<td>86, 140, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>fuscinervis</td>
<td>31, 99</td>
</tr>
<tr>
<td>gallardi</td>
<td>72, 119</td>
</tr>
<tr>
<td>gambiae</td>
<td>46, 47, 114, 151-2</td>
</tr>
<tr>
<td>grahamii [Ae.]</td>
<td>29, 93</td>
</tr>
<tr>
<td>grahamii [Cx.]</td>
<td>68, 124, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>guiai</td>
<td>68, 124, 154, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>hancocki</td>
<td>45, 111, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>hansfordi</td>
<td>36, 95, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>haworthi</td>
<td>23, 104, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>hervyi</td>
<td>47, 105, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>hirsutus</td>
<td>21, 100, 150, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>hispida</td>
<td>80, 136, 151, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>horridus</td>
<td>72, 125, 128, 153-4, 157-8</td>
</tr>
<tr>
<td>implexus</td>
<td>42, 107, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>inconspicuosus</td>
<td>71, 123, 154, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>ingrami [Ae.]</td>
<td>28, 102, 149-50, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>ingrami [Cx.]</td>
<td>69, 120, 154, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>inornatus</td>
<td>77, 91, 133, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>insignis</td>
<td>73, 130, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>insolens</td>
<td>17, 24, 92, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>invidiosus</td>
<td>68, 131</td>
</tr>
<tr>
<td>irritans</td>
<td>17, 26, 104, 150, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>jamoti</td>
<td>31, 103, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>kingianus</td>
<td>72, 125, 154</td>
</tr>
<tr>
<td>lacustris</td>
<td>80, 135, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>laticinctus</td>
<td>65, 127, 153, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>leesoni</td>
<td>54, 113</td>
</tr>
<tr>
<td>lili</td>
<td>35, 92, 95, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>longiareolata</td>
<td>76, 132, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>longipalpis [Ae.]</td>
<td>38, 98, 149, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>longipalpis [An.]</td>
<td>54, 113, 114, 153</td>
</tr>
<tr>
<td>luteocephalus</td>
<td>36, 94, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>lutescens</td>
<td>82, 137</td>
</tr>
<tr>
<td>Lutzia</td>
<td>11, 78, 89, 134, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>macfiei</td>
<td>58, 69, 128, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>maculipalpis</td>
<td>43, 116, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>maculipennis</td>
<td>56, 118, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>malfeyi</td>
<td>78, 133, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>Mansonia</td>
<td>10, 79, 89, 134, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>marshallii</td>
<td>51, 111, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>mashaonaensis</td>
<td>86, 138, 155, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>mattinglyi</td>
<td>21, 103</td>
</tr>
<tr>
<td>mayeri</td>
<td>84, 137</td>
</tr>
<tr>
<td>mcintoshi</td>
<td>30, 92, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>mediolineata</td>
<td>79, 134, 155, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>melas</td>
<td>46, 47, 114</td>
</tr>
<tr>
<td>metallica</td>
<td>55, 118, 149, 153, 155, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>metallicus</td>
<td>35, 96, 151, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>Mimomyia</td>
<td>12, 79, 91, 134, 149, 155, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>mimomyiaformis</td>
<td>81, 136, 149, 151, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>minutus</td>
<td>25, 97, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>mixtus</td>
<td>25, 101, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>mouchetii</td>
<td>73, 90, 119, 153-4, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>Mucidus (sous-genre)</td>
<td>14, 29, 92, 170</td>
</tr>
<tr>
<td>mucidus [Ae.]</td>
<td>29, 93, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>multicolor</td>
<td>50, 116, 151-2</td>
</tr>
<tr>
<td>murphyi</td>
<td>42, 108, 114</td>
</tr>
<tr>
<td>mutilus</td>
<td>25, 104</td>
</tr>
<tr>
<td>natalensis</td>
<td>43, 113, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>neavei</td>
<td>64, 131</td>
</tr>
<tr>
<td>nebulosus</td>
<td>70, 121, 126, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>neoafrcicanus</td>
<td>38, 94, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>nigerrimus</td>
<td>29, 93</td>
</tr>
<tr>
<td>nigricephalus</td>
<td>20, 104, 150, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>nivipous</td>
<td>85, 140</td>
</tr>
<tr>
<td>obscurus</td>
<td>48, 49, 107, 152, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>ochraceus</td>
<td>21, 96, 150, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>oedipodeios</td>
<td>76, 132</td>
</tr>
<tr>
<td>opok</td>
<td>37, 92, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>ornata</td>
<td>85, 140, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>ornatothoracis</td>
<td>67, 119</td>
</tr>
<tr>
<td>pallida</td>
<td>80, 135, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>pallidocephala</td>
<td>83, 139, 155, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>paludis</td>
<td>44, 107, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>perexiguus</td>
<td>64, 131, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>perfuscus</td>
<td>67, 130, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>pharoensis</td>
<td>42, 108, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>philipi</td>
<td>69, 121</td>
</tr>
<tr>
<td>phytophagus</td>
<td>81, 137</td>
</tr>
<tr>
<td>pipiens</td>
<td>65, 125, 127, 153, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>plumosa</td>
<td>81, 135, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>Species</td>
<td>Pages</td>
</tr>
<tr>
<td>-------------------------</td>
<td>--------</td>
</tr>
<tr>
<td>poicilipes</td>
<td>11, 74, 123, 153-4, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>pretoriensis</td>
<td>43, 117, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>pruina</td>
<td>69, 121, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>pseudoafricanus</td>
<td>37, 94, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>punctothoracis</td>
<td>25, 101</td>
</tr>
<tr>
<td>pusillus</td>
<td>60, 121, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>quasiguartii</td>
<td>66, 68, 131, 153-4</td>
</tr>
<tr>
<td>quinquefasciatus</td>
<td>65, 127, 153, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>quinquevittatus</td>
<td>77, 133, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>rhodesiensis</td>
<td>48, 115, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>richtei</td>
<td>60, 121</td>
</tr>
<tr>
<td>rima</td>
<td>73, 119</td>
</tr>
<tr>
<td>rivulorum</td>
<td>52, 53, 113, 153</td>
</tr>
<tr>
<td>rivulorum-like</td>
<td>52, 53, 113</td>
</tr>
<tr>
<td>rubinotus</td>
<td>58, 72, 129</td>
</tr>
<tr>
<td>rufipes</td>
<td>39, 45, 49, 52, 108, 117, 151-2</td>
</tr>
<tr>
<td>salbati</td>
<td>46, 117, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>semibrunneus</td>
<td>70, 130, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>sergentii</td>
<td>54, 110</td>
</tr>
<tr>
<td>shillitonis</td>
<td>82, 90, 137, 155, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>simpsoni</td>
<td>64, 92, 125, 153, 156, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>sitiens</td>
<td>61, 126, 127, 153, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>somalicus</td>
<td>54, 110</td>
</tr>
<tr>
<td>splendens</td>
<td>80, 136, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>squamosus</td>
<td>42, 108, 151</td>
</tr>
<tr>
<td>stokesi</td>
<td>23, 104, 149-50, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>striatipes</td>
<td>64, 124, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>sudanensis</td>
<td>29, 93, 149, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>sunyaniensis</td>
<td>73, 129, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>tarsalis</td>
<td>25, 104</td>
</tr>
<tr>
<td>tauffliebi</td>
<td>20, 92</td>
</tr>
<tr>
<td>taylori</td>
<td>27, 97, 150, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>telesilla</td>
<td>67, 130, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>tenebrosus</td>
<td>44, 49, 107, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>thalassius</td>
<td>61, 127, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>theileri [An.]</td>
<td>45, 112, 152</td>
</tr>
<tr>
<td>theileri [Cx.]</td>
<td>62, 124, 153, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>tigripes</td>
<td>78, 134, 149, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>Toxorhynchites</td>
<td>8, 81, 88, 137, 149, 155, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>tricholabis</td>
<td>23, 99</td>
</tr>
<tr>
<td>trifoliatus</td>
<td>68, 131</td>
</tr>
<tr>
<td>tritaeniorhynchus</td>
<td>1129, 153, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>unguiculata</td>
<td>83, 140, 155</td>
</tr>
<tr>
<td>uniformis [Fi.]</td>
<td>78, 133, 149, 154-5, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>uniformis [Ma.]</td>
<td>79, 134, 149, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>unilineatus</td>
<td>33, 94, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>univittatus</td>
<td>64, 131, 153, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>Uranotaenia</td>
<td>9, 82, 89, 103, 137, 149, 155, 159</td>
</tr>
<tr>
<td>vexans</td>
<td>21, 102, 150</td>
</tr>
<tr>
<td>viridibasis</td>
<td>82, 137</td>
</tr>
<tr>
<td>vittatus</td>
<td>28, 99, 149-50, 156</td>
</tr>
<tr>
<td>voltaensis</td>
<td>56, 118, 153</td>
</tr>
<tr>
<td>wansoni</td>
<td>76, 132</td>
</tr>
<tr>
<td>watti</td>
<td>62, 65, 120, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>wellcomei</td>
<td>49, 112, 151-2</td>
</tr>
<tr>
<td>weschei</td>
<td>68, 121, 157</td>
</tr>
<tr>
<td>wigglesworthi</td>
<td>73, 129, 154, 158</td>
</tr>
<tr>
<td>ziemanni</td>
<td>44, 107, 149, 152, 156</td>
</tr>
</tbody>
</table>
Suggestion de citation :


Montpellier : IRD. https://doi.org/10.23708/fdi:010084866

DOI : 10.23708/fdi:010084866