



Revista de Investigaciones Veterinarias
del Perú, RIVEP

ISSN: 1682-3419

rivepsm@gmail.com

Universidad Nacional Mayor de San
Marcos
Perú

Gonzales Aparicio, Gonzalo W.; Cabrera Villanueva, Próspero C.
Evaluación de Tres Métodos para Uso de Albúmina Sérica Bovina en el Sexado de
Espermatozoides de Toros
Revista de Investigaciones Veterinarias del Perú, RIVEP, vol. 27, núm. 3, 2016, pp. 518-
530
Universidad Nacional Mayor de San Marcos
Lima, Perú

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=371847509012>

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

Evaluación de Tres Métodos para Uso de Albúmina Sérica Bovina en el Sexado de Espermatozoides de Toros

EVALUATION OF THREE METHODS FOR USE OF BOVINE SERUM ALBUMIN IN BULL SPERMATOZOA SEXING

Gonzalo W. Gonzales Aparicio^{1,3}, Próspero C. Cabrera Villanueva²

RESUMEN

La investigación se hizo para determinar la posibilidad de variar la proporción de espermatozoides de toros con cromosoma Y mediante el uso de albúmina sérica bovina (ASB) en tres métodos propuestos: Doble centrifugación en ASB (M1); Centrifugación y migración en ASB (M2); Doble migración en ASB (M3). Las muestras de semen se conservaron durante 20-24 horas a 5 °C y luego se congelaron en nitrógeno líquido. La variación en la proporción de espermatozoides con cromosoma Y (cuerpo F) se determinó usando una tinción con diclorhidrato de quinacrina. No se encontraron diferencias significativas en el porcentaje de cuerpos F (48.4±5.9% para el control y de 45.8±5.5 a 47.2±4.9% para los tratamientos). La tasa de recuperación espermática fue de 50.7% para M1, 36.2% para M2 y 21.4% para M3 ($p<0.01$). Hubo una reducción significativa ($p<0.01$) de las características espermáticas por efecto del uso de ASB: la vitalidad espermática se redujo del 64.2% en el control a 42.5, 37.2 y 27.2% para M1, M2 y M3, respectivamente; la motilidad se redujo del 83.1% en el control a 48.1, 31.9 y 23.1% para M1, M2 y M3, respectivamente; el porcentaje de espermatozoides con membrana funcional se redujo del 64.6% en el control a 42.7, 42.6 y 39.6% con M1, M2 y M3, respectivamente; y el porcentaje de espermatozoides vivos con acrosoma no reaccionado varió del 58.1% en el control a 35.1, 30.2 y 20.5% con M1, M2 y M3, respectivamente. Se observó una reducción general de las características espermáticas por efecto de la congelación en nitrógeno líquido ($p<0.01$), haciéndolas inviables.

Palabras clave: albúmina sérica bovina, sexado espermático, diclorhidrato de quinacrina, cuerpo F, acrosoma

¹ Ganadera San Simón SAC, Cañete, Perú

² Departamento de Producción Animal, Facultad de Zootecnia, Universidad Nacional Agraria La Molina, Lima, Perú

³ E-mail: gonzalo.wlad@gmail.com

Recibido: 2 de febrero de 2016

Aceptado para publicación: 4 de mayo de 2016

ABSTRACT

This study was conducted to determine the possibility to vary the proportion of bull spermatozoa with Y chromosome by using bovine serum albumin (BSA) in three methods: Double centrifugation in BSA (M1); centrifugation and migration in BSA (M2); Double migration in BSA (M3). The sperm samples were stored for 20-24 hours at 5 °C and then frozen in liquid nitrogen. The variation in the proportion of spermatozoa with Y chromosome (f-body) was determined by staining with quinacrine dihydrochloride. No significant difference was observed in the percentage of f-body (48.4±5.9% for the control and from 45.8±5.5 to 47.2±4.9% for the treatments. The spermatozoa retrieval rate was 50.7% for M1, 36.2% for M2, and 21.4% for M3 ($p<0.01$). The effect of ASB on sperm characteristics was significant ($p<0.01$): the sperm vitality was reduced from 64.2% in the control to 42.5, 37.2 and 27.2% in M1, M2 and M3 respectively; motility was reduced from 83.1% in the control to 48.1, 31.9 and 23.1% in M1, M2 and M3 respectively; the percentage of sperm with functional membrane was reduced from 64.6% in the control to 42.7, 42.6 and 39.6% in M1, M2 and M3 respectively; and the percentage of live sperm with unreacted acrosome was 58.1% in the control and 35.1, 30.2 and 20.5% in M1, M2 and M3 respectively. Sperm characteristics of frozen semen were highly affected ($p<0.01$) making them unviable.

Keywords: bovine serum albumin, sperm sexing, quinacrine dihydrochloride, f-body, acrosome

INTRODUCCIÓN

La posibilidad de poder controlar el sexo de la progenie siempre tuvo especial interés debido a consideraciones médicas en humanos y económicas en el campo de la producción animal. En especies de interés zootécnico como en el ganado bovino, la selección del sexo permitiría incrementar la intensidad de selección de un sexo respecto del otro y, por tanto, la habilidad trasmisora de caracteres productivos (Van Vleck y Everett, 1976).

Una forma para condicionar el sexo de la descendencia puede ser lograda por medio de la separación de los espermatozoides masculinos y femeninos, lo cual se denomina sexado de espermatozoides. En la década de los ochenta se iniciaron los procedimientos para establecer la selección del sexo por medio de la variación de cromatina entre los espermatozoides X e Y usando citometría de flujo, en la que los espermatozoides son mar-

cados con el colorante fluorescente Hoechst 33342. Este colorante se fija al ADN y la fluorescencia emitida por cada cromosoma es proporcional a su tamaño. Así, los espermatozoides con cromosoma X emiten una señal mayor que aquellos con cromosoma Y. Cran *et al.* (1994) lograron separar espermatozoides X e Y del semen bovino con una precisión del 90%; sin embargo, con una menor tasa (17%) en la formación de blastocistos. En la actualidad, esta es la técnica que más se ha desarrollado y se utiliza de forma comercial para la obtención de pajillas de semen sexado de toros.

Otro método utiliza el diferencial de densidad que tiene cada tipo de espermatozoide, basado en la diferencia del contenido de ADN y proteína nuclear existente en la cabeza de los dos tipos de espermatozoides, y que en el bovino es de 0.06% (Palma, 2001). Esta característica fue aprovechada en trabajos de centrifugación mediante el uso de medios como Percoll® (Böttcher, 1996), Optiprep® (Resende *et al.*, 2009) y Bovipure®

(Samardzija *et al.*, 2006), que forman gradientes continuos donde se da un aumento gradual de la densidad desde la parte superior a la inferior, o gradientes discontinuos utilizando dos cámaras. Con los medios densos y la aplicación de fuerza gravitacional por centrifugación, fue posible provocar un desplazamiento diferencial entre los grupos de espermatozoides portadores del cromosoma X o Y (Costa, 2007).

En otros casos se utiliza la velocidad de migración en medios viscosos como yema de huevo disuelta en solución fisiológica (Schilling, 1966), albúmina sérica bovina – ASB – (Ericsson *et al.*, 1973) y albúmina sérica humana – ASH – (Hernández *et al.*, 2008). El uso de medios elaborados con albúminas séricas en gradientes, sean continuos o discontinuos, son de los métodos más usados para lograr el sexado de espermatozoides en humanos; sin embargo los resultados en términos de eficacia en la tasa de sexado espermático logrado son muy discutidos. Se reportan fracciones con 85% de espermatozoides con cromosoma Y en humanos (Ericsson *et al.*, 1973) y 72.7% en ovinos (Hadi y Al-Timimi, 2013), en tanto que Hernández *et al.* (2008) lograron separar espermatozoides de conejos portadores de cromosomas Y mediante simple migración en gradientes continuas de ASH sin centrifugación, obteniendo 73 y 23% de gazapos machos y hembras, respectivamente. No obstante, otros estudios muestran la ineffectividad de dicho producto. En tal sentido, Beal *et al.* (1984) no lograron obtener diferencias en el sexo de la progenie con esperma bovino procesado en ASB, ni Zavos (1985) con semen de conejo procesado en albúmina.

El objetivo general de la presente investigación fue determinar si el uso de la albúmina sérica bovina en métodos de sexado de espermatozoides permite variar la proporción de espermatozoides con cromosoma Y en muestras seminales de toros. Para ello se plantearon como objetivos específicos: (1) Determinar la capacidad de sexado espermático

que se puede lograr por el uso de albúmina sérica bovina en tres metodologías, (2) Evaluar el efecto de dichos procedimientos sobre las características espermáticas consideradas como indicadores usuales de calidad, y (3) Evaluar el efecto de la criopreservación sobre las características espermáticas de las muestras resultantes.

MATERIALES Y MÉTODOS

Lugar de Ejecución

La recolección de semen, el procedimiento de sexado y la evaluación de las características microscópicas de las muestras recuperadas se realizó en el Banco Nacional de Semen (BNS) de la Universidad Nacional Agraria La Molina (UNALM), localizada en la provincia y región Lima, Perú. La evaluación de la presencia de cuerpo F se efectuó en los laboratorios de reproducción animal del centro experimental «La Raya» de la Universidad Nacional de San Antonio Abad del Cusco (UNSAAC), en el distrito de Maranganí, provincia de Canchis, región Cusco, Perú. El trabajo de laboratorio se efectuó entre marzo y agosto de 2015.

Población y Muestras

Se usaron tres toros reproductores jóvenes del servicio de reproducción animal – BNS – UNALM, sometidos a las mismas condiciones de manejo, alimentación y ambiente. Los toros fueron de las razas Brown Swiss, Holstein y Simmental. En cada caso, se recolectaron los eyaculados para someterlos a los procedimientos experimentales.

Métodos para el Uso de ASB

Doble centrifugación en ASB (M1)

Se empleó un aproximado de 200×10^6 espermatozoides en un volumen de 0.5 ml de suspensión espermática sobre 4 ml de una columna de ASB al 50% de la solución ma-

dre (equivalente al 6% de ASB disuelto en un medio de mantenimiento elaborado⁴) dentro de un tubo cónico de 14 ml con tapa rosca. Se centrifugó a 120G durante 10 min a temperatura ambiente de 20-22 °C; se recuperó 1.5 ml de la fracción inferior del medio junto con el pellet de esperma. Se homogenizó y volvió a colocar sobre una segunda columna formada con 4 ml de medio elaborado con solución madre de ASB al 100% (equivalente al 12% de ASB), se volvió a centrifugar a 120G durante 10 min a temperatura ambiente. Se recuperó 2 ml de la parte inferior del tubo junto con el pellet de esperma formado. Esta fracción fue disuelta con 4 ml de medio de mantenimiento «MM» y fue centrifugada a 170G durante 5 min para retirar el exceso de ASB. Finalmente se recuperó 0.5 ml del fondo del tubo junto con el pellet y el producto fue combinado con 3.0 ml de dilutor comercial Andromed®.

Migración y centrifugación en ASB (M2)

Se empleó un aproximado de 200×10^6 espermatozoides y se siguió el procedimiento anterior hasta la primera centrifugación y recuperación del pellet de esperma. Este se homogenizó y volvió a colocar sobre una segunda columna formada con 2 ml de una columna de ASB al 100% de solución madre (equivalente al 12% de ASB) que estaba en una jeringa de 10 ml con un tapón en la punta. Se incubó a 35 °C durante 10 min en baño María, inclinado a 30° para favorecer el desplazamiento de los espermatozoides. Luego se extrajo la jeringa y se retiró el tapón para eliminar 1.0 ml de la parte más próxima a la punta de la jeringa. El resto, equivalente a 2.5 ml del medio, fue colocado en un tubo de ensayo de 14 ml y mezclado con 4 ml de medio de mantenimiento «MM» y fue centrifugado a 170G durante 5 min para poder retirar el exceso de ASB. Finalmente se retiró 6 ml de la solución y se recuperaron

0.5 ml del fondo del tubo junto con el pellet para ser combinado con 3.0 ml de dilutor comercial Andromed®.

Doble migración en ASB (M3)

Se utilizaron aproximadamente 200×10^6 espermatozoides contenidos en 0.5 ml de suspensión espermática sobre 4 ml de una columna de ASB al 50% de la solución madre (equivalente al 6% de ASB) dentro de una jeringa de 10 ml con tapón en la punta. Se incubó a 35 °C durante 15 min en baño María, inclinado a 30° para favorecer el desplazamiento de los espermatozoides. Se extrajo la jeringa y se retiró el tapón eliminando 1.2 ml de fracción más próxima a la punta. Se recuperó 1.5 ml correspondiente a la parte media de la columna de ASB. La fracción recuperada fue colocada sobre una segunda columna formada con 2 ml de ASB al 100% de solución madre (equivalente al 12% de ASB), contenida en una jeringa de 10 ml con tapón en la punta. Se repitió el procedimiento de incubación, esta vez por 10 min, se extrajo la jeringa, se retiró el tapón, se eliminó 1.0 ml y se recuperó el resto del medio (2.5 ml), colocándolo en un tubo de ensayo de 14 ml. Se mezcló con 4 ml de medio de mantenimiento y se centrifugó a 170G durante 5 min para retirar el exceso de ASB. Finalmente se retiró 6 ml de la solución y se recuperó 0.5 ml del fondo del tubo junto con el pellet para ser combinado con 3.0 ml de dilutor comercial Andromed®.

Control

Se utilizó un volumen de 0.5 ml de suspensión espermática de la misma muestra utilizada para los métodos experimentales (200×10^6 espermatozoides). Se colocó en un tubo de ensayo con tapa rosca y fue diluida con Andromed® hasta llegar a un volumen de 3.5 ml.

⁴ Medio de mantenimiento «MM» elaborado con TRIS: 225 mM, ácido cítrico: 78 mM y fructosa: 20.9 mM

Congelación de las Muestras

Las muestras de cada método y del control fueron homogenizadas y envasadas en siete pajillas de 0.5 ml por grupo. Una pajilla de cada grupo fue utilizada para determinar las características espermáticas de 0-2 h después de la aplicación de métodos de sexado, siendo consideradas como muestras frescas. Las seis pajillas restantes de cada grupo fueron conservadas a 5 °C durante 20-24 h, empleándose una pajilla por grupo para evaluar las características espermáticas posrefrigeración. Las cinco pajillas restantes de cada grupo fueron congeladas en nitrógeno líquido. Dos pajillas de cada grupo fueron utilizadas para la evaluación poscongelación y el resto de las pajillas se utilizaron para la observación del cuerpo F.

Este procedimiento se repitió cinco veces, extrayendo en cada ocasión un eyaculado por cada toro utilizado en el experimento, haciendo un total de 15 eyaculados que se utilizaron para cada uno de los métodos propuestos y el control.

Obtención de Datos

La cámara de Neubauer fue utilizada para evaluar la tasa de recuperación espermática de las muestras obtenidas luego de la aplicación de los tres métodos y del grupo control.

Se usó el colorante fluorescente diclorhidrato de quinacrina para determinar la variación en la proporción de espermatozoides con cromosoma Y. Esta tinción permite visualizar el cuerpo F (manifestación visual del cromosoma Y) utilizando las metodologías descritas por Červenka *et al.* (1971) y Böttcher (1996). Se observaron en microscopio de fluorescencia con una longitud de onda de 450-500 nm y con objetivos de 40X.

Se utilizó la técnica citológica de tinción compuesta de azul tripán - solución giemsa, descrita por Kovács y Foote (1992) para determinar la cantidad de espermatozoides vivos y muertos, así como los que pudieron sufrir reacción acrosómica. Con este último método se pueden distinguir cuatro categorías de espermatozoides: (1) vivos con acrosoma íntegro, (2) vivos con acrosoma dañado, (3) muertos con acrosoma íntegro, (4) muertos con acrosoma dañado. Los espermatozoides vivos muestran la región posacrosomal de color ligeramente azulado o translúcido debido a que la membrana plasmática de estas células repele el colorante azul tripán, mientras que los muertos presentan un color azul oscuro. El acrosoma estará íntegro cuando presenta un color violeta debido a la afinidad de la solución giemsa y está dañado o ha reaccionado cuando se observa de color translúcido. La evaluación se realizó con un microscopio de contraste de fase y objetivos de 40X.

La prueba de resistencia osmótica (HOS) se realizó para evaluar la funcionalidad de la membrana plasmática. Para esto, las muestras espermáticas fueron cultivadas por una hora en una solución hipoosmótica elaborada con ácido cítrico y citrato de sodio, siguiendo las metodologías descritas por Jeyendran *et al.* (1984) y Correa y Zavos (1994).

Análisis Estadístico

Los valores porcentuales hallados fueron transformados mediante arco seno. Para la evaluación de las características consideradas en estudio, se empleó un diseño de bloques con submuestreo, cuyo modelo matemático lineal fue: $Y_{ijkl} = \mu + M_i + B_j + (M \times B)_{ijk} + e_{ijkl}$, donde Y_{ijkl} es la variable dependiente o respuesta, μ es la media general, M_i es el efecto del i -ésimo tratamiento o método de sexado (M1, M2, M3, control), B_j es el efecto

to del j-ésimo bloque (toro 1, toro 2, toro 3), $(MxB)_{ijk}$ es el error de observación, y e_{ijkl} es el error experimental. En todos los análisis estadísticos se utilizó el programa SAS (Statistical Analysis System) v. 8.0.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Tasa de Recuperación Espermática

Los porcentajes de M1 y M2 se presentan en el Cuadro 1. Estos valores fueron superiores a otros resultados reportados en la literatura. Así, Correa *et al.* (1997) obtuvieron 16.7% de recuperación con la técnica *swim up*, en tanto que Chen *et al.* (1997) con tratamientos de migración-centrifugación pudieron recuperar el 9.3 y 17.5% de espermatozoides a temperatura ambiente y 37 °C, respectivamente.

En el caso de la centrifugación en M1 y M2 se pudo observar la formación de un pellet de regular tamaño, lo que permitió obtener mayores niveles de recuperación de espermatozoides. Se podría decir que incrementando el tiempo de centrifugación se podría recuperar una mayor cantidad de espermatozoides; sin embargo, la formación del pellet implica que los espermatozoides se aglutinen ocasionando un fuerte deterioro de los mismos.

En forma similar, el resultado de M3 fue más alto que el obtenido por Costa (2007) con una tasa media de 18.3% en una técnica de migración *swim up*, mientras que Flaherty *et al.* (1997) pudieron recuperar una media del 11.1%. En otras investigaciones, Rose y Wong (1998) lograron recuperar el 3.9% y Chen *et al.* (1997) entre el 7.0 y 9.3%, con dos procesos de migración en ASH a temperatura ambiente. El mejor resultado del presente estudio podría deberse al tipo y al tiempo de migración empleado, ya que en este caso se efectuó una migración hacia abajo («*swim down*») en un tiempo total de 25 min a 36°C, en tanto que en los trabajos revisados se utilizaron períodos de migración más largos que van desde 45 min en gradientes continuas (Rose y Wong, 1998) durante 1.5 h (Chen *et al.*, 1997), y con migraciones hacia arriba («*swim up*»), que ocasiona la presencia de una menor cantidad de espermatozoides en las muestras más distales del núcleo de partida de las muestras, que es un pellet previamente formado por sedimentación mediante centrifugación.

Características Espermáticas

Vitalidad espermática

En las características espermáticas de las muestras frescas (Cuadro 2), se observó una disminución en el porcentaje de esper-

Cuadro 1. Número y porcentaje de espermatozoides recuperados con tres métodos de sexado de espermatozoides de bovino utilizando albúmina sérica bovina

Unidad	Control	Doble centrifugación M1	Centrifugación + migración M2	Doble migración hacia abajo M3
Promedio	201.25×10^6 (a)	101.60×10^6 (b)	72.28×10^6 (c)	43.77×10^6 (d)
± DE	$\pm 20.45 \times 10^6$	$\pm 9.40 \times 10^6$	$\pm 6.49 \times 10^6$	$\pm 4.31 \times 10^6$
Porcentaje del control	100%	50.7%	36.2%	21.4%

^{a,b,c,d} Medias con letras diferentes indican diferencia estadística ($p<0.01$)

Cuadro 2. Características espermáticas en muestras frescas de semen bovino según el método de sexado

Unidad	Control	Doble centrifugación M1	Centrifugación + migración M2	Doble migración M3
Vitalidad ± DE, %	64.24 (a) ± 10.03%	42.53 (b) ± 7.81%	37.23 (b) ± 10.70%	27.23 (c) ± 10.19%
Motilidad ± DE, %	83.11 (a) ± 5.63%	48.11 (b) ± 10.29%	31.89 (c) ± 10.02%	23.11 (d) ± 11.63%
HOS test + ± DE, %	64.62 (a) ± 10.15%	42.74 (b) ± 10.46%	42.58 (b) ± 11.97%	39.63 (b) ± 10.61%
Spz VAI ¹ ± DE, %	58.12 (a) ± 11.16%	35.10 (b) ± 9.50%	30.16 (b) ± 11.28%	20.48 (c) ± 10.13%

^{a,b,c,d} Medias con letras diferentes dentro de filas indican diferencia estadística (p<0.01)¹ Espermatozoide vivo con acrosoma íntegro

Cuadro 3. Resultados de las características espermáticas evaluadas en muestras refrigeradas

Unidad	Control	Doble centrifugación M1	Centrifugación + migración M2	Doble migración M3
Vitalidad ± DE, %	56.38 (a) ± 10.38%	41.87 (b) ± 10.19%	30.38 (c) ± 10.66%	29.79 (c) ± 11.96%
Motilidad ± DE, %	84.45 (a) ± 7.42%	46.22 (b) ± 15.15%	27.33 (c) ± 12.77%	17.56 (d) ± 12.85%
HOS test + ± DE, %	60.64 (a) ± 7.24%	44.71 (b) ± 8.97%	42.22 (bc) ± 7.58%	37.52 (c) ± 7.96%
Spz VAI ¹ ± DE, %	52.65 (a) ± 10.78%	35.70 (b) ± 11.23%	23.11 (c) ± 9.19%	23.44 (c) ± 10.29%

^{a,b,c,d} Medias con letras diferentes dentro de filas indican diferencia estadística (p<0.01)¹ Espermatozoide vivo con acrosoma íntegro

matozoides vivos tras ser sometidos a los tres métodos de sexado con el uso de ASB (p<0.01). El valor promedio del control fue bastante superior al resto de promedios, en tanto que M1 fue similar a M2 y estos fueron superiores a M3.

En el caso de las muestras refrigeradas, el promedio del control fue superior a los

tres métodos (p<0.01), mientras que M1 fue superior a M2 y M3 (Cuadro 3). En el caso de las muestras congeladas en general, se observó una reducción substancial de la vitalidad respecto de los valores observados en las muestras frescas y refrigeradas; asimismo, el promedio del control fue superior a los obtenidos en los otros grupos experimentales (p<0.01).

Cuadro 4. Resultados de las características espermáticas evaluadas en muestras congeladas

Unidad	Control	Doble centrifugación M1	Centrifugación + migración M2	Doble migración M3
Vitalidad ± DE, %	42.64 (a) ± 13.10%	25.13 (b) ± 7.96%	18.22 (c) ± 8.18%	14.25 (c) ± 7.93%
Motilidad ± DE, %	54.22 (a) ± 11.92%	29.44 (b) ± 10.72%	10.33 (c) ± 7.56%	4.55 (c) ± 3.18%
HOS test + ± DE, %	46.07 (a) ± 10.19%	41.43 (b) ± 9.49%	39.14 (b) ± 9.99%	39.17 (b) ± 8.28%
Spz VAI ¹ ± DE, %	31.11 (a) ± 11.63%	16.38 (b) ± 7.47%	10.98 (bc) ± 7.19%	7.86 (c) ± 5.42%

^{a,b,c,d} Medias con letras diferentes dentro de filas indican diferencia estadística (p<0.01)

¹ Espermatozoide vivo con acrosoma íntegro

Los resultados difieren de los presentados por Costa (2007), quien consiguió 61 y 69% de espermatozoides vivos en el grupo control y con el método de migración *swim up*, respectivamente, y de Palomo (1995) con 63.0 y 73.6% en el grupo control y con la técnica de migración *swim up*, respectivamente. No obstante, los resultados de vitalidad de este último autor, al utilizar la técnica de centrifugación en Ficoll, fue de 61.3%.

Motilidad espermática

Se observó una reducción en el porcentaje de motilidad de las muestras frescas en los tres métodos con respecto del control (p<0.01). Asimismo, los valores de M1, M2 y M3 fueron estadísticamente diferentes entre sí, teniendo M1 el mejor resultado (Cuadro 2). Los resultados de las muestras refrigeradas tuvieron un comportamiento similar al de las muestras frescas (Cuadro 3). En el caso de las muestras congeladas (Cuadro 3), el valor del grupo control fue muy superior a los tres métodos, especialmente a M2 y M3 (p<0.01).

Los resultados obtenidos fueron inferiores a los obtenidos por David *et al.* (1977), quienes observaron un incremento en

motilidad con el incremento de la concentración de ASB en la gradiente utilizada en metodologías de un sola migración, pasando de 60% con gradientes de ASB al 10% hasta 95% cuando se utilizaban gradientes de ASB al 25%. Asimismo, Beal *et al.* (1984) obtuvieron 35% en muestras no tratadas y 60% en muestras procesadas con ASB en muestras que habían sido congeladas en nitrógeno líquido. Por otro lado, Chen *et al.* (1997) en muestras seminales humanas encontraron valores de 99.3%, mientras que Samardzija *et al.* (2006) obtuvieron 70% de motilidad en las muestras tratadas de bovino.

En el presente estudio, en M3 se obtuvieron valores de motilidad de 23.11%, cifra muy inferior a las presentadas por otros autores y donde se muestran incrementos en la tasa de motilidad respecto de sus grupos de control. En este caso, el resultado fue incluso menor en comparación con los métodos que basan su principio en la centrifugación, como son M1 y M2, que se creía que podrían ocasionar un mayor deterioro. Se puede inferir que el mayor tiempo de exposición a ASB ocasionó una notable reducción de esta condición, indistintamente del método propuesto para el desplazamiento físico.

Funcionalidad de membrana plasmática (HOS)

En el análisis de las muestras frescas, se observó una reducción general en la funcionalidad de membrana plasmática de las muestras sometidas a los tres métodos de sexado con uso de ASB ($p<0.01$) respecto al grupo control; sin embargo, hubo diferencias entre los valores de los tres métodos (Cuadro 2). En las muestras refrigeradas (Cuadro 3), el grupo control mantuvo un promedio de espermatozoides con membrana funcional superior a los promedios de los otros tres grupos ($p<0.01$). M1 fue, además, estadísticamente superior a M3. En el caso de las muestras congeladas (Cuadro 4) no hubo diferencias entre métodos, pero estos fueron inferiores al promedio del control ($p<0.01$).

Los resultados contradicen las observaciones de Correa *et al.* (1997), Samardzija *et al.* (2006) y Oliveira *et al.* (2011b) que, en general, mostraron incrementos en la proporción de espermatozoides con membrana plasmática funcional luego de ser sometidos a diferentes métodos de sexado.

En M2 y M1, aunque existió acción mecánica por la aplicación de fuerza centrífuga, esta no ocasionó un deterioro superior al observado con M3, por lo que se puede inferir que la acción mecánica no fue significativa para incrementar el grado de deterioro en esta característica. Tal y como lo refieren otros autores (Palomo, 1995; Böttcher, 1996; Samardzija *et al.*, 2006), se puede atribuir que el deterioro se debe al proceso de capacitación ocurrida cuando las muestras seminales son sometidas a procedimientos de migración y centrifugación en gradientes o columnas de densidad incrementada, como las que se utilizaron en este estudio.

Espermatozoides vivos con acrosoma íntegro «VAI»

En las muestras frescas (Cuadro 2), el control mantuvo un promedio de 58.12% de-

espermatozoides vivos con acrosoma no reaccionado, pero en las muestras que fueron procesadas con ASB se observó una reducción significativa ($p<0.01$), donde M1 y M2 fueron estadísticamente superiores a M3 (Cuadro 2). En las muestras refrigeradas persistió la condición observada en las muestras frescas (Cuadro 3), en tanto que en las muestras congeladas se observó una reducción marcada del porcentaje de espermatozoides vivos con acrosoma no reaccionado en todos los grupos, incluyendo a las muestras del grupo control; sin embargo, se mantuvo la condición de superioridad del control sobre el resto (Cuadro 4; $p<0.01$).

Los valores obtenidos fueron diferentes a los de Resende *et al.* (2009), quienes obtuvieron una mejora de espermatozoides VAI (19%) mediante centrifugación en gradientes Percoll® en relación con el grupo control (10%). Por otro lado, Costa (2007), utilizando una técnica de centrifugación en gradientes de densidad, obtuvo un 7% de espermatozoides VAI y con la técnica *swim up* logró recuperar un promedio de 9.75%, indicando que esas técnicas promovían el incremento de espermatozoides que sufrían una capacitación prematura y que el protocolo de centrifugación utilizado ocasionaba un incremento del porcentaje de espermatozoides con membrana acrosomal dañada.

Oliveira *et al.* (2011a), realizando estudios de fluorescencia, evaluaron el efecto del uso de gradientes de Percoll® sobre características celulares análogas, hallando 59% de espermatozoides con acrosoma intacto en el control y 38.2% en el tratamiento utilizado. La membrana acrosómica, al estar expuesta al medio de mantenimiento y a las columnas de ASB, sufrió un deterioro estructural, lo que ocasionó la reacción acrosómica prematura, aspecto que se demuestra con los resultados de la presente investigación.

El proceso de congelación ocasionó una reducción en la proporción de espermatozoides VAI en todos los grupos evaluados,

Cuadro 5. Porcentaje de espermatozoides con cuerpo F en muestras de semen bovino sometidas a tres métodos de sexado con el uso de ASB

Unidad	Control M0	Doble centrifugación M1	Centrifugación + migración M2	Doble migración M3
Promedio ± DE, %	48.41 (a) ± 5.93%	46.15 (a) ± 5.86%	45.82 (a) ± 5.47%	47.18 (a) ± 4.92%

Medias con letras similares no indican diferencia estadística

la cual pudo deberse principalmente a la fractura de las membranas celulares que se produjeron por efecto de la formación de cristales de agua. Así, Rubio-Guillén *et al.* (2007) observaron una reducción en la población de espermatozoides VAI del 88.8% en muestras frescas al 52.2% en muestras congeladas.

Separación Espermática

La aplicación de los métodos propuestos para uso de ASB (M1, M2, M3) no occasionaron una variación en la proporción de espermatozoides con cuerpo F ($p>0.05$), aunque se pudo observar pequeñas diferencias numéricas entre estos (Cuadro 5).

Ericsson *et al.* (1973) obtuvieron fracciones de semen humano con 85.0% de espermatozoides con cromosoma Y, mientras que Corson *et al.* (1984), replicando la metodología desarrollada por Ericsson *et al.* (1973), obtuvieron muestras espermáticas con las que se logró obtener 28 varones de un total de 35 concepciones. Asimismo, Chen *et al.* (1997), con el uso de gradientes de ASH, consiguieron un incremento ligero pero significativo a favor de espermatozoides con cromosoma X. Por otro lado, Ueda y Yanagimachi (1987), replicando la metodología desarrollada por Ericsson *et al.* (1973), obtuvieron una diferencia significativa, 45.8 vs 43.1%, de espermatozoides con cuerpos F luego de ser tratadas con albúmina en relación con el control, pero con una gran varia-

ción, de allí que dichos autores pusieron en duda la efectividad del método para lograr un incremento en la proporción de espermatozoides con el cromosoma Y.

Por otro lado, Hernández *et al.* (2008), trabajando con semen de conejo, obtuvieron 72.7% de crías machos al inseminar conejas con la fracción de espermatozoides que se encontraron en una gradiente de 20% de ASH, en tanto que Hadi y Al-Timimi (2013), trabajando con semen ovino, incrementaron la proporción de espermatozoides portadores del cromosoma Y al 72.7 y 54.5% usando columnas de ASB al 8% en procedimientos de migración y centrifugación con 200G y 300G, respectivamente, e incrementándose al 81.8 y 63.6% cuando se utilizaron gradientes en bifase de 16 y 8% de ASB, respectivamente.

Otras investigaciones tuvieron resultados similares a los del presente estudio. Así, Beal *et al.* (1984), utilizando gradientes discontinuos de ASB con semen bovino, y Zavos (1985), utilizando muestras espermáticas de conejos resultantes del proceso de sedimentación en albúmina, no lograron diferencias importantes en el sexo de los animales nacidos por inseminación artificial con el semen sexado.

Es posible que la variación observada en la frecuencia de los espermatozoides portadores de cuerpo F, luego de las tinciones con quinacrina, refleje una verdadera proporción de sexos gaméticos, pero también pue-

de representar una desigual captación del colorante quinacrina por parte de los cromosomas Y, la decoloración del colorante antes del análisis o las variaciones en el material cromosómico, tal como lo señaló Martin (1990). Roberts y Goodall (1976) al igual que David *et al.* (1977) concluyeron que la determinación de los cuerpos F está condicionada al criterio y la experiencia del observador al momento de evaluar las muestras, además de la existencia de cierta dependencia en la eficiencia de la detección del cromosoma Y mediante la coloración con quinacrina.

CONCLUSIONES

- El empleo de albúmina sérica bovina (ASB) con las metodologías de doble centrifugación en ASB, migración y centrifugación en ASB, y doble migración en ASB, no permitió alterar la proporción de espermatozoides bovinos con cuerpo F.
- El método de doble centrifugación permitió obtener una mayor tasa de recuperación de espermatozoides.
- El mayor tiempo de exposición a ASB, indistintamente de los métodos propuestos para su utilización, ocasionó un deterioro significativo de las características espermáticas.
- El efecto de la congelación ocasionó un deterioro de las características espermáticas, haciéndolas inviables para su uso posterior en inseminación artificial.

LITERATURA CITADA

1. **Beal WE, White LM, Garner DL. 1984.** Sex ratio after insemination of bovine spermatozoa isolated using a bovine serum albumin gradient. *J Anim Sci* 58: 1432-1436.
2. **Böttcher F. 1996.** Pré-seleção sexual *in vitro* comparação entre os métodos de Percoll e Swim up e proposta de nova técnica. PhD thesis. Brasil: Instituto de Biologia da Universidade Estadual de Campinas. 72 p.
3. **Červenka J, Jacobson DE, Gorlin RJ. 1971.** Fluorescing structures of human metaphase chromosomes. Detection of «Y body». *Am J Hum Gen* 23: 317-324.
4. **Chen M, Guu H, Ho ES. 1997.** Efficiency of sex pre-selection of spermatozoa by albumin separation method evaluated by double-labelled fluorescence *in situ* hybridization. *Hum Reprod* 12: 1920-1926. doi: 10.1093/humrep/12.9.1920
5. **Correa JR, Zavos PM. 1994.** The hypoosmotic swelling test: its employment as an assay to evaluate the functional integrity of frozen-thawed bovine sperm membrane. *Theriogenology* 42: 351-360. doi: 10.1016/0093-691X(94)90280-1
6. **Correa RJ, Panayota N, Zarmakoupis-Zavos N, Zavos PM. 1997.** Quantitative and qualitative characteristics of frozen-thawed bovine spermatozoa recovered via a conventional a standardized swim-up technique. *Tohoku J Exp Med* 181: 267-274.
7. **Corson SL, Batser FR, Alexander NJ, Schlaff S, Otis C. 1984.** Sex selection by sperm separation and insemination. *Fertil Steril* 42: 756-760.
8. **Costa A. 2007.** Influência do método de separação dos espermatozoides viáveis («Swim up») na eficiência de seleção do sexo de bovinos por gradiente descontínuo de densidade e o impacto no melhoramento genético animal. MSc thesis. São Paulo. Brasil: Universidade Estadual Paulista. 88 p.
9. **Cran DG, Cochrane DJ, Johnson L, Wei H, Lu HK, Polge C. 1994.** Separation of X- and Y- chromosome bearing bovine sperm by flow cytometry for use on IVF. *Theriogenology* 41: 183. doi: 10.1016/S0093-691X(05)80093-7
10. **David G, Jeulin C, Boyce A, Schwartz D. 1977.** Motility and percentage of Y- and YY-bearing spermatozoa in human

- semen samples after passage through bovine serum albumin. *J Reprod Fert* 50: 377-379.
11. **Ericsson JR, Langevin CN, Nishino M.** 1973. Isolation of fractions rich in human Y sperm. *Nature* 246: 421-424. doi: 10.1038/246421a0
12. **Flaherty SP, Michalowska J, Swann NJ, Dmowski WP, Matthews CD, Aitken RJ.** 1997. Albumin gradients do not enrich Y-bearing human spermatozoa. *Hum Reprod* 12: 938-942.
13. **Hadi S, Al-Timimi IH.** 2013. Separation of Y-chromosome bearing ram's sperms using an albumin gradient technique and identification of embryos by PCR. *AL-Qadisiya J Vet Med Sci* 12: 144-151.
14. **Hernández P, Fernández R, Reyes C, Cerezo P, Echegaray L, Mendoza B.** 2008. Separación de espermatozoides «Y» de eyaculado de conejo por medio de gradientes de densidad de albúmina sérica humana. *Rev Salud Anim* 30: 45-49.
15. **Jeyendran R, Van der Ven H, Pérez-Peláez M, Grabo B, Zaneveld L.** 1984. Development of an assay to assess the functional integrity of the human sperm membrane and its relationship to other semen characteristics. *J Reprod Fertil* 70: 219-228.
16. **Kovács A, Foote RH.** 1992. Viability and acrosome staining of bull, boar and rabbit spermatozoa. *Biotech Histochem* 67: 119-124.
17. **Martin RH.** 1990. Sex ratio among sperm cells. *Am J Hum Genet* 47: 349-351.
18. **Oliveira LZ, Arruda RP, Celeghini ECC, Andrade AFC, Hossepien de Lima VFM.** 2011b. Taxa de recuperação e características espermáticas após a sexagem por centrifugação em gradiente de densidade em espermatozoides descongelados. *Rev Bras Reprod Anim* 35: 41-48.
19. **Oliveira LZ, Arruda RP, Celeghini ECC, Andrade AFC, Perini AP, Resende MV, Miguel MCV, et al.** 2011a. Effects of discontinuous Percoll gradient centrifugation on the quality of bovine spermatozoa evaluated with computer-assisted semen analysis and fluorescent probes association. *Andrologia* 44: 9-15. doi: 10.1111/j.1439-0272.2010.01096.x
20. **Palma G.** 2001. Biotecnología de la reproducción. Argentina: Ed INTA. 704 p.
21. **Palomo MJ.** 1995. Efecto del tratamiento de los espermatozoides sobre la fecundación *in vitro* en el caprino. Tesis Doctoral. España: Universidad Autónoma de Barcelona. 193 p.
22. **Resende MV, Barbosa BM, Perecin F, Oliveira AA, Costa A, Hossepien de Lima VFM.** 2009. Separation of x-bearing bovine sperm by centrifugation in continuous Percoll® and Optiprep® density gradient: effect in sperm viability and in vitro embryo production. *Ciênc Anim Bra* 10: 581-587.
23. **Roberts AM, Goodall H.** 1976. Y chromosome visibility in quinacrina-stained spermatozoa. *Nature* 262: 493-494. doi: 10.1038/262493a0
24. **Rose GA, Wong A.** 1998. Experiences in Hong Kong with theory and practice of the albumin column method of sperm separation for sex selection. *Hum Reprod* 13: 146-149.
25. **Rubio-Guillén J, González D, González Y, Madrid-Bury N, Quintero-Moreno A.** 2007. ¿Puede el ORT complementar las pruebas clásicas de valoración seminal y predecir la fertilidad en toros? En: XX Reunión Asociación Latinoamericana de Producción Animal. Cusco, Perú.
26. **Samardzija M, Karadjole M, Getz I, Makek, Z, Cergolj M, Dobranic T.** 2006. Effects of bovine spermatozoa preparation on embryonic development *in vitro*. *Reprod Biol Endocrinol* 4: 58. doi: 10.1186/1477-7827-4-58
27. **Schilling E.** 1966. Experiments in sedimentation and centrifugation of bull spermatozoa and the sex ratio of born calves. *J Reprod Fert* 11: 469-472.

28. ***Ueda K, Yanagimachi R. 1987.*** Sperm chromosome analysis as a new system to test human X- and Y-sperm separation. *Gamete Res* 17: 221-228. doi: 10.1002/mrd.1120170305
29. ***Van Vleck LD, Everett RW. 1976.*** Genetic value of sexed semen to procedure dairy heifers. *J Dairy Sci* 59: 1802-1807. doi: 10.3168/jds.S0022-0302(76)84440-2
30. ***Zavos PM. 1985.*** Sperm separation attempts via the use of albumin gradients in rabbits. *Theriogenology* 23: 875-879. doi: 10.1016/0093-691X(85)90005-6