

## Efecto de la Suplementación del Medio de Maduración con Cisteamina y de Dos Medios de Cultivo (KSOMaa y SOF) en la Fecundación *in vitro* de Ovocitos Bovinos

EFFECT OF SUPPLEMENTATION OF MATURATION MEDIUM WITH CYSTEAMINE AND TWO CULTURE MEDIA (KSOMAA AND SOF) ON *IN VITRO* FERTILIZATION OF BOVINE OOCYTES

Lisbeth Quintanilla M.<sup>1</sup>, Wilfredo Huanca L.<sup>1,3</sup>, Alejandro Córdova G.<sup>1</sup>,  
Antonio Ampuero B.<sup>2</sup>, Lenin Benavides I.<sup>1</sup>

### RESUMEN

Se evaluó el efecto de la cisteamina en el medio de maduración sobre la tasa de división posfecundación y el efecto de los medios de cultivo KSOMaa y SOF sobre la tasa de desarrollo embrionario *in vitro* hasta los 8 días posfecundación. Se utilizaron 680 ovocitos procedentes de ovarios de hembras bovinas distribuidos al azar en dos tratamientos: T<sub>1</sub> (n=321) medio de maduración TCM-199 y T<sub>2</sub> (n=359) medio de maduración TCM-199 adicionado con cisteamina 100 mM. Los ovocitos fueron fecundados a las 24 h con semen congelado de un solo toro y cultivados en medio KSOMaa por 18 h, evaluándose la tasa de división 72 h después. En la segunda fase, luego del primer cultivo, ambos grupos se subdividieron en dos grupos, donde el primero se cultivó con medio KSOMaa y el segundo con medio SOF hasta el día 8 posfecundación. Los resultados de la primera fase indican una tasa de división de 43.6% para el grupo control y 46.0% para el grupo suplementado con cisteamina, sin encontrar diferencia significativa. En la fase 2, se obtuvo una tasa de 18.0% de blastocistos para el tratamiento TCM-199 + KSOMaa y 20.9% para TCM-199 c/ cisteamina + KSOMaa (p<0.05), y 15.8% para TCM-199 + KSOMaa y SOF y 18.7% para TCM-199 c/ cisteamina + KSOMaa y SOF (p<0.05). Los resultados indican que la adición de cisteamina al medio de cultivo mejoró la tasa de desarrollo embrionario *in vitro* hasta el estadio de blastocisto en ovocitos madurados en medio TCM 199, no habiendo diferencias por el uso de los medios de cultivo.

**Palabras clave:** fecundación *in vitro*, cisteamina, medio SOF, medio KSOM, bovino

<sup>1</sup> Laboratorio de Reproducción Animal, <sup>2</sup> Laboratorio de Zootecnia y Producción Agropecuaria, Facultad de Medicina Veterinaria, Universidad Nacional Mayor de San Marcos, Lima, Perú

<sup>3</sup> E-mail: whuanca2002@yahoo.com

Recibido: 15 de diciembre de 2014

Aceptado para publicación: 30 de abril de 2015

## ABSTRACT

The effect of the cysteamine in maturation medium on the oocyte cleavage rate and the effect of culture media KSOMaa and SOF on *in vitro* embryo development rate at 8 days post-fertilization was evaluated. A total of 680 oocytes from cattle ovaries were randomly distributed in two treatments: T1 (n=321) maturation medium TCM-199 and T2 (n=359) maturation medium TCM-199 supplemented with 100 mM cysteamine. Oocytes were fertilized after 24 h with frozen semen from a single bull and cultured in KSOMaa for 18 h and the fertilization rate was assessed 72 h after division. In the second phase, after the first culture, both groups were cultivated using two culture media: KSOMaa and SOF until day 8 post-fertilization. The results of the first phase showed a cleavage rate of 43.6% for the control group and 46.0% for the cysteamine supplemented group, without difference between groups. In phase 2, the blastocyst rate was 18.0% for the TCM-199 + KSOMaa and 20.9% for TCM-199 with cysteamine + KSOMaa ( $p < 0.05$ ), and 15.8% for TCM-199 + KSOMaa and SOF and 18.6% for TCM-199 with cysteamine + KSOMaa and SOF ( $p < 0.05$ ). The results indicated that the addition of cysteamine to the culture media improved the *in vitro* embryo development rate to blastocyst in oocytes cultured in maturation medium TCM-199, and without differences due to the KSOMaa and SOF.

**Key words:** *in vitro* fertilization, cysteamine, SOF medium, KSOM medium, bovine

## INTRODUCCIÓN

El éxito de la fecundación *in vitro* reside en la tasa de embriones lograda, de allí que se busca optimizar los factores que afectan su rendimiento, como pueden ser el efecto de las especies reactivas al oxígeno (ROS) producidas durante el metabolismo del ovocito y las condiciones del medio de cultivo en la etapa de división del cigoto y desarrollo a blastocisto (Correa *et al.*, 2008).

Se ha podido determinar que la adición de cisteamina al medio de maduración de ovocitos bovinos incrementa los niveles de glutatión intracelular (Yoshida, 1993), el cual tiene entre sus funciones la protección de las células contra el daño oxidativo (Del Corso *et al.*, 1994). Asimismo, la cisteamina se encuentra en el fluido del tracto reproductor de la hembra, por lo que debe tener un rol en el desarrollo embrionario (Gardiner *et al.*, 1998).

Las condiciones de cultivo pueden interferir en el desarrollo normal del embrión, deteniendo la división embrionaria y bloquean-

do el cuarto o quinto ciclo celular (Warzych *et al.*, 2007) o alterando las membranas de los blastómeros (Pomar *et al.*, 2005). Esta deficiencia está directamente relacionada con la competencia para el desarrollo de los embriones en estadio de blastocisto, por lo que se requiere continuar evaluando medios de cultivo que permitan incrementar la eficiencia en la obtención de blastocistos durante los procedimientos de cultivo de embriones bovinos.

El presente estudio, tuvo como objetivo evaluar el efecto de la suplementación del medio de maduración con cisteamina sobre la tasa de división post fecundación y evaluar dos medios de cultivo sobre el desarrollo embrionario *in vitro* de ovocitos bovinos.

## MATERIALES Y MÉTODOS

Se colectaron ovarios de bovinos beneficiados en un centro de sacrificio local, ubicado en el distrito de Ate, Lima, Perú, entre los meses de junio a agosto de 2012. Los ova-

rios fueron colectados en un termo conteniendo solución salina (0.9%), suplementada con una solución de penicilina y estreptomina en solución (Sigma P4333). La solución salina fue preparada con 9 g de cloruro de sodio (Sigma S5886) diluida en 1000 ml de agua estéril y mantenida a una temperatura inicial de 37 °C hasta el transporte al Laboratorio de Reproducción Animal de la Facultad de Medicina Veterinaria, Universidad Nacional Mayor de San Marcos, Lima.

En el laboratorio, los ovarios fueron lavados con solución salina. Luego se procedió a la colección de los complejos cúmulo-ovocitos (CCOs) fueron obtenidos mediante aspiración de folículos  $\geq 7$ mm (De Wit *et al.*, 2000). Con la ayuda de un estereomicroscopio (400x), se procedió a la búsqueda y selección de ovocitos con citoplasma homogéneo finamente granulado y uniforme, el cual debe llenar el espacio delimitado por la zona pelúcida (Bertoldo *et al.*, 2010). Los ovocitos recuperados fueron colocados en solución de lavado pre-maduración, compuesta de TL-Hepes (Sigma H4034) y suplementada con 6 mg/ml de polivinilpirrolidona (PVP) (Sigma P0930), 100 mM de piruvato sódico (Sigma P5280), y luego fueron colocados en el medio de maduración compuesta de TCM-199 (Sigma M2520), suplementada con 10% suero fetal bovino (v/v), 100 mM piruvato sódico, 5 mg/ml gentamicina (Sigma G1264), 20 mg/ml de FSH (hormona foliculo estimulante), 10  $\mu$ g/ml hCG y 1 mg/ml de estradiol (Sigma E2758). Además, se adicionó 100 mM de cisteamina al tratamiento 2. Los ovocitos fueron sometidos a maduración bajo condiciones de 39 °C, 5% de CO<sub>2</sub> y humedad máxima, en gotas de 40  $\mu$ l cubiertas de aceite y colocadas en una placa petri.

Cumplidas las 24 horas de maduración, los ovocitos fueron retirados de las gotas de cultivo y colocados en el medio de fecundación, en gotas de 40  $\mu$ l cubiertas de aceite y colocadas en una placa petri bajo condiciones similares al proceso de maduración por

espacio de 1 h, para luego proceder a la fecundación con espermatozoides de bovino.

Para efectos de la fecundación, se utilizó semen procedente de un solo toro. La pajueta de semen fue descongelada en baño maría a 37 °C por 45 s. Se colocó en una gradiente de Percoll (90/45), se centrifugó por 10 min a 600 g, se retiró el sobrenadante, y se volvió a reconstituir con 5 ml de TL-HEPES (Sigma H4034). Se centrifugó nuevamente por 5 min a 300 g, se decantó el sobrenadante y el pellet fue reconstituido con 30  $\mu$ l de TL-Stock.

Se colocó 2  $\mu$ l de la solución de espermatozoides, PHE (penicilamina [P4875], hipotaurina [H1384] y epinefrina [E1635]) y heparina 2% para lograr la fecundación de los ovocitos. Luego de 18 horas de co-cultivo de gametos, se colocaron los presuntos zigotos en viales de 2 ml para retirar el cumulus. Con el apoyo del estereoscopio, los ovocitos desnudos fueron lavados, colocados en gotas de 580  $\mu$ l cubiertas de aceite mineral, que fueron preparadas e incubadas por un mínimo de 12 h a 39 °C y 5% de CO<sub>2</sub> previo a la colocación de los presuntos zigotos.

Los presuntos zigotos fueron separados según el grupo de estudio correspondiente (con y sin cisteamina) y colocados en medio KSOMaa (potassium simplex optimization medium) por 72 h en una estufa bajo una mezcla de gases de 5% de oxígeno, 5% de CO<sub>2</sub> y 90% de nitrógeno a 39 °C y humedad relativa máxima. Luego, se evaluó la tasa de división posfecundación de cada grupo en base al número de zigotos y el total de ovocitos cultivados.

### Segundo Cultivo

Se prepararon gotas de 40  $\mu$ l de medio SOF (synthetic oviductal fluid) cubiertas con aceite mineral para los grupos 2 y 4, y de medio KSOMaa para los grupos 1 y 3. En ambos casos, las gotas fueron pre-incubadas por al menos 12 h a 39 °C y 5% de CO<sub>2</sub>.

Cumplidas las 72 h, los cigotos fueron retirados, lavados y colocados en las gotas respectivas. Los medios de cultivo SOF y KSOMaa fueron renovados cada 72 horas, retirando el medio y colocando un nuevo medio en cada gota.

Los cigotos permanecieron hasta el día ocho posfecundación en estas gotas dentro de una cámara individual con una mezcla de gases de 5% de O<sub>2</sub>, 5% de CO<sub>2</sub> y 90% de nitrógeno a 39 °C y humedad relativa máxima.

### Desarrollo Embrionario

Se evaluó cada gota de cada tratamiento a los ocho días de la fecundación para observar los blastocistos y determinar la tasa de desarrollo embrionario, en base a los blastocistos observados del total de ovocitos cultivados.

En síntesis, los ovocitos fueron distribuidos en los siguientes grupos:

G1 (n= 156): Maduración TCM 199 + Cultivo KSOMaa

G2 (n= 165): Maduración TCM 199 + Cultivo KOMaa + SOF

G3 (n=182): Maduración TCM 199 + Cisteamina + Cultivo KSOMaa

G4 (n=177): Maduración TCM 199 + Cisteamina + Cultivo KSOMaa + SOF

### Análisis Estadístico

Los resultados se evaluaron mediante comparación de proporciones con la prueba de Chi cuadrado.

## RESULTADOS

En el Cuadro 1 se muestra la tasa de división de los ovocitos madurados sin adición de cisteamina (G1 y G2) y con adición de cisteamina (G3 y G4) en el medio de ma-

duración. No se encontró diferencia estadística entre tratamientos.

El Cuadro 2 muestra la tasa de blastocistos en el día ocho posfecundación luego de ser cultivados con o sin cisteamina en KSOMaa como único medio o con SOF. Las mejores tasas de fecundación se obtuvieron con la adición de cisteamina, independientemente del medio utilizado.

## DISCUSIÓN

La inclusión de cisteamina en el medio de maduración no tuvo un efecto biológico significativo en la tasa de división posfecundación (Cuadro 1), pero fue importante cuando la evaluación abarcó la tasa de desarrollo embrionario hasta el estadio de blastocisto (Cuadro 2,  $p < 0.05$ ).

Los resultados pueden explicarse si se considera que la fase de maduración de ovocitos bajo condiciones *in vivo* requiere un mayor periodo de tiempo que las 24 horas utilizadas bajo condiciones *in vitro*. Los eventos fisiológicos que se desarrollan a partir del proceso de selección folicular permiten que, en el caso de bovinos, solo uno continúe con su desarrollo hasta alcanzar el estadio de folículo dominante, mientras que el resto quedan relegados a la atresia folicular por un proceso de apoptosis. Así, en la maduración *in vitro*, si bien se dan ciertas condiciones (oxígeno, temperatura, pH, gases, etc.) para que un mayor porcentaje alcance la metafase II, no se logra proporcionar todas las condiciones requeridas (Greenwood y Gautier, 2005) y llegan a ocurrir fallas en la cadena respiratoria (Cadenas y Davies, 2000) que favorecen la producción de altos niveles de ROS. Esto, sumado a la alteración en la dinámica de distribución y función mitocondrial, desencadena la apoptosis en distintas etapas del desarrollo y el bloqueo de embriones en el cuarto ciclo celular (Serrano y Olivera-Angel, 2003).

Cuadro 1. Efecto de la adición de cisteamina en la tasa de división de ovocitos de bovino a las 72 horas posfecundación

Tratamiento	Número de ovocitos	Ovocitos divididos	
		(n)	(%)
TCM-199	321	140	43.6
TCM-199 + cisteamina	359	165	46.0

Cuadro 2. Efecto de la adición de cisteamina y del medio de cultivo sobre la tasa de blastocistos de bovino en el día ocho posfecundación

Tratamiento	Número de ovocitos cultivados	Blastocistos	
		(n)	(%)
TCM-199 + KSOM <sup>aa</sup>	156	28	18.0 <sup>a</sup>
TCM-199 + KSOM <sup>aa</sup> y SOF	165	26	15.8 <sup>a</sup>
TCM-199 c/ cisteamina + KSOM <sup>aa</sup>	182	38	20.9 <sup>b</sup>
TCM-199 c/ cisteamina + KSOM <sup>aa</sup> y SOF	177	33	18.6 <sup>b</sup>

<sup>a,b</sup> Superíndices diferentes presentan diferencia estadística ( $p < 0.05$ )

Diversos estudios sugieren que esta apoptosis se debería a la expresión de genes proapoptóticos como el NF8B (Takada *et al.*, 2003) y p53 (Velez-Pardo *et al.*, 2007); sin embargo, estos han sido encontrados en distintas etapas embrionarias y en embriones competentes. Por otro lado, se ha demostrado que el bloqueo de las caspasas resulta nocivo para el embrión, aunque no está claro el mecanismo de acción (Zakeri *et al.*, 2005).

La tasa de división posfecundación no fue afectada por la adición de cisteamina. Esto podría deberse a que el medio empleado en la maduración, TCM 199, contiene una cantidad pequeña de glutatión (GSH) y de su precursor, la cisteína. La presencia de esta cantidad de GSH podría ser suficiente para proteger a los ovocitos del estrés oxidativo y la cisteína sería capaz de mantener un buen

nivel de síntesis de GSH durante la maduración *in vitro* (Luvoni *et al.*, 1996).

La inclusión de cisteamina en el medio de maduración permite almacenar altos niveles de GSH intracelular, permaneciendo estos a manera de reserva para la protección del embrión hasta el estadio de blastocisto (De Matos *et al.*, 1996). Niveles elevados de GSH permanecen en los ovocitos tras la maduración hasta el estadio del embrión de ocho células, previo al bloqueo del desarrollo embrionario temprano y expresión del genoma, actuando como tampón metabólico eliminando los agentes oxidantes (Memili y First, 2000). En el presente estudio se comprobó que la adición de cisteamina en el medio de maduración incrementó la producción de blastocistos bovinos, como ya fuera demostrado por De Matos *et al.* (1996).

En los estadios más tempranos (embriones de 1-2 células) se utiliza el piruvato o el lactato mas no la glucosa, ya que esta no es bien aprovechada por el embrión en esos estadios (Takahashi y First, 1992). El piruvato y el lactato son componentes importantes en el medio KSOMaa. Por otro lado, la glucosa es utilizada por el embrión a partir del estadio de ocho células hasta el estadio de blastocisto (Rieger *et al.*, 1992), y esta sustancia se encuentra en mayor proporción en el medio SOF. No obstante, en el presente estudio no se halló diferencia estadística en la tasa de blastocisto entre los tratamientos de KSOMaa como único medio de cultivo y el tratamiento de KSOMaa para estadios tempranos y medio SOF hasta blastocisto, debido probablemente a que las cantidades de piruvato, glucosa y lactato fueron suficientes para el desarrollo del embrión.

Por último, en relación a los aminoácidos, aunque se encuentran en mayor proporción en el medio KSOMaa que en el medio SOF, es posible que a partir de la compactación del embrión, este presente un epitelio transportador y, por lo tanto, pueda regular su ambiente interno y el pH (Anbari y Schultz, 1993; Edwards *et al.*, 1998). Esto sugiere que la concentración de aminoácidos no es determinante para su utilización en la etapa posterior a la compactación.

## CONCLUSIONES

La adición de cisteamina al medio de cultivo mejoró la tasa de desarrollo embrionario *in vitro* hasta el estadio de blastocisto en ovocitos bovinos madurados en medio TCM 199.

## LITERATURA CITADA

1. **Anbari K, Schultz R. 1993.** Effect of sodium and betaine in culture media on development and relative rates of protein synthesis in preimplantation mouse embryos *in vitro*. Mol Reprod Dev 35: 24-28. doi: 10.1002/mrd.1080350105
2. **Bertoldo M, Holvoake P, Evans G, Grupen C. 2010.** Oocyte developmental competence is reduced in sows during the seasonal infertility period. Reprod Fert Dev 22: 122-1229. doi: 10.1071/RD10093
3. **Cadenas E, Davies K. 2000.** Mitochondrial free radical generation, oxidative stress, and aging. Free Radic Biol Med 29: 222-230. doi: 10.1016/S0891-5849(00)00317-8
4. **Correa GA, Rumpf R, Duarte TC, Franco MM, Nunes D, Alves M. 2008.** Oxygen tension during *in vitro* culture of bovine embryos: effect in production and expression of genes related to oxidative stress. Anim Reprod Sci 104: 132-142. doi: 10.1016/j.anireprosci.2007.02.002
5. **De Matos D, Furnus C, Moses D, Matkovic M, Martinez AG. 1996.** Stimulation of glutathione synthesis of *in vitro* matured and its effect on embryo development and freezability. Mol Reprod Dev 45: 451-457.
6. **Del Corso A, Capiello M, Mura U. 1994.** Thiol dependent oxidation of enzymes: The last chance against oxidative stress. Int J Biochem 26: 745-750. doi: 10.1016/0020-711X(94)90103-1
7. **De Wit AAC, Wurth YA, Kruip ThAM, 2000.** Effect of ovarian phase and follicle quality on morphology and developmental capacity of the bovine cumulus-oocyte complex. J Anim Sci 78: 1277-1283.
8. **Edwards L, Williams D, Gardner D. 1998.** Intracellular pH of the pre-implantation mouse embryo: amino acids act as buffers of intracellular pH. Hum Reprod 13: 3441-3448.
9. **Gardiner C, Samen J, Brandt C, Stover S. 1998.** Glutathione is present in reproductive tract secretion and improves development of mouse embryos after chemically induced glutathione depletion. Biol Reprod 59: 431-436. doi: 10.1095/biolreprod59.2.431

10. **Greenwood J, Gautier J. 2005.** From oogenesis through gastrulation: developmental regulation of apoptosis. *Semin Cell Dev Biol* 16: 215-224. doi: 10.1016/j.semcdb.2004.12.002
11. **Luvoni G, Keskintepe L, Brackett B. 1996.** Improvement in bovine embryo production *in vitro* by glutathione-containing culture media. *Mol Reprod Dev* 43: 437-443.
12. **Memili E, First N. 2000.** Zygotic and embryonic gene expression in cow: A review of timing and mechanisms of early gene expression as compared with other species. *Zygote* 8: 87-96. doi: 10.1017/S0967199400000861
13. **Pomar FJ, Teerds KJ, Kidson A, Colenbrander B, Tharasanit T, Aguilar B, Roelen BA. 2005.** Differences in the incidence of apoptosis between *in vivo* and *in vitro* produced blastocysts of farm animal species: A comparative study. *Theriogenology* 63: 2254-2268.
14. **Rieger D, Loskutoff N, Betteridge J. 1992.** Developmentally related changes in the metabolism of glucose and glutamine by cattle embryos produced and co-cultured *in vitro*. *J Reprod Fert* 95: 585-595.
15. **Serrano C, Olivera-Angel M. 2003.** Detenimiento en el ciclo celular de embriones bovinos producidos *in vitro*. *Taurus* 5: 20-35.
16. **Takada Y, Mukhopadhyay A, Kundu G, Mahabeleshwar G, Singh S, Aggarwal B. 2003.** Hydrogen peroxide activates NF $\kappa$ B through tyrosine phosphorylation of I $\kappa$ B $\alpha$  and serine phosphorylation of p65. *J Biol Chem* 278: 24233-24241.
17. **Takahashi Y, First N. 1992.** *In vitro* development of bovine one-cell embryos: influence of glucose, lactate, pyruvate, amino acids and vitamins. *Theriogenology* 37: 963-978.
18. **Velez-Pardo C, Morales A, Del Rio M, Olivera-Angel M. 2007.** Endogenously generated hydrogen peroxide induces apoptosis via mitochondrial damage independent of NF-kappaB and p53 activation in bovine embryos. *Theriogenology* 67: 1285-1296. doi: 10.1016/j.theriogenology.2007.01.018
19. **Warzych E, Wrenzycki C, Peippo J, Lechniak D. 2007.** Maturation medium supplements affect transcript level of apoptosis and cell survival related genes in bovine blastocysts produced *in vitro*. *Mol Reprod Dev* 74: 280-289.
20. **Yoshida M. 1993.** Role of glutathione in the maturation and fertilization of pig oocytes *in vitro*. *Mol Reprod Dev* 35: 76-81.
21. **Zakeri Z, Lockshin R, Criado-Rodríguez L, Martínez AC. 2005.** A generalized caspase inhibitor disrupts early mammalian development. *Int J Dev Biol* 49: 43-47.