

حجم أنوية الخلايا المنوية لنسيج الخصية في الأرنب النيوزلاندية البيضاء *Oryctolagus cuniculus* كمؤشر للجينوم

قمره مختار النعاس*1 ، رمضان مفتاح حطبية2
1 قسم الأحياء، كلية العلوم، جامعة مصراتة، مصراتة، ليبيا
2 قسم الأنسجة، كلية الطب البشري، جامعة مصراتة، مصراتة، ليبيا
g.naas@sci.misuratau.edu.ly

الملخص:

تبحث الدراسة الدراسة الحالية الفروق في حجوم أنوية الخلايا المنوية ثنائية وأحادية الصيغة الصغرى بالنسيج الخصوي لخمسة ذكور بالغين بالارنب *Oryctolagus cuniculus* بالإضافة، ولغرض المقارنة بالخلايا المشيحية، تم تحضير مسحة دم مصبوغ بصبغة Giemsa لتعيين حجم أنوية الخلايا للمفاوية الدموية ثنائية الصيغة الصغرى (N2). قطاعات خصوية رقيقة تم تحضيرها روتينياً وصبغت بصبغة hematoxylin and eosin حجوم الأنوية للأنواع المختلفة من الخلايا ثم قياسها باستعمال عدسة ميكروسكوبية عينية مدرجة. عدد الخلايا التي أستعملت لقياس قطر الأنوية كان 1.000 خلية منوية أولية، 500 خلية منوية ثانوية، ثم 500 خلية دم لمفاوية. التحاليل الأحصائية تشير إلى وجود فروق معنوية واضحة بين حجوم أنوية ثنائية وأحادية الصيغة الصغرى عند المستوى المعنوي $\alpha < 0.05$. حجوم أنوية الخلايا ثنائية الصيغة الصغرى أكبر من تلك بالخلايا احادية الصيغة الصغرى بقيمة تقدر بحوالي 50%..

الكلمات المفتاحية: حجم انوية، الجينوم، خلايا الدم البيضاء للمفاوية، الخلايا المنوية .

المقدمة Introduction

ذكر [10] بأن عدد الصبغيات (Chromosomes) في الخلايا الجسدية في الأرنب تساوي 44. تتميز الصبغيات بانها توجد في الخلايا الجسدية بأعداد زوجية وهو ما يعرف بثنائية الصيغة الصغرى (Diploid, 2N) وتلك الأزواج هي أزواج متماثلة (Homologous Pairs) تماما أحدهما موروث من الأب والآخر موروث من الأم.

الخلايا التناسلية (البويضة والحيوان المنوي) تحتوي على نصف العدد الصبغي الاصل المميز للنوع وتسمى أحادي الصيغة الصغرى (Haploid, 1N) ويتحقق ذلك بواسطة الانقسام الاختزالي المنصف أو الختزالي (Meiosis). يتكون الانقسام الاختزالي من انقسامين متعاقبين وخلال الانقسام الأول يختزل عدد الصبغيات وكمية مادة الحمض النووي الريبوزي منزوع الأكسجين (Deoxyribonucleic Acid, DNA) الى النصف. بينما تختزل كمية الـ DNA الى النصف خلال الانقسام الثاني.

كمية الـ DNA في النواة هي الغالبة. يعتبر التركيب الأساسي للمورثات مستند بالدرجة الأولى إلى الـ DNA. هذا من جهة، ومن جهة أخرى، فإن أنماط الـ DNA المرتبطة بالبروتين موجودة بكميات في السيتوبلازم، ولا تتجاوز نسبته 0.1% من مجموع الـ DNA الخلية. الجدير بالذكر أن كمية الـ DNA في خلايا الأمشاج تساوي نصف كميته في الخلايا التي تمتلك الصيغة الصغرى الثنائية (Diploid) للنوع نفسه وبالجدية نفسها يجري الحديث في لغة الوراثة عن الصبغيات تماما فتوزع الـ DNA على عدد محدد من الصبغيات ثابت لكل الأنماط الخلوية الثابتة في الفرد الواحد، ويختلف بثباته، وكميته وتوزعه من نوع إلى آخر [5].

يتجزأ الـ DNA الخلية الحقيقية إلى عدة أجزاء ويتم تكوين الصبغيات منها عند بداية انقسام الخلية على عكس الـ DNA الخلية الأولية الذي يبقى متصلا مما ينتج عنه تكوين صبغي واحد. قام [12] باستعمال مصطلح C-Value في اشارة إلى محتوى الـ DNA في الهيئة الصغرى الاحادية (N1) والتي تعرف حاليا في البحوث العلمية بمصطلح حجم الجينوم (Genomic size) في الحيوانات ذات الصيغة الصغرى الثنائية (N2)

يشير متوسط حجم أنوية خلايا الدم احمرء (Erythrocytes) في الحيوانات الغير ثدييه كما في سمك القط (Catfish) لنوع *Ictalurus punctatus* على سبيل المثال إلى حد بعيد لتحديد الـ [13] Ploidy وأن الزيادة في عدد الصبغيات نظريا تسبب الزيادة في حجم أنوية الخلايا.

الجزء العملي Experimental Part

المواد وطرق البحث:

استخدمت خمسة أرانب ذكور نيوزلاندية بيضاء (*Oryctolagus cuniculus*) يتراوح عمرها 6-12 شهرا تقريبا ، وسجلت أوزانها قبل البدء في عملية التشريح فكانت بين 1,532-2,540 جم

1 فحص فلم الدم الدقيق (مسحة الدم): Examination of Thin Blood Film

يوضع الأرنب على لوحة التشريح على ظهره، ويربط بعد تخديره باستعمال قطن مبلل بالكحول فورم يوضع على الأنف. يجمع الدم بواسطة حقنة بحجم 29-G26 من قلب الأرنب. حضرت سحبة الدم وفق قواعد متفق عليها [7]. ثم فحصت تحت المجهر باستخدام قوة تكبير 40x- ثم 100x. يتم اختيار أفضل حقل يهدف أنوية خلايا الدم البيضاء للمفاوية (Lymphocytes) (تمثل عينة إضافية تأكيدية للخلايا المنوية الأولية) Primary (Spermatocytes) وخلايا أمهات المني (Spermatogonia) وذلك لإشتراكهما في الصيغة الصبغية الثنائية للصبغيات (N2).

2- تحضير القطاعات النسيجية بالشرائح الزجاجية باستعمال تقنية شمع البرافين.

تم الإعداد للتحضيرات النسيجية بعد ذبح الأرانب حيث فتحت المنطقة البطنية السفلية باستخدام مشرط لإستخراج الخصية الموجودة داخل كيس الصفن (Scrotum).

سجلت المعلومات الخاصة بالخصية من حيث الوزن ، الطول والعرض، وأخذت قطاعات عرضية لكل خصية من كل أرنب، وأعطيت رقم خاص بها (1،2،3،4،5). نقلت العينات إلى أنبوب يحتوي على محلول Neutral Buffered Formalin 10% لغرض التثبيت والحفظ. تم إجراء باقي الخطوات والصبغ الروتينية المتبعة للتحضير النسيجي حسب طريقة [11]. باستخدام D.P.X. تم لصق غطاء الشريحة (Coverslip) على الشريحة وبذلك تصبح جاهزة للفحص المجهرى.

3- معايرة واستعمال الشريحة العينية المدرجة (Ocular Micrometer):

استعملت شريحة مدرجة عيارية التدرج، مصنوعة من شركة البصريات في أمريكا (American Optical Company, Buffalo, N.Y). ضبطت العينية المدرجة 0-10، بتثبيتها داخل عينية المجهر. وضعت العدسة الشبكية على القوة 100x، وعند تطابق أي خطي من خطوط الشريحة المدرجة مع خطي من العدسة العينية المدرجة أخذت قراءة العينية بالميكرومتر، فنحصل على المسافة بين خطين من العينية المدرجة بالميكرومتر

4- الفحص وتسجيل القياسات:

بعد الإنتهاء من عملية المعايرة، فحصت مسحات الدم والقطاعات النسيجية بالشرائح الزجاجية تحت المجهر للتعرف على أنوية خلايا الم البيضاء للمفاوية (Lymphocytes)، الخلايا المنوية الأولية (Primary Spermatocytes)، أمهات المني (Spermatogonia) وأنوية الخلايا المنوية الثانوية (Secondary Spermatocytes). وضعت العدسة الشبكية للمجهر على القوة 100x (أي العدسة الشبكية الزيتية) واستعملت العدسة العينية المدرجة بقوة 10x. حيث أخذت القياسات لأقطار 1,000 نواة لكل من الخلايا المنوية الأولية (Primary Spermatocytes) وأمهات المني (Spermatogonia)، 500 قراءة لأنوية الخلايا المنوية الثانوية (Secondary Spermatocytes) لقلة تواجدها في قطاع نسيج الخصية بسبب فترة حياتها القصيرة، 500 قراءة لأنوية خلايا الدم البيضاء للمفاوية (Lymphocytes) بأحجامها الكبيرة، والمتوسطة والصغيرة (Large, Small, and Medium-sized Lymphocytes).

5- التحليل الإحصائي:

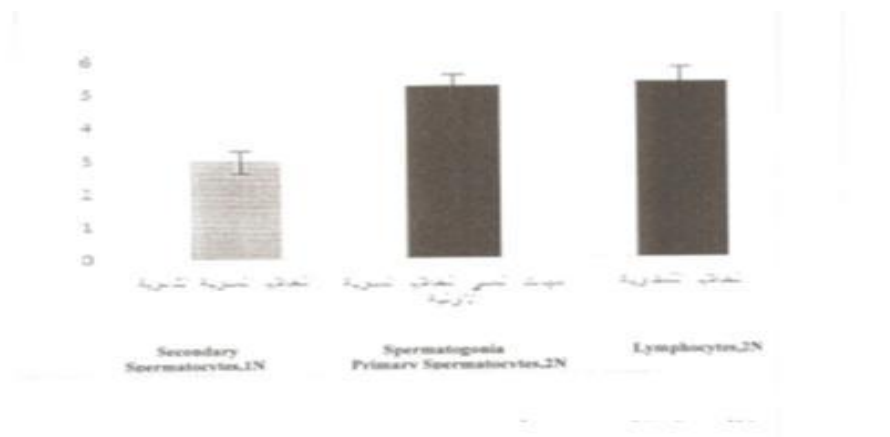
تم إجراء تحليل التباين وفق تصميم (Randomized Completely Design (RCD) لمعرفة وجود فروق معنوية بين N1 و N2 عند مستوى معنوية $0.05 < \alpha$.

النتائج والمناقشة RESULTS AND DISCUSSION

هناك اختلافات في قيم تكرار حجم الأنوية للخلايا المنوية الثانوية أحادية الصيغة الصبغية (Haploid, 1N) في الأرانب فكانت 2.5-4.10 ميكرومتر، في حين كانت في الخلايا المنوية الأولية وأمهات المني ثنائية الصيغة الصبغية (Diploid, 2N) 5.00 - 7.00 ميكرومتر. من جهة أخرى، كانت قيم تكرار حجم الأنوية لخلايا الدم البيضاء للمفاوية ثنائية الصيغة الصبغية (Diploid, 2N) — 5.20-7.00 ميكرومتر.

هناك اختلافات في قيم متوسط حجم أنوية الخلايا المنوية والمفاوية فكان متوسط حجم أنوية الخلايا المنوية والمفاوية فكان متوسط حجم أنوية الخلايا المنوية ثنائية الصيغة الصبغية (Diploid, 2N) 5.1730 ميكرومتر بينما متوسط حجم أنوية خلايا الدم البيضاء للمفاوية ثنائية الصيغة الصبغية (Diploid, 2N) 5.2855 ميكرومتر. من ناحية أخرى، كان متوسط حجم أنوية الخلايا المنوية أحادية الصيغة الصبغية (Haploid, 1N) 2.9160 ميكرومتر (شكل 1). هناك فرق معنوي بين حجم أنوية الخلايا ثنائية الصيغة الصبغية وحجم أنوية الخلايا أحادية الصيغة الصبغية عند مستوى معنوي $0.05 < \alpha$ (جدول 1، 2).

نظرا لعدم عزل الـ DNA بسبب صعوبة فصل أنوية الخلايا المنوية الأولية وأمهات المنى (N2) ، وأنوية الخلايا النوية الثانوية (N1) نتيجة عدم توفر الامكانيات التقنية والمادية في الوقت الحاضر ، أدى هذا الى عدم دراسة الصبغيات دراسة كافية ودقيقة بالدراسة الحالية.



شكل 1. متوسط قيم حجم انوية الخلايا المنوية واللمفاوية.

جدول 1. قيم المتوسط لحجم أنوية الخلايا المنوية واللمفاوية.

الخطأ المعياري	عدد العينات	الانحراف المعياري	المتوسط (μm)	الصبغة الصبغية
0.01885	200	0.26664	2.9160	1N
0.00484	200	0.06852	5.1730	2N
0.00960	200	0.13576	5.2855	2N-لمفاوية

جدول 2. متوسط حجم الأنوية والانحراف المعياري للخلايا المنوية واللمفاوية

رقم العينة	الصيغة الصبغية	عدد العينات	المتوسط (μm)	الانحراف المعياري	أكبر قيمة (μm)	أصغر قيمة (μm)	المدى (μm)	الخطأ المعياري
الأولى	1N	100	3.5840	0.34749	4.10	3.20	0.90	0.03475
	2N	200	5.9745	0.57642	6.90	5.20	1.70	0.04076
	-2N لمفاوية	100	6.2040	0.64148	6.90	5.20	1.70	0.06415
الثانية	1N	100	3.2200	0.48969	3.90	2.50	1.40	0.04897
	2N	200	5.9840	0.63447	6.90	5.20	1.70	0.04486
	-2N لمفاوية	100	5.9220	0.72969	6.90	5.20	1.70	0.07297
الثالثة	1N	100	3.2850	0.35686	3.90	2.90	1.00	0.03569
	2N	200	6.0985	0.56100	7.00	5.00	2.00	0.03967
	-2N لمفاوية	100	6.0350	0.74622	6.90	5.20	1.70	0.07462
الرابعة	1N	100	3.3140	0.38271	3.90	2.50	1.40	0.03827
	2N	200	5.8610	0.65860	7.00	5.00	2.00	0.04657
	-2N لمفاوية	100	5.9940	0.64021	6.90	5.20	1.70	0.06402
الخامسة	1N	100	3.0430	0.31790	3.90	2.50	1.40	0.03179
	2N	200	5.9680	0.68529	6.90	5.20	1.70	0.04846
	-2N لمفاوية	100	5.8030	0.67021	7.00	5.20	1.80	0.06702

تشير نتائج هذه الدراسة إلى أن حجم أنوية الخلايا المنوية ثنائية الصبغة الصبغية (N2) مساو تقريبا لحجم أنوية الخلايا اللمفاوية ثنائية الصبغة الصبغية (N2). السبب في ذلك قد يرجع إلى أن المقادير النسبية للقواعد ثابتة في الـ DNA بغض النظر عن العضو الذي استخلص منه النسيج، في نفس النوع من الحيوانات نجد أن مقدار الـ DNA في النواة واضح الثبات وأن عملية تخليق الـ DNA والصبغي عمليتان متوافقتان ومتلازمتان في الحدود. سجلت الدراسة الحالية زيادة في حجم أنوية الخلايا المنوية ثنائية الصبغة الصبغية (N2) بحوالي 50% عن حجم أنوية الخلايا المنوية أحادية الصبغة الصبغية (N1). قد يشير هذا إلى أن تحديد الحجم النووي ينبع من الصبغي نفسه وليس من مصدر أعم في النواة. نتائج هذه الدراسة تتفق مع ما أشار إليه [12] في سمك القط *I. Punctatus* ثنائية وثلاثية الصبغة الصبغية وهي أن الزيادة في عدد الصبغيات نظريا تسبب الزيادة في حجم انوية الخلايا.

التغير الحاصل في حجم Ploidy ينتج عنه زيادة تقدر بحوالي 50% في حجم النواة وأن النسبة المئوية للتنبؤ عن التفاوت بين التقطتين الحاصلتين في Ploidy تكون في المحور الأكبر (Major Axis) 92.65%، وأن نسبة الخطأ التجريبي للمحور الأكبر 6%.

توصل [3] عند دراسة الأسماك *Poeciliopsis spp*. إلى أن جميع قيم أنوية الخلايا في الأسماك الثلاثية الصبغة الصبغية تجاوزت قيم حجم أنوية الخلايا في الأسماك ثنائية الصبغة الصبغية. أشار [8]، [4] و [9]

بأن حجم النواة في البرمائيات والزواحف له علاقة وطيدة موجبة بحجم الجينوم. تشير كل الدراسات الخاصة إلى وجود علاقة طردية بين حجم الجينوم وحجم الخلايا [8]
بين [6] أن محتوى الخلية من ألد DNA في الجرد الصحراوي *Typanoctomys barrerae* ذو الصيغة الصبغية الرباعية (N4) يكون ضعف ما هو موجود في الأنواع ذات الصيغة الصبغية الثنائية (N2) هناك اختلافات في تكرار قيم حجم الأنوية ثنائية الصيغة الصبغية (N2) وقيم تكرار حجم الأنوية أحادية الصيغة الصبغية (N1)، قد ترجع هذه الاختلافات إلى أطوار الإنقسام المختلفة. في الطور البيني والتمهيدي تظهر الصبغيات رفيعة ومتعرجة بسبب التميؤ العالي للصبغيات وزيادة حجم النواة، في حين تحتوي الصبغيات في الطور الأستوائي على مقدار من الماء اقل مما تحتويه نواة الطور البيني ويكسب هذا انكماش وزيادة في قطر الصبغي ونقص في حجم النواة. كذلك قد يرجع هذا الاختلاف في تكرار قيم حجم النواة إلى تغير في حالة البروتينات النووية.

المراجع References

- 1) الساهوكي، وهيب. (1990). تطبيقات في تصميم وتحليل التجارب. دار الحكمة، الموصل، 488 صص.
- 2) 3 2) aspermatogenic nuclear size in the testicular tissue of the new Zealand whitw rabbits, *Oryctolagus cuniculus*, as an indicator of the genome
- 3) (3 Cimino, m. c. (1973). Karyotypes and erythrocyte sizes of some diploid and triploid fishes Of the genus poeciliopsis. Journal of the research board of Canada, 30: 1736-1737.
- 4) Desmet, H. M.(1981). Genome And Cell Size In Reptiles. Basic applied histochemistry, 26: 27-34
- 5) Felsenfeld, g. (1985). DNA. Scientific american , october: 58-67
- 6) Gallardo, M. H., J. W. Bickham, R. L. Honeycutt, R. A. Ojeda And N. Kohler. (1999). Discovery Of Tetraploidy In Mammal, Nature, 401:341.
- 7) Humason, g. l. (1979). Animal Tissue Techniques. Fourth edn. W. h. freeman and company, san Francisco. 661pp.
- 8) Olmo, e. (1983). Nucleotype and cell size in vertebrates: a review. Basic applied histochemistry, 27: 227-256.
- 9) Olmo, E. and A. Morescalchi. (1978). Genome and cell sizes in frogs: A comarsion with salamaders. Experientia, 34:44-46.
- 10) Painter, t. s. studies in mammalian spermatogenesis (1926) . The chromosomes of the rabbit. Journal of morphology and physiology, 43: 1-43.
- 11) Sheehan, d. c. and b. b. hrapack. (1980). Theory and practice of histotechnology. 2 edn. C. v. mosby, saint Louis.
- 12) Swift, H. (1950) The Constancy Of Deoxyribose Nucleic Acid In Plant Nuciei. Proceedings Of The National Academy Of Sciences. Of Sciences, Usa, 36: 643-654.
- 13) Wolters, w. r., c. l. Chrisman, And G. S. Liby. (1982). Erythrocyte nuclear measurements of diploid and triploid channel catfish, *Ictalurus punctatus* (rafinesgue). Journal of fish biology, 20: 253-258



Spermatogenic nuclear size in the testicular tissue of the new Zealand whitw rabbits, *Oryctolagus cuniculus* , as an indicator of the genome

Gamra M. Naas¹ and Ramdan M. Hatayba²

¹biology Department, Faculty Of Sciences , Misurata University ,Misurata, Libya

² Histology Departmen , Faculty Of Medicine, Misurata University, Misurata, Libya

G.Naas@Sci.Misuratau.Edu..Ly

Abstract:

the current study investigates the differences in nuclear sizes of diploid (2N) and haploid(1N) spermatocytes in testicular tissue of five adult rabbit males, *Oryctolagus cuniculus*. In addition, for the purpose of comparison that of the gametocytes, a blood smear stained with giemsa stain was prepared to determine the nuclear size of the diploid (2N) blood lymphocytes. Testicular thin sections were routinely prepared and stained with hematoxylin and eosin. Nuclear sizes of the different cell types were measured by the use of ocular micrometer. The number of cells included in the measurements of the nuclear diameter was 1,000 diploid primary spermatocytes, 500 haploid secondary spermatocytes, and 500 diploid blood lymphocytes. Statistical analyses indicate clear significant differences between the diploid and haploid nuclear sizes at a significant level of $\alpha < 50\%$. the nuclear sizes of the diploid cells are about 50% larger than that of the haploid cells.

Keywords:. nuclu size , genome, lympho cyte, spermato cyte .
