



HAL
open science

RECHERCHE D'UNE TECHNIQUE DE TRANSPLANTATION DES ŒUFS CHEZ LA VACHE

J. Testart, P.-C. Légrise, F. Aymer de La Chevalerie

► **To cite this version:**

J. Testart, P.-C. Légrise, F. Aymer de La Chevalerie. RECHERCHE D'UNE TECHNIQUE DE TRANSPLANTATION DES ŒUFS CHEZ LA VACHE. *Annales de Biologie Animale, Biochimie, Biophysique*, 1970, 10 (hs1), pp.147-153. <hal-00896573>

HAL Id: hal-00896573

<https://hal.science/hal-00896573v1>

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

RECHERCHE D'UNE TECHNIQUE DE TRANSPLANTATION DES ŒUFS CHEZ LA VACHE

J. TESTART et P.-C. LÉGLISE

avec la collaboration de F. AYMER DE LA CHEVALERIE

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

De nombreux chercheurs ont tenté d'induire une gestation chez la Vache, après transplantation d'œufs fécondés, en empruntant deux voies d'accès à l'utérus :

La voie non chirurgicale qui consiste, comme pour l'insémination artificielle, à franchir le cervix, via le vagin, avec une pipette de transplantation, a donné des résultats médiocres.

DZIUK *et al.* (1958), AVERY *et al.* (1962) ne rapportent aucun succès sur un total de 28 essais. Les premiers, MUTTER, GRADEN et OLDS (1965) obtiennent une gestation à terme en perfusant le tractus de la vache receveuse avec une solution antibiotique depuis l'œstrus jusqu'au jour du transfert. Puis, SUGIE (1965) obtient deux gestations, dont l'une à terme en perforant la paroi vaginale pour atteindre l'utérus en évitant le passage transcervical ; de plus, il insuffle la corne utérine avec du gaz carbonique lors du transfert.

ROWSON et MOOR (1966), puis VINCENT, MILLS et RUNDELL (1969), reprenant la voie transcervicale mais en insufflant l'utérus avec du CO₂, obtiennent chacun deux gestations sur 8 et 15 vaches dont les cycles sont synchronisés à 1 jour près avec ceux des donneuses.

La voie chirurgicale a donné de meilleurs résultats. Après UмбаUGH (1949) qui provoqua 4 gestations mais qui n'allèrent pas jusqu'à leur terme, WILLET *et al.* (1951) réussit à obtenir le premier veau après 3 essais, puis WILLET, BUCKNER et LARSON (1953) deux autres naissances pour deux tentatives. AVERY *et al.* (1962) rapportent la réussite d'une gestation à terme après quatre essais et récemment, ROWSON, MOOR et LAWSON (1969), en récupérant les œufs des donneurs *in vivo* et en utilisant le « TC 199 » comme milieu de perfusion et de conservation, indiquent un taux de réussite très élevé : 91 p. 100 de receveuses gravides.

Ceci montre que le transfert des œufs par la voie abdominale, chez la Vache, est parfaitement possible puisque ce résultat est parmi les meilleurs obtenus chez l'ensemble des Mammifères. Mais l'utilisation d'une telle technique ne semble pas réalisable dans la pratique courante puisqu'elle exige, outre un matériel important et

du personnel hautement spécialisé, des conditions opératoires (anesthésie, asepsie) et des durées d'intervention qui ne permettent pas son utilisation sur une grande échelle.

Aussi avons-nous répété les diverses tentatives de transfert non chirurgical pour en vérifier les résultats, tout en recherchant une technique qui utiliserait l'avantage de la voie transabdominale en évitant les servitudes d'une véritable intervention chirurgicale.

I. — COMPARAISON DE TECHNIQUES DE TRANSPLANTATION DES ŒUFS CHEZ LA VACHE

Nous avons expérimenté diverses voies d'introduction des œufs dans la corne utérine, en transférant non des œufs de vache (pour limiter le nombre d'animaux utilisés), mais des œufs de Lapine, divisés ou non, ou des boules de résine de 200 μ de diamètre environ ou des colorants.

A. — *Inovulation par le col de l'utérus*

I. *Méthode dérivée de l'insémination artificielle.*

Une sonde souple est guidée par palper transrectal, à travers le col et jusqu'au milieu de la corne. A travers la sonde un fin cathéter permet d'introduire les œufs *in utero*.

Le tableau I résume nos interventions.

TABLEAU I

*Essais d'introduction d'œufs de lapine ou de billes de résine (200 μ)
dans l'utérus de la Vache par le col de l'utérus*

Numéro de la vache	Nombre de corps transplantés		Délai transplantation-abattage	Nombre de corps récupérés dans l'utérus	
	Œufs de lapine	Billes de résine		Œufs	Billes
870	7	0	2 h	3	0
656	0	13	4 h 30	0	0
931	8	0	48 h	0	0
1031	7	0	3 mn	4	0

Ces résultats médiocres s'accordent avec ceux de tous les auteurs qui ont tenté ce type de transplantation. La non récupération des corps transplantés s'expliquerait par l'existence de contractions utérines qui expulsent les œufs dans le vagin, sous l'influence des stimulations cervicales, vaginales ou vulvaires, provoquées par la manipulation.

2. *Inovulation par sonde à demeure.*

Afin d'empêcher ce rejet des corps introduits, nous avons mis en place, le jour des chaleurs, une sonde munie d'un ballonnet terminal dont le gonflement permet l'ancrage de la sonde *in utero*. Ainsi, les œufs pouvaient être déposés au moment choisi sans stimulation des voies génitales.

Dans tous les essais, même en prenant toutes les précautions d'asepsie, une réaction infectieuse a pris place dans l'utérus.

3. *Inovulation avec dilatation utérine.*

Nous avons repris la technique de ROWSON et MOOR (1966) qui consiste à insuffler du gaz carbonique dans la corne en même temps que l'on dépose les « œufs », le CO₂ étant utilisé dans un but d'anesthésie locale et de relaxation.

Le tableau 2 résume nos résultats.

TABLEAU 2

Transfert via le cervix, avec dilatation utérine

Délai trans-plantation-abattage	Œufs de lapine			Billes de résine			Nombre d'animaux avec récupération > 0	
	Nombre animaux	Nombre œufs transpl.	Nombre œufs récupérés	Nombre animaux	Nombre billes transpl.	Nombre billes récupérées	avec œufs	avec billes
2 à 4 h	4	32	1	4	50	26	1/4	3/4
4 à 6 h	12	120	17	9	104	70	3/12	9/9
6 à 24 h	7	98	0	3	41	9	0/7	3/3
Totaux	23	250	18	16	175	105	4/23	15/16

Dans l'ensemble, les résultats sont meilleurs que ceux du premier essai, mais seules les billes sont récupérées dans des proportions acceptables, peut-être parce que plus facilement visibles ou parce que plus adhérentes à la muqueuse utérine, ce qui limiterait leur expulsion.

B. — *Inovulation par voie transutérine*

Nous avons très rapidement abandonné la technique de SUGIE (1965) à cause des difficultés pratiques et parce qu'elle n'évite pas les stimulations vaginales, ni complètement les stimulations cervicales. Cette technique consiste en effet à perforer le vagin au niveau du cul de sac de Douglas à l'aide d'une longue aiguille puis à pénétrer dans l'utérus pour y déposer les œufs. Le cervix et les cornes utérines sont maintenues par palper transrectal.

Ceci nous a conduit à mettre au point une technique de transplantation à travers la paroi abdominale ce qui évite les stimulations génitales et l'infection que favorise la voie transvaginale ou transcervicale.

Une anesthésie locale (50 ml de tutocaïne à 2 p. 100) permet la pénétration, au niveau de la fosse paralombaire, d'un endoscope dans le canal duquel on introduit l'appareil à transplanter.

La cavité utérine étant virtuelle, la difficulté est d'assurer la position intraluminaire de l'extrémité distale de l'aiguille qui guide le cathéter contenant les œufs. Cette position était assurée dans un premier appareil par un ballonnet gonflé *in utero* puis, dans un second, par la dilation utérine obtenue par simple injection de gaz carbonique. Le dispositif actuellement expérimenté est d'une manipulation simplifiée : après que l'aiguille ait pénétré le myomètre, le cathéter en téflon contenant les œufs, projeté sous la pulsion d'un ressort, traverse la muqueuse utérine jusqu'à la lumière dans laquelle il s'oriente, du fait de sa flexibilité propre.

L'intervention totale, pratiquée dans des conditions aseptiques, demande une vingtaine de minutes.

14 vaches ont reçu *in utero*, 3 à 8 jours après les chaleurs, 1 à 4 œufs (stade 8 cellules-morula) récupérés par perfusion *in vitro* du tractus des vaches donneuses 1 à 3 heures avant l'intervention et conservés dans du liquide folliculaire autologue ou du milieu TC 199 :

13 sont revenues en chaleurs 18 à 25 jours après l'œstrus précédent et 1, 40 jours après. On ignore les causes de cet échec qui pourrait être dû, soit à la qualité des œufs transplantés (dépréciation entre l'abattage de la donneuse et la récupération, ou au cours de la conservation), soit au transfert lui-même.

II. — DISCUSSION

Les auteurs s'accordent en général sur les causes qui expliquent les mauvais résultats obtenus à la suite des transplantations par la voie transvaginale.

A. — *L'expulsion de l'œuf hors de l'utérus à la suite des stimulations génitales*

HAYS et VANDEMARK (1953) ont montré que la Vache répond aux stimulations du tractus génital par une décharge dans l'organisme d'une substance à action ocytotique et ROWSON, BENNETT et HARPER (1964), ne peuvent bloquer les contractions utérines responsables de l'expulsion dans le vagin de particules placées *in utero*, malgré l'utilisation de diverses drogues (adrénaline, atropine, procaïne, papavérine, anesthésie épidurale).

OTSUKI et SOMA (1969) obtiennent des résultats comparables chez la chèvre. C'est seulement en insufflant du gaz carbonique dans l'utérus de génisses lors du transfert que HAFEZ et SUGIE (1963) retrouvent *in utero* 13 p. 100 des œufs de lapine transplantés 12 à 48 h plus tôt (aucune récupération s'ils n'insufflent pas l'utérus avec CO₂).

L'emploi du CO₂ (ROWSON et MOOR, 1956, puis VINCENT, MILLS et RUNDELL, 1969) a permis l'amélioration des résultats par transfert transcervical ; mais le succès reste limité et nos propres essais (tabl. 2) montrent que dans des délais brefs (2 à 4 h),

les œufs de Lapine sont rarement retrouvés dans l'utérus de la Vache, les résultats n'étant pas supérieurs à ceux obtenus sans insufflation (tabl. 1).

Dans une expérience sur la Lapine (TESTART, 1969), nous avons montré que les stimulations génitales n'entraînent pas l'expulsion des œufs transplantés, ce qui implique une relative spécificité du phénomène observé chez la Vache.

B. — L'infection utérine

Elle est provoquée par l'introduction *in utero* de matériaux septiques chez l'animal au post-œstrus. DZIUK *et al.* (1958), en injectant dans l'utérus de vaches fécondées, du sérum physiologique récupéré après perfusion d'utéri d'autres femelles n'observent que 2 gestations sur 14 essais, mais 5 gestations sur 8 essais s'ils ajoutent de la pénicilline à ce sérum physiologique. On connaît la plus faible résistance à l'infection utérine de la femelle en phase progestative par rapport à la phase œstrogénique dans plusieurs espèces comme la Vache (ROWSON, LAMMING et FRY, 1953), la Brebis (BRINSFIELD HAWK et CEFFEL, 1967), la Lapine (BLACK *et al.*, 1953 ; BROOME et LAMMING, 1958 ; BROOME, LAMMING et SMITH, 1959). Les stéroïdes ovariens joueraient un rôle déterminant dans cette résistance, en agissant soit sur le nombre et la vitesse de mobilisation des leucocytes, soit sur la capacité antibactérienne de ces leucocytes, soit sur le drainage de l'utérus.

En plaçant une sonde à demeure *in utero*, nous avons vérifié la susceptibilité de l'utérus aux germes infectieux. Les expériences menées chez la Lapine (TESTART, 1969) ont montré que l'influence défavorable du passage transcervical du cathéter de transplantation sur le résultat du transfert (tabl. 3) est dû en partie à l'infection du tractus génital après cette manipulation ; chez les seuls animaux à tractus normal, (47,5 p. 100) le faible taux d'implantation (45,1 p. 100 contre 77,1 p. 100 pour la voie transpariétale) peut être la conséquence d'une contamination bactérienne très localisée atteignant seulement les blastocystes.

TABLEAU 3

Transplantation par voies transcervicale ou transpariétale de blastocystes dans l'utérus de la Lapine au 4^e jour post-coïtum

Type de transplantation	Nombre de femelles opérées	P. 100 gestantes à 11 jours	P. 100 femelles à tractus normal (sans infection ni adhérences)	Animaux à tractus normal		
				Nombre blastocystes transplantés	P. 100 implantation (intervalle de variation)	P. 100 survie à 11 jours
Voie transcervicale.	40	60 (24)	47,5 (19)	233	45,1 (0-100)	88,6 (93) (1)
Voie transpariétale.	35	85,7 (30)	91,4 (32)	375	77,1 (10-100)	86,5 (250) (1)

(1) Rapporté au nombre de blastocystes implantés.

CONCLUSION

Les résultats expérimentaux rapportés montrent qu'une technique de transplantation des œufs chez les Bovins doit tenir compte de deux facteurs essentiels. La susceptibilité de l'utérus en état progestatif à la pollution par des matériaux septiques et la réactivité myométriale aux stimulations génitales.

La voie transpariétale de transfert des œufs élimine ces deux difficultés. Les résultats récents de ROWSON, MOOR et LAWSON (1969) montrent que si l'œuf fécondé de vache est placé chirurgicalement dans l'utérus au 4^e ou 5^e jour du cycle, dans les meilleures conditions (récupération *in vivo* des œufs, milieu de perfusion et de conservation convenable) on obtient plus de 90 p. 100 de receveuses gestantes. Ils montrent également que l'œuf peut être conservé *in vitro* au moins 2 heures avant transfert et que les cycles de la donneuse et de la receveuse peuvent être synchronisés à 2 jours près.

Il reste à simplifier cette méthode. La technique transpariétale que nous expérimentons parce qu'elle ne nécessite qu'une anesthésie locale et une plage d'intervention chirurgicale réduite nous semble susceptible d'application pratique.

RÉSUMÉ

En comparant diverses techniques pratiques de transplantation des œufs fécondés *in utero* chez la Vache, nous avons retrouvé les difficultés rapportées par la bibliographie et qui tiennent à deux phénomènes : l'expulsion de l'œuf dans le vagin conséquemment aux stimulations génitales (que nous n'avons pas rencontrée chez la Lapine) et l'infection utérine.

Aussi, nous expérimentons une méthode transabdominale qui devrait permettre d'obtenir un succès analogue à celui de Rowson, Moor et Lawson (1969) par intervention chirurgicale, tout en étant susceptible d'application pratique.

Nous n'avons pas obtenu de gestation jusqu'à ce jour.

SUMMARY

SEARCH FOR A METHOD OF EGG TRANSFER IN THE COW

Comparing various practical techniques of transplanting fertilized eggs *in utero* in the cow, we encountered the same difficulties as those mentioned in the literature ; namely, expulsion of the egg into the vagina following genital stimulation (which we did not observe in the rabbit), and uterine infection.

We are also studying a transabdominal method which would be practically applicable, and with which we hope to obtain success analogous to that of Rowson, Moor and Lawson (1969) who employed surgical intervention.

Up to now, we have not obtained a pregnancy.

RÉFÉRENCES BIBLIOGRAPHIQUES

- AVERY T. L., FAHNING M. L., PURSEL V. G., GRAHAM E. F., 1962. Investigations associated with the transplantation of bovine ova. IV. — Transplantation of ova. *J. Reprod. Fert.*, **3**, 229-238.
- BLACK W. G., SIMON J., McNUTT S. H., CASIDA L. E., 1953. Investigation on the physiological basis for the differential response of estrous and pseudopregnant rabbit uteri to induced infection. *Amer. J. Vet. Res.*, **14**, 318-323.
- BRINSFIELD T. H., HAWK H. W., LEFFEL E. C., 1967. Control by ovarian status of induced leukocytic responses in the sheep uterus. *Amer. J. Vet. Res.*, **28**, 127.
- BROOME A. W. J., LAMMING G. E., 1958. The influence of ovarian hormones on resistance to uterine infections. *Vet. Rec.*, **70**, 603-604.
- BROOME A. W. J., LAMMING G. E., SMITH W., 1959. Studies on the relationship between ovarian hormones and uterine infection. IV. — The role of the granulocyte system in uterine defence. *J. Endocr.* **19**, 274-281.
- DZIUK P. J., DONKER J. D., NICHOLS J. R., PETERSEN W. E., 1958. Problems associated with the transfer of ova between cattle. *Univ. Minnesota Agric. Exp. Sta. Tech. Bull.*, **222**, 75 pp.
- HAFEZ E. S. E., SUGIE T., 1963. Reciprocal transfer of cattle and rabbit embryos. *J. Anim. Sci.*, **22**, 31-35.
- HAYS R. L., VANDEMARK N. L., 1953. Effect of stimulation of the reproductive organs of the cow on the release of an oxytocin-like substance. *Endocrinology*, **82**, 157-165.
- MUTTER L. R., GRADEN A. P., OLDS D., 1965. Successful non surgical bovine embryo transfer. *A. I. Digest*, **12**, (11), 3.
- OTSUKI K., SOMA T., 1964. Transfer of fertilized ova through the cervix in goats. *Bull. Nat. Inst. Anim. Ind.*, **6**, 27-32.
- ROWSON L. E. A., BENNETT J. P., HARPER M. J. R., 1964. The problem of non-surgical egg transfer to the cow uterus. *Vet. Rec.*, **76**, 21-23.
- ROWSON L. E. A., LAMMING G. E., FRY R. M., 1953. The relationship between ovarian hormones and uterine infection. *Vet. Rec.*, **65**, 335-343.
- ROWSON L. E. A., MOOR R. M., 1966. Non-surgical transfer of cow eggs. *J. Reprod. Fert.*, **11** 311-312.
- ROWSON L. E. A., MOOR R. M., LAWSON R. A. S., 1969. Fertility following egg transfer in the cow; effect of method, medium and synchronization of oestrus. *J. Reprod. Fert.*, **18**, 517-523.
- SUGIE T., 1965. Successful transfer of a fertilized bovine egg by non-surgical technique. *J. Reprod. Fert.*, **10**, 197-202.
- TESTART J., 1969. Comparaison de différentes techniques de transplantation des blastocystes chez la lapine. *Ann. Biol. Anim. Bioch. Biophys.*, **9**, 351-360.
- UMBAUGH R. E., 1949. Superovulation and ovum transfer in cattle. *Amer. J. Vet. Res.*, **37**, 295-305.
- VINCENT C. K., MILLS A. C., RUNDELL J. W., 1969. Non-surgical transfer of embryos in beef cattle. *J. Anim. Sci.*, **28**, 147.
- WILLETT E. L., BLACK W. G., CASIDA L. E., STONE W. H., BUCKNER P. J., 1951. Successful transplantation of a fertilized bovine ovum. *Science*, **113**, 247.
- WILLETT E. L., BUCKNER P. J., LARSON G. L., 1953. Three successful transplantations of fertilized bovine eggs. *J. Dairy Sci.*, **39**, 520-523.