



DURÉE DE PASSAGE DANS L'ÉPIDIDYME DES SPERMATOZOÏDES DE VERRAT MARQUÉS AU 32P

G Singh

► To cite this version:

G Singh. DURÉE DE PASSAGE DANS L'ÉPIDIDYME DES SPERMATOZOÏDES DE VERRAT MARQUÉS AU 32P. Annales de Biologie Animale, Biochimie, Biophysique, 1962, 2 (1), pp.43-46. <hal-00896162>

HAL Id: hal-00896162

<https://hal.science/hal-00896162v1>

Submitted on 11 May 2020

HAL is a multi-disciplinary open access archive for the deposit and dissemination of scientific research documents, whether they are published or not. The documents may come from teaching and research institutions in France or abroad, or from public or private research centers.

L'archive ouverte pluridisciplinaire **HAL**, est destinée au dépôt et à la diffusion de documents scientifiques de niveau recherche, publiés ou non, émanant des établissements d'enseignement et de recherche français ou étrangers, des laboratoires publics ou privés.



HAL Authorization

DURÉE DE PASSAGE DANS L'ÉPIDIDYME DES SPERMATOZOÏDES DE VERRAT MARQUÉS AU ^{32}P

G SINGH (1)

Station de Recherches de Physiologie animale,
Centre national de Recherches zootechniques, Jouy-en-Josas (Seine-et-Oise).

SOMMAIRE

9 Verrats *Large White* ont reçu 20 mc de $^{32}\text{PO}_4\text{HNa}_2$ par voie intraveineuse. Ils ont été castrés le 24^e, 25^e, 26^e, 28^e, 30^e, 32^e jour après l'injection. La radioactivité spécifique de l'acide désoxyribonucléique des spermatozoïdes a été déterminée après isolement de ceux-ci dans les différentes parties de l'épididyme.

Les résultats indiquent que les premiers spermatozoïdes à acide désoxyribonucléique radioactif apparaissent dans la partie proximale de la tête de l'épididyme 25 jours après l'injection de ^{32}P . Comme on les trouve dans l'éjaculat le 39^e jour, on en déduit que la durée du passage dans l'épididyme est de 14 jours. Par ailleurs, on constate que la durée de la spermatogenèse est plus courte, donc plus efficace, chez le Verrat que chez le Bélier et le Taureau.

Les spermatozoïdes à acide désoxyribonucléique radioactif apparaissent dans l'éjaculat de Verrat 39 jours après l'injection de ^{32}P (SINGH, 1961 *a*) c'est-à-dire plus tôt que chez le Bélier : 42^e-45^e jour (ORTAVANT, 1955 ; DAWSON, 1958) et que chez le Taureau : 49^e-52^e jour (DAWSON, 1958 *b* ; KOEFOED-JOHNSEN, 1959 ; ORGEBIN, 1961). Ceci peut résulter soit d'une durée plus courte des processus spermatogénétiques, soit d'un transit épидидymaire plus rapide.

La vitesse du transit épидидymaire a été étudiée chez plusieurs animaux (Rat, Bélier, Taureau) soit par injection dans le *rete testis* de particules étrangères (encre de Chine, milieu radioopaque) qui sont supposées progresser à la même vitesse que les spermatozoïdes (GUNN, 1936 ; MAC MILLAN et HARRISSON, 1955), soit en provoquant la formation d'anomalies spermatiques par isolation scrotale et en déterminant l'apparition de ces spermatozoïdes anormaux dans l'éjaculat (MAC KENZIE et PHILLIPS, 1934), soit enfin en marquant les spermatozoïdes à l'aide de radioisotopes et en suivant la progression de ces spermatozoïdes marqués (ORTAVANT, 1954, 1959 ;

(1) Adresse actuelle : Division of animal Genetics,
Indian veterinary Research Institute, Izatnagar, U. P. (India).

ORGBIN, 1961). Cette dernière méthode permet une mesure précise et directe du déplacement des spermatozoïdes. C'est pourquoi nous l'avons choisie pour étudier la durée du transit épидидymaire chez le Verrat pour laquelle nous ne possédons aucune donnée, du moins à notre connaissance.

MATÉRIEL ET MÉTHODE

Les testicules et épидидymes de 9 Verrats *Large White* ayant reçu par voie intraveineuse 20 mc de ^{32}P sous forme de $^{32}\text{PO}_4\text{HNa}_2$ ont été prélevés 24, 25, 26, 28, 30, et 32 jours après l'injection.

Après enlèvement de l'albuginée et de la majeure partie du tissu conjonctif séparant les différents lobules épидидymaires, les épидидymes droit et gauche ont été fractionnés en : tête proximale et tête distale, corps, queue proximale et queue distale. Chaque fraction a été coupée en très fins fragments dans 40-50 ml d'une solution froide hypotonique (Krebs-Ringer, 100 ml + eau bidistillée, 400 ml) et gardée pendant 2 heures à + 5°C. Puis elles ont été filtrées sur 6 couches de gaze afin d'éliminer les débris tissulaires. Les filtrats ont été centrifugés et les culots lavés 3 fois avec la même solution hypotonique afin de les débarrasser des hématies. Puis ils ont été homogénéisés et traités selon la technique décrite précédemment (SINGH, 1961) pour la détermination de la radioactivité spécifique de l'acide désoxyribonucléique.

RÉSULTATS

Les résultats sont consignés dans les tableaux 1 et 2. Ils indiquent que l'activité du résidu spermatique délipidé de la tête proximale de l'épididyme augmente légèrement le 25^e jour après l'injection, pour atteindre des valeurs élevées dès le 30^e jour. Pour le résidu spermatique provenant de la tête distale ceci ne se produit que le 30^e jour et pour celui du corps le 32^e jour.

Les variations subies par l'activité spécifique de l'acide désoxyribonucléique donnent des indications plus précises. L'activité spécifique de l'ADN des spermatozoïdes de la partie proximale de la tête de l'épididyme devient significative le 25^e jour après l'injection.

TABEAU I

*Radioactivité du résidu spermatique délipidé des
différentes parties de l'épididyme (coups/min/mg)*

Partie de l'épididyme	Coups/min/mg aux différents jours après l'injection							
	24	25	25	26	26	28	30	32
Tête proximale	8,5	2,8	12,5	11,3	16,2	16,8	44,8	37,8
Tête distale	8,9	5,2	10,1	8,0	12,1	10,8	67,0	105,3
Corps	8,9	10,3	9,8	8,0	12,6	8,6	10,8	92,9
Queue proximale	8,5	8,7	8,6	8,0	12,6	9,0	9,2	7,0
Queue distale	7,1	10,6	4,3	8,0	12,8	8,6	9,2	6,5

TABLEAU 2

Radioactivité spécifique de l'acide désoxyribonucléique des spermatozoïdes des différentes parties de l'épididyme à différents moments après l'injection de ^{32}P

Partie de l'épididyme	Coups/min/ μg P aux différents jours après l'injection							
	24	25	25	26	26	28	30	32
Tête proximale	0,0	0,2	0,4	0,6	0,8	1,3	7,0	16,9
Tête distale	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,2	4,1	16,9
Corps	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,1	13,4
Queue proximale	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,1
Queue distale	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0	0,0

Celle de l'ADN des spermatozoïdes de la partie distale de la tête de l'épididyme le devient le 28^e jour, et dans le corps de l'épididyme le 30^e jour.

Les premiers spermatozoïdes à ADN radioactif arrivent donc dans l'épididyme le 25^e jour après injection et ces spermatozoïdes progressent ensuite le long du canal épидидymaire.

DISCUSSION

Nous avons montré auparavant (SINGH, 1961) que les spermatozoïdes à ADN radioactif apparaissent dans l'éjaculat 39 jours après l'injection. Or nous constatons ici que ces mêmes spermatozoïdes se trouvent dans la partie proximale de la tête de l'épididyme, 25 jours après l'injection. On peut donc en conclure que ces spermatozoïdes ont mis 14 jours pour traverser l'épididyme.

Ce chiffre est très comparable à celui obtenu chez le Bélier dans des conditions comparables (ORTAVANT, 1955) et il est plus élevé que celui trouvé expérimentalement chez le Taureau, à savoir 8-11 jours (ORGBIN, 1961).

Par contre l'apparition des spermatozoïdes radioactifs dans la tête de l'épididyme le 25^e jour après l'injection est plus précoce que chez le Bélier, 30^e jour, et beaucoup plus que chez le Taureau, 41^e jour. La durée de la spermatogenèse est donc beaucoup plus courte chez le Verrat que chez les deux autres animaux domestiques. C'est cette particularité qui explique que les spermatozoïdes à ADN radioactifs apparaissent plus tôt dans l'éjaculat chez ces Verrats que chez les autres animaux domestiques étudiés.

REMERCIEMENTS

L'auteur remercie R. ORTAVANT, Directeur de Recherches à l'Institut national de la Recherche agronomique pour lui avoir suggéré ce travail et l'avoir guidé tout au long de sa réalisation.

Ce travail a pu être effectué grâce à deux bourses du gouvernement français.

Reçu en janvier 1961.

SUMMARY

DURATION OF PASSING THROUGH THE EPIDIDYMISS OF ^{32}P LABELLED BOAR SPERMATOZOA

1. Six young Boars were injected each with 20 mc of radioactive phosphate (^{32}P) intravenously and were castrated on different days, 24th, 25th, 26th, 30th and 32 days after the injection.
2. The epididymides were separated and cleared off excess connective tissue. Each epididymis was cut into five portions, the proximal and the distal parts of the head and the tail and the body of the epididymis. Each portion was then cut into small pieces and soaked in hypotonic solution at 5°C in a refrigerator for two hours to allow maceration then filtered.
3. The filtrate containing sperm was centrifuged and the residue homogenised and treated by the standard technique employed for the extraction of desoxyribonucleic acid.
4. The specific activities of the residue sperm and DNA fraction of sperm recovered from different parts of the epididymis were estimated.
5. The specific activity in the DNA fraction of sperm appeared on the 25th day after the injection.

From this finding and the results of the earlier investigation showing the appearance of activity at first in the sperm desoxyribonucleic acid of the ejaculate (39th days), it is estimated that the sperm will take 14 days to travel through the epididymal canal in Boar.

RÉFÉRENCES BIBLIOGRAPHIQUES

- DAWSON R. M. C., 1958 a. The labelling of Ram semen *in vivo* with radioactive phosphate and [carboxy- ^{14}C] stearic acid. *Biochem. J.*, **68**, 512-518.
- DAWSON R. M. C., 1958 b. Labelling of Bull semen with phosphorus 32 *in vivo*. *Nature*, **181**, 1014-1015.
- GUNN R. M. C., 1936. Fertility in sheep, artificial production of seminal ejaculation and the characters spermatozoa contained there in. *Bull. Coun. Sci. Industr. Res. Aust.*, **94**, 51.
- KOEFOED-JOHNSEN H. H., 1959. Influence of ejaculation frequency on the time required for sperm formation and epididymal passage in the Bull. *Nature*, **185**, 49-50.
- MC KENZIE F. F., PHILLIPS R. W., 1934. Thermo-regulatory function and mechanism of the scrotum. *Res. Bull. Mo. agric. Exp. Sta.*, **217**, 1-73.
- MAC MILLAN E. W., HARRISON R. G., 1955. The rate of passage of radioopaque medium along the ductus epididymides of the Rat. *Proc. Soc. Stud. Fert.*, **7**, 35-40.
- ORGBIN M. C., 1961. Étude du transit épididymaire des spermatozoïdes de Taureau marqués à l'aide du ^{32}P . *Ann. Biol. anim. Bioch. Biophys.*, **1**, 117-120.
- ORTAVANT R., 1954. Détermination de la vitesse du transfert des spermatozoïdes dans l'épididyme de Bélier à l'aide de ^{32}P . *C. R. Soc. Biol.*, **148**, 866-868.
- ORTAVANT R., 1955. Étude sur la spermatogenèse des animaux domestiques à l'aide du phosphore-32. *Conf. int. utilis. énergie atomique à des fins pacifiques*, **12**, 243-245.
- ORTAVANT R., 1959. Le cycle spermatogénétique chez le Bélier. *Ann. Zootech.*, **8**, 183-244, 271-321.
- SINGH G., 1961. Marquage des spermatozoïdes de Verrat avec du phosphore radioactif ^{32}P , *in vivo*. *Ann. Biol. anim. Bioch. Biophys.*, **1**, 403-405.