Nº d'ordre : 361

50376

90-2

N° d'enregistrement au C.N.R.S. :



UNIVERSITÉ DES SCIENCES ET TECHNIQUES DE LILLE

THÈSE

présentée à l'Université des Sciences et Techniques de Lille, pour obtenir le grade de Docteur ès Sciences Naturelles

par

Michel DESCAMPS

CONTRIBUTION A L'ETUDE DU CYCLE SPERMATOGENETIQUE ET DE SON DETERMINISME CHEZ LITHOBIUS FORFICATUS L. (MYRIAPODE



Annexe

PLANCHES



CONTRIBUTION A L'ETUDE DU CYCLE SPERMATOGENETIQUE ET DE SON DETERMINISME CHEZ *LITHOBIUS FORFICATUS L*. (MYRIAPODE CHILOPODE)

Michel D E S C A M P S

Laboratoire de Biologie Animale

de l'Université des Sciences et Techniques de Lille

et

Laboratoire associé au C.N.R.S. n° 148 : "Endocrinologie comparée des Invertébrés" Directeur : M. le Professeur M. DURCHON

PLANCHES

PLANCHE I

SPERMATOGONIES ET CROISSANCE SPERMATOCYTAIRE CHEZ L. FORFICATUS

Fig. 1 - Aspect général du testicule en début de cycle spermatogénétique. c, spermatocyte ; cl, cloisons des logettes ; d, cellules dégénérescentes ; g, spermatogonie.

> 1 a : coupe parasagittale ; Bouin-Hollande ; glychémalun picroindigo-carmin. x 100.

! b : coupe transversale ; Bouin-Hollande ; hématoxyline-phloxine. x 300.

Fig. 2 - Spermatogonie. Noter la présence de polysomes en rosette. chr, granules chromatiniens ; m, mitochondrie ; N, nucléoplasme ; n, nucléole. x 18000.

Fig. 3 - Structure nucléolaire d'un spermatocyte en phase de croissance. i, inclusions nucléoplasmiques ; N, nucléoplasme ; n, nucléole. x 90000.

Fig. 4 - Figure de bourgeonnement nucléolaire. x 14700.



Unit

PLANCHE II

EVOLUTION DES ORGANITES AU COURS DE LA CROISSANCE SPERMATOCYTAIRE CHEZ L. FORFICATUS

Figs 1 et 2 - Evolution mitochondriale.

- 1 : spermatocyte en cours de croissance. Apparition de la pseudomatrice (index). x 41500.
- 2 : spermatocyte en fin de croissance. pm, pseudomatrice. x 38500.
- Fig. 3 Pores nucléaires (certains présentent un grain central, index) et matériel fibrillogranulaire (mfg) dans la région périnucléaire d'un jeune spermatocyte. x 25000.
- Fig. 4 Jeune spermatocyte. Noter la présence d'ensembles lamellaires arqués (cercle). G, Golgi ; N, noyau. x 15000.
- Fig. 5 a : Formation réticulaire délimitant une portion de cytoplasme. Les vésicules du reticulum peuvent constituer des formations lamellaires (encadré). x 19000.

b : Encadré de la figure précédente. x 57000.





PLANCHE III

EVOLUTION DE L'APPAREIL DE GOLGI AU COURS DE LA SPERMATOGENESE CHEZ L. FORFICATUS

Fig. 1 - Spermatogonie. re, tubes réticulaires de la face de formation. x 20600.

Fig. 2 - Spermatocyte. Noter la nette polarité du dictyosome. x 28000.

Fig. 3 - Coupe tangentielle d'un ensemble de saccules. x 18000.

Fig. 4 - Mise en évidence de l'activité phosphatasique acide. x 36000.

MEIOSE

Fig. 5 - Division réductionnelle montrant divers complexes synaptonématiques (index). p, pont intercellulaire. x 10500.





PLANCHE IV

EVOLUTION DE L'APPAREIL DE GOLGI AU COURS DE LA SPERMATOGENESE CHEZ L. FORFICATUS (SUITE)

Figs 1 et 2 - Spermatocyte I, peu avant les divisions de maturation. La sécrétion golgienne est très faible : les saccules paraissent vides et seules quelques rares vésicules à contenu très clair se détachent encore (comparer avec la fig. 2, planche III). 1 : x 11200 ; 2 : x 19500.

Fig. 3 - Spermatocyte I'. Les mitochondries sont nombreuses et globulaires et les dictyosomes ont une taille réduite (G). x 8200.

Fig. 4 - Spermatocyte I". Les dictyosomes (G) sont groupés à l'un des pôles du noyau. x 11800.





PLANCHE V

EVOLUTION CYTOCHIMIQUE AU COURS DE LA SPERMATOGENESE CHEZ L. FORFICATUS

a : spermatogonies ; b : spermatocytes.

Fig. 1 - Millon trichloracétique.

Fig. 2 - Millon sulfurique. Les nucléoles apparaissent surtout par réfringence.
Fig. 3 - Jaune Naphtol S.

Fig. 4 - Ninhydrine - Schiff.

Ces quatre réactions mettent en évidence une forte concentration en protéines basiques au niveau du nucléole.

LOCALISATION DES HISTONES

Fig. 5 - Fast Green après extraction des acides nucléiques à l'acide trichloracétique.

Fig. 6 - Acide picrique - Eosine Y.

La coloration est plus faible dans les spermatogonies que dans les spermatocytes.

LOCALISATION DES PROTEINES A GROUPEMENTS SH

Fig. 7 - D D D.

Fig. 8 - Chévremont et Frédéric.

Les groupements SH nucléolaires sont abondants, surtout chez les spermatocytes.

Toutes les figures sont au même grossissement : x 1270.



PLANCHE VI

EVOLUTION CYTOCHIMIQUE AU COURS DE LA SPERMATOGENESE CHEZ L. FORFICATUS (SUITE)

Fig. 1 - Acide performique - bleu alcian.
 a : jeune spermatocyte ; b : spermatocyte en fin de croissance.
 x 1270.

Fig. 2 - Même réaction sur des spermatozoïdes. Les groupements SS ne sont détectés qu'au niveau de la gaine mitochondriale. x 1550.

MISE EN EVIDENCE DES ACIDES NUCLEIQUES

Fig. 3 - Bleu de toluidine tamponné à pH 4,6. a : spermatogonie ; b : spermatocyte. x 1270.

Fig. 4 - Triple coloration de Himes et Moriber. Les noyaux (n) des spermatozoïdes présentent une forte concentration en ADN. x 1270.

Fig. 5 - ARN de la tête spermatique (Bleu de toluidine). x 1270.

Fig. 6 - Action du bleu de toluidine tamponné sur la partie caudale du spermatozoïde (sp). Noter la légère coloration (métachromasie au rouge). x 700.

Fig. 7 - Même réaction que précèdemment, mais après action de la RNase : la coloration a disparu. x 700.

Fig. 8 - Mise en évidence des polysaccharides (P.A.S.). c, spermatocyte ; g, spermatogonie ; G, appareil de Golgi. x 900.





PLANCHE VII

EVOLUTION SPERMIOGENETIQUE CHEZ L. FORFICATUS (1)

Fig. 1 - Jeune spermatide. Noter la réduction de l'espace intermembranaire au niveau de l'enveloppe nucléaire ; le pôle postérieur n'est pas intéressé par ce phénomène (-> ->). N, noyau. x 13200.

Fig. 2 - Complexe flagellaire d'une jeune spermatide. f, flagelle ; μt, couronne microtubulaire. x 114200.

Fig. 3 - Tétrade de jeunes spermatides. Seuls trois noyaux (N) sont visibles. pra, proacrosome. x 8200.





PLANCHE VIII

EVOLUTION SPERMIOGENETIQUE CHEZ L. FORFICATUS (2)

Fig. 1 - Elaboration et migration de la vésicule proacrosomiale (pra). G, Golgi. x 9400.

- Fig. 2 Vésicule proacrosomiale. L'enveloppe à contenu dense est presque complète. Quelques petits saccules golgiens (G) sont encore visibles à proximité. x 20600.
- Fig. 3 Formation de la lame de matériel dense au pôle nucléaire antérieur (index) et de l'organite de connexion (flèche). f, flagelle ; G, Golgi ; N, noyau. x 9400.





PLANCHE IX

EVOLUTION SPERMIOGENETIQUE CHEZ L. FORFICATUS (3)

Figs 1 et 2 - Détails à plus forts grossissements de la figure 3 de la planche VIII.

- 1 : Lame de matériel dense au niveau du pôle nucléaire antérieur (index). en, enveloppe nucléaire. x 34300.
- 2 : Fossette d'implantation de l'organite de connexion. Remarquer les nombreux pores (p) de l'enveloppe nucléaire. c, centriole ; f, flagelle ; G, Golgi. x 27500.

Fig. 3 - Flagelle (coupe transversale). 1b, lame bordante. µt, microtubules. x 76000.

Fig. 4 - Mise en place de la vésicule acrosomiale (a) au pôle antérieur du noyau (N). x 12000.

Fig. 5 - Détail de la figure précédente. Noter la condensation du matériel contenu dans la vésicule acrosomiale interne. N, noyau. x 51500.





PLANCHE X

EVOLUTION SPERMIOGENETIQUE CHEZ L. FORFICATUS (4)

- Fig. 1 Evolution de la chromatine. Condensation sous forme de courtes fibres. x 16100.
- Fig. 2 Apparition de la lère gaine périflagellaire (g₁). μt, couronne microtubulaire. x 23500.
- Fig. 3 Striation périodique de la lère gaine. x 30000.
- Fig. 4 Zone de liaison noyau flagelle. Début de condensation lamellaire de la chromatine (flèches). x 11200.

Figs 5 et 6 - Figures de condensation chromatinienne sous forme lamellaire. 5 : Coupe transversale. Noter la manchette microtubulaire

(flèche). x 16300.

6 : Coupe subsagittale montrant la présence de granules entre les lamelles (flèches). x 13700.

Fig. 7 - Détail de l'organite de connexion montrant la structure périodique. µt, microtubules. x 26700.

Fig. 8 - Alignement des pores dans la partie postérieure de l'enveloppe nucléaire. x 26300.





ULLE ULLE

PLANCHE XI

EVOLUTION SPERMIOGENETIQUE CHEZ L. FORFICATUS (5)

Fig. 1 - Organisation filamentaire de la chromatine. Les granules semblent plus abondants au niveau des parties saillantes de la spire (index). x 12600.

Fig. 2 - Détail du noyau montrant les filaments chromatiniens. Des anastomoses existent entre filaments voisins (cercles). x 49300.

Fig. 3 - "Redundant nuclear envelope" (ren). f, flagelle ; μt, microtubules ; N, noyau ; oc, organite de connexion. x 20000.



PLANCHE XII

EVOLUTION SPERMIOGENETIQUE CHEZ L. FORFICATUS (6)

- Figs 1 et 2 Mise en place des hélices mitochondriales. Noter que les sacs réticulaires (re) d'abord subsphériques (fig. 1) prennent ensuite une forme aplatie (fig. 2). f, flagelle ; m : mitochondrie. 1 : x 27200 ; 2 : 47500.
- Fig. 3 Mise en place de la seconde gaine périflagellaire (g₂). La striation oblique n'est visible qu'au niveau de la lère gaine (g₁). f, flagelle ; µt, microtubules. x 42500.
- Fig. 4 Coupe transversale du flagelle et de ses trois gaines (g₁, g₂, g₃). x 86000.





PLANCHE XIII

LE SPERMATOZOIDE DE L. FORFICATUS : REGION ANTERIEURE

Les spermatozoïdes sont prélevés dans le testicule ou les vésicules séminales (1, 2, 8).

- Fig. 1 Noyau (N) et acrosome (a). m, membrane du spermatozoïde ; ma, membrane acrosomiale ; mpa, matériel fibreux péri-acrosomial. x 39000.
- Fig. 2 Section oblique de l'acrosome (a) mettant en évidence les diverses membranes. m, membrane du spermatozoïde ; ma, membrane acrosomiale. x 76000.
- Fig. 3 Structure nucléaire : région postérieure. t, tubule de connexion ; zfi, zone fibrillaire interne ; zge, zone granulaire externe. x 53000.
- Fig. 4 Structure nucléaire ; coupe oblique dans la région antérieure de la spire. en, enveloppe nucléaire ; m, membrane du spermatozoïde ; zfi, zone fibrillaire interne ; zge, zone granulaire externe. x 70000.
- Fig. 5 Structure nucléaire dans la région sous acrosomiale. On reconnaît encore quelques granules (flèches). en, enveloppe nucléaire ; m, membrane du spermatozoïde. x 42500.
- Fig. 6 Aspect de la spire de matériel granulaire en microscopie électronique à balayage (flèches). L'index précise la limite entre le noyau (N) et la queue. x 3200.
- Fig. 7 Portion nucléaire (N) sans matériel granulaire. x 5400.
- Fig. 8 Zone de liaison. , partie non mitochondriale du manchon flagellaire. f, flagelle ; N, noyau ; oc, organite de connexion. x 9500.
- Fig. 9 Détail de la zone de liaison. , espace compris entre l'organite de connexion (oc) et le noyau. anb, anneau nucléaire basal ; en, enveloppe nucléaire ; m, membrane du spermatozoïde ; zfi, zone fibrillaire interne ; zge, zone granulaire externe. x 49500.
- Fig. 10 Région flagellaire antérieure (f). ag, anneau formé par les gaines flagellaires ; c, centriole ; g, gaines flagellaires ; oc, organite de connexion. x 49500.





PLANCHE XIV

LE SPERMATOZOIDE DE L. FORFICATUS : REGION CAUDALE

Les spermatozoïdes sont prélevés dans le testicule.

- Fig. 1 Le manchon mitochondrial : hélices principales et secondaires. Remarquer les granules denses (flèche) dans l'espace (1₁) compris entre les spires des hélices principales. j, pli de jonction ; 1₂, limite entre hélices secondaires ; p, pont transversal. x 30000.
- Fig. 2 Coupe transversale dans la région moyenne de la pièce intermédiaire. g1, g2, gaines flagellaires ; j, pli de jonction ; l1, limite entre hélices principales , l2, limite entre hélices secondaires ; m, membrane du spermatozoïde. x 37500.
- Fig. 3 Détail de l'insertion d'un pont transversal (p). j, pli de jonction. x 57000.
- Fig. 4 Mise en évidence du glycogène extramitochondrial (index) et intramitochondrial (flèche). Technique de Seligman modifiée par Thiéry. x 41000.



PLANCHE XV

LES PROCESSUS DE DEGENERESCENCE SPERMATOCYTAIRE CHEZ L. FORFICATUS

- Fig. 1 Localisation dans le testicule (flèches). Bouin-Hollande, glychémalun picro-indigo-carmin. x 100.
- Figs 2, 3, 4, 5 Les différentes étapes de la dégénérescence. Carnoy, triple coloration de Himes et Moriber. x 1270, sauf fig. 5, Bouin-Hollande, glychémalun picro-indigo-carmin. x 950.

Fig. 2 - Stade 1 (hyperchromatose).

Fig. 3 - Stade 2 (pycnose).

Fig. 4 - Stade 3 (chromatolyse). Le dégénérat est en cours de phagocytose par un spermatocyte sain (c).

Fig. 5 - Karyolyse.

Fig. 6 - Vacuole digestive (v) dans un spermatocyte. N, noyau du spermatocyte. Bouin-Hollande, glychémalun picro-indigo-carmin. x 1270.

Fig. 7 - Spermatocyte binucléé. N, noyaux. Bouin-Hollande, Cleveland. x 370.

ASPECT ULTRASTRUCTURAL DES DIFFERENTS STADES DE LA DEGENERESCENCE

Fig. 8 - Stade 1. chr, chromatine ; en, enveloppe nucléaire ; m, mitochondrie. x 21500.

Fig. 9 - Stade 2. Noter la fusion de certains granules de sécrétion d'origine golgienne (cercle). G, Golgi ; m, mitochondrie. x 31500.

Fig. 10 - Cellule dégénérescente au stade 3, en cours de phagocytose.
Remarquer la grande différence d'opacité aux électrons entre la cellule saine et le dégénérat. L'encadré correspond à la fig. 1
de la planche XVI. x 8000.



PLANCHE XVI

ASPECT ULTRASTRUCTURAL DES DEGENERATS DE CELLULES SEXUELLES MALES CHEZ L. FORFICATUS

Fig. 1 - Détail de la fig. 10, Planche XV. Noter l'existence d'amas de particules d'aspect ribosomial (index). x 16000.

Fig. 2 - Jeune spermatocyte en phase de dégénérescence (stade 3). Noter l'absence de ribosomes. x 20500.

Fig. 3 - Dégénérat de type "nucléé". en, restes de l'enveloppe nucléaire ; m, mitochondrie ; n, nucléole ; N, nucléoplasme ; r, ribosomes. x 19700.

Fig. 4 - Phagocytose d'un dégénérat (stade 3) par la cloison d'une logette testiculaire (lt). x 7800.

Fig. 5 - Dégénérescence d'une spermatide. Noter l'abondance des mitochondries plus ou moins dégradées. x 16500.



PLANCHE XVII

DIFFERENTS ASPECTS TESTICULAIRES AU COURS DU CYCLE SPERMATOGENETIQUE CHEZ L. FORFICATUS

Fig. 1 - Stade de croissance spermatocytaire (coupe transversale). c, spermatocyte ; g, spermatogonie. Bouin-Hollande ; hématoxyline chromique phloxine. x 300.

- Fig. 2 Début de spermiogenèse ; les jeunes spermatides sont groupées par quatre (coupe transversale). Bouin-Hollande ; hématoxyline ferrique. x 480.
- Fig. 3 Spermiogenèse à un stade avancé ; chaque logette renferme un grand nombre de spermatides (coupe transversale). Bouin-Hollande ; hématoxyline chromique - phloxine. x 480.
- Fig. 4 Les faisceaux de spermatides et de spermatozoïdes sont encore à l'intérieur des logettes dont on distingue les cloisons (cl) (coupe parasagittale). Bouin-Hollande ; hématoxyline ferrique. x 120.
- Fig. 5 Les spermatozoïdes (sp) sont rassemblés au centre de la section testiculaire. Les cloisons ont disparu (coupe transversale). Bouin-Hollande ; Bleu de toluidine. x 350.
- Fig. 6 Stade de reconstitution testiculaire. La lumière (l.) est nettement visible (coupe transversale). c, spermatocyte ; g, spermatogonie. Bouin-Hollande ; Mallory. x 300.





PLANCHE XVIII

EVOLUTION DES VESICULES SEMINALES CHEZ L. FORFICATUS

- Fig. 1 Stade de repos (coupe transversale). Bouin-Hollande ; hémalun picro-indigo-carmin. x 300.
- Fig. 2 Stade d'accroissement (coupe transversale). Bouin-Hollande ; hémalun picro-indigo-carmin. x 480.
- Fig. 3 La paroi, épaisse lors de la phase de sécrétion du liquide séminal (1s) (fig. 3 a) est mince après la phase de sécrétion (fig. 3 b).
 - 3 a : Coupe parasagittale. Bouin-Hollande ; Clark. x 230.
 - 3 b : Coupe transversale. Bouin-Hollande ; hématoxyline chromique phloxine. x 300.
- Fig. 4 Stade initial de la régression d'une vésicule séminale. La lumière est envahie par un amas de spermatozoïdes (sp). Noter l'absence de liquide séminal. c, partie conjonctive de la paroi ; e, partie endothéliale ; t, testicule. Bouin-Hollande ; hématoxyline de Groat picro-indigo-carmin. x 230.
- Fig. 5 Stade final de l'involution des vésicules séminales. c, partie conjonctive de la paroi ; e, partie endothéliale ; sp, fragments de spermatozoïdes. Bouin-Hollande ; hématoxyline de Groat picro-indigocarmin. x 900.

INFLUENCE DE LA LUMIERE SUR LE CYCLE SPERMATOGENETIQUE (24°C, OBSCURITE CONTINUE)

Fig. 6 - Dégénérats de "première génération". Bouin-Hollande ; Clark. x 470.

Fig. 7 - Dégénérats de "deuxième génération" (index). Bouin-Hollande ; Clark. x 470.





PLANCHE XIX

INFLUENCE DU JEÛNE SUR LA SPERMATOGENESE CHEZ L. FORFICATUS

Fig. 1 - Aspect du testicule (t) au cours du jeûne. Remarquer l'abondance des cellules dégénérescentes. Bouin-Hollande ; Clark. x 90.

- Fig. 2 Exacerbation du métabolisme phagocytaire au cours du jeûne. Remarquer (flèches) les nombreuses "vacuoles digestives". Bouin-Hollande ; Clark. x 300.
- Fig. 3 Phagocytose des spermatozoïdes par la paroi des vésicules séminales et par des îlots cellulaires qui s'en sont détachés (p), chez un animal soumis au jeûne (24° C). Remarquer dans la paroi séminale les inclusions sombres qui correspondent à du matériel en cours de digestion (index). sp, spermatozoïdes phagocytés par les cellules pariétales. Bouin-Hollande ; Clark. x 470.
- Figs 4, 5 et 6 Apports métaboliques constitués par la lyse de la musculature au cours du jeûne. Bouin-Hollande ; Clark. x 40.
- Fig. 4 Témoin (coupe parasagittale). t, testicule ; vs, vésicule séminale.
- Fig. 5 Aspect après trois mois de jeûne à 18 20° C. La musculature est moins développée. t, testicule.
- Fig. 6 Aspect après trois mois de jeûne à 24° C. Les muscles sont complètement atrophiés. t, testicule.





PLANCHE XX

INFLUENCE DE DIVERSES OPERATIONS SUR L'ULTRASTRUCTURE DES SPERMATOCYTES DE L. FORFICATUS

Fig. 1 - Témoin. x 12500.

- Fig. 2 Après électrocoagulation de la pars intercerebralis les dictyosomes et les sécrétions golgiennes sont moins abondantes. x 12500.
- Fig. 3 Electrocoagulation des îlots neurosécréteurs des lobes frontaux du protocérébron. Remarquer l'abondance du reticulum endoplasmique et les amas de sécrétion golgienne. x 9000.

G, Golgi ; n, nucléole ; N, nucléoplasme.





PLANCHE XXI

INFLUENCE DE DIVERSES OPERATIONS SUR L'ULTRASTRUCTURE DES JEUNES SPERMATOCYTES DE L. FORFICATUS

Fig. 1 - Electrocoagulation de la pars intercerebralis. x 17500.

Fig. 2 - Electrocoagulation des cellules neurosécrétrices des lobes frontaux du protocérébron. Noter la différence de développement des dictyosomes. x 17500.

G, Golgi ; n, nucléole ; N, nucléoplasme.



PLANCHE XXII

SPERMATOGENESE CHEZ LES JEUNES STADES EPIMORPHES DE L. FORFICATUS

Coupes parasagittales. Bouin-Hollande, hémalun (1, 5) ou hématoxyline de Groat (2, 3, 4) picro-indigo-carmin.

Fig. 1 - Stade immaturus. Remarquer la lacune testiculaire centrale (1), progressivement colonisée par des files de spermatocytes (c). td, tube digestif. x 120.

Fig. 2 - Stade praematurus. c, spermatocytes. x 120.

Fig. 3 - Stade *pseudomaturus* 1. d, dégénérats ; sp, spermatides , td, tube digestif. x 250.

Fig. 4 - Stade pseudomaturus 1 : remarquer (cercles) les résidus cellulaires encore groupés par 2 ou 4, correspondant aux spermatocytes dégénérés au cours des divisions de maturation. c, spermatocytes ; g, spermatogonies. x 250.

Fig. 5 - Stade *pseudomaturus* 2. c, spermatocytes ; d, dégénérats spermatocytaires. x 120.





PLANCHE XXIII

IMPLANTATION DE TESTICULES DE JEUNES INDIVIDUS CHEZ DES MALES ADULTES DE L. FORFICATUS

Coupes parasagittales. Bouin-Hollande ; hématoxyline de Groat picro-indigo-carmin.

- Fig. 1 Aspect d'un testicule (t) de pseudomaturus 1 après 60 jours d'implantation. 1, lacune testiculaire ; td, tube digestif. x 120.
- Fig. 2 Mitoses goniales (m) dans un testicule de stade pseudomaturus 1, 60 jours après implantation. c, spermatocyte ; g, spermatogonie . x 250.

IMPLANTATION DE TESTICULES D'INDIVIDUS ADULTES CHEZ DES FEMELLES ADULTES DE L. FORFICATUS

- Fig. 3 Aspect général du greffon 30 jours après implantation. *, différentes sections testiculaires ; ov, ovaire. x 70.
- Fig. 4 Greffon 60 jours après l'opération. On observe des groupes de spermatides (flèches). Certains spermatocytes dégénèrent au cours des divisions de maturation (*). x 500.



