



## RÉFÉRENCES

8. Shi J, Zhao Y, Wang K, et al. Cleavage of GSDMD by inflammatory caspases determines pyroptotic cell death. *Nature* 2015 ; 526 : 660-5.
9. Doitsh G, Galloway NK, Geng X, et al. Cell death by pyroptosis drives CD4 T-cell depletion in HIV-1 infection. *Nature* 2014 ; 505 : 509-14.
10. Mennechet FJ, Tran TT, Eichholz K, et al. Ebola virus vaccine: benefit and risks of adenovirus-based vectors. *Expert Rev Vaccines* 2015 ; 14 : 1-8.
11. Gray GE, Moodie Z, Metch B, et al. Recombinant adenovirus type 5 HIV gag/pol/nef vaccine in South Africa: unblinded, long-term follow-up of the phase 2b HVTN 503/Phambili study. *Lancet Infect Dis* 2014 ; 14 : 388-96.
12. Duerr A, Huang Y, Buchbinder S, et al. Extended follow-up confirms early vaccine-enhanced risk of HIV acquisition and demonstrates waning effect over time among participants in a randomized trial of recombinant adenovirus HIV vaccine (Step Study). *J Infect Dis* 2012 ; 206 : 258-66.

## NOUVELLE

### Fécondation

#### Le noyau spermatique déverrouillé par une thiorédoxine ultraspécialisée

Béatrice Horard, Benjamin Loppin

> L'organisation fonctionnelle du génome repose sur la chromatine, dont l'unité structurale, le nucléosome, est quasi universelle chez les eucaryotes. On trouve comme toujours en biologie des exceptions remarquables, telles que les dinoflagellés, organismes planctoniques unicellulaires, dont les chromosomes, chez certains groupes, sont organisés en cristaux liquides et sont largement dépourvus d'histones. Chez les métazoaires, c'est le gamète mâle mature qui fait figure d'exception. Au cours du long processus de dif-

férenciation des spermatozoïdes, la grande majorité des histones (voire la quasi-totalité chez certaines espèces) est en effet remplacée par de petites protéines chromosomiques très basiques (nommées SNBP, pour *sperm nuclear basic proteins*). Les SNBP forment un groupe très hétérogène de protéines dont les mieux caractérisées sont les protamines. Ces protéines, très enrichies en résidus chargés positivement (arginine et/ou lysine selon les espèces), neutralisent les charges négatives de l'ADN

Laboratoire de biométrie et de biologie évolutive, CNRS UMR5558, université Claude Bernard Lyon 1, Villeurbanne, France.  
benjamin.loppin@univ-lyon1.fr

et permettent son organisation sous une forme extrêmement compacte, qui diffère radicalement de l'organisation en nucléosomes [1].

Si la compaction du noyau spermatique par les protamines contribue certainement aux performances hydrodynamiques du gamète et joue vraisemblablement un rôle protecteur pour son ADN, cette organisation chromatinienne unique n'est pas compatible en l'état avec l'intégration du génome paternel dans le zygote lors de la fécondation. La formation d'un pro-noyau mâle, capable notamment de répliquer son ADN, implique en effet le remplacement des protéines SNBP par des histones fournies par le cytoplasme de l'œuf. Notre équipe a d'ailleurs montré, en 2005, que cette étape d'assemblage *de novo* de la chromatine paternelle mobi-

**Histone H3.3** (Homme/Drosophile)  
(136 aa)

MARTKQTARKSTGGKAPRKQLATKAARKSAPSTGGVKKPHRYRPGTVALREIRRYQKSTELL  
IRKLPFQRLVREIAQDFKTDLRFQSAAGALQEASEAYLVGLFEDTNLCATIHAKRVTIMPKD  
IQLARRIGERA

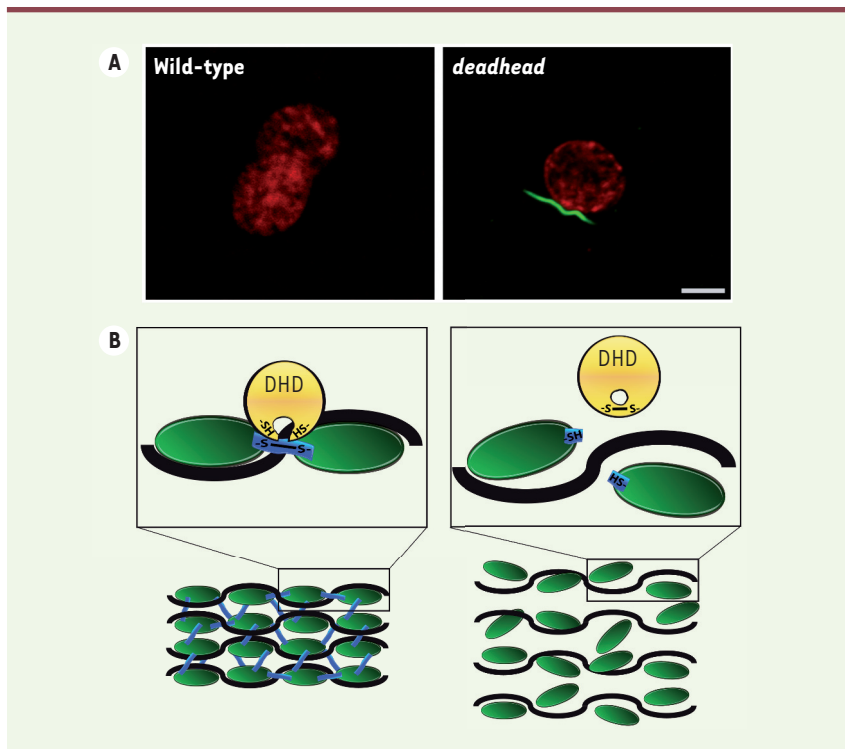
**Protamine P1** (Homme)  
(51 aa)

MARYRCCRSQSRSRYYRQRQRSSRRRRRSCQTRRRAMCCRPYRPRCRRH

**Protamine-like A** (Drosophile)  
(146 aa)

MSSNNVNECKSLWNGIISISAKDESPKGLTEMCNHPIRRAPQCKPKMKSC  
AKPRRKAACAKATRPKVKCAPRQCKSKQGPVTNNAYLNFVRSFRKKHCNL  
KPRELIAKAAKAWARLSENKDRYRRMACKVTTSERHKRRRRCQQY

**Figure 1. Distribution des résidus cystéines dans la séquence de trois protéines de la chromatine.** L'histone H3.3 est l'une des rares histones à posséder au moins un résidu cystéine (surligné en bleu). Les petites protéines chromosomiques très basiques (SNBP) de mammifères euthériens (protamine P1) et de drosophile (*protamine-like A*) sont enrichies en cystéines. Les résidus basiques (R, K) sont indiqués en gris.



**Figure 2. La thiorédoxine « deadhead » permet la décondensation du noyau spermatique.**

**A.** Images de microscopie confocale montrant des œufs de drosophile au stade pro-noyaux apposés. À gauche, un œuf sauvage (*wild-type*) avec les deux pro-noyaux mâle et femelle décondensés. À droite, un œuf pondu par une femelle *deadhead* (*dhd*). Le noyau du spermatozoïde ne s'est pas décondensé et ses petites protéines chromosomiques très basiques SNBP (en vert) n'ont pas été enlevées. L'ADN est en rouge. Barre d'échelle : 5  $\mu\text{m}$ . **B.** Représentation schématique du mode d'action de la thiorédoxine Deadhead (DHD) à la fécondation. À gauche, la thiorédoxine DHD (en jaune) réduit les ponts disulfures (-S-S-, en bleu) reliant les protéines SNBP (en vert) de la chromatine spermatique compacte, conduisant à la libération des résidus -SH. À droite, cette réduction des ponts disulfures permet l'éviction des protéines SNBP et la décompaction de l'ADN (trait noir). La réaction d'oxydoréduction entraîne la formation d'un pont disulfure entre les deux résidus cystéines du site catalytique de la thiorédoxine DHD. SNBP : *sperm nuclear basic proteins*.

lise spécifiquement le chaperon d'histones HIRA (*histone cell cycle regulator*) [2] (→). Dans des œufs de drosophile dépourvus de chaperon HIRA, les protéines SNBP sont éliminées du noyau fécondant mais la chromatine n'est pas réassemblée, ce qui empêche la formation du pro-noyau mâle [3]. On sait maintenant que le rôle critique du chaperon HIRA dans l'assemblage de la chromatine paternelle à la fécondation est conservé chez les mammifères ainsi que chez d'autres

(→) Voir la Nouvelle de B. Loppin et P. Couble, *m/s* n° 6-7, juin-juillet 2006, page 565

vertébrés. En revanche, le mécanisme qui permet l'élimination des protéines SNBP est beaucoup moins bien compris. Chez certains groupes d'animaux, comme par exemple les mammifères placentaires, l'existence d'un réseau tridimensionnel de ponts disulfures reliant les protamines associées à l'ADN spermatique ajoute une dimension supplémentaire au problème de leur élimination à la fécondation [1]. Les ponts disulfures (-S-S-) sont des liaisons covalentes formées par l'oxydation de deux groupements thiols (-SH) provenant de deux résidus cystéines proches. La présence

de ces ponts disulfures contribue efficacement au maintien de la chromatine spermatique dans sa configuration ultra-compacte. Il est d'ailleurs bien connu que la décondensation *in vitro* de ces noyaux nécessite la présence d'un agent réducteur, comme le dithiothréitol (DTT). Les résidus cystéines sont généralement très rares dans les protéines de la chromatine comme les histones. L'acquisition au cours de l'évolution de ces résidus cystéines dans la séquence protéique des protamines signe la présence de ponts disulfures dans le noyau spermatique [4]. Il est intéressant de souligner que les protéines SNBP *protamine-like* de drosophile, bien que non apparentées aux protamines de mammifères, sont également enrichies en cystéines (Figure 1). Un simple test de décondensation *in vitro* en présence de DTT nous a permis de confirmer que la chromatine spermatique de drosophile était effectivement « verrouillée » par des ponts disulfures, suggérant que ce processus est beaucoup plus répandu qu'initialement supposé [5].

En 1994, une équipe américaine publie la caractérisation phénotypique d'un mutant de drosophile appelé *deadhead* (*dhd*). *dhd* est un mutant à effet maternel : les femelles *dhd* pondent des œufs dont la plupart ne se développent pas [6]. L'article mentionne néanmoins la présence de rares embryons qui se développent, mais qui meurent en fin d'embryogenèse avec des défauts au niveau de leur tête. Ce que ces chercheurs ignorent alors, c'est que ce phénotype bimodal associé à des défauts d'involution de la tête est caractéristique des mutants à développement embryonnaire haploïde [7]. Notre propre caractérisation de ce mutant, une vingtaine d'années plus tard, confirme en effet que les embryons issus de mères *dhd* sont haploïdes et sont, plus précisément, dépourvus de chromosomes d'origine paternelle. Notre analyse cyto logique a également révélé que le noyau du spermatozoïde dans les œufs *dhd* ne montre aucun signe de décondensation



(Figure 2A). Sa morphologie caractéristique en aiguille est intacte et, surtout, les protéines SNBP sont toujours présentes [5]. Il est important de préciser que l'élimination des SNBP est un processus très fugace chez la drosophile, à tel point qu'il est presque impossible à observer dans des œufs sauvages.

Le gène *deadhead* (*dhd*) code une thiorédoxine spécifiquement exprimée dans la lignée germinale femelle. Les thiorédoxines sont de petites protéines d'une centaine d'acides aminés présentes chez tous les êtres vivants. Elles sont généralement connues pour leur rôle dans la régulation de l'équilibre redox (oxydo-réduction) de la cellule et ont justement pour fonction moléculaire de réduire les ponts disulfures [8]. Si l'hypothèse d'une implication directe de la thiorédoxine DHD dans la réduction des ponts disulfures spermatiques semblait s'imposer, encore fallait-il le démontrer. Nous avons tout d'abord pu établir que la protéine DHD s'accumule spécifiquement dans le cytoplasme des œufs avant d'être rapidement dégradée après la fécondation. Nous avons également montré que la thiorédoxine DHD (mais pas la thiorédoxine-2 généraliste Trx-2) s'avère tout aussi capable, *in vitro*, de décondenser les noyaux spermatiques qu'un traitement au DTT. Enfin, grâce à l'expression d'un mutant catalytique de DHD capable de rester lié de façon covalente à ses cibles, nous avons pu démontrer que cette thiorédoxine était active sur le noyau spermatique *in vivo*. Une étude

complémentaire récente montre que la thiorédoxine DHD est capable de réduire *in vitro* les ponts disulfures intermoléculaires présents entre les monomères de protamines [9].

Ces travaux élucident donc le mécanisme moléculaire par lequel le noyau spermatique est déverrouillé à la fécondation chez la drosophile (Figure 2B). Cette étape, absolument cruciale pour la formation du zygote diploïde, fait donc appel à une activité oxydo-réductase spécialisée. Les observations faites en étudiant la drosophile contrastent singulièrement avec celles faites chez la souris, où plusieurs travaux suggèrent que la réduction des ponts disulfures spermatiques s'opère passivement, par le niveau réducteur intrinsèque de l'ovocyte [10]. Ainsi, c'est le glutathion ovocytaire (un tripeptide réducteur) qui serait impliqué dans ce processus chez les mammifères euthériens, même si une étude récente suggère que la question n'est pas encore tranchée [11].

La transformation nucléaire complexe que subit le gamète mâle à la fécondation est au cœur des techniques d'assistance à la reproduction humaine comme l'injection intracytoplasmique de spermatozoïdes (ICSI, pour *intra-cytoplasmic sperm injection*). Cette technique, en particulier, a révolutionné la médecine de la reproduction en quelques décennies, sans que ne progressent très significativement les connaissances fondamentales dans ce domaine. Beaucoup reste à découvrir sur ces mécanismes dont le bon

déroulement est si précieux pour l'intégrité génétique et épigénétique du zygote et du futur embryon. ♦


### Fertilization: the spermatoc nucleus unlocked by an ultra-specialized thioredoxin

#### LIENS D'INTÉRÊT

Les auteurs déclarent n'avoir aucun lien d'intérêt concernant les données publiées dans cet article.

#### RÉFÉRENCES

- Balhorn R. The protamine family of sperm nuclear proteins. *Genome Biol* 2007 ; 8 : 227.
- Loppin B, Couble P. HIRA, une molécule de l'œuf qui contrôle la formation du pronucleus mâle. *Med Sci (Paris)* 2006 ; 22 : 565-6.
- Loppin B, Bonnefoy E, Anselme C, et al. The histone H3.3 chaperone HIRA is essential for chromatin assembly in the male pronucleus. *Nature* 2005 ; 437 : 1386-90.
- Lewis JD, Song Y, Jong ME, et al. A walk through vertebrate and invertebrate protamines. *Chromosoma* 2003 ; 111 : 473-82.
- Tirmarche S, Kimura S, Dubrulle R, et al. Unlocking sperm chromatin at fertilization requires a dedicated egg thioredoxin in *Drosophila*. *Nat Commun* 2016 ; 7 : 13539.
- Salz HK, Flickinger TW, Mittendorf E, et al. The *Drosophila* maternal effect locus *deadhead* encodes a thioredoxin homolog required for female meiosis and early embryonic development. *Genetics* 1994 ; 136 : 1075-86.
- Loppin B, Dubrulle R, Horard B. The intimate genetics of *Drosophila* fertilization. *Open Biology* 2015 ; 5 : 150076.
- Collet JF, Messens J. Structure, function, and mechanism of thioredoxin proteins. *Antioxid Redox Signal* 2010 ; 13 : 1205-16.
- Emelyanov AV, Fyodorov DV. Thioredoxin-dependent disulfide bond reduction is required for protamine eviction from sperm chromatin. *Genes Dev* 2016 ; 30 : 2651-6.
- Sutovsky P, Schatten G. Depletion of glutathione during bovine oocyte maturation reversibly blocks the decondensation of the male pronucleus and pronuclear apposition during fertilization. *Biol Reprod* 1997 ; 56 : 1503-12.
- Li J, Huan Y, Xie B, et al. Identification and characterization of an oocyte factor required for sperm decondensation in pig. *Reproduction* 2014 ; 148 : 367-75.



**Tarifs d'abonnement m/s - 2017**

**Abonnez-vous**

**à médecine/sciences**

**> Grâce à m/s, vivez en direct les progrès des sciences biologiques et médicales**

**Bulletin d'abonnement page 678 dans ce numéro de m/s**

