

# Dinámica diferencial de la fragmentación del ADN en espermatozoides capacitados y no capacitados: un análisis prospectivo

Pedro Caballero Peregrín<sup>a</sup>, Rocío Núñez Calonge<sup>a</sup>, L. Ortega-López<sup>a</sup>, L.M. Pérez-Gutiérrez<sup>b</sup>, C. López-Fernández<sup>b</sup> y Jaime Gosálvez Berenguer<sup>b</sup>

<sup>a</sup>*Clínica Tambre. Madrid. España.*

<sup>b</sup>*Unidad de Genética. Facultad de Biología. Universidad Autónoma de Madrid. Madrid. España.*

## RESUMEN

**Introducción:** En un estudio prospectivo se ha analizado la dinámica de la fragmentación del ADN espermático (FAE) utilizando muestras de semen del mismo individuo antes y después de la capacitación. Todas las muestras se procesaron con Halosperm para la visualización de la fragmentación del ADN.

**Objetivo:** El diseño experimental tenía como objetivo analizar el efecto del plasma seminal sobre la FAE y la hipótesis planteada asumía que la diferencias en la dinámica de la FAE, al comparar individuos distintos, serían mayores en las muestras de semen antes de la capacitación, dado que los individuos son distintos y las condiciones fisiológicas de su plasma seminal también lo serán.

**Material y métodos:** De esta forma, tras la capacitación, la tendencia hacia el incremento de la fragmentación sería más homogénea debido a que el ambiente de mantenimiento de los espermatozoides también lo es. El diseño experimental consistió en incubar la misma muestra de semen de distintos donantes por un período de 72 h en el propio plasma seminal o en el diluyente apropiado tras la capacitación. Posteriormente, se analizó el índice de fragmentación a distintos tiempos de incubación. El comportamiento dinámico del índice de FAE tras la capacitación muestra un valor de  $R^2$  menor en las muestras no capacitadas que en las capacitadas para un ajuste de tipo exponencial; lo que refleja una mayor tendencia hacia la dispersión de los datos en cada fracción de tiempo en el caso del semen que se mantiene en plasma seminal. Los resultados obtenidos nos permitieron no sólo aceptar la hipótesis de partida, sino que también mostró algunos aspectos interesantes acerca del comportamiento de la dinámica de la FAE antes y tras la capacitación, como que el proceso de capacitación genera un daño en el ADN que puede llegar a incrementar 5 puntos lineales los índices basales de daño registrado en el eyaculado y que la tasa de fragmentación de muestras no criopreservadas es menor que la observada en muestra criopreservadas.

## ABSTRACT

**The dynamics of sperm DNA fragmentation (SDF) using the semen samples before and after capacitation have been investigated in a prospective study**

**Introduction:** The dynamics of sperm DNA fragmentation (SDF) using the semen samples before and after capacitation have been investigated in a prospective study. All samples were processed with Halosperm for the SDF analysis.

**Objective:** The experimental design had as its aim to analyse the effect of seminal plasma on the SDF and the hypothesis was that the differences in the dynamics of the SDF would be greater in semen samples prior to capacitation due to the physiological conditions of the seminal plasma being different between individuals.

**Material and methods:** However, after capacitation, the rate of increase of SDF would be more homogeneous due to the sperm storage conditions. Sperm from 5 donors was incubated for a period of 72 hours in the seminal plasma itself or in the appropriate diluent after capacitation and the SDF rates were measured after different incubation times (from 0 to 72h). The dynamic behaviour of the SDF before capacitation gave  $R^2$  values higher than those obtained after capacitation. According to our hypothesis seminal plasma appears to play an important role in controlling the dynamics of sperm DNA fragmentation, since a more homogeneous tendency for SDF to increase was observed after plasma removal.

**Results and discussion:** Although preliminary, the results do indicate that both the management and capacitation of human sperm for use in assisted reproduction techniques must be completed quickly in order to minimise the DNA damage, this practice should theoretically result in improved pregnancy rates.

**Key words:** Andrology. Sperm. Male factor. DNA fragmentation. Fertility. Assisted reproduction.

Trabajo realizado con subvenciones del MEC (BFU 2007-66340/BFI y CGL2005-02898/BOS).

**Correspondencia:** Dr. P. Caballero.  
Clínica Tambre.  
Tambre, 8. 28002. Madrid. España.  
Correo electrónico: caballero campo@clinatamber.com

**Resultados y discusión:** En conjunto, si bien preliminares, los resultados obtenidos indican que tanto el manejo como la capacitación del esperma humano, para su utilización en técnicas de reproducción asistida, se deben realizar con rapidez para minimizar el daño producido en el ADN. Hecho que debiera redundar en una mejora en las tasas de embarazo.

**Palabras clave:** Andrología. Espermatozoide. Factor masculino. Fragmentación del ADN. Fertilidad. Reproducción asistida.

## INTRODUCCIÓN

El control de los valores de la fragmentación del ADN espermático (FAE) en muestras de semen que se utilizarán en cualquier proceso de reproducción asistida, es un tema de interés en el campo de la andrología y son múltiples los trabajos que indican que una frecuencia elevada de espermatozoides afectados en un eyaculado tiene consecuencias negativas en la fertilidad. De hecho, distintas revisiones apoyan la veracidad de este punto de vista<sup>1-3</sup>. Sin embargo, la esencia de los procesos que están implicados en generar una molécula de ADN no ortodoxa y transportable por un gameto, las consecuencias directas que un ADN alterado genera sobre el desarrollo de los embriones o simplemente el *tempo* con el que la degradación del ADN ocurre en el semen tras la eyaculación, por desconocidos, son la semilla de todo tipo de controversias y polémicas. Así, se encontrarán resultados en los que el papel de la FAE se relega a un segundo plano, ya que, por ejemplo, no se encuentra una relación directa entre valores de fragmentación elevados y la fertilidad. De tal forma que, individuos con índices de fragmentación fuera de la normalidad, son capaces de generar embarazos a término<sup>4,5</sup>. Pero este tipo de situaciones, fuera de suponer un elemento de polémica y desencuentro, debiera ser un espacio de consenso, dado que en el campo de la biología el establecimiento de los dogmas, por una o por otra parte, no suele ser buen terreno de cultivo para entender toda la verdad que subyace detrás de cualquier proceso. De esta forma, las discrepancias que se suelen encontrar en este sentido pueden llegar a ser comprensibles cuando se analiza con detalle la multifactorización que canaliza el hecho final que una muestra de semen pueda tener “buena” o “mala” calidad; es decir, que sea capaz de generar descendencia normal o no frente a un oocito normal. Ante una situación en la que diversos factores que abarcan desde el fondo genético del individuo en cuestión, la mayor o menor habilidad del esperma para enfrentarse a los procesos *redox*, la capacidad de resistencia a infecciones, el ni-

vel de afectación de los individuos por la polución, el régimen alimenticio y un largo etcétera, es prácticamente imposible encontrar situaciones –en este caso sujetos– que se les suponga con el suficiente grado de homogeneidad en los factores que inciden en la producción de espermatozoides, para que los resultados obtenidos sobre la fertilidad sean comparables. Adicionalmente, cada uno de estos factores puede tener un efecto bien unilateral sobre la calidad del ADN en el espermatozoide o bien actuando en sinergia. Hecho que complica mucho más la situación y genera toda suerte de situaciones en las que enfrentar a la FAE frente a la fertilidad. En el presente trabajo, se quiere llamar la atención acerca de este aspecto general utilizando un modelo experimental que demuestra cómo el plasma seminal procedente de donantes puede influir de forma distinta sobre un parámetro de eficacia seminal, como la calidad que el ADN mantiene en los espermatozoides.

Normalmente, en los laboratorios de reproducción asistida humana, los espermatozoides, tras la eyaculación, se mantienen en el plasma seminal y éste se capacita posteriormente para ser utilizado en técnicas de reproducción asistida. El proceso incluye varios pasos que, básicamente, están encaminados a la eliminación del plasma seminal y su sustitución por un ambiente homogéneo (diluyente/medio de cultivo) en el que el semen es mucho más estable y nos permite, por ejemplo, realizar procesos de coincubación semen-oocito durante varias horas para realizar una fertilización in vitro (FIV)<sup>6,7</sup>. La metodología para la capacitación, si bien varía entre laboratorios, la pauta común a todos ellos, es la del cambio de temperatura que experimenta el espermatozoide dado que cuando el espermatozoide se mantiene en el plasma seminal se encuentra a temperatura ambiente, mientras que el proceso de capacitación se recupera los 37 °C.

Nuestro grupo de trabajo ha demostrado recientemente que el proceso de la FAE no sólo no es un proceso estático y fruto de cuyo análisis se le pueda asignar a cada individuo un valor inamovible para los valores de fragmentación, todo lo contrario, es un

proceso dinámico y muy correlacionado con el tiempo que transcurre desde el momento de la eyaculación. El resultado es que hay una tendencia hacia un aumento del ADN dañado y en espacios de tiempo relativamente cortos. En determinados donantes se ha podido comprobar que los valores de fragmentación en espermatozoides descongelados de donantes con fertilidad probada pueden llegar a duplicarse tras 2 h de incubación a 37 °C<sup>8,9</sup>. La tendencia hacia un incremento más o menos rápido es un comportamiento común en otros mamíferos<sup>9,10</sup>.

El objetivo del presente trabajo es analizar el comportamiento que presenta la dinámica de la FAE en muestras de semen procedentes de un mismo eyaculado antes y después de la capacitación, en un intento de entender el efecto que juega el plasma seminal en este proceso. La hipótesis de partida asume que habrán mayores diferencias en la dinámica de la FAE entre las muestras de semen antes de la capacitación dado que los individuos son distintos y las condiciones fisiológicas de su plasma seminal también lo serán, mientras que tras la capacitación, la tendencia hacia el incremento esperado será más homogénea debido a que se ha generado un medio idéntico para el mantenimiento de los espermatozoides.

## MATERIAL Y MÉTODOS

El estudio se ha llevado a cabo analizando 5 muestras seminales de donantes, procedentes del banco de semen de la Clínica Tambre (Madrid, España); en todos los casos se mantuvo una abstinencia de 3 a 5 días. De estas muestras se ha estudiado la FAE en 2 situaciones experimentales distintas: *a*) muestra de semen en fresco y analizada en su valor basal de fragmentación (T0) después de que la muestra hubiera licuado, y *b*) muestra criopreservada durante 24 h, descongelada y capacitada mediante la utilización de un gradiente de densidad. El modelo experimental que se ha seguido consistió en mantener las muestras de semen fresco (con el plasma seminal correspondiente de cada individuo) a temperatura ambiente. En el caso de las muestras seminales capacitadas, éstas se incubaron a 37 °C tras su capacitación. El diseño del experimento debería cubrir 2 objetivos: *a*) analizar la respuesta dinámica de la fragmentación cuando una muestra de semen se mantiene a temperatura ambiente y sin capacitar, y *b*) analizar la respuesta dinámica de la fragmentación tras capacitación e incremento de temperatura. El sistema experimental trata de emular, en parte, las condiciones en las que se maneja el semen normalmente, si bien los tiempos de incubación se forzaron hasta que se produjo la fragmentación to-

tal de la muestra. En ambos casos se realizó un estudio dinámico de la fragmentación tomando muestras de semen desde el tiempo basal hasta un máximo de 72 h. Para el estudio de la dinámica de fragmentación del ADN se han obtenido alícuotas a tiempo 0 (T0), 30 min (T30), 1,5 h (T1,5), 4,5 h (T4,5), 6 h (T6), 24 h (T24), 48 h (T48) y 72 h (T72).

De cada muestra de semen obtenida en fresco se utilizó 1 ml que se distribuyó en 2 lotes. Uno se mantuvo a temperatura ambiente y en ausencia de luz, y el otro se criopreservó en nitrógeno líquido y posteriormente se descongeló en un tubo de fondo cónico de vidrio estéril en un baño a 37 °C durante 5 min. La muestra se capacitó mediante la técnica de gradientes en densidad y se incubó en una estufa a 37 °C y con una tensión de CO<sub>2</sub> de un 5%, también en ausencia de luz. La valoración de la fragmentación se realizó de forma paralela y se recogieron submuestras de cada lote de 30 µl a los tiempos anteriormente mencionados.

La determinación de la fragmentación del ADN, tanto en semen fresco como en el capacitado, se realizó mediante la técnica *sperm chromatin dispersión* (SCD) (Halosperm; Halotech-DNA S.L., Madrid, España). Las muestras de semen, para su análisis con Halosperm, se diluyeron hasta alcanzar una concentración de entre 5 y 10 millones de espermatozoides/ml. Las muestras procesadas con Halosperm se tiñeron para ser visualizadas con microscopia de campo claro utilizando como colorante Diff-Quick. El conteo se realizó en 300 espermatozoides utilizando un microscopio motorizado Leica DMLB que elegía los campos en un microscopio al azar según un movimiento de coordenadas predefinido. Los datos se procesaron en Excell (Microsoft, Estados Unidos) y los análisis estadísticos se realizaron con Stat-Graphics Plus 5.1 (Academic Enterprise, StatPoint Inc., Herndon, Virginia, Estados Unidos).

## RESULTADOS

De acuerdo con la morfología de halos que genera Halosperm tras tinción para microscopia de campo claro, la identificación y discriminación de los espermatozoides que contienen ADN fragmentado (presencia de halo de dispersión de la cromatina) de los que lo presentan fragmentado es evidente (fig. 1A). De hecho, a tiempos cortos de incubación, la mayoría de los espermatozoides muestran un halo de dispersión (fig. 1A), mientras que éste desaparece cuando los tiempos de incubación se maximizan (fig. 1B).

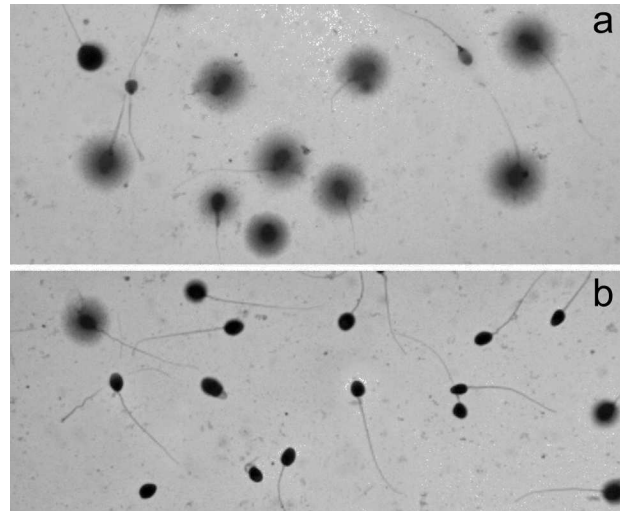
Los resultados del análisis dinámico de la fragmentación del ADN en los 5 donantes estudiados mues-

tran una clara tendencia hacia el incremento de la fragmentación en todos los casos (fig. 2A y B). Las medias de los índices de fragmentación estimadas para los 2 grupos que se establecen al inicio del experimento (T0) son distintas (no capacitados  $13,7 \pm 4,3$ ; capacitados  $18,3 \pm 3,2$ ). Iniciado el proceso de lectura y determinado el valor basal de fragmentación, el proceso de degradación de la cadena de ADN es continuo, y transcurridas 72 h de incubación prácticamente todos los espermatozoides tienen afectado su ADN (fig. 1). Si bien una incubación llevada hasta 72 h no tiene ningún sentido en ART, dado que se supone que la muestra de semen debería estar afectada en este y en otros parámetros, en el presente experimento se utilizó esta medida para analizar la longevidad comparada de la muestra para el carácter analizado. Se pueden obtener algunas conclusiones interesantes de esta comparación, como que en ambas situaciones de incubación algunos donantes presentan una muestra seminal de características más longevas y mantiene índices de fragmentación menos elevados que otros donantes (la distribución de valores para la estadística descriptiva se muestra en la figura 2). Es interesante resaltar que en ambas situaciones experimentales hay una tendencia de tipo exponencial hacia el incremento de los índices de fragmentación con unos ajustes para  $R^2$  muy elevados (fig. 2C). La variación de los índices de fragmentación explica un porcentaje muy alto de la variación total observada en los índices de fragmentación (no capacitados,  $R^2 = 0,91$ ; capacitados,  $R^2 = 0,99$ ). En el caso del semen capacitado los valores de la media son ligeramente más elevados en todos los tiempos de incubación. Sin embargo, los datos obtenidos muestran un mejor ajuste final, con valores para  $R^2$  superiores. Este hecho indica que los valores de ascenso del índice de fragmentación están más agrupados en el caso del semen capacitado que en el no capacitado. Hecho que se observa en la figura 2 al comparar los diagramas de cajas y bigotes o en el resumen de las tendencias que se muestra en la figura 3F.

Los datos registrados para la dinámica de la fragmentación pre y poscapitación en cada uno de los donantes se recogen en la figura 3 y en todos los casos se observa que la tendencia hacia el incremento de la fragmentación es ligeramente superior tras el proceso de capacitación.

## DISCUSIÓN

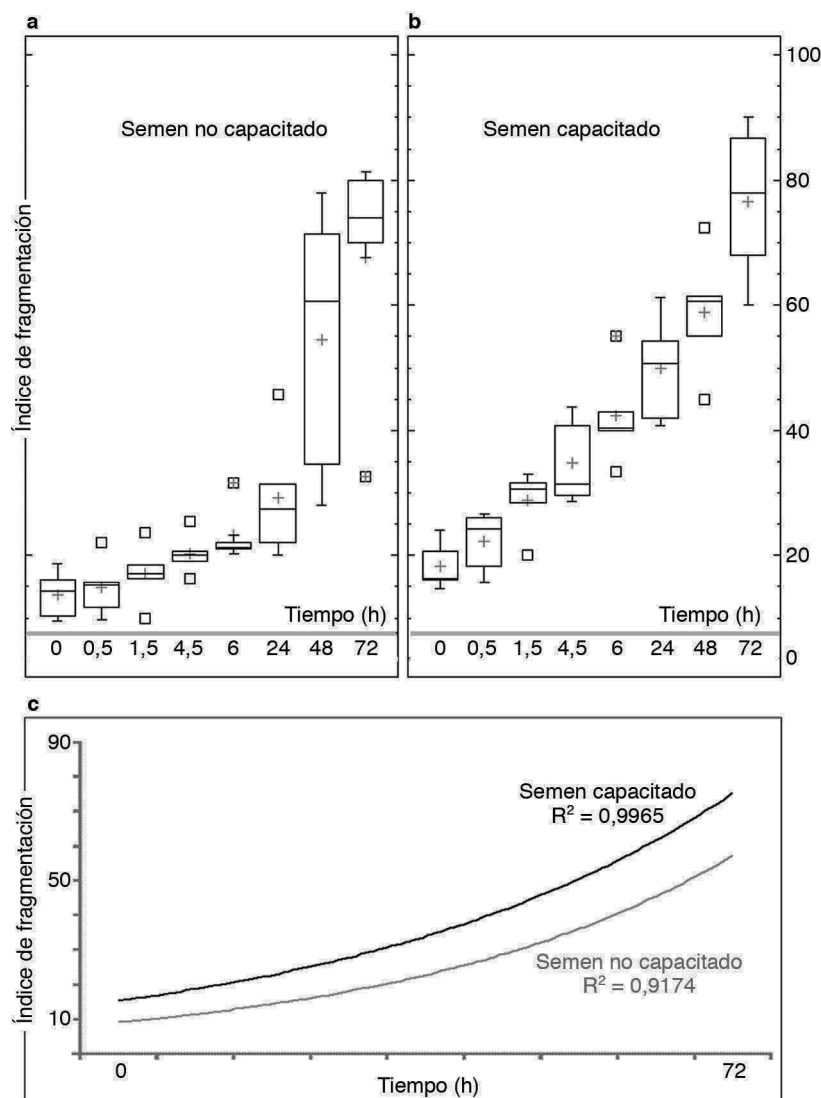
Uno de las conclusiones que se desprenden del presente trabajo es que los valores de fragmentación basales (estimados a T0) y procedentes de muestras



**Figura 1.** Espermatozoides tratados con Halosperm tras tinción con Diff-Quick. A) Muestra seminal procesada a T0, en la que se observa que prácticamente todos los espermatozoides muestran un halo de dispersión de la cromatina y que se relacionan con espermatozoides con ADN no fragmentado. B) Muestra seminal procesada a T72, en la que se observa que prácticamente todos los espermatozoides no muestran un halo de dispersión y que se relacionan con espermatozoides con ADN fragmentado.

idénticas, son diferentes y más elevados en las muestras de semen después de ser capacitadas. Aun tratándose de una muestra pequeña como la que se incluye en este trabajo, la tendencia se observa en todos los casos y en termino medio supone un incremento de 5 puntos lineales en el índice de fragmentación. Este incremento del daño en el ADN se deriva directamente del manejo de las muestras para su capacitación.

Por otra parte, es interesante resaltar que el comportamiento dinámico del índice de fragmentación muestra unos valores de  $R^2$  para un ajuste de tipo exponencial menores en las muestras no capacitadas que en las capacitadas; lo que refleja una mayor tendencia a la dispersión de los datos en cada fracción de tiempo en la que se obtuvieron medidas de la fragmentación. Sin embargo, cuando el plasma seminal se sustituye por un diluyente, los valores de  $R^2$  son más altos, lo que indica un mayor ajuste en la curva resultante. Es decir, el hecho que la dinámica de la fragmentación de las muestras capacitadas sea más homogénea entre donantes distintos que el observado en las muestras no capacitadas, indica un posible efecto del plasma seminal sobre el control o el disparo del proceso de fragmentación del ADN. En relación con otros parámetros de calidad seminal, se ha comprobado que la presencia o las concentraciones de determinados oligoelementos como el aluminio, el cinc, el magnesio o el plomo en el plasma seminal son fuertes condicio-

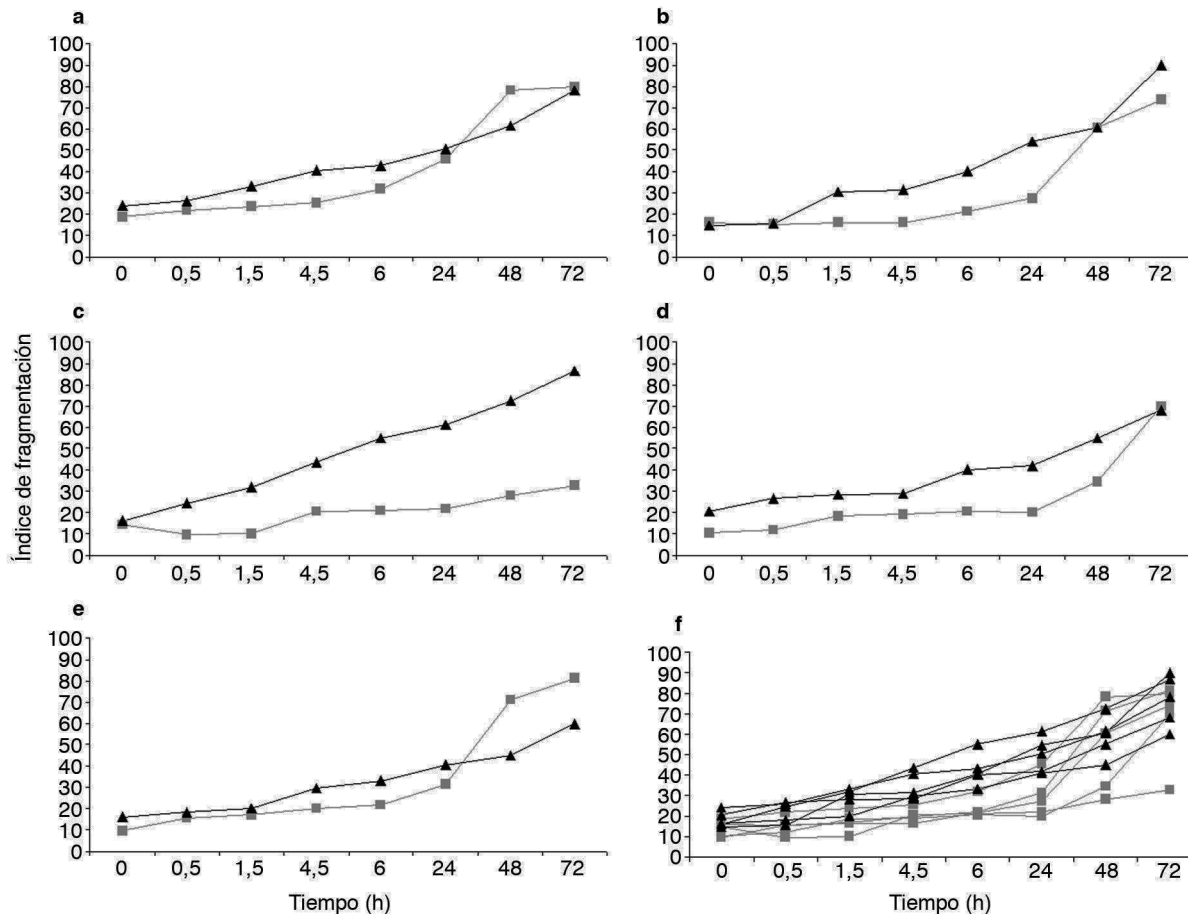


**Figura 2.** Estadística descriptiva utilizando una representación de cajas y bigotes en la que se muestra la distribución de los índices de fragmentación para los 5 individuos analizados en muestras de semen no capacitado (A) y capacitado (B). C) Curvas de ajuste exponencial y los valores de  $R^2$  obtenido sobre las medias de los índices de fragmentación derivadas para los valores acumulados en cada tiempo de incubación.

nantes de la calidad seminal<sup>11,12</sup>. Por otra parte, es bien conocida la relación entre la capacidad antioxidante del plasma seminal y la capacidad fertilizante<sup>13</sup>. De hecho, se han utilizado elementos antioxidantes tipo vitaminas C y E<sup>14</sup> tratando de paliar este efecto dañino de los radicales libres que se pueden generar y que dañan, en primera instancia, los lípidos de la membrana<sup>15</sup> y posteriormente el ADN<sup>16</sup>. Si bien, y como era de esperar, los resultados del efecto que ejercen este tipo de sustancias sobre los parámetros de calidad seminal son dispares, la explicación también reside en las diferencias de composición que presenta el plasma seminal de individuos distintos. Por último, cabe señalar que la calidad de los espermatozoides y su capacidad fertilizante son modulables<sup>17</sup>, hecho que concuerda plenamente con los resultados obtenidos en el presente experimento. Por lo tanto, los resulta-

dos obtenidos muestran que el plasma seminal de cada uno de los individuos es determinante en el momento de generar una dinámica característica de fragmentación para ese individuo. Esta tendencia varía cuando ese mismo semen se capacita y globalmente tiende a ser más homogéneo entre los distintos individuos cuando el medio en que se conservan los espermatozoides se homogeneiza. Esta tendencia a la homogeneización en la dinámica de la fragmentación tras la capacitación, es el resultado de la eliminación del plasma seminal, que según estos resultados, es claramente distinto y propio de cada individuo y canaliza un ritmo particular para cada individuo en lo que se refiere al daño que se genera en el ADN. La eliminación del plasma seminal conlleva, por ejemplo, la eliminación de posibles radicales libres que puedan afectar a los espermatozoides y adicionalmente hay una





**Figura 3.** Representación de los distintos valores para los índices de fragmentación obtenidos en cada uno de los individuos analizados (A-E). Nótase que en todos los casos el semen capacitado (líneas negras) ofrece valores superiores a los obtenidos con el semen no capacitado (líneas grises). F) Valores tanto para los capacitados como para los no capacitados. Nótase que las líneas correspondientes a la dinámica del semen capacitado están mucho más agrupadas que las obtenidas con el semen no capacitado.

clara inhibición del crecimiento bacteriano. De hecho en 2 de las muestras analizadas, tras 24 h incubación, en semen fresco mostró trazas de crecimiento de algunas bacterias.

Los resultados presentados en este trabajo indican que el aumento de los índices de fragmentación se relaciona con el tiempo de incubación que transcurre desde que se obtiene la muestra seminal, y los resultados obtenidos en las 2 situaciones experimentales ponen de relieve la necesidad de procesar y utilizar las muestras tan pronto como sea posible. Una mala práctica en este sentido tiene un efecto negativo en la fertilidad cuando las muestras se utilizan para FIV y la inyección intracitoplasmática de espermatozoides<sup>7,18</sup>. De acuerdo con los resultados obtenidos resulta casi imperativo que esto sea una práctica corriente dado que, adicionalmente, la fecundación no se produce inmediatamente después de la inseminación. De hecho, en algunos mamíferos, la ovulación tiene lugar

generalmente entre 4 y 10 h después de la inseminación<sup>19,20</sup> y por lo tanto la sincronización entre el momento de ovulación y el momento de la inseminación con muestras seminales procesadas de forma rápida, es muy importante. Por ello, las características del semen consideradas como suficientes para la fertilización en el inicio del transporte de los espermatozoides en el tracto femenino, pueden variar rápidamente entre la inseminación y la fertilización y, de algún modo, hay que ser conscientes de la longevidad de las muestras que manejamos para poder ser más efectivos en la fertilización en el momento en que el espermatozoide llegue al oocito.

Otro aspecto de mucho interés y que se está analizando en este momento son las implicaciones que tiene la congelación en las posibles variaciones de la fragmentación<sup>8,21</sup>, dado que los espermatozoides son muy sensibles a las variaciones en su régimen normal de temperatura. Este aspecto es de enorme interés y

tendrá que ser analizado con un diseño experimental propio, pero parece indicar que si bien los valores basales de FAE no se ven afectados por el hecho propio de la congelación, y los índices de fragmentación antes y después de congelación serían similares, su dinámica de fragmentación sí que resulta afectada. Hecho que se ha constatado en otras especies de mamíferos como el caballo<sup>21</sup> o los carneros<sup>10</sup>. En este momento se están generando los datos que nos ofrecerán una visión mucho más completa del papel que juega el plasma seminal, las variaciones de temperatura y el efecto de la criopreservación sobre las variaciones en la dinámica de la fragmentación.

## Bibliografía

1. Evenson DP, Larson KJ, Jost LK. Sperm chromatin structure assay: its clinical use for detecting sperm DNA fragmentation in male infertility and comparisons with other techniques. *J Androl.* 2002;23:25-43.
2. Agarwal A, Said TM. Role of sperm chromatin abnormalities and DNA damage in male infertility. *Hum Reprod Update.* 2003;9:331-5.
3. Evenson DP, Wixon R. Clinical aspects of sperm DNA fragmentation detection and male infertility. *Theriogenology.* 2006;15:979-91.
4. Payne JF, Raburn DJ, Couchman GM, Price TM, Jamison MG, Walmer DK. Redefining the relationship between sperm deoxyribonucleic acid fragmentation as measured by the sperm chromatin structure assay and outcomes of assisted reproductive techniques. *Fertil Steril.* 2005;84:356-64.
5. Muriel L, Garrido N, Fernández JL, Remohi J, Pellicer A, de los Santos MJ, et al. Value of the sperm deoxyribonucleic acid fragmentation level, as measured by the sperm chromatin dispersion test, in the outcome of in vitro fertilization and intracytoplasmic sperm injection. *Fertil Steril.* 2006;85:371-83.
6. Elder K, Cohen J, editors. Human preimplantation embryo selection. Reproductive medicine & assisted reproductive techniques. Hapmshire, UK: Thomson Publishing Services; 2007.
7. Dalzell LH, McVicar CM, McClure N, Lutton D, Lewis SEM. Effects of short and long incubations on DNA fragmentation of testicular sperm. *Fertil Steril.* 2004;82:1443-5.
8. Gosálvez J, Cortés-Gutiérrez EI, Núñez R, Fernández JL, Caballero P, López-Fernández C, et al. A dynamic assessment of sperm DNA fragmentation versus sperm viability in proven fertile human donors. *Fertil Steril.* 2008. En prensa.
9. Gosálvez J, Núñez R, Caballero P, Fernández JL, Cortés-Gutiérrez EI, López-Fernández C. Fragmentación del ADN espermático ¿un concepto dinámico o estático? *Revista Iberoamericana de Fertilidad y Reproducción Humana.* 2008;25:195-206.
10. López-Fernández C, Fernández J L, Gosálbez A, Arroyo F, Vázquez JM, Holt WV, et al. Dynamics of sperm DNA fragmentation in domestic animals III. Ram. *Theriogenology.* 2008;70:898-908.
11. Dawson EB, Ritter S, Harris WA, Evans DR, Powell LC. Comparison of sperm viability with seminal plasma metal levels. *Biol Trace Elem Res.* 1998;64:215-9.
12. Tavilani H, Doosti M, Saeidi H. Malondialdehyde levels in sperm and seminal plasma of asthenozoospermic and its relationship with semen parameters. *Clin Chim Acta.* 2005;365:199-203.
13. Zini A, de Lamirande E, Gagnon C. Reactive oxygen species in semen of infertile patients: levels of superoxide dismutase and catalase-like activities in seminal plasma and spermatozoa. *Int J Andro.* 1993;16:183-8.
14. Thiele JJ, Friesleben HJ, Fuchs J, Ochsendorf FR. Ascorbic acid and urate in human seminal plasma: determination and interrelationships with chemiluminescence in washed semen. *Hum Reprod.* 1995;10:110-5.
15. Shang XJ, Lik Y, Chen YG, Huang YF. Analysis of lipid peroxidative levels in seminal plasma of in fertile men by HPLC. *Arch Androl.* 2004;50:411-6.
16. Agarwal A, Said TM. Carnitines and male infertility. *Reprod Biomed Online.* 2004;8:376-84.
17. Quinn P, Kerin JF, Warmes GM. Improved pregnancy rate in human in in-vitro fertilization with the use of a medium based on the composition of human tubal fluid. *Fertil Steril.* 1985;44:493-8.
18. Young KE, Robbins WA, Xun L, Elashoff D, Rothmann, Pereaualt SD. Evaluation of chromosome breakage and DNA integrity in sperm: an investigation of remote semen collection conditions. *J Androl.* 2003;24:853-61.
19. Buxadé C. Zootecnia: bases de producción animal. Vol. 8. Producción ovina. Madrid: Mundi-Prensa; 1996.
20. Walker SK, Smith DH, Frensham A, Ashman RJ, Seamark RF. The use of synthetic gonadotropin releasing hormone treatment in the collection of sheep embryos. *Theriogenology.* 1989;31:741-52.
21. López-Fernández C, Crespo F, Arroyo F, Fernández JL, Arana P, Johnston SD, et al. Dynamics of sperm DNA fragmentation in domestic animals II: the stallion. *Theriogenology.* 2007;68:1240-50.