# Anomalies chromosomiques chez les embryons de poulet issus de sperme âgé

C.-P. POPESCU et P. MÉRAT

avec la collaboration technique de Mme Jeannine Boscher

Laboratoire de Génétique factorielle, Centre national de Recherches zootechniques, I.N.R.A., 78350 Jouy-en-Josas

#### Résumé

La présence de divers types d'anomalies chromosomiques a été examinée sur un total de 102 embryons issus de huit pères d'une lignée *Leghorn naine*. Ces embryons provenaient d'œufs collectés à partir du retrait des mâles d'avec les poules, jusqu'à disparition des œufs fertiles.

Les résultats suggèrent la possibilité d'une augmentation du pourcentage global d'anomalies chromosomiques parmi les embryons issus de sperme « âgé ».

#### Introduction

Chez les volailles en reproduction naturelle, après enlèvement d'un coq d'avec les poules auxquelles il est apparié, ou après une insémination artificielle, la femelle peut pondre des œufs fécondés pendant encore deux à trois semaines, par suite d'une survie prolongée des spermatozoïdes dans l'oviducte. Plusieurs auteurs ont signalé la baisse graduelle de fertilité (pourcentage d'ovules fécondée) qui s'observe dans ces conditions. Certains mentionnent, de plus, une augmentation de la mortalité embryonnaire. C'est le cas de Dunn (1927), Nalbandov et Card (1943), Kosin (1943), Hale (1955), Parker (1950), Carter et al. (1957) et d'autres passés en revue par Landauer (1967), et plus récemment de Lodge et al. (1971). Cette mortalité embryonnaire accrue s'accompagnerait souvent d'après Dharmarajan (1950) d'anomalies anatomiques visibles.

Lodge et al. (1974) suggèrent d'autre part une augmentation de la proportion d'anomalies chromosomiques de divers ordres parmi des embryons de poulets issus de sperme « âgé ».

La présente note concerne également une étude cytogénétique préliminaire sur des embryons issus de spermatozoïdes ayant séjourné plus ou moins longtemps dans l'oviducte de la poule.

### Matériel et méthodes

En 1974, huit coqs d'une souche Leghorn nanifiée (gène dw) ont été mis en reproduction chacun avec 5 femelles de la même souche. Après enlèvement de ces coqs (le 02-09-74) tous les œufs ont été collectés et mis en incubation jour par jour, jusqu'au 23° jour inclus suivant cet enlèvement (les œufs étant tous infertiles depuis le 21° j inclus). L'origine pedigree et la date de ponte étaient notées sur chaque œuf.

Les préparations chromosomiques ont été faites après 40 heures d'incubation, selon la méthode de Fechheimer et al. (1970). Les lames obtenues, généralement deux par embryon, ont été colorées au Giemsa et montées. Deux à cinq métaphases ont été photographiées pour chaque embryon. L'étude des chromosomes a été faite sur les images photographiques et pour certaines cellules on a établi le caryotype.

### Résultats

Au total, 262 œufs ont été obtenus, dont 113 « clairs » (non fécondés) et 149 montrant un embryon en début de développement ou au moins quelques cellules. Parmi ces derniers, 102 embryons ont présenté plusieurs cellules en division permettant l'établissement de leur caryotype.

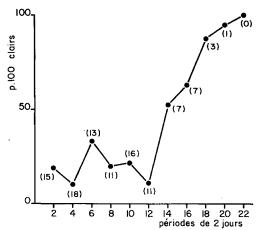


Fig. 1. — Pourcentage d'œufs fertiles après le retrait des coqs (\*)

Per cent infertile eggs after removal of coks

(\*) I,es nombres d'embryons obtenus sont indiqués entre parenthèses. Numbers of embryos obtained are mentioned within brackets.

La figure I montre l'évolution du pourcentage d'œufs infertiles après le retrait des coqs (présentée pour la commodité par période de 2 j) : ce pourcentage augmente rapidement du 12° au 21° jour, à partir duquel il atteint 100 p. 100. Les nombres d'embryons obtenus par période sont indiqués entre parenthèses sur la figure.

Par contre, parmi les embryons obtenus, la proportion observable au point de vue cytogénétique, ne paraît pas différer nettement du début à la fin de la période considérée.

Sur les 102 embryons examinés pour leur caryotype, 11 au total (soit 10,8 p. 100) ont été trouvés porteurs d'une anomalie décelable. Le tableau 1 montre leur nombre par type d'anomalie rencontrée. Les embryons sont issus de 8 mères.

TABLEAU I

Types d'anomalies chromosomiques rencontrées parmi les embryons

Types of chromosomal abnormalities observed in the embryos

Type d'anomalie Type of abnormality	Nombre d'embryons Number of embryos
Haploïde	4
Haploïde — diploïde	1
Diploïde — aneuploïde (2A,ZZ / 2A,ZZ. — 3) · · · · · · · · · · · · · · · · · ·	

La répartition chronologique des embryons anormaux suivant le temps écoulé depuis le retrait des coqs est la suivante : 1 issu d'un œuf récolté le 4º jour, après ce retrait; 3 le 7º; 2, le 11º, 1 respectivement le 13º, 15º et 16º jour, 2 le 17º jour.

Ces anormaux semblent donc se situer davantage à la fin qu'au début de la période envisagée. Si l'on partage cette période en 2 (jusqu'au 9° j, après le 9° j) on rencontre dans la première période 4 anormaux sur 57 embryons étudiés (7 p. 100) et dans la deuxième 7 anormaux sur 45 embryons (15,6 p. 100). On peut aussi remarquer que jusqu'au 6° jour il n'y a qu'un anormal sur 39 embryons. Cependant, la différence entre les deux périodes n'est pas significative ( $\chi^2$  corrigé égal à 1,13).

Si l'on se restreint aux embryons produits par des poules qui ont eu des œufs fécondés au-delà du 12º jour, la tendance à une augmentation du taux d'anomalies au cours du vieillissement des spermatozoïdes semble plus marquée : 1 anormal sur 19 embryons avant le 6º jour, 1 sur 18 entre le 6º et le 10º jour, 7 sur 38 au-delà du 10º jour.

#### Discussion

La proportion d'embryons porteurs d'anomalies chromosomiques dans les données présentes paraît à première vue plus élevée que les estimations données par Bloom (1974) sur des échantillons plus nombreux. Elle est par contre du même ordre que celle donnée par Miller et al. (1976). Cependant la partie de nos données comprenant des embryons obtenus avec du sperme « âgé » ne correspond pas à

des conditions comparables à celles des auteurs précédents et est à exclure de la comparaison. Étant donnée d'autre part la taille limitée de l'échantillon restant, on ne peut conclure si la fréquence des anomalies chromosomiques dans notre population diffère de celles obtenues antérieurement sur des souches Leghorn.

Les anomalies prédominantes en nombre dans nos données, haploïdes et mosaïques haploïdes-diploïdes, sont les plus fréquemment trouvées dans la lit-

térature (BLOOM, 1972, 1974; MILLER et al., 1976).

La réalité d'une augmentation de fréquence des aberrations chromosomiques chez les embryons issus de spermatozoïdes conservés longtemps dans les voies génitales de la poule ne peut être prouvée définitivement par nos résultats. Cependant, ceux-ci vont dans le même sens que ceux de Lodge et Fechheimer (1974) et suggèrent donc cette possibilité.

Reçu pour publication en mai 1977.

## Summary

## Chromosomic abnormalities in chicken embryos from aged semen

The presence of various types of chromosomal abnormalities was investigated on a total of 102 embryos issued from 8 sires of a *Dwarf Leghorn* strain. These embryos came from eggs collected after removal of males, till disappearance of any fertile egg.

Results suggest possible increase of total per cent chromosome abnormalities among embryos

produced by « aged » sperm.

# Références bibliographiques

BLOOM S. E., 1972. Chromosome abnormalities in chicken (Gallus domesticus) embryos: Types, frequencies and phonotypic effects. Chromosoma, 37, 309-326.

BLOOM S. E., 1974. The origin and phenotypic effects of chromosome abnormalities in avian embryos. 15e congrès mondial d'aviculture, 316-321.

Carter R. D., McCartney M. G., Chamberlin V. D., Wyne J. W., 1957. The effect of storage time and temperature on fertilizing capacity of turkey semen. *Poult. Sci.*, **36**, 618-621.

Dharmarajan M., 1950. Effect on the embryo of staleness of the sperm at the time of fertilization in the domestic hen. *Nature*, **165**, 398.

DUNN L. C., 1927. Selective fertilization in fowls. Poult. Sci., 6, 201-214.

FECHHEIMER N. S., LODGE J. R., MILLER R. C., 1970. Sex proportion of domestic chickens at 16 hours of incubation. J. reprod. fertil., 28, 365-367.

HALE E. B., 1955. Duration of fertility and hatchability following natural matings in turkeys.
Poult. Sci., 34, 228-233.
KOSIN I. L., 1947. Preliminary results of a study on the effect of in vivo aging of spermatozoa

on the viability of chicken embryos. *Poult. Sci.*, **26**, 548 (abstr.).

LANDAUER W., 1067. The hatchability of chicken eggs as influenced by environment and here-

LANDAUER W., 1967. The hatchability of chicken eggs as influenced by environment and heredity. Stors Agric. Exp. Sta. Monogr., 1, 132-137.

Lodge J. R., Ax R. L., Fechheimer N. S., 1974. Chromosome aberrations in embryos from in vivo aged chicken sperm. Poult. Sci., 53, 1816-1819.

LODGE J. R., FECHHEIMER N. S., JAAP R. G., 1971. The relationship of in vivo sperm storage interval to fertility and embryonic survival in the chicken. Biol. Reprod., 5, 252-257.

MILLER R. C., FECHHEIMER N. S., JAAP R. G., 1976. Distribution of karyotype abnormalities in chick embryo sibships. *Biology of Reproduction*, **14**, 549-560.

Nalbandov A. V., Card L. E., 1943. Effect of stale sperm on fertility and hatchability of chicken eggs. *Poult. Sci.*, 22, 218-226.

PARKER J. E., 1950. The effect of restricted mating in flocks of new hampshire chickens on fertility and hatchability of eggs. *Poult. Sci.*, **29**, 268-270.