

خليلي كمال*	دراسة فعالية بعض مضادات الاكسدة
مسيخ سامية*	(VIT. E و EDTA) في حفظ تشهو منطقه
عماري عمار**	الاكروزوم للحيوانات المنوية لدى الانسان
بولعهد محمد صالح*	خلال فترة المعادلة و صدمة البرودة
عبد النور شريف*	

الملخص

لقد اوضحت هذه الدراسة ان الوسط المغذي و الحافظ المستعمل كانت له فعالية في تقليل نسبة تشهو منطقه الاكروزوم لدى الحيونات المنوية عند الانسان خاصة خلال فترة المعادلة $4-5^{\circ}\text{M}$ و صدمة البرودة 0°M مقارنة بالسائل المنوى الغير معامل بالوسط المغذي و الحافظ الا انه عند تدعيم هذا الوسط المغذي و الحافظ. مضادات الاكسدة (EDTA & Vit. E) ازدادت فعالية هذا الوسط المغذي و الحافظ، حيث سجلنا نسب اقل لتشوه منطقه الاكروزوم خاصة عند دمج (Vit. E) بتركيز 0.5 ملغم/100 مل و (EDTA) بتركيز 10 ملي مول و ذلك سواء خلال فترة المعادلة او صدمة البروده مقارنة بتلك النسب المتحصل عليها عند استعمال الوسط المغذي و الحافظ لوحده او خلال تدعيمه بالفيتامين E.

مفتاح الكلمات. مضادات الاكسدة، حيوان منوي، وسط مغذي

و حافظ، اكروزوم.

ABSTRACT

This study has confirmed that the used cryoprotector medium has an effect in reducing the percentage of acrosome damage, especially during equilibration (3 hours, 4-5 °C) and cryoshock (10 min, 0 °C) and that compared with non treated seminal liquid. After adding the antioxydant(Vit. E) or (Vit. E & EDTA) to the cryoprotector medium, the effectiveness has increased. A reduction in acrosome damage has been recorded, when Vit. E (0.5 mg/100 ml) or a mixture of Vit. E & EDTA (10 mmol) was added, either during equilibration or cryoshock, all compared to either the seminal liquid.treated with the cryoprotector medium or that the non treated.

Key words: *Antioxydants, spermatozoa, cryoprotector medium, acrosome damage*

1 مقدمة

ان الاستعمالات الواسعة للتقطيع الاصطناعي ادى الى تكثيف الاباح في مجال تكنولوجيا حفظ السائل المنوي عند درجات حرارة منخفضة سواء بالنسبة للحيوانات المزرعية او الانسان، و ذلك لتحسين بعض الخصائص البيولوجية للحيوانات المنوية المعرضة لظروف التجميد او التقليل من التأثيرات السلبية لدرجة الحرارة المنخفضة او الظروف الهوائية او نوافع الاكسدة الداتية للدهون، و هذا راجع لكون الحيوانات المنوية من الخلايا الحساسة للتغيرات الخارجية او الداخلية حيث من السهل ان تفقد بعض خصائصها الاساسية مثل الحركة، الشكل الخارجي و الحيوانية، خاصة خلال التجميد (MARINOV.*et al.*,1983. AITKEN *et al.*, 1989).

ان منطقة الاكروزوم تعتبر مفتاح الاصحاب و ذلك لما تحتويه من انزيمات تمكّن الحيوان المنوي من اختراق اغشية البويضة اثناء عملية الاصحاب، الا انه وجد ان منطقة الاكروزوم تعتبر من المناطق الاكثر حساسية لدرجات الحرارة المنخفضة و نوافع الاكسدة الداتية للدهون (PRINS & WEIDEL, 1986; WATSON, 1982).

من اهم التوجهات في الوقت الحاضر هو امكانية التقليل من التأثيرات السلبية لمختلف العوامل المؤثرة مثل درجة الحرارة المنخفضة، ظروف التجميد (تجميد-ازالة التجميد) بالإضافة الى نواتج الاكسدة، و ذلك من خلال استعمال الاوساط المغدية و الحافظة ذات التركيب الاساسي و المتمثل في صفار البيض، سكريبات، جليسروول، مضادات حيوية و المحاليل المنظمة

(PRINS & WEIDEL, 1986; ZLATAREV *et al.*, 1988)

ان تدعيم هذه الاوساط المغدية و الحافظة بمختلف المركبات التي لها تأثير ايجابي على اهم الخصائص الاساسية للحيوانات المنوية اصبح حتمية. ومن بين هذه المركبات نجد الفيتامين (Vit.E) كمضاد للاكسدة و (EDTA) كمركب مخلبى،

بالاضافة الى بعض الانزيمات المنشطة لحركة الحيوانات المنوية

; LINDEMAN *et al.*, 1988 ;; BAMBA & CRAN, 1992;
AL HANAK, 1989 GRAHAM & HAMMERSTED, 1992)

و على هذا الاساس قمنا بهذه الدراسة لمعرفة فعالية مضادات الاكسدة (Vit. E) و (EDTA) في حفظ منطقة الاكروزوم لدى الحيوانات المنوية للانسان من التشوهات و ذلك خلال فترة المعادلة ($4 - 5^{\circ}\text{C}$) و اثناء صدمة البرودة (0°C).

2 الادوات و التجارب.

الحصول على العينات. تم الحصول على السائل المنوي من اشخاص عاديين حضروا الى مخبر التكاثر لاجراء تحليل للسائل المنوي و ذلك بعد فترة استمناع مدتها 4 ايام، تجرى بعد ذلك عملية التسبييل لمدة ساعة عند درجة حرارة 37°C ثم يتم تحليل السائل المنوي حيث تقدر اهم الخصائص و ذلك من خلال اجراء spermogramme (الحركة، التركيز الحيوية، التشوهات الخ.).

تحضير الوسط المغذي و الحافظ. لقد استعمل الوسط المغذي و الحافظ حسب (NETER & JONDET, 1974) المتكون من صفار البيض 30 مل، جليسروول 21 مل، فراكتوز 500 ملغ، سترات

الصوديوم 1 غرام، بنيسيلين 300000 وحدة دولية و ستريتو ميسين 600 ملغ و ماء مقطر 100 ملل. كما تم استعمال فيتامين E كمضاد للأكسدة بتركيز 0,5 ملغ، 1 ملغ لكل 100 ملل وسط مغذي و حافظ. اما بالنسبة للمركب الخلبي فقد استعمل بتركيز 10 ملي مول.

طريقة العمل. تقوم بتحفييف السائل المنوي بنسبة (حجم/حجم) بواسطة الوسط المغذي و الحافظ، او هدا الاخير مدعم بالفيتامين E او Vit. E، ثم توضع العينات لفترة المعادلة عند درجة حرارة 5-4 ° م لددة ثلاثة ساعات. اما بالنسبة لصدمة البرودة فتوضع العينات في حمام سائي ذو درجة حرارة 0 ° م لددة 10 دقائق.

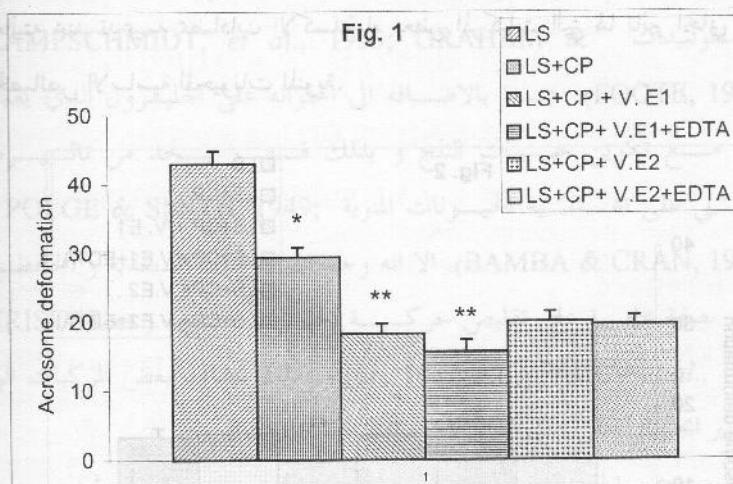
تنسم ملاحظة التشوّهات بعد تلوين الحيوانات المنوية (PAPANICOLAOU) و ملاحظة 100 حيوان منوي تم تقدّر نسبة التشوّهات على منطقة الاكروزوم (OMS, 1993).

خصائص السائل المنوي المستعمل. لقد استعمل السائل المنوي من 15 شخصاً ذوي سائل منوي عادي يتميّز بالخصائص التالية: الحجم 3.8 ملل، الحيوية 70 % ، التركيز 65 مليون ح.م. / مل سائل منوي، الحركة 60 % و السرعة 40 ميكرومتر/ ثا.

3 النتائج.

ان الحلول المغذي و الحافظ المستعمل في هذه الدراسة كانت لها فعالية من حيث تقليص نسبة تشوّه منطقة الاكروزوم مقارنة بالسائل المنوي الغير معامل بالوسط المغذي و الحافظ، وذلك خلال فترة المعادلة و اثناء صدمة البرودة ($P < 0.05$) انظر شكل 1 و 2. اما عند تدعيم الوسط المغذي و الحافظ مضاد الأكسدة فيتامين E فكانت النتائج احسن خلال فترة المعادلة ($P < 0.001$) مقارنة بالعينات المعاملة بالوسط المغذي و الحافظ، وكانت جد معنوية

($P < 0.001$) مقارنة بالعينات الغير معاملة بالوسط المغذي و الحافظ.. كما ادى تدعيم الوسط المغذي و الحافظ بكل من فيتامين E و EDTA الى نتائج جد ايجابية من حيث تقليل نسبة تشوه منطقة الاكروزوم خلال فترة المعادلة، حيث كانت النتائج معنوية مقارنة بالعينات المعاملة بالوسط المغذي و الحافظ. بينما كانت غير معنوية مقارنة بالعينات المعاملة بالوسط المغذي و الحافظ المضاف اليه هذا الفيتامين (شكل 1).

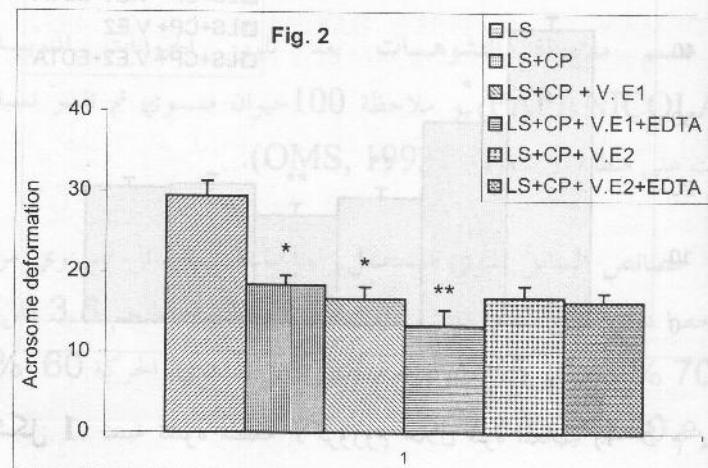


شكل 1. نسبة تشوه منطقة الاكروزوم خلال فترة المعادلة ($5-4^{\circ} \text{م}$) لمدة 3 ساعات (المتوسط \pm الانحراف المعياري، $n = 15$). * $P < 0.05$ ، ** $P < 0.001$.

LS، سائل منوي؛ CP، محلول مغذي و حافظ؛ VE1 ، تركيز الفيتامين 0.5 ملغ/100 مل؛ VE2 ، تركيز الفيتامين 1 ملغ/100 مل.

وخلال صدمة البرودة ادى تدعيم الوسط المغذي و الحافظ بمضاد الاكسدة فيتامين E بتركيز 0.5 ملخ و المركب المخللي EDTA الى تقليل نسبة التشوہ الى حوالي 13.45 % مقارنة بالعينات المعاملة بالوسط المغذي و الحافظ او هذا الاخير مدعم بالفيتامين E. كما كانت النتائج ايجابية مقارنة بالسائل المنوي الغير معامل (شكل 2).

من خلال هذه النتائج يمكن الخروج بنتيجة اولية هي ان الوسط المغذي و الحافظ المستعمل خصيصا لتخفيض السائل المنوي لغرض عملية التجميد، تزداد فعاليته عند تدعيمه بمضادات الاكسدة او بعض المركبات التي لها تأثير ايجابي على الخصائص الاساسية للحيوانات المنوية.



شكل 2. نسبة تشوہ منطقة الاكروزوم أثناء صدمة البرودة (0°C) لمدة 10 دقائق (المتوسط \pm الانحراف المعياري، $n = 15$). * $P < 0.05$ ، ** $P < 0.001$

LS، سائل منوي؛ CP، محلول مغذي و حافظ؛ VE1 ، تركيز الفيتامين 0.5 ملخ/100مل؛ VE2 ، تركيز الفيتامين 1 ملخ/100مل.

4 المناقشة

على ضوء النتائج المتحصل عليها و استنادا إلى العديد من الأبحاث التي أجريت في هذا المجال، يمكن اعتبار أن الوسط المغدي و الحافظ المستعمل في هذه الدراسة له فعالية في تقليل نسبة تشوه منطقة الأكروزوم لدى الحيوانات المنوية عند لأنسان المعرضة لفترة المعادلة او صدمة البرودة. هذا التأثير الإيجابي راجع لمختلف مكونات الوسط المغدي و الحافظ المتمثلة في صفار البيض حيث يعمل على تثبيت الأغشية الخلوية و ذلك لاحتوائه على الفوسفوليبيدات KAMPSCHMIDT, *et al.*, 1953; GRAHAM & FOOTE, 1987) على منع تكوين حبيبات الثلج و بذلك فهو يحد من تأثيرها السلبي على أغشية الحيوانات المنوية (POLGE & SMITH, 1949; BAMBA & CRAN, 1992) تعمل بصفة عامة على تقليل حركة الحيوانات المنوية (CRISTER *et al.*, 1987; ZLATAREV *et al.*, 1988) و لذلك تضاف بعض المركبات التي لها تأثير إيجابي على الخصائص الأساسية للحيوانات المنوية.

تعتبر الحيوانات المنوية من الخلايا الأكثر حساسية للمؤثرات سواء الداخلية أو الخارجية و هذا راجع لطبيعة أغشيتها الخلوية و التي تحتوي على نسبة عالية من الاحماس الدهنية الغير مشبعة، كذلك نسبة الكوليسترون/الفوسفوليبيدات التي تختلف من حيوان منوي إلى آخر (JONES & MANN, 1977) (SLATER, 1984). وعلى هذا الأساس فهي معرضة إلى نواتج الأكسدة الداتية للدهون المتمثلة في الجدور الحرر التي تعمل على زيادة التشوهات على مستوى الأغشية خاصة منطقة الأكروزوم، و ذلك عند تعرض الحيوانات المنوية للظروف الهوائية او لظروف التجميد.. من هذا المنطلق يضاف إلى الأوساط المغدية و الحافظة مضادات الأكسدة خاصة الفيتامين E الذي يعمل على الحد من

تأثير السلبي لنواتج الأكسدة و ذلك نتيجة الارتباط بها. كذلك يدعم الوسط المغذي و الحافظ بعض المركبات المخلية مثل EDTA الذي يرتبط مع محفزات الأكسدة الداتية للدهون BECONI *et al.*, (1991; BAMBA & CRAN, 1992). على ضوء هذه التفسيرات تقترح اغلب الابحاث التي تهتم بتكنولوجيا حفظ السائل المنوي بأن تضاف مضادات الأكسدة مباشرةً بعد الحصول على السائل المنوي و هذا للحد من الأكسدة الداتية للدهون والذي يؤدي إلى تقليل نسبة التشوّهات على مستوى الأغشية و خاصة منطقة الأكروزوم التي تعتبر مفتاح الأخصاب. كما يجب التركيز أكثر على التراكيز المستعملة سواء بالنسبة للأوساط المغذية و الحافظة او مضادات الأكسدة حتى نضمن ظروف ملائمة للحيوانات المنوية خلال عملية التجميد و إزالة التجميد.

References

- AITKEN R.J., CLARKSON J.S., & FISHEL S., 1989. Generation of reactive oxygen species, lipids peroxidation and human sperm function. *Biology of Reproduction*, 40:183-197.
- AL-HANAK H., 1989. Effect of tocoferol on bull semen. *Animal Science*, 26 (8):706-74.
- BAMBA K. & CRAN D.G., 1992. Effects of treatment with BHT on the susceptibility of boar spermatozoa to cold stress and dilution. *Journal of Reproduction*, 95: 69-77.
- BARTHELEMY C., ROYER D., HAMMANAH S., LEBOS C., THARANNE M. J., & LANSAC J., 1990. Ultrastructural changes in membranes and acrosome of human sperm during cryopreservation. *Archives Andrology*, 25: 29-40.
- BECONI.M T., AFFRANCHINO M.A., SCHANG L.M & BEORLEGHI N.B., 1991. Influence of antioxidants on SOD activity in bovine sperm. *Biochemical International*, 23 (3): 545-553.
- BENNETT D.A., & WHITE I.G., 1977. Influences of the cholesterol content of mammalian spermatozoa on susceptibility to cold shock. *Cryobiology*, 14: 466-470.

- CRISTER J.K., ARNESON B.W., AKER D.V., HUSE-BENDA A.R., & BALLG.D., 1987.** Cryopreservation of human spermatozoa. *Fertility and Sterility* 47 (6): 980-984.
- GRAHAM J.K., & FOOTE R. H., 1987.** Effects of several lipids,fatty acyl chain length, and degree of unsaturation on the motility of bull spermatozoa after cold shock and freezing. *Cryobiology*, 24: 42-52.
- GRAHAM J.K. & HAMMERSTED R.H., 1992.** Differential effects of BHT analogs on bull sperm subjected to cold induced membrane stress. *Cryobiology*, 29: 106-117.
- JONES R., MANN T., 1977.** Damage of ram spermatozoa by peroxidation of endogenous phospholipids. *Journal Reproductive Fertility*, 50: 255-260.
- KAMPSCHMIDT R.F., MAYERD T., & HERMAN H.A., 1953.** Lipids andlipoprotein constituents of egg yolk in the resistance and storage of bull spermatozoa. *Journal Dairy. Science*, 36: 733-742.
- LINDEMANN C.B., O'BRIEN J.A & GIBLIN F.J., 1988.** An investigation of the effectivnes of certain antioxidants in preserving the motility of reactivted bull sperm models. *Biology of Reproduction*, 38:114-120.
- MARINOV P., GRODOVA G., SEMKOV M. & ZLATAREV C., 1983.** Study of the effect of diluents containing antioxidants on the freezability of spermatozoa.in *Cryobiology of sex cells.,Bulletin of the Academy of Sciences, Sofia*, 112: 102-111
- NETTER F. & GONDET A., 1974.** Banque de sperm. Editions. Masson Cic.,Paris, p. 63-67.OMS, (1993). Manuel de laboratoire. Eds INSERM. Paris.
- POLGE G., SMITH A., & PARKERS A., 1949.** Revival of spermatozoa after vitrification and dehydration at low temperatures. *Nature*, 164: 666-669.
- PRINS G.S., & WEIDEL L., 1986.** A comparative study of buffer systems as cryoprotectants for human spermatozoa. *Fertility and Sterility*, 46 (1): 147-149.
- SLATER T.F., 1984.** Free radical mechanism in tissue injury. *Biochemical Journal*,222: 1-15.
- WATSON P.F., 1982.** The effects of cold schock on sperm cells membranes. In: effects of low temperature on biological membrane. Eds. Academic press. New york, p. 189-218.
- ZLATAREV S., MARINOV P., MINCHEVA M., SPASOV C., & ANANIEV V., 1988.** Investigation on media and regimes for

freezing of human semen.*In: Cont. Prob. Biol. Immun. Reprod., Bulletin of the Academy of Science, Sofia; 103: 179-187.*

*قسم البيولوجيا، كلية العلوم، جامعة عنابة ص ب 12 عنابة 23000 الجزائر.

**مخبر التكاثر، المستشفى الجامعي ابن رشد، عنابة 23000، الجزائر.

لقد اتسع نطاق تطبيقات التكنولوجيا الحيوانية في مختلف المجالات العلمية وال实用ية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة وال�حاف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية.

لقد اتسع نطاق تطبيقات التكنولوجيا الحيوانية في مختلف المجالات العلمية وال实用ية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية. إن إمكانية حفظ الخلايا والأنسجة في درجات حرارة منخفضة هي إحدى هذه التقنيات التي أتاحت إمكانية حفظ خلايا البويضة واللحواف والخلايا الجذعية والخلايا المبرمجية.