Département de Biologie animale

Cours ENTOMOTOXICOLOGIE

Licence entomologie (L3)

Responsable DR.Chaabane meriem

1-L'intervalle post mortem (IPM) :		
■ Inté	érêt dans les enquêtes judiciaire	
Cor	respond au temps écoulé entre la mort et le moment de découverte du cadavre	
Peu	t-être long ou court	
	imé par l'étude des insectes retrouvés sur le cadavre, en particulier les diptères cle de développement plus connu et colonisateurs précoce du corps)	
2-Cycle complet d'un insecte :		
Rep	pérage d'un cadavre par un insecte adulte	
	ate des œufs en grappe souvent au niveau des orifices naturels ou au niveau de plaie viposition	
■ Écl	osion donnant des larves (asticot pour les diptères	
■ Evo	olution en 3 stades larvaires (L1 L2 L3) entrecoupés de mue	
Pas	sage au stade de nymphe (pupe pour les diptères) = nymphose (pupaison)	
■ Mét	tamorphose en imago = stade adulte de l'insecte	
■ Cyc	ele recommence	
3-Notion d'escouades		

- Décrit par Mégnin en 1849
- Dégradation du cadavre par insectes se succédant sur le corps
- Insectes attirés par les odeurs dégagées par le cadavre

En prospérant sur le cadavre, les insectes le modifient biochimiquement et rendent l'environnement défavorable pour eux mais favorable pour d'autres espèces

→ Valse des escouades

Notion d'escouades (suite)

- Chevauchement de 2 escouades (adultes d'une escouade et larves d'une autre)
- → Cohabitation sur un même cadavre d'espèces d'escouades différentes
- A l'air libre, 8 escouades successives du décès jusqu'à la dessiccation complète du corps
- Pour les corps inhumés, seulement 4 escouades

1ère escouade dans les 3 premiers mois





- Genre Calliphora
- Grosse mouche bleue
- Stade larvaire 6 jours
- Pupaison 11 jours
- Oviposition en grappe
- Genre Musca
- Mouche grise
- Stade larvaire 8 jours
- Pupaison 8 à 15 jours
- Pupe brun roux cylindrique

Détecte le corps sans vie dans les minutes suivant le décès grâce à leur

2ème escouade



- Genre Lucilia
- Mouche verte avec reflet brillant / métallique



- Genre Sarcophaga
- Mouche grise tachetée ou rayée

- Interviennent sur le corps lorsque l'odeur cadavérique est senti par l'homme
- Entre 1 et 6 mois
- Rq: Lucilia sericata utilisée en médecine pour l'asticothérapie/larvothérapie
 Les larves mangent les tissus nécrosés et laissent les tissus sains.

3^{ème} escouade

Comprend : coléoptère du genre Dermeste lépidoptère du genre Aglossa

- Attirés par la fermentation des graisses
- → Odeur rance du cadavre
 - 3 à 6 mois après la mort



$4^{\grave{e}me}\ escouade$



[•	Comprend:	
		 coléoptère du genre Corynètes 	
		diptères du genre Piophila (larves sauteuses) et Anthomyia	
[•	Apparaissent lors de la fermentation des protéines	
5 ^{ème}	5 ^{ème} escouade		
[•	Comprend:	
		coléoptère du genre Silpha et Histéride	
		diptères du genre Phorides et Ophyra	
	•]	Apparaissent lors de la fermentation	
→ L	iqı	uéfaction noirâtre des matières animales restantes	
	•	4 à 8 mois après la mort	
6ème escouade			
[•	Composée d'acariens	
	•	Permettent la dessiccation ou momification des zones ayant résistées à la putréfaction	
	•	6 à 12 mois après la mort	
7 ^{ème} escouade			
	•	Composé de chenilles de papillons et de coléoptères	
[•	Se nourrissent des poils, cheveux, et tissus parcheminés (tendons, ligaments)	
[•	Laissent une poudre derrière eux correspondant à leurs excréments	
	•	1 à 3 ans après la mort	
8ème escouade			
[•	Comprend:	
- tenebrio obscurus (coléoptère)			
-ptinus brunneus (coléoptère)			
[•	Implique que le décès est supérieur à 3 ans	
[•	Font disparaitre tous les éléments laissés par les escouades précédentes	
	•	Nettoient les os des tissus organiques résiduels	

4-Colonisation du corps

- Elle dépend :
 - de l'accessibilité au corps
 - de la zone géographique
 - de la saison, des éléments climatiques (température)
 - des facteurs environnementaux (luminosité, humidité…)
 - du phénomène de larviposition (œufs fécondés dans voie génitale femelle et dépôt larves L1 sur corps)

5-Les Prélèvements

- Sur les lieux de découverte et lors de l'autopsie
- Prélever tous les insectes présents quelques soit le stade
- Echantillons d'insectes vivants et fixés à l'éthanol
- Mis sous scellé de l'ensemble des échantillons (traçabilité, étiquetage ...)
- Le caractère vivant des prélèvements entraine des problèmes de méthode de recueil, d'acheminement, de conservation, et de traçabilité
- Acheminement rapide au laboratoire
- Conservation au réfrigérateur à 4-6°C pour le transport et/ou en attendant le transport (réduction des besoins physiologiques des individus en ralentissant le développement)

• Prélèvement à fixer :

- Individus plongés dans l'eau bouillante 30 sec puis rincés à l'éthanol, puis conservés dans flacon d'éthanol avec étiquette
 - →But : ne pas altérer l'insecte pour l'étude morphologique (identification)

Prélèvement vivants :

- Ne pas mélanger les larves et les adultes
- Ne pas mélanger les diptères et les coléoptères
- Conservés dans une enceinte réfrigérée pour le transport
- Acheminement au laboratoire le plus rapidement possible
- Traçabilité +++

 Préciser la durée et la température de conservation si acheminement au laboratoire pas immédiat

Prélèvements sur les lieux de découvertes

- Décrire l'environnement de découverte du corps +++
- Si extérieur : Description du lieu (rural, urbain)

Végétation, Exposition (soleil ombre), Humidité, température ambiante et du corps

Recherche de pupes sous pierre, près des arbres, au sol et dans la terre 2 mètres autour du cadavre

Si intérieur : Fenêtre ouverte ou non

Chauffage ou climatisation, température de la pièce et du corps, recherche des pupes sous les tapis, derrière les meubles.

- Avec des kits de prélèvement
- Par un médecin légiste ou un technicien de scène de crime
- De tous les insectes présents sur, sous le cadavre (pupes et prépupes sous le corps)



- rechercher en particulier les pupes vides pour savoir si 1ère génération ou non
- Insectes recueillis : 50% fixés et 50% conservés vivants à 4°C pour le transport au laboratoire
- Bien identifié le lieu où le prélèvement fait (yeux, nez, vêtements...)

→ Traçabilité +++

- Prendre échantillon de terre dans sac
- Prendre photos des différents prélèvements



6-Analyses au laboratoire

- Réquisition du laboratoire pour examens entomologiques car présence de scellés
- Spécimens morts conservés dans solution de conservation à l'éthanol
- Les pupes vides sont laissées à sec
- Les spécimens vivants sont mis en élevage

7-Elevage au laboratoire

- Se fait dans une enceinte thermorégulée avec contrôle de l'humidité
- La température contrôlée est proche de la température ambiante à la découverte du corps
- Il y a alternance jour/nuit
- Elevage jusqu'à émergence des imago
- Traçabilité +++ (date de mise en élevage, par qui, température d'élevage, taux d'humidité)
- Les espèces fixées sont analysées de suite.
- Les adultes émergeant de l'élevage sont tués puis fixés à l'éthanol pour être étudiés
 - → But : estimer la date de pontes
- Identification de l'espèce et du stade de développement des insectes (fixés et les imagos), grâce à des référentiels
 - → Par étude morphologique

8-Technique de datation

■ Calcul d'une date de ponte pour estimer la date de décès selon le principe :

date de ponte ⇔ date du décès

si bonne condition climatique (température +++) l'arrivée des insectes a lieu dans les minutes suivant le décès

- Attention parfois la date de 1ère ponte est différente de la date de mort à cause de l'intervention humaine (corps protégé...) ou de mauvaises conditions (froid, faible luminosité...)
- Repose sur la durée d'élevage des insectes et la connaissance des températures ambiantes lors du développement des insectes
- → Bien connaitre les conditions climatiques lors de la découverte du corps et les jours voir semaines précédentes en fonction de l'état de décomposition du corps
 - Recueil des données météorologiques de la station la plus proche du lieu de découverte, du dernier jour vivant jusqu'à la date de découverte
 - Paramètre important à savoir pour analyse
 - température de corps
 - température ambiante lors de la découverte
 - température du sol
 - température lors du transport des prélèvements
 - température de la chambre froide
 - température de la station météorologique

9-Généralités IPM

- Lorsque plusieurs espèces sur le cadavre et calcul du 1^{er} jour de ponte pour chaque espèce dans le même intervalle de date, meilleur précision de l'IPM
- Pour IPM court, intérêt de la mouche Calliphora (1ère escouade)
 - \rightarrow Date de ponte = date de mort
- Pour IPM plus long, intérêt de récupérer l'ensemble des espèces présentes sur le cadavre et d'évaluer état de décomposition
- → But déterminer la succession des insectes sur le corps

IPM minimum

- Quand pupe vide sur le corps d'une espèce mise en élevage
- → Déjà eu au moins un cycle complet sur le cadavre
- → Date de ponte calculée ⇔ date du dernier jour où le décès peut avoir eu lieu

IPM minimum / date pivot

Le décès ne peut pas avoir lieu après cette date, seulement avant

IPM court

- IPM court quand 1ers insectes colonisateurs toujours en développement sur le cadavre
- 2 méthodes d'évaluation
 - méthode directe
 - méthode indirecte ou méthode par ADD (élevage)

IPM court (2)

Méthode directe

- Détermination directe de l'âge de l'insecte en fonction de ses caractéristiques morphologiques/anatomi--ques après identification
- Comparaison avec des référentiels standardisés

Méthode indirecte

- Nécessite un élevage des individus prélevés vivants
- But : rechercher la date de ponte des espèces présentes
- Inconvénient : méthode longue, peut retarder l'enquête criminelle
- Méthode ADD (accumulated degree days)

IPM long:

- Notion des escouades de Mégnin
- Détermination par évaluation du nombre de génération d'insectes
- Anderson précise que les insectes colonisateurs sont différents en fonction des saisons

10-Méthode ADD

- ADD accumulated degree days :Méthode pour estimer la date de ponte
 - -Possible si 1ère génération présente sur le corps et si pas de température extrême gênant voir stoppant le développement

- -Possible si les 1ers insectes à avoir pondu, sont encore en train de se développer
- -Repose sur:
- Chaque espèce possède un cumul thermique total pour passer de l'œuf au stade adulte
 (K) qui lui est propre
- Chaque espèce a un seuil thermique minimum pour évoluer au stade suivant (Tmin)
- Le cumul thermique total = somme des températures journalière au-dessus du seuil (ou température effective Teff)
- o Expl Calliphora vicina (mouche)
- o température ambiante (Tamb) : 20°C
- o temp minimum (Tmin) pour développement : 2°C
- o temp effective de développement (Teff) : 18°C
- \circ Teff = Tamb Tmin
- Le cumul thermique total de développement complet de cette espèce (K): 388 degré.jour
- o $K = \Sigma(Teff n)$ avec n = au nombre de jour du cycle
- \circ La durée du cycle complet est de 21,5 jours à une température ambiante constante de $20^{\circ}\mathrm{C}$

$$388/18 = 21.5$$

Bibliographie

- 1. Durigon M, Guénanten M, Marette MJ. Chapitre 4 Médecine légale. In: Pratique de la thanatopraxie. Paris: Elsevier Masson; 2009 . p. 71-106
- 2. Charabidze D. La biologie des insectes nécrophages et leur utilisation pour dater le décès en entomologie médico-légale. Ann Société Entomol Fr NS. 1 janv 2012;48(3-4):239-52.
- 3. Frederickx C, Dekeirsschi J, Verheggen FJ, Haubruge E. L'entomologie forensique, les insectes résolvent les crimes. Entomol Faun Faun Entomol. 2010;63(4):237-49.
- 4. Gaudry E, Dourel L, Chauvet B, Vincent B, Pasquerault T. L'entomologie légale lorsque insecte rime avec indice. Rev Francoph Lab. 1 mai 2007;2007(392):23-32.
- 5. Charabidzé D, Bourel B. Entomologie médico-légale : les insectes au service de la justice. Insectes. 2007;(147):29-32.

- 6. Wyss C, Cherix D, Mangin P. Traité d'entomologie forensique: les insectes sur la scène de crime. Lausanne, Suisse: Presses polytechniques et universitaires romandes; 2013.
- 7. Beauthier J-P. Traité de médecine légale. Bruxelles; [Paris: De Boeck; 2007.
- 8. Charabidzé D, Gosselin M, Beauthier J-P. Insectes, cadavres et scènes de crime principes et applications de l'entomologie médico-légale. Louvain-la-Neuve: De Boeck; 2014
- 9. Mougeat K. L'Entomologie Forensique [thèse]. UNIVERSITE DE NANTES; 2012