

تأثير تنشيط الحيامن وإضافة السائل الحويصلي المعامل للأغنام في تحسين بعض صفات
السائل المنوي المجمد للكباش العواسية

علي عبد الله زعيري السعدون¹ حازم كسار جاسر الصعبي² اقبال عوض كاطع¹

¹كلية الزراعة / قسم الثروة الحيوانية / جامعة المثنى / جمهورية العراق

²كلية الزراعة / قسم الثروة الحيوانية / جامعة بغداد / جمهورية العراق

المستخلص:

أجريت هذه الدراسة في مختبر الدراسات العليا العائد إلى قسم الثروة الحيوانية / كلية الزراعة / جامعة المثنى في صيف العام 2015 ، استخدمت فيها قصبات سائل منوي مجمد لكباش عواسي ، تمت إذابة مجموعة من القصبات وتم إجراء التقييم الأولي للسائل المنوي بعد الإذابة ، بعد ذلك تم تقسيم السائل المنوي المذاب على قسمين رئيسيين ، وكل قسم رئيسي تم توزيعه على أربعة أنابيب اختبار من نوع إندروف. انابيب القسم الأول تم إضافة السائل الحويصلي الخاص بالأغنام لها (بعد استخلاصه وإجراء عملية التعطيل عليه و ثم إضافة المضادات الحيوية له) وبالتراكيز التالية (0، 5، 10، 15%) وتم تسجيل قراءات الحركة الفردية والحركة التقدمية للحيامن فيه لكل تركيز على حدة ولعدة مرات لغرض معرفة تأثير السائل الحويصلي (بدون تنشيط) في تحسين الصفات المدروسة ، أما أنابيب القسم الثاني فقد تم إجراء عملية التنشيط لها بطريقة السباحة نحو الأعلى باستخدام السائل الحويصلي المعطل والمعامل بالمضادات الحيوية وبنفس التراكيز المذكورة في القسم الاول ، وبعد التنشيط وضعت العينات في الحاضنة بدرجة 37°م، وبعد 45 دقيقة تم إجراء فحوصات الحركة الفردية والحركة التقدمية للحيامن لكل تركيز على حدة ولعدة مرات لغرض معرفة تأثير التنشيط باستخدام تراكيز مختلفة من السائل الحويصلي في تحسين الصفات المدروسة. أظهرت النتائج تأثير الحركة الفردية والحركة التقدمية للحيامن المجمدة معنويا ($P < 0.05$) عند تنشيطها في وسط زرعي حاوي على تراكيز واطئة (0% و 5%) من السائل الحويصلي فيما كان التأثير عالي المعنوية ($P < 0.01$) عند استخدام التراكيز الأعلى (10، 15%) من السائل الحويصلي ويمكن اعتبار هذه النتائج كمؤشرات ايجابية لإمكانية تحسين الصفات الفيزيائية السائل المنوي المجمد للكباش العواسي عن طريق تطبيق التنشيط (السباحة نحو الأعلى) باستخدام تراكيز مختلفة (10، 15%) من السائل الحويصلي للأغنام قبل إجراء التلقيح الاصطناعي .

الكلمات المفتاحية: السائل الحويصلي ، السائل المنوي ، الكباش العواسية

المقدمة :

للكفاءة الوظيفية والتركيبة للحيمن بالإضافة إلى إنها تعبر عن الفعالية الايضية للحيامن (1) . وقد جاءت هذه الدراسة لمعرفة إمكانية تحسين مواصفات السائل المنوي المجدد للكباش لإغراض التلقيح الاصطناعي والإخصاب الخارجي عن طريق إضافة نسب مختلفة من السائل الحويصلي للأغنام إلى وسط التنشيط التقليدي ضمن تقانة السباحة إلى الأعلى (Swim up technique).

المواد وطرائق العمل:

جمع المبايض:

تم جمع مبايض الاغنام من مجزرة السماوة بعد الذبح مباشرة ووضعت في حاويات بلاستيكية حاوية على المحلول الفسيولوجي (Normal saline 0.9% NaCl الحيوية Penicillin 100IU/ml و streptomycin 100µg/ml) ونقلت الى المختبر بواسطة قنينة ثرموس تحت درجة -30[°]م خلال وقت قصير (1 ساعة)، وفي المختبر تم غسل المبايض باستخدام المحلول الفسيولوجي الدافئ (37[°]م) ثلاث مرات للتخلص من بقايا الدم وتجنب التلوث حسب طريقة Rezk (15).

تحضير السائل الحويصلي واضافته الى الوسط الزراعي

تم سحب السائل الحويصلي من الحويصلات المبيضية المتواجدة على سطح مبايض الأغنام باستخدام ابرة قياس 5 مل ومحقنة طبية قياس 20 mm وحسب طريقة Dieleman و Kruip (10) . وقد تم ترشيحه باستخدام فلتر مليبور قياس 22mm وتم وضعه في أنابيب اختبار داخل حمام مائي بدرجة 45[°]م لمدة 45 دقيقة لإجراء عملية التعطيل Inactivation وذلك لتقليل فعالية بعض

يمكن أن يساهم التلقيح الاصطناعي في الأغنام بشكل كبير في نشر التراكيب الوراثية المتميزة على نطاق واسع عن طريق زيادة عدد النسل المنتج من الكباش المتميز وراثيا في السنة الواحدة بسبب امتلاك الكباش القابلية على إنتاج أعداد كافية من الحيامن لتلقيح آلاف النعاج في موسم واحد (6).

تعد عملية حفظ السائل المنوي بالتجميد العميق إحدى العوامل المحددة لنشر تقانة التلقيح الاصطناعي في الأغنام لما تتميز به حيامن الكباش من حساسية عالية لدرجات الحرارة الواطئة (11) . تعود حساسية حيامن الكباش لدرجات الحرارة الواطئة الى حصول بعض التغيرات التركيبية والوظيفية في خلية الحيمن ناتجة عن صدمة البرودة تتضمن تأثير الاكروسيوم (9)، الميتوكوندريا (17) والغشاء البلازمي للحيمن (12) .

يؤدي الغشاء البلازمي وغشاء الاكروسيوم دورا مهما في حيوية الحيامن بعد التجميد والاذابة ، ويمكن اعتبارهما من أهم الأجزاء التي تتأثر بالتغيرات الحرارية ، الكيميائية ، الميكانيكية والإجهاد الازموزي (8، 18).

يعد السائل الحويصلي من المحاليل البايولوجية المهمة كونه غني بالهرمونات الستيرويدية كالتستوستيرون ، الاستروجين والبروجسترون (3) بالإضافة الى العناصر الغذائية وعوامل النمو والتي يمكن أن تؤثر ايجابيا على حيوية الحيامن بعد الإذابة (2).

تعد الحركة الفردية والحركة التقدمية للحيامن أهم المؤشرات الأساسية لتقييم القابلية الاخصابية للحيامن و كما إنها تعتمد بشكل واسع كمؤشر مهم

بوضع الأنابيب الحاوية على المخفف والحيامن في جهاز الطرد المركزي بسرعة 700 دورة بالدقيقة لمدة 7 دقائق فتنفصل النطف في الأسفل على شكل راسب بعدها تم التخلص من الطبقة العلوية السائلة بهدوء وباستخدام ماصة Micropipette ثم وضع 1 مل من الوسط الزراعي SMART medium الحاوي على السائل الحويصلي بالتركيز (0، 5، 10 و 15%) فوق النطف ووضعها في الحاضنة 37°م لمدة لأقل عن 30 دقيقة بزواوية 45 بعدها تم سحب عينات من الطبقة العلوية وفحصها تحت المجهر الضوئي لتقييم الحركة الفردية والحركة التقدمية للنطف وتسجيل النتائج (5).

التحليل الإحصائي:

حللت النتائج باستخدام البرنامج الإحصائي الجاهز (لمعرفة تأثير السائل الحويصلي و SPSS 16) تقانة التنشيط في الحركة الفردية و الحركة التقدمية للنطف وفق تحليل التباين ذي التجارب العاملية بالاعتماد على الأنموذج الرياضي التالي

$$Y_{ijk} = \mu + A_i + B_j + AB_{ij} + e_{ijk}$$

إذ أن:

Y_{ij} : قيمة المشاهدة العائدة لتأثير العاملين i و j

μ : المتوسط العام للصفة

A_i : تأثير السائل الحويصلي

B_j : تأثير تقانة التنشيط

AB_{ij} : تأثير التداخل بين السائل الحويصلي وتقانة التنشيط.

e_{ij} : تأثير الخطأ العشوائي الذي يتوزع توزيعاً طبيعياً بمستوى صفر وتباين قدره $\delta^2 e$.

وقورنت متوسطات كل صفة حسب اختبار دنكن متعدد الحدود (4).

البروتينات التي توجد في السائل الحويصلي والتي تعيق أو تبطئ من فعاليته (13) وبعدها تم وضع السائل الحويصلي داخل جهاز الطرد المركزي بقوة 3000 دورة في الدقيقة لمدة 15 دقيقة وذلك لإزالة الترسبات والمواد العالقة المتبقية في السائل الحويصلي ومن ثم تم سحب السائل الحويصلي المنقى وإضافة المضادات الحيوية (البنسلين والستربتومايسين) إليه وتجميده لحين استخدامه وذلك بإضافته إلى الوسط الزراعي المستخدم للتنشيط وحسب النسب المذكورة آنفاً (0، 5، 10 و 15%).

إذابة وتنشيط الحيامن :

تم إخراج قصبات السائل المنوي المجمد من قنينة النيتروجين السائل ووضعها مباشرة في حمام مائي بدرجة 30 °م ولمدة 30 ثانية (1) بعد ذلك تم إخراج القصبات وقطع طرفها بالمقص وتم استبعاد القطرة الأولى ووضع القطرة الثانية على شريحة زجاجية بدرجة 37 °م وتم إجراء التقييم الأولي للسائل المنوي تحت المجهر ، بعدها تم تقسيم السائل المنوي المذاب على قسمين رئيسيين ، وكل قسم رئيسي تم توزيعه على أربعة أنابيب اختبار من نوع ابندروف وتمت إضافة السائل الحويصلي الخاص بالأغنام مباشرة إلى عينات القسم الأول (بعد استخلاصه وإجراء عملية التعطيل عليه وإضافة المضادات الحيوية له) وبالتركيز التالية (0، 5، 10 و 15%). وتم تسجيل قراءات الحركة الفردية والحركة التقدمية للحيامن فيه لكل تركيز على حدة ولعدة مرات لغرض معرفة تأثير السائل الحويصلي في تحسين الصفات المدروسة (بدون تنشيط) ، أما القسم الثاني من السائل المنوي فقد تم توزيعه على أربعة أنابيب ابندروف وإجراء التنشيط لها بطريقة السباحة نحو الأعلى وذلك

النتائج والمناقشة :

1- تأثير التنشيط وتركيز السائل الحويصلي في الحركة الفردية لحيامن الكباش المجمدة بعد الإذابة. أظهرت نتائج الدراسة وجود تأثير معنوي ($P < 0.05$) لعملية التنشيط باستخدام الوسط الزراعي SMART medium (بدون سائل حويصلي) في الحركة الفردية للحيامن ، وقد ازداد تأثير عملية التنشيط معنويا ($P < 0.05$) في الحركة الفردية للنطف عند اضافة السائل الحويصلي المعامل بتركيز 5% الى الوسط الزراعي

SMART medium ، وكان التأثير عالي المعنوية ($P < 0.01$) عند اضافة التركيزين 10 و15% من السائل الحويصلي المعامل الى الوسط الزراعي المستخدم لعملية التنشيط المختبري للحيامن بعد الإذابة عند اجراء المقارنة بين تأثير تراكيز السائل الحويصلي المعامل (0، 5، 10، 15%) في الحركة الفردية للحيامن المنشطة اظهر التركيزين 10 و15% تفوقا عالي المعنوية ($P < 0.01$) على بقية التراكيز (جدول 1).

جدول رقم (1) يبين تأثير التنشيط وتركيز السائل الحويصلي في الحركة الفردية لحيامن الكباش المجمدة بعد الإذابة (المتوسط ± الخطأ القياسي)

تركيز السائل الحويصلي %	الحركة الفردية للحيامن قبل التنشيط %	الحركة الفردية للحيامن بعد إلتنشيط %	مستوى المعنوية
0	0.06 ± 8.33 Bbc	0.12 ± 15.00Ac	*
5	0.03 ± 5.00Bc	0.09 ± 11.67Ac	*
10	0.07 ± 10.00Bb	0.27 ± 30.00 A	**
15	0.19 ± 28.33 Ba	0.32 ± 41.67A a	**
مستوى المعنوية	**	**	

ملاحظة: الحروف الكبيرة المختلفة ضمن الصف الواحد تعني وجود فروق معنوية تحت مستوى احتمال 0.01 و0.05 والحروف الصغيرة المختلفة ضمن العمود الواحد تعني وجود فروق معنوية تحت مستوى احتمالية 0.01 .

2- تأثير التنشيط وتركيز السائل الحويصلي في الحركة التقدمية لحيامن الكباش المجمدة بعد الإذابة.

تأثرت الحركة التقدمية للحيامن معنويا ($P < 0.05$) بعملية التنشيط باستخدام الوسط الزراعي SMART medium (بدون اضافة السائل

الحويصلي) مقارنة بها قبل التنشيط وكانت (31.67± 0.23، 0.07±13.33) للتركيزين المذكورين على التوالي.

وعند المقارنة بين التراكيز الاربعة للسائل الحويصلي (0، 5، 10، 15%) تفوق التركيزين الأعلى (10، 15%) تفوقا عالي المعنوية ($P<0.01$) على بقية التراكيز في التأثير على الحركة التقدمية للحيامن بعد التنشيط (جدول 2).

(5.00±0.04، 6.67±0.05) قبل وبعد التنشيط على التوالي ، ولكنها انخفضت معنويا ($P<0.05$) لدى الحيامن المنشطة باستخدام الوسط الزراعي المذكور مضاف الية السائل الحويصلي المعامل بتركيز 5%، فيما كان تأثير اضافة السائل الحويصلي الى الوسط الزراعي المعد للتنشيط بالتركيزين 10 و 15% عاليا المعنويا ($P<0.01$) في الحركة التقدمية للحيامن وكانت

جدول رقم (2) يبين تأثير التنشيط وتركيز السائل الحويصلي في الحركة التقدمية لحيامن

الكباش المجمدة بعد الإذابة (المتوسط±الخطأ القياسي)

تركيز السائل الحويصلي%	الحركة التقدمية للحيامن قبل التنشيط %	الحركة التقدمية للحيامن بعد التنشيط %	مستوى المعنوية
0	0.04±5.00 B b	0.05±6.67 A c	*
5	0.03±6.67 Ab	0.04±5.00 B c	*
10	0.04±6.67 B b	0.07±13.33 A b	**
15	0.11±23.33 B a	0.23±31.67 A a	**
مستوى المعنوية	**	*	

ملاحظة: الحروف الكبيرة المختلفة ضمن الصف الواحد تعني وجود فروق معنوية تحت مستوى احتمال 0.05 و 0.01 والحروف الصغيرة المختلفة ضمن العمود الواحد تعني وجود فروق معنوية تحت مستوى احتمالية 0.05 و 0.01.

التنشيط المختبري للحيامن ويكون التأثير عالي المعنوية عند اضافة التراكيز 10 و 15 % من السائل الحويصلي باستخدام تقانة السباحة نحو الأعلى (Swim up) .

وهذا التأثير يمكن اعتباره تأثير ايجابي نحو تحسن نوعية السائل المنوي المجمد للكباش بعد الإذابة

من خلال نتائج الدراسة الحالية يمكن التوصل الى حصول تأثير ايجابي لعملية تنشيط حيامن الكباش العواسية المجمدة بعد الإذابة وقبل اجراء التلقيح الاصطناعي وان هذا التأثير الايجابي يكون اكثر فاعلية عند اضافة السائل الحويصلي المعامل مختبريا الى الوسط الزراعي المستخدم في عملية

- reproduction . 4th ed. New Jersey. prentice hall.USA.
4. Duncan's,B.D.1955.Multiple range and multiple f-test. Biometrics,11:1-42.
 5. DeSmedt, V; N. Crozed; M. Ahmed-Ali; A. Martino and Cogine, Y. 1992. In vitro maturation and fertilization of goat oocytes.Theriogenology,37: 1049-1069.
 6. Donovan, .A; J.P Hanrahan and Lally T. 2001. AI for sheep using frozen- thawed semen. project report. Faculty of Agriculture. University College Dublin Belfield, Dublin 4.UK.
 7. Hamdi, S. M.; G. Vieitez; G. Jaspard and Barbaras,.R.2010. Effects of human lipoproteins on early spermatozoa hyper activation and cholesterol efflux. Journal of Lipid Research,51:1364-1369.
 8. Hammerstedt, R.H; J.K. Graham and Nolan, J.P .1990. Cryopreservation of mammalian sperm: What we ask them to survive. J. Androl., 11: 73–88.
 9. Jones, R. C. 1973.Preparation of spermatozoa for electron and light microscopy. J. Reprod. Fertil., 33: 145–149.

لكون السائل الحويصلي يحتوي على مجموعة من العناصر الغذائية والستيرويدات وله تأثير وظيفي على الحيامن من خلال زيادة نفاذية غشاء الحيمن لهذه المواد وخصوصا الكولستيرول (7). من جهة اخرى اكد (2) على ان للسائل الحويصلي تأثير ايجابي على سلامة الكروماتين وتحسين نوعية السائل المنوي لاحتواء السائل الحويصلي على مجموعة من مضادات الاكسدة مثل (glutathione , peroxidase and superoxide dismutase) والتي تؤدي دورا فاعلا في تثبيط تحطم الحيمن وزيادة فعاليته.

References:

1. Bacinoglu, S and A.K. Kemal. 2007.The effect of thawing time, post thawed thermal application and resistance test on semen characteristics in bulls. J.Fac.Vet.Med.Istanbul Univ.33(2):12-22.
2. Bahamanpour,S., S. Namavar, T. EL-Khozani, and Mazaheri, Z. 2012.The effect of the follicular fluid on sperm chromatin quality in comparison with conventional media. European Review for Medical and Pharmacological Sciences,16:1840-1846.
3. Bearden, H.J and W.J. Fuquay. 1997. Endocrine regulators of reproduction .ch4.Applied animal

- Assessment of Cryopreserved Semen. Chapter.20: 547-574. INTECH. Wroclaw University of Environmental and Life Sciences. Poland.
15. Rezk, W. A. K. 2009. Studies on *invitro* fertilization in camels (*Camelus dromedaries*). Dissertation. Mansoura: Univ. Mansoura. Egypt.
 16. SPSS.1999. Base 10.0 Users Guide. USA. SPSS. INC.
 17. Watson, P. F. 1981. The effects of cold shock on sperm cell membranes. In "Effects of Low Temperatures on Biological Membranes" (C. F. Morris and A. Clarke, Ed.), Academic Press, London. England).
 18. Watson, P. F. 1995. Recent developments and concepts in the cryopreservation of spermatozoa and the assessment of their post-thawing function. *Reprod. Fertil. Dev.*, 7: 871–891.
 10. Kruij, T. A. M. and S.J. Dieleman. 1982. Microscopic classification of bovine follicular fluid and validation by micromorphological and steroid biochemical procedure. *Reprod. Nutr. Dev.*, 22: 465–473.
 11. Ollero, M.; R. Perez-Pe; T. Muinõ-Blanco and Cebrian-Perez, J. A. 1998. Improvement of Ram Sperm Cryopreservation Protocols Assessed by Sperm Quality Parameters and Heterogeneity Analysis *Cryobiology*, 37: 1–12.
 12. Ortman, K. and H. Rodriguez-Martinez. 1994. Membrane damage during dilution, cooling and freezing-thawing of boar spermatozoa packaged in plastic bags. *J. Vet. Med. A-Zbl Vet. A-Physiol.*, 41: 37–47.
 13. Otte, S. V; J. P. Paletta; S. Becker; S. Ko'nig; M. Fobker and Greb.R. 2006. Follicular Fluid High Density lipoprotein associated Sphingosine 1-Phosphate is a novel mediator of Ovarian Angiogenesis. *The J. of Biol. Chem.*, 281(9):5398–5405.
 14. Partyka, A., W. Nizański and Ochota. M. 2012. Methods of

Effect of Sperm Activation and Addition of Treated Sheep Follicular Fluid on the Quality of Awassi Cryopreserved Semen

**Ali Abdullah Zuairi Al- Sadoon¹ Hazim Kassar Jaser AlSaab²
Eqbal Awad Gatea¹**

**1-College of Agriculture / Department of Animal /University of Al- Muthanna
Resources, Republic of Iraq**

**2 College of Agriculture / Department of Animal / University of Baghdad
Resources, Republic of Iraq
Republic of Iraq**

Abstract

This study was conducted at the laboratory of Higher study /Animal Resources Department /College of Agriculture /University of Al-Muthanna at the summer of 2015, to evaluate the effect of follicle fluid to improvement of fertilization ability (representing on individual motility and progressive motility) of ram sperms after cryopreservation- thawing . Twenty five cryo-semen straw for four Awassi rams were thawed gradually and evaluated initially for individual motility and progressive motility, than the semen was divided into two major part, part one was divided into four eppendrof tubes and extended with SMART medium treated with follicular fluid (FF) in concentrations with (0, 5, 10, 15%) , semen from this four treatment was evaluated for individual motility and progressive motility to understand the effect of FF on this characteristics'. Part two also divided into four eppendrof tubes and subjected into sperm activation using swim-up technique and extending with SMART medium treated with follicular fluid (FF) in concentrations with (0, 5,10,15%) and incubated under 37C° .After 45 minutes ,the four treatment was evaluated for individual motility and progressive motility to learning the effect of sperm activation with FF on improvement this characteristics as a model for semen quality . The results indicated that the activation was significantly (P<0.05) improve the individual motility(11.67±0.09) after activation as compared with (5.00±0.03) before activation , while the activation was highly significantly (P<0.01) improve the individual motility (30.00±0.27 and 41.67±0.32) and progressive motility (13.33±0.07 and

31.67± 0.23) of ram sperms with highest concentration (10,15%) of FF. According the result of the present study , there was an ability to improve the quality of Awassi ram semen after cryopreservation –thawing by applying the sperm activation (swim-up technique) with SMART medium treated with (10,15%) of FF before Artificial Insemination.

Keywords: follicular fluid , Semen , Awassi ram