RECHERCHES EXPÉRIMENTALES SUR LA MATURATION IN VITRO DES OVOCYTES DE VEAU ⁽¹⁾

W.-D. FOOTE et C. THIBAUT

avec la collaboration technique de Micheline GÉRARD, Anne-Marie MELIÈRES
et F. AYMER de la CHEVALERIE

*Institut national de la Recherche agronomique
Station centrale de Physiologie animale, 78 - Jouy-en-Josas, France*

SOMMAIRE

Nous avons étudié la possibilité d'une maturation expérimentale *in vitro* dans différents milieux de culture classiques d'ovocytes de Veau prélevés dans des follicules de taille petite ou moyenne. La reprise de la méiose se produit dans la presque totalité des ovocytes. Cependant, l'étude cytologique révèle des anomalies au niveau des fuseaux de maturation. Nous apportons la preuve que la rupture du contact entre l'ovocyte et les cellules de la couche interne du follicule ou *granulosa* entraîne la reprise de la méiose et que, par conséquent, c'est la présence de cette assise cellulaire qui dans le follicule maintient l'ovocyte à l'état dictyé.

Diverses expériences pour obtenir la maturation intrafolliculaire *in vitro* de follicules de Veau ont échoué.

INTRODUCTION

L'ovocyte des Mammifères demeure dans l'ovaire pendant des mois ou des années après sa formation et ne reprend naturellement l'achèvement de sa méiose que sous l'influence des hormones hypophysaires déchargées, soit spontanément au début de l'œstrus, soit sous l'influence de l'accouplement. Cette décharge hormonale n'agit sur l'ovocyte que par l'intermédiaire des cellules folliculeuses de la thèque, de la *granulosa* et des cellules périovocytaires.

Cependant, la reprise de la méiose depuis la disparition du noyau dictyé jusqu'à la formation du deuxième fuseau de maturation, se produit également dans deux circonstances :

— dans les follicules en atresie de la Ratte hypophysectomisée (BENOIT et MAU-LÉON, communication personnelle);

⁽¹⁾ Extrait de W.-D. FOOTE et C. THIBAUT : Recherches expérimentales sur la maturation *in vitro* des ovocytes de Truie et de Veau. *Ann. Biol. anim. Bioch. Biophys.*, 1969, **9** (3).

— après extraction de follicules à *antrum* et culture *in vitro* en l'absence d'hormones gonadotropes : Lapine (PINCUS et ENZMAN, 1935 ; CHANG, 1955) ; Souris, Brebis, Vache, Truie, Singe (EDWARDS, 1965 *a*) ; Singe (SUZUKI et MASTROIANNI, 1966) ; Femme (EDWARDS, 1965 *b*).

La formation du premier fuseau de maturation, puis du premier globule polaire, paraît s'accomplir dans des délais comparables ou légèrement supérieurs à ceux observés au cours du cycle oestrien entre la décharge gonadotrope et l'ovulation. C'est ainsi qu'avec l'œuf humain, la transformation du noyau dictyé se produit 25 heures après la mise en culture, et l'émission du premier globule polaire, entre 36 et 43 heures (EDWARDS, 1965 *b*) et avec l'œuf de Lapine, 16 heures après mise en culture. La présence de métaphases II est constant (KARDYMOWICZ, communication personnelle).

La maturation *in vitro* est-elle réelle ou n'est-ce qu'une forme de dégénérescence ?

Les observations cytologiques de CHANG (1955), EDWARDS (1965 *a* et *b*), SUZUKI et MASTROIANNI (1966), par suite des techniques de coloration et de fixation utilisées (acide acétique, colorant lacmoïde, examen *in toto*) sont trop sommaires pour permettre d'affirmer que la maturation se produit normalement.

Si la maturation *in vitro* est réelle, comment expliquer que la maturation *in vivo* ne se produise que dans les ovocytes des plus gros follicules sous l'influence d'une stimulation gonadotrope, alors qu'*in vitro*, elle se produirait dans des ovocytes provenant de follicules dans des états fort différents de maturité et en l'absence de gonadotropines, comme chez l'animal hypophysectomisé.

C'est pour répondre à ces questions que nous avons entrepris les recherches qui font l'objet de ce mémoire.

MATÉRIEL ET MÉTHODES

Nous avons utilisé des veaux de 3 à 4 mois ou des vaches adultes de différentes races. Les animaux étaient abattus à n'importe quel moment du cycle, à proximité du laboratoire et les ovocytes ou follicules mis en culture dans les 10 à 30 minutes suivant la mort de l'animal.

Les ovocytes ont été prélevés par aspiration dans des follicules à *antrum* de taille moyenne et non dans des follicules en phase de grand accroissement après stimulation par des hormones gonadotropes exogènes comme l'ont fait BIGGERS, WHITTINGHAM et DONAHUE (1967), DONAHUE et STERN (1968) pour l'étude *in vitro* des métabolites énergétiques nécessaires à l'ovocyte de Souris en phase finale de maturation.

Tous les ovocytes recueillis ainsi étaient entourés de leur *corona radiata*. Par commodité, nous utiliserons le terme ovocyte pour l'ensemble ovocyte-*corona radiata*.

Les follicules étaient détachés avec des ciseaux fins à rotation et ensuite pelés finement à la pince sous la loupe binoculaire. Cette technique préserve totalement la *Granulosa* et sa membrane basale, ainsi que quelques assises de la thèque interne. Le traumatisme est minime et le pourtour du follicule, après 30 à 48 heures de culture, est très rarement pycnotique.

Nous avons employé comme milieu de culture du liquide de Brinster, ou le 199⁽¹⁾ avec tampon bicarbonate, additionné de sérum homologue ou de sérum de poulain (15 p. 100) et d'extrait embryonnaire de poulet (20 p. 100), préparé au laboratoire. Les différents milieux furent utilisés avec ou sans insuline (5 µg/ml), avec ou sans hormones gonadotropes (FSH et LH, CNRS-ovine), avec ou sans stéroïdes ; généralement, 100 µg/ml de streptomycine furent ajoutés aux milieux. Il nous a paru que la meilleure préservation de l'ensemble ovocyte et cellules de la *corona* était observée avec du 199 + 15 p. 100 de sérum de poulain + 20 p. 100 d'extrait embryonnaire

(¹) 199 : Pasteur ou *Microbiological*.

de poulet, de l'insuline et de la streptomycine (milieu A), sans cependant que l'avantage sur le sérum homologue soit certain. Les follicules étaient cultivés sur grilles ou filtres millipores en culture organotypique et les ovocytes, en tubes ou plus souvent en salières.

Les cultures ont été réalisées sous air + 5 p. 100 CO₂ à la pression atmosphérique ou sous des pressions de 300 et 700 millibars. L'augmentation de pression améliore la survie des cellules de la *granulosa* (fréquence élevée de cellules en mitoses, absence de pycnose), mais ne nous a pas permis d'obtenir une bonne préservation des ovocytes, aussi n'en ferons-nous pas état.

La durée normale de maturation est d'une trentaine d'heures chez la Vache, aussi avons-nous généralement choisi des durées de culture comprises entre 30 et 48 heures pour éviter que les modifications que l'on sait intervenir au cours du vieillissement de l'ovocyte après l'ovulation, ne conduisent à une interprétation erronée des phénomènes nucléaires survenus dans les ovocytes cultivés *in vitro*.

Après culture, les pièces ont été fixées au Bouin Hollande incluses, coupées et colorées selon les techniques habituelles.

RÉSULTATS

1. Culture in vitro d'ovocytes de veau

Le tableau 1 résume trois des principaux essais avec du sérum de veau, additionné ou non d'insuline et avec ou sans hormones gonadotropes (FSH et LH-CNRS-ovine).

Il ressort clairement que 98 p. 100 des ovocytes extraits de follicules à des stades divers du développement folliculaire tendent à achever leur méiose. Après 30 heures environ de culture, 40 p. 100 atteignent la deuxième métaphase de maturation après avoir émis le premier globule polaire, les autres évoluent plus lentement et on peut même penser que la plupart n'auraient pas évolué au-delà du stade qu'ils ont atteint après 30 heures.

Les fuseaux de maturation observés sont presque toujours anormaux : c'est ainsi que 152/162 fuseaux de première division et 144/155 fuseaux de deuxième division d'ovocytes de veaux présentaient des tétrades ou des diades sur une plaque métaphasique ou un fuseau anormal. Généralement, le fuseau se présente en tonnelet avec les fibres relâchées et parfois entouré d'une sorte de membrane nucléaire. De plus, ces fuseaux, comme les quelques fuseaux normaux, n'occupent qu'exceptionnellement une position parallèle au bord de l'ovocyte, qui est celle observée après l'ovulation (pl. I, fig. 1-4).

KARDYMIOWICZ (communication personnelle) a observé dans l'ovocyte de Lapine la formation amitotique d'un globule polaire : à partir du noyau dictyé central se détache une masse de chromatine qui est expulsée et forme un globule polaire. Il ne nous est pas possible d'affirmer qu'un tel phénomène peut se produire chez la Vache, bien que nous ayons retrouvé des globules polaires semblables et dans l'ovocyte un noyau tout à fait identique à un pronucléus et absolument plus à un noyau dictyé. Nous avons également observé un ovocyte de vache contenant deux noyaux sans aucune émission de globule polaire. Nous avons qualifié cette situation caractérisée par la présence de noyaux semblables à des pronucléi, de pseudo-parthénogenèse (pl. I, fig. 5-6).

2. Culture in vitro de follicules de veau

Pour qu'une survie de la totalité de l'explant soit assurée en culture organotypique, sa taille ne peut guère excéder un à deux millimètres de diamètre ; ceci nous a conduit à ne cultiver que des follicules à *antrum* de petite taille.

TABLEAU I
Culture in vitro d'ovocytes ovariens de Veau

Milieu	Durée culture (heures)	Nombre ovocytes	Dictyé	Pré-métaphase	Métaphase I	Émission 1 ^{er} G.P.	Métaphase II et 1 ^{er} G.P.	Autres images nucléaires (1)
199 + 15 p. 100 sérum veau .	30 h ou #	255	5	19	94	31	96	10
199 + 15 p. 100 sérum veau + insuline	29-30 ou #	91	1	1	43	6	38	2
199 + sérum de veau ou de poulain + insuline	20-30 ou #	52	2	4	25	0	21	0
+ FSH et LH (2) liquide folliculaire	26	3		1	1			1
		401	8	25	163	37	155	13

(1) Dans certains œufs ayant émis un globule polaire se reforme un noyau semblable à un pronucléus.

(2) FSH 10 µg/ml.

LH 2 µg/ml.

En présence d'extrait embryonnaire de poulet, les cellules du follicule et celles de la *granulosa* en particulier, montrent de nombreuses mitoses. Même lorsque dans certaines parties de la *granulosa* les cellules sont pycnotiques, ce qui est très fréquent dans les plus gros follicules, dans les zones saines on observe toujours des mitoses.

Le tableau 2 montre que le stade dictyé persiste, même après 3-6 jours de culture ; sur 119 follicules cultivés, 101 fois les ovocytes ont été retrouvés au stade dictyé. On remarque cependant, que quelques ovocytes sont en prométaphase (vacuolisation du nucléole, apparition des chromosomes ou diacinèse). Il est possible d'associer cette reprise de la méiose à une dégénérescence pycnotique de la *granulosa* ou de cellules périovocytaires. Une indication de l'existence d'une telle relation nous a été fournie par l'examen d'un follicule cultivé 48 heures et contenant deux ovocytes : l'un, demeuré au stade dictyé, était entouré de cellules périovocytaires et relié à une *granulosa* histologiquement normale ; au voisinage du second, au contraire, la *granulosa* et les cellules périovocytaires étaient pycnotiques et le noyau était en prométaphase (pl. II, fig. 11, 13 et 14).

TABLEAU 2
Culture de follicules de Veau

Milieu de culture	Durée de culture (heures)	Nombre follicules	État cellules <i>granulosa</i> pycnose	État de l'ovocyte			
				Dictyé	pré-métaphase	1 ^{er} fuseau	2 ^e fuseau
199 + sérum de poulain.	{ 48 24	22	22/22	12	7	3	0
		23	13/23	19	4	0	0
199 + E.E.P. + insuline.	24	15	9/15	15	0	0	0
199 + E.E.P. + sérum de veau ... + insuline	24	18	13/17	15	2	0	0
199 + E.E.P.	24- 48	27	8/27	26	1	0	0
+ sérum poulain ...	72-144	15	5/15	14	1	0	0
Totaux		119		101	14	3	0

En conclusion. — Ces expériences montrent :

1^o que le « blocage » de la méiose à l'état diplotène dictyé résulte d'une inhibition que subit l'ovocyte à l'intérieur du follicule ;

2^o que, lorsque cette inhibition est levée, soit expérimentalement par transport de l'ovocyte hors du follicule, soit par rupture de la liaison *granulosa*-ovocyte, les mitoses réductionnelles se forment, mais sont généralement anormales par suite de défauts ou d'absence des fuseaux de maturation.

Nous avons tenté de préciser quelle était l'origine de l'inhibition, exercée à l'intérieur du follicule, par des « greffes » *in vitro* d'ovocytes étrangers, à l'extérieur ou à l'intérieur de follicules en culture.

3. Greffe d'ovocytes sur différentes assises folliculaires

a) Culture d'ovocytes au contact du follicule.

Au contact d'un follicule sont placés des ovocytes prélevés dans des follicules du même ovaire et l'ensemble est cultivé 48 heures. Les ovocytes propres des follicules servent de témoin. Les résultats sont fort nets : les ovocytes dont les cellules périovocytaires s'étaient greffées à la périphérie du follicule, sont en métaphase I ou en métaphase II. Les ovocytes témoins intrafolliculaires sont demeurés au stade dictyé.

b) Culture d'ovocytes au contact de la granulosa.

Les follicules sont coupés par moitié et des ovocytes provenant d'autres follicules sont soit recouverts par le demi-follicule, soit placés dans la coupe formée par le demi-follicule tourné vers le haut.

Le maintien de l'état dictyé dépend de la bonne jonction entre les cellules de la *granulosa* et les cellules périovocytaires, ainsi que de l'état fonctionnel de ces cellules : lorsque de nombreuses cellules sont pycnotiques, le noyau dictyé évolue vers la métaphase I. Les figures 15 à 18 illustrent clairement cette nécessité d'une jonction fonctionnelle.

4. Action des hormones sur la maturation de l'ovocyte intrafolliculaire in vitro

a) Culture associée hypophyse-follicule.

Au contact de follicules de Veau, il est très facile de cultiver des fragments d'hypophyse du même animal, dans le milieu A, les pycnoses sont rares et les mitoses dans le tissu hypophysaire sont nombreuses. L'association entre les cellules hypophysaires et les cellules de la thèque est étroite.

Malgré cette situation favorable, aucune réactivation du noyau de l'ovocyte n'a été observée (tabl. 3 pl. II; fig. 12).

TABLEAU 3

Follicules de Veau cultivés in vitro en présence de fragments d'hypophyse

Durée de la culture (heures)	Nombre de follicules	Cellules <i>granulosa</i> pycnotiques	État de l'ovocyte		
			Dictyé	PM	M 1
24	4	1/4	4	0	0
48	6	2/6	6	0	0
72	4	1/4	4	0	0
96	2	0	2	0	0

Milieu de culture : A.

b) *Culture de follicules en présence de FSH ou de LH.*

FSH et LH, d'origine ovine, ont été ajoutées au milieu A dans la proportion de 10 $\mu\text{g/ml}$ de FSH et de 1 $\mu\text{g/ml}$ de LH. Elles furent, dans la majorité des expériences, ajoutées ensemble (tabl. 4).

TABLEAU 4

Follicules de Veau cultivés in vitro en présence de 1 à 10 μg de FSH/ml et/ou de 0,1 à 1 μg de LH/ml dans le milieu

	Nombre de follicules	Cellules <i>granulosa</i> pycnotiques	État de l'ovocyte		
			Dictyé	PM	M 1
43-44 heures	49	41/49	27	16	6

Une proportion relativement élevée d'ovocytes (22/49) ont repris leur méiose. Il nous semble que ce résultat doit être imputé à la proportion élevée de follicules présentant une *granulosa* pycnotique plus qu'à une action directe de FSH ou de LH. Mais il est possible que cette proportion élevée de follicules pycnotiques soit due à l'action de FSH et de LH.

c) *Culture en présence de stéroïdes.*

L'œstrone ou la progestérone (tabl. 5) ne permettent pas la levée de l'inhibition de la méiose.

TABLEAU 5

Action des stéroïdes sur le follicule et l'ovocyte cultivés in vitro

	Durée culture	Nombre follicules	Cellules <i>granulosa</i> pycnotiques	Noyaux dictyés
A) Progestérone solubilité maximale	48 h	10	4	10
B) Œstrone injectée dans le follicule 2g/ μml	24 h	2	1	2

DISCUSSION

1. Nos observations confirment les travaux antérieurs de PINCUS et ENZMANN (1935 *a* et *b*) ; CHANG (1955) ; EDWARDS (1965 *a* et *b*) ; SUZUKI et MASTROIANNI (1966), sur la reprise de la méiose de l'ovocyte provenant de follicules à *antrum* et cultivés dans différents milieux.

Elles apportent toutefois une précision qualitative sur les figures mitotiques observées, grâce aux techniques cytologiques employées : la position si caractéris-

tique du 2^e fuseau de maturation dans l'ovocyte fraîchement ovulé, parallèle au bord de l'ovocyte, n'a été que très rarement observée ; le plus souvent, le fuseau occupe une position plus ou moins oblique, situation analogue à celle que l'on observe dans l'ovocyte qui commence à dégénérer après l'ovulation. Il en est de même de l'éparpillement des fibres fusoriales aux deux pôles des fuseaux, image fréquemment rencontrée dans les ovocytes cultivés des deux espèces.

Dans cette étude, nous n'avons pas cherché à éprouver la fécondabilité des œufs maturés *in vitro*, mais les résultats de CHANG (1955), après transfert dans les trompes d'une Lapine, ont montré qu'une proportion non négligeable était fécondable (19 p. 100) mais que fort peu se développaient normalement (4 p. 100) EDWARDS, BAVISTER et STEPTOE (1969) ont obtenu quelques fécondations *in vitro* d'ovocytes ovariens humains maturés *in vitro*. Que de tels ovocytes soient fécondables n'a rien d'étonnant, puisque nous avons observé que des ovocytes ovariens de Lapines accouplées pouvaient être fécondés *in vitro* juste après l'émission de leur premier globule polaire (DUQUESNE et THIBAUT, non publié). Que leur développement soit anormal peut découler des anomalies dans les divisions de maturation, c'est également l'opinion d'EDWARDS *et al.* (1969).

Enfin, la présence d'un globule polaire avec une masse de chromatine ponctuelle et d'un noyau (ou de deux) ressemblant à des pronuclei (13 fois sur 402 ovocytes de veau) est à rapprocher des observations de CHANG (1955), BARROS et AUSTIN (1968). CHANG signale l'existence d'œufs « parthénogénétiques » parmi les ovocytes ovariens immatures qu'il avait remplacés dans les trompes de la Lapine. BARROS et AUSTIN observent des « pronuclei » dans des ovocytes ovariens de Hamster ayant reçu de l'actinomycine le jour précédant le jour probable de l'ovulation, l'antibiotique ayant empêché l'ovulation.

2. Cultivé dans le même milieu, mais emprisonné dans son follicule ou « greffé » sur la *granulosa*, l'ovocyte demeure à l'état dictyé. Certaines « greffes » montrent des stades divers de contact et l'étude des cas individuels conduit à la conclusion que seules les cellules de la *granulosa* sont capables de maintenir l'inhibition de la méiose ; au contact des cellules de la thèque, la métaphase de première division apparaît dans l'ovocyte.

On est donc conduit à l'idée que le maintien de l'ovocyte au stade dictyé résulte d'une inhibition permanente exercée par les cellules de la *granulosa*. Cette inhibition ne paraît pouvoir s'exercer chez la Vache que par un contact cellulaire direct entre *granulosa* et *corona radiata*.

Quand ce contact est rompu par ponction de l'ovocyte hors du follicule (culture *in vitro*), ou que les cellules responsables de l'inhibition dégèrent (follicules pycnotiques et follicules en régression chez la femelle hypophysectomisée), la méiose tend à s'achever.

Dans le follicule mûr, la décharge gonadotrope ovulante provoque la dissociation physiologique entre les cellules de la *granulosa* et les cellules périovocytaires, cette dissociation physiologique étant rapidement suivie d'une dissociation mécanique, prélude à l'ovulation. Cette dissociation permet la reprise de la méiose.

Le schéma suivant est proposé comme explication provisoire de l'ensemble des faits connus relatifs à la reprise de la méiose de l'ovocyte de Vache (fig. 1).

FIG. 1. — Représentation schématique des conditions du maintien du stade dictyé et de la maturation nucléaire de l'ovocyte in vivo et in vitro

3. MORICARD (1940) a longuement développé l'hypothèse d'une fonction méio-gène du liquide folliculaire. Telle quelle, à la lumière des faits rapportés, cette hypothèse paraît inexacte, puisqu'il apparaît que la reprise de la méiose correspond à la levée d'une inhibition et non à une stimulation. Cependant, nous voyons que la reprise de la méiose par explantation de l'ovocyte hors du follicule, présente des anomalies et qu'il est nécessaire de concevoir une stimulation spécifique transmise aux cellules périovocytaires, puis à l'ovocyte.

Les modifications structurales et ultrastructurales des cellules périovocytaires décrites par MORICARD et SALLUSTO (1968) sont peut-être le reflet du transfert de cette stimulation, mais elles révèlent aussi le changement d'activité de ces cellules qui, devenant indépendantes de la *granulosa*, doivent contribuer à assurer le métabolisme énergétique des ovocytes en maturation, comme l'ont montré BIGGERS, WHITTINGHAM et DONAHUE (1967), DONAHUE et STERN (1968) et peut-être aussi leur propre utilisation de l'énergie du milieu.

RÉSUMÉ

Nous avons étudié la possibilité d'une maturation expérimentale *in vitro* dans différents milieux de culture classiques d'ovocytes de Veau prélevés dans des follicules de taille petite ou moyenne. La reprise de la méiose se produit dans la presque totalité des ovocytes. Cependant, l'étude cytologique révèle des anomalies des fuseaux de maturation. Nous apportons la preuve que la rupture du contact entre l'ovocyte et les cellules de la couche interne du follicule ou *granulosa* entraîne la reprise de la méiose et que, par conséquent, c'est la présence de cette assise cellulaire qui dans le follicule maintient l'ovocyte à l'état dictyé.

Diverses expériences pour obtenir la maturation intrafolliculaire *in vitro* de follicules de Veau ont échoué.

SUMMARY

INVESTIGATIONS ON *IN VITRO* MATURATION
OF COW OVARIAN OOCYTES

Cow ovarian oocytes recovered from small and medium size follicles were cultured *in vitro*. The resumption of meiosis was observed, which is in accordance with previous literature (PINCUS and ENZMANN, CHANG, EDWARDS, SUZUKI and MASTROIANNI) (fig. 1 and 2).

However, the position and structure of meiotic figures were often anomalous; the formation of one or two « pronuclei » could even be noticed (fig. 1 to 6).

On the contrary, when the whole follicle was cultured in the same experimental medium, the dictyate stage of the follicular oocytes was maintained, provided that in the Cow, the corona and granulosa cells remained alive (tables 3 and 4; fig. 7, 8, 11, 13 and 14).

The persistency of the dictyate stage of oocytes grafted on granulosa cells and on the other hand the resumption of meiosis in oocytes grafted on the theca constitute presumptive evidence that the granulosa cells are responsible for the inhibition of meiosis inside the follicle.

The grafting of a wedge of pituitary tissue on *in vitro* cultured, small-sized follicles, or the addition of steroids or gonadotrophins to the medium could not induce the nuclear maturation of follicular oocytes.

In view of these facts, it is suggested that in normal follicles, the preovulatory gonadotrophic release induces a physiological or mechanical process responsible for the resumption of meiosis by isolating the oocyte from the granulosa cells.

RÉFÉRENCES BIBLIOGRAPHIQUES

- AUSTIN C. R., BARROS C., 1968. Inhibition of ovulation by systematically administered actinomycin in the Hamster. *Endocrinologie*, **83**, 177-179.
- BIGGERS J. D., WHITTINGHAM D. G., DONAHUE R. P., 1967. The pattern of energy metabolism in the mouse oocyte and zygote. *Proc. Nat. Acad. Sci.*, **48**, 560-567.
- CHANG M. C., 1955. The maturation of rabbit oocytes in culture and their maturation, activation, fertilization and subsequent development in the fallopian tubes. *J. exp. Zool.*, **128**, 378-406.
- DONAHUE R. P., STERN S., 1968. Follicular cell support of oocyte maturation: production of pyruvate *in vitro*. *J. Reprod. Fert.*, **17**, 395-398.
- EDWARDS R. G., 1965 a. Maturation *in vitro* of mouse, sheep, cow, pig, rhesus monkey and human ovarian oocytes. *Nature*, **208**, 349-351.
- EDWARDS R. G., 1965 b. Maturation *in vitro* of human ovarian oocytes. *Lancet*, **2**, 926-929.
- EDWARDS R. G., BANISTER B. D., STEPTOE P. C., 1969. Early stages of fertilization *in vitro* of human oocytes matured *in vitro*. *Nature*, **221**, 632-635.
- MORICARD R., 1940. Méiose et gonadotropines. Facteurs hormonaux et cytoplasmiques de la division nucléaire. *Bull. Biol.*, Suppl. **28**.
- MORICARD R., SALLUSTO A., 1968. Cytophysiologie ultrastructurale de la méiose et de l'ovulation chez la Lapine. *VI^e Congr. Internat. Reprod. Insem. artif.*, Paris, juillet 1968, vol. I, 165-168.

- PINCUS G., ENZMANN E. V., 1935. The comparative behavior of mammalian eggs *in vivo* and *in vitro*. *J. Exp. Med.*, **62**, 665-675.
- SUZUKI S., MASTROIANNI L., 1966. Maturation of monkey ovarian follicular oocytes *in vitro*. *Am. J. Obst. Gynec.*, **96**, 723-731.
-

PLANCHE I

Images de maturation d'ovocytes *in vitro*

1. Vache 1^{re} mitose réductionnelle, fuseau anormal, en tonnelet.
2. et 3. Vache 1^{er} G. P. et 2^e fuseau de maturation anormal.
4. Truie 1^{re} mitose, fuseau presque invisible.
5. Vache, pseudoparthénogenèse, deux pronuclei se sont formés sans aucun G. P.
6. Vache, pseudoparthénogenèse, une masse chromatique a été rejetée par l'ovocyte ; un pronucléus s'est formé.

PLANCHE II

Ovocytes de Veau cultivés *in vitro* dans leur follicule

11. 1 follicule contenant 2 ovocytes. La *Corona* de l'ovocyte du bas et la *Granulosa* voisine sont intactes ; l'ovocyte demeure au stade dictyé. La *Corona* de l'ovocyte du haut et la *Granulosa* voisine sont pycnotiques ; des chromosomes apparaissent.
12. Ovocyte intrafolliculaire cultivé *in vitro* dans son follicule, en présence de deux fragments d'hypophyse qui se sont greffés sur le follicule ; après 48 heures le noyau est toujours à l'état dictyé.
13. et 14. Détail des ovocytes de la figure 11.

PLANCHE III

Culture d'ovocytes de Vache *in vitro* sur des follicules

15. La *Corona* s'est soudée à la *Granulosa*, le noyau reste à l'état dictyé.
16. La *Corona* s'est soudée à la *Granulosa* interne par le pont cellulaire qui figure entre les deux flèches : le noyau demeure dictyé.
17. La *Corona* s'est soudée à la *Granulosa*, mais l'ensemble est devenu pycnotique ; les deux ovocytes sont en métaphase I.
18. La *Corona* ovocytaire s'est dissociée et ne s'est pas soudée à la *Granulosa* ; la première métaphase est visible (flèche).