



Revista MVZ Córdoba

ISSN: 0122-0268

editormvzcordoba@gmail.com

Universidad de Córdoba

Colombia

López C., Angela; Olivera A., Martha; Ruiz C., Tatiana; Tarazona M., Ariel
Efecto del co-cultivo sobre el desarrollo temprano de embiones bovinos producidos in vitro
Revista MVZ Córdoba, vol. 12, núm. 2, julio-diciembre, 2007, pp. 1061-1067
Universidad de Córdoba
Montería, Colombia

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=69312213>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica
Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal
Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

EFFECTO DEL CO-CULTIVO SOBRE EL DESARROLLO TEMPRANO DE EMBRIONES BOVINOS PRODUCIDOS *IN VITRO*

CO-CULTURE EFFECT ON EARLY DEVELOPMENT OF *IN VITRO* BOVINE EMBRYOS

Angela López C^{1*}, Zoot, Martha Olivera A¹, Dr. Sci. Agr, Tatiana Ruiz C¹, Ph.D, Ariel Tarazona M^{1,2}, M.Sc.

¹Universidad de Antioquia. Facultad de Ciencias Agrarias. Grupo Reproducción Fisiología y Biotecnología Animal. AA 1226, Medellín, Colombia. ^{1,2}DPA/FCA/BIOGEM Universidad Nacional de Colombia, Sede Medellín, Colombia *Correspondencia: angeladir7@gmail

Recibido: Mayo 5 de 2007; Aceptado: Diciembre 15 de 2007

RESUMEN

Objetivo. Estudiar el efecto del cocultivo con células oviductales sobre el porcentaje de clivaje 48 horas post inseminación (hpi) de embriones bovinos en bajas tensiones de oxígeno. **Materiales y métodos.** Se recolectaron ovarios de matadero para la extracción de los ovocitos que fueron puestos en medio TCM 199 suplementado con hormonas, se fertilizaron con semen criopreservado y se cocultivaron en medio CR1aa con células de oviducto durante 48 horas. Se evaluó el porcentaje de clivaje total y el porcentaje de clivaje por estadios de 2-4 células y 5-8 células. La viabilidad de las células para el cocultivo se determinó por observación del movimiento ciliar y observación de monocapa. Los tratamientos fueron T1: células de oviducto + oxígeno 20%; T2: células de oviducto + oxígeno 7%; T3 y T4 fueron controles sin células para ambas concentraciones de oxígeno. **Resultados.** En cuanto al porcentaje de clivaje no hubo diferencia significativa entre los cuatro tratamientos, pero hubo una tendencia a mayor clivaje para los embriones cocultivados con células y 20% oxígeno. **Conclusiones.** La utilización de altas tasas de oxígeno (20%) en los sistemas de cocultivo con células oviductales tienden a mejorar los porcentajes de clivaje a las 48 hpi.

Palabras clave: Cocultivo, embriones, bovinos, células oviductales.

ABSTRACT

Objective. To study the effect of co-culture with oviductal cells on the cleavage rate 48 hours post insemination (hpi) of bovine embryos in low oxygen tensions. **Materials and methods.** Slaughterhouse ovaries were collected for the extraction of oocytes put on TCM 199 medium supplemented with hormones, fertilized with semen cryo-preserved and co-cultured in CR1aa medium with oviductal cells during 48 hours. Total cleavage

rate and cleavage per stages of 2-4 cells and 5-8 cells were evaluated. The viability of cells for the co-culture was determined by observation of the ciliary movement and monolayer observation. Treatments were T1: oviduct cells + oxygen 20%; T2: oviduct cells + oxygen 7%; T3 and T4 were controls without cells for both oxygen concentrations. **Results.** For cleavage rate there was not significant difference among the four treatments, but there was a tendency to more cleavage for co-cultured embryos with cells and 20% oxygen. **Conclusions.** The use of high oxygen rates (20%) in co-culture systems with oviductal cells intend to improve the cleavage percentages to 48 hpi.

Key words: Co-culture, bovines, embryos, oviductal cells.

INTRODUCCIÓN

Entre las aplicaciones de la producción de embriones *in vitro* se encuentra el mejoramiento genético con fines productivos (1), la investigación con fines de conservación (2,3) y la generación de técnicas de reproducción asistida (4). Por estas razones la producción de embriones *in vitro* y en especial el modelo bovino ha sido motivo de múltiples investigaciones para mejorar las tasas de producción de blastocitos que siguen siendo variables de 5% a 30% (5,6). A nivel de laboratorio los procesos de maduración, fertilización y cultivo pueden ser complementados con otras técnicas como los cocultivos con células somáticas (7). En diversas investigaciones se han usado células de oviducto, ampolla oviductal, granulosa, células uterinas, y algunas líneas celulares como células Vero (8), obteniendo resultados controversiales que sugieren nuevas investigaciones en este campo para dilucidar las ventajas y desventajas que otorga esta técnica.

Uno de los eventos más estudiado sobre los porcentajes y calidad de blastocitos es la detención del desarrollo en el estadio de 8-16 células de los embriones producidos *in vitro* (9), del cual se han postulado diferentes factores que involucran desórdenes en la cromatina, re-arreglos del citoesqueleto, daños mitocondriales y estrés oxidativo por especies reactivas de oxígeno (EROs)

(10). Los EROs son producidos por la cadena respiratoria, estos son mediadores de procesos fisiológicos y estados patológicos (11). Las investigaciones actuales están orientadas a dilucidar el papel de la mitocondria y del estrés oxidativo en el desarrollo temprano. Se ha demostrado que bajo condiciones convencionales de cultivo se producen EROs (12), debido a la diferencia en la tensión de oxígeno que se presenta entre el fenómeno *in vivo* que se encuentra entre 3-9% (13) y la proporcionada *in vitro* del 20%. El cocultivo de embriones junto con otras líneas celulares puede disminuir el estrés oxidativo gracias a los barredores que estas células producen (10). El objetivo de este trabajo fue estudiar el efecto de los sistemas de cocultivo con células de oviducto sobre el desarrollo temprano de embriones bovinos producidos *in vitro* en condiciones de baja tensión de oxígeno y oxígeno ambiental, evaluando tasas de clivaje a las 48 y 72 hpi (horas pos inseminación).

MATERIALES Y MÉTODOS

Aislamiento de células de oviducto bovino. Los oviductos provenientes de ovarios con presencia de cuerpos hemorrágicos se obtuvieron en la planta de benéfico local y fueron transportados a 4°C en solución salina al 0.9%. En el laboratorio fueron debridados de su tejido exterior y lavados en solución salina estéril

al 0.9%. Para la obtención de células se hizo un raspado externo del oviducto con una lámina estéril desde el extremo útero-tubarico hacia el extremo ovárico obteniendo una sustancia de color amarillo la cual se disolvió en 7 mL de Hepes (medio compuesto por un balance de sales y pH entre 7.3-7.4) y se le realizó 1 minuto de vortex para disgregar y lavar las células. Se dejó decantar el tubo 10 min y se retiró el sobrenadante. Se agregó nuevamente 7 mL de Hepes y el proceso se repitió dos veces más.

Siembra de células de oviducto bovino. Después de la última precipitación se tomaron 100ul del *pellet* de células y se colocaron en platos de cultivo de 65x10mm con 3.5 mL de medio de cultivo TCM-199 suplementado con 10% de SFB (Gibco 1704). La selección de células para la siembra se realizó teniendo en cuenta la presencia de movimiento ciliar en los cúmulos de células. El cultivo se realizó sincrónico con la producción de embriones.

Verificación de viabilidad celular para su uso en cocultivo. Tres días postsiembra se evaluó la viabilidad de una pequeña muestra del cultivo de células oviductales donde se observó tanto la formación de monocapa como el movimiento ciliar de células en suspensión para ser utilizadas en el cocultivo embrionario (Figura 1).

Obtención de los complejos cúmulo-oocito (CCOs). Para la producción de embriones, los ovocitos se obtuvieron a partir de ovarios de hembras bovinas sacrificadas en la planta de beneficio local. Los ovarios se lavaron en solución salina estéril al 0.9% a una temperatura de 35 a 38°C. La aspiración de folículos entre 2 y 7 mm de diámetro se realizó mediante una jeringa de 10 ml y aguja calibre 18G; el líquido folicular obtenido se depositó en un tubo Falcon de 50 ml y se dejó decantar por 20 minutos antes de hacer la selección

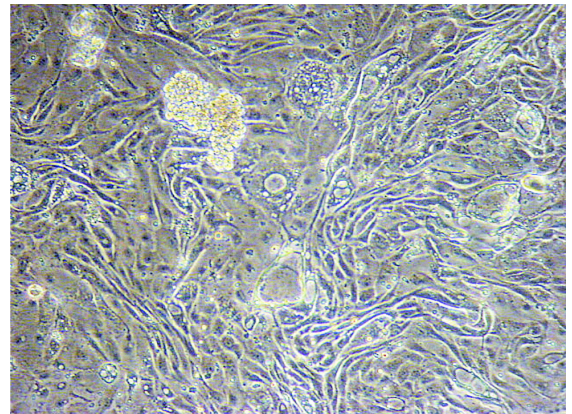


Figura 1. Cultivo de células oviductales: A, formación de monocapa, B, células en suspensión.

de los CCOs aptos para maduración donde se tuvieron en cuenta tres parámetros: ooplasma homogéneo, morfología redonda y mínimo tres capas de células de granulosa compactas (14).

Maduración de los CCOs. La maduración se realizó en microgotas de medio TCM-199 suplementado con 10% SFB (suero fetal bovino), LH (0,005 mg/ml), FSH (0,02 mg/ml) y 17 β -estradiol (0,005 mg/ml) bajo aceite mineral, se colocaron 10 oocitos por gota con 50 μ l y se llevaron a incubar por 24 h a 5% CO₂, 38 °C, 90% humedad y oxígeno ambiental 20%.

Fertilización *in vitro*. El semen criopreservado se descongeló a 37°C por un minuto y se realizó una capacitación mediante un gradiente discontinuo de Percoll 90/45 (15), para separar la fracción motil o espermatozoides viables. Mediante conteo en cámara de Neubauer se ajustó la concentración final a 1×10^6 espermatozoides por ml. Después de 24 h de maduración los oocitos fueron lavados en Hepes de trabajo y puestos en medio de fertilización TALP (Tyrode's albumina lactato piruvato) (16). Se inseminó con 2 μ l del semen previamente seleccionado, 2 μ l heparina y 2 μ l PHE (penicilina, hipotaurina, epinefrina) y posteriormente se llevaron a incubación

por 18 horas para la interacción de gametos con 5% CO₂, 38°C, 90% humedad y oxígeno ambiental 20%.

Cocultivo *in vitro*. Pasadas 18 horas los presuntos cigotos se lavaron con Hepes, por medio de una micropipeta para retirar las células de granulosa y se colocaron en medio de cultivo CR1 + aa (17). Posteriormente, se llevaron a incubación bajo la presencia o ausencia de células oviductales a 38°C, 88% N, 5 % CO₂, 7% O₂ y 90 % de humedad ó 5% CO₂, 38 °C, 90% humedad y oxígeno ambiental 20% según el tratamiento. Para el cocultivo se utilizaron aproximadamente entre 10 y 12 cúmulos de células oviductales por embrión (Figura 2).

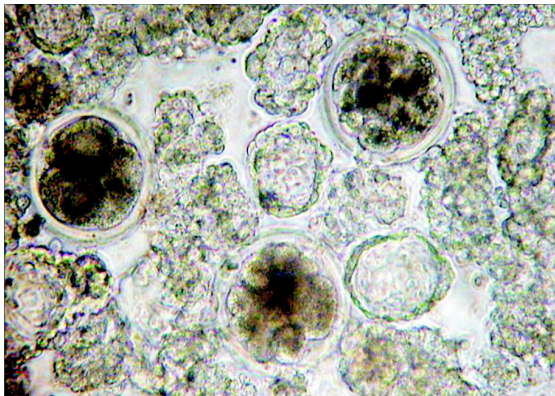


Figura 2. Cocultivo embrionario con células oviductales.

El porcentaje de clivaje se evaluó 48 hpi mediante observación directa por estereoscopio teniendo en cuenta embriones no clivados y estadios de 2 a 4 y 5-8 células. Todos los medios utilizados fueron tratados con 1% de solución antibiótica compuesta por penicilina (Sigma P-4687) y estreptomycin (Sigma S-1277).

Análisis estadístico. Se utilizaron 4 tratamientos. En la etapa de cultivo de los embriones se consideró la presencia o ausencia de células de oviducto y cambios en la tensión de oxígeno así:

Tratamiento 1: Embriones + células oviductales en 20% de oxígeno.
Tratamiento 2: Embriones + sin células oviductales en 20% de oxígeno.
Tratamiento 3: Embriones + células oviductales en 7% de oxígeno.
Tratamiento 4: Embriones + células oviductales en 7% de oxígeno.

Se utilizó el programa STATISTICA versión 5.0 donde se probó la distribución normal de los datos mediante el test de Shapiro-Wilk's y se realizó el test de Levene para la homogeneidad de varianzas. Se utilizó ANOVA y un nivel de significancia de $p = 0.05$ para el análisis de los datos.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Una gran diversidad de factores pueden afectar la producción de embriones *in vitro*, hasta la obtención de blastocitos transferibles (18), la tasa de producción total puede verse reflejada a las 48 horas posinseminación donde la evaluación del número de embriones clivados y su estadio representa un estimativo de la eficiencia y calidad de los procesos de maduración, fertilización y primeros días de cultivo.

En este estudio se encontró que el porcentaje total de embriones clivados 48 hpi (37, 32, 31 y 43%) fue similar en los diferentes tratamientos debido a que no presentó diferencia estadística significativa ($p > 0.05$) (Figura 3).

Sin embargo, se encontró una tendencia de los embriones cocultivados con células de oviducto y 20% de oxígeno, a presentar mejores tasas de clivaje, lo que podría estar asociado a la disminución de la producción de EROs, que se da con altas tensiones de oxígeno causando daño a nivel del citoesqueleto y el ADN (10). La inclusión de células oviductales en el cultivo embrionario

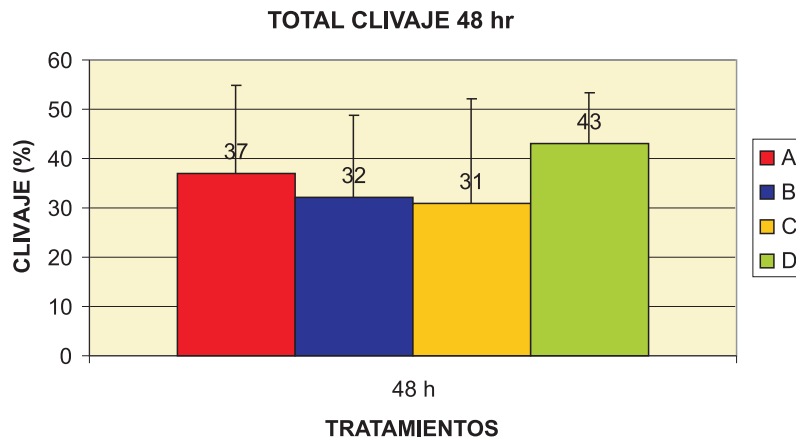


Figura 3. Tasas de clivaje total a las 48 hpi A: 7% oxígeno sin células oviductales B: 7% oxígeno con células oviductales C: 20% oxígeno sin células oviductales D: 20% oxígeno con células oviductales.

permitiría que éstas metabolicen parte del oxígeno evitando que se de la producción de EROs. Además, las secreciones de las células oviductales como proteínas, carbohidratos y piruvato alteran la composición del medio (19) y actúan como factores embriotróficos para el embrión en desarrollo (20).

bajas concentraciones de oxígeno (7%), las células son enfrentadas a un estrés celular mayor donde no realizan su función adecuadamente y arrojan mayor cantidad de desechos que pueden resultar tóxicos para los embriones en desarrollo, lo que se ve reflejado en una disminución del clivaje.

Por otra parte, al cocultivar los embriones con células oviductales a

Al observar los clivajes por estadio no se encontraron igualmente diferencias

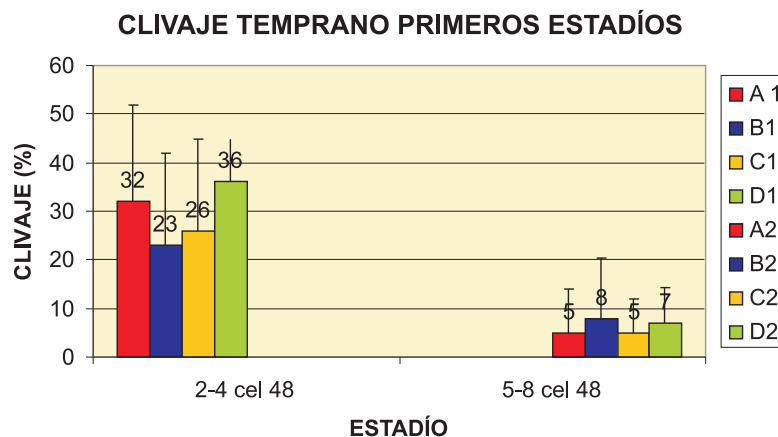


Figura 4. Tasas de clivaje por estadio a las 48 hpi A1: estadio 2-4 células a 7% oxígeno sin células oviductales A2: estadio 5-8 células a 7% oxígeno sin células oviductales B1: estadio 2-4 células a 7% oxígeno con células oviductales B2: estadio 5-8 células a 7% oxígeno con células oviductales C1: estadio 2-4 células a 20% oxígeno sin células oviductales. C2: estadio 5-8 células a 20% oxígeno sin células oviductales. D1: estadio 2-4 células a 20% oxígeno con células oviductales. D2: estadio 5-8 células a 20% oxígeno con células oviductales.

significativas pero la tendencia de los embriones cocultivados a 20% de oxígeno sigue marcando una tendencia a mejorar el número de embriones clivados con respecto a los demás tratamientos. En cuanto a la sincronía de clivaje se observó que en todos los tratamientos hubo presencia de embriones sincrónicos presentándose a las 48 hpi estadios de 2-4 células y de 5-8 células dentro de los parámetros normales.

Se concluye que al utilizar sistemas de cocultivo con células oviductales a 20% de oxígeno hubo una tendencia al aumento de los porcentajes totales de clivaje a las 48 hpi, debido a la disminución en la producción de EROs que causan daño a nivel celular. Igualmente la secreción de sustancias embriotróficas al medio por parte de las células oviductales ayudan a mejorar el

desarrollo de los embriones en sus primeros estadios aumentando la tasa de clivaje total 48 hpi.

En términos de eficiencia biológica y en relación con la producción comercial de embriones bovinos *in vitro*, tanto las bajas tasas de oxígeno como el cocultivo con células del epitelio oviductal bovino permiten el desarrollo preimplantatorio en proporciones comparables.

Se sugiere realizar estudios con el fin de evaluar estadios de morula y blastocito en la producción *in vitro* que permita establecer si hay un efecto del cocultivo posterior a las 48 hpi, además de la realización de pruebas que permitan medir la calidad del embrión como morfología, celularidad, y apoptosis.

REFERENCIAS

1. Kruip Tham, Pieterse MC, VanBeneden ThH, Vos PLAM, Wurth YA, Taverne MAM. A new method for bovine embryo production: a potential alternative to superovulation Vet Rec 1991; 128: 208-210.
2. Goodrowe KL, SL, Walker DP, Ryckman GF, Mastromonaco MA, Hay HL, Bateman WT, Waddell. Piecing together the puzzle of carnivore reproduction. Anim Reprod Sci 2000; 61: 389-403.
3. Farstad W. Assisted Reproductive Technology in Canid Species. Theriogenology 2000; 53: 175-186 2000.
4. Hewitson Laura. Primate models for assisted reproductive technologies Reproduction 2004; 128: 293-299.
5. Merton JS, APW, de Roos, E Mullaart, L de Ruigh, L Kaal, PLAM Voa S. Dieleman. Factors affecting oocyte quality and quantity in commercial application of embryo technologies in the cattle breeding industry. Theriogenology 2003; 59: 651-674.
6. Kruip TAM, MM, Bevers, B, Kemp. Environment of oocyte and embryo determines health of IVP offspring. Theriogenology 2000; 53: 611-618.
7. Goto KN, Iwai Y Takuma, Y Nakanishi. Co-culture of *In Vitro* Fertilized Bovine Embryos with Different Cell Monolayers. J Anim Sci 1992; 70:1149-1453.
8. Menck MC, Guayader-Joly C, Peynot N, Le bourhis D, Lobo RB, Renard JP, Heyman Y. Beneficial effects of vero cells for developing IVF bovine eggs

- in two different coculture systems. *Reprod Nutr Dev* 1997; 37:141-150.
9. Gardner DK, Lane M, Spitzer A, Batt PA. Enhanced rates of cleavage and development for sheep zygotes cultured to the blastocyst stage *in vitro* in the absence of serum and somatic cells: amino acids, vitamins, and culturing embryos in groups stimulate development. *Biol Reprod* 1994; 50: 390-400.
 10. Mermillod P, Vansteenbrugge A, Wils C, Mourmeaux JL, Massip A, Dessy F. characterization of the embryotrophic activity of exogenous protein-free oviduct conditioned medium used in culture of cattle embryos. *Biol Reprod* 1993; 49: 582-587.
 11. Brookes P. Mitochondrial H(+) leak and ROS generation: an odd couple. *Free Radic Biol Med* 2005; 38(1):12-23.
 12. Tarazona AM, Rodriguez JI, Restrepo LF, Olivera-Angel M, 2006: Mitochondrial activity, distribution and segregation in bovine oocytes and in embryos produced *in vitro*. *Reprod Dom Anim* 2006; 41: 5-11.
 13. Ali AA, JF Bilodeau, MA Sirard. Antioxidant requirements for bovine oocytes varies during *in vitro* maturation, fertilization and development. *Theriogenology* 2002; 59: 939-949.
 14. Stojkovic M, Machado SA, Stojkovic P, Zakhartchenko V, Hutzler P, Goncalves PB, Wolf E. Mitochondrial distribution and adenosine triphosphate content of bovine oocytes before and after *in vitro* maturation: correlation with morphological criteria and developmental capacity after *in vitro* fertilization and culture. *Biol Reprod* 2001; 64(3): 904-909.
 15. Parrish JJ, Krogenaes IA, Susko-Parrish JL. Effect of bovine sperm separation by either swim-up or percoll method on success of *in vitro* fertilization and early embryonic development. *Theriogenology* 1995; 44: 859-869.
 16. Fukui Y. Effect of follicle cells on the acrosome reaction, fertilization, and developmental competence of bovine oocytes matured *in vitro*. *Mol Reprod Dev* 1990; 26(1): 40-46.
 17. Rosenkrans C, Zeng G, McNamara G, Schoff P, First N. Development of bovine embryos *in vitro* affected by energy substrates. *Biol Reprod* 1993; 49: 459-462.
 18. WH Eyestone, NL First. Characterization of developmental arrest in early bovine embryos cultured *in vitro*. *Theriogenology* 1991; 35(3): 613-624.
 19. Edwards LJ, PA Batt, F Gandolfi, DK Gardner. Modifications Made to Culture Medium by Bovine Oviduct Epithelial Cells: Changes to Carbohydrates Stimulate Bovine Embryo Development. *Mol Reprod Dev* 1997; 46: 146-154.
 20. Nagao Y, Saeki K, Hoshi M, Kainuma H. Effects of oxygen concentration and oviductal epithelial tissue on the development of *in vitro* matured and fertilized bovine oocytes cultured in protein-free medium. *Theriogenology* 1994; 43 (4):751-759.