

سلجة التناول والتآقیح الاصطناعی

(عملي)

المرحلة الثالثة – قسم الانتاج الحيواني

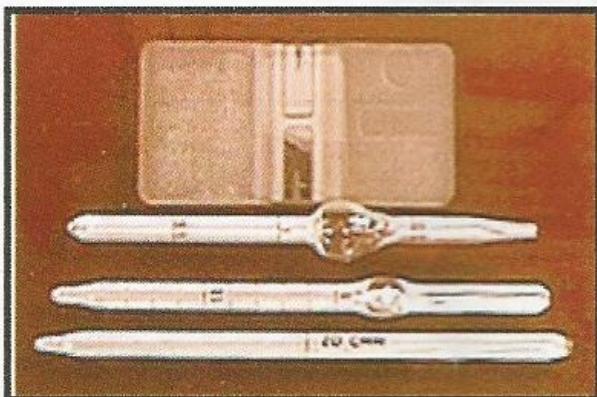
كلية الزراعة – جامعة نكربت

الدرس العملي الثالث : طرق تقدير تركيز النطف

- 1- طريقة العد المباشر تحت المجهر .
- 2- طريقة الكثافة الضوئية : وفيها يستخدم جهاز مقياس الكدر Nephelometer أو مقياس الطيف الضوئي Spectrophotometer اللذين يعتمدان على مبدأ مفاده انه كلما زاد التركيز في العينة ، كانت كمية الضوء المسموح لها بالمرور اقل .
- 3- طريقة العد الالكتروني The Electronic particle Counter : وفيها يمدد السائل المنوي بمحلول ملحي بنسبة (1:6000) ويسمح للمعلق بالمرور عبر دورة الجهاز . وعندما تمر النطف خلال الجهاز يظهر تغير مفاجئ في المقاومة الالكترونية . ويظهر ذلك على شكل تذبذبات يمكن قياسها لتعبير عن عدد النطف . عندها يضرب العدد بنسبة التمديد (التخفيض) فنحصل على العدد الكلي للنطف في عينة السائل المنوي .

أ - طريقة العد المباشر : The Direct cell counting Method

وفيها يتم عد النطف مباشرةً تحت المجهر ويستخدم لهذا الغرض شريحة عد كريات الدم الحمراء نفسها Neubaure Hemacytometer وقد عرف نوعان من هذه الشريحة : شريحة توماس Thomas وشريحة بنموذجيها القديم والمحسن .



المواد والادوات اللازمة :

- 1- جهاز عد الخلايا الدموية Hemocytometer blood cells counting
- 2- سائل منوي طازج أو محدد
- 3- محلول الايوسين و ملح الطعام
- 4- مجهر ضوئي .

الشكل رقم (33) جهاز عد الخلايا الدموية

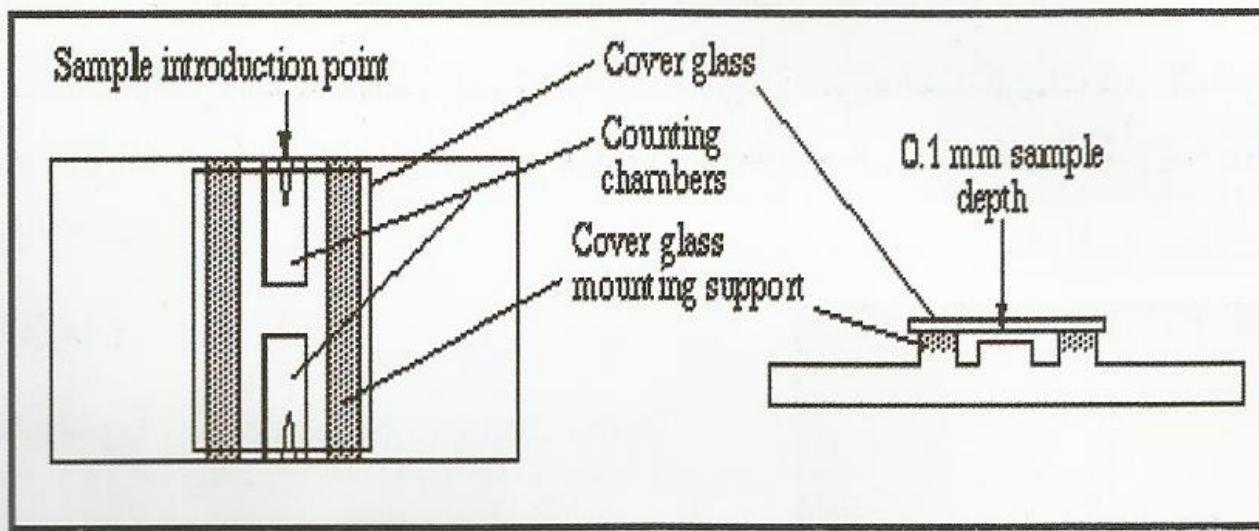
جهاز عد الخلايا الدموية Hemocytometer blood cells counting : وهي المجموعة المستخدمة في عد الكريات الدموية الحمراء والتي تتكون من الاجزاء التالية : (الشكل رقم 33)

أ- شريحة العد Improved Neubauer chamber :- عبارة عن شريحة زجاجية سميكة حفر فيها اخدودان عرضيان يحصاران بينهما منصة مركزية ضيقة مقسومة بدورها الى نصفين ، وذلك بواسطة ميزاب متعدد مع الاخدودين وقد حفر بشكل تخطيطي ، ودقيق على سطح كل قسم من المنصة ، وعلى عمق (0.1 ملم) شبكة عد ابعادها (3×3 ملم) وبالتالي مساحتها (9 ملم^2). تنقسم هذه المساحة الى (9 مربعات كبيرة) مساحة كل منها (1 مم^2)، ينقسم كل من المربعات الثمانية الخارجية بدورها الى (16 مربعا) بحيث تكون ابعاد كل مربع (0.25×0.25 ملم) اما المربع النافع ، وهو المركزي فينقسم الى (25 مربعا صغيرا) ، ابعادها (0.2×0.2 ملم) ، وكل مربع فيها ينقسم بدوره الى (16 مربعا اصغر) ، لهذا يصبح عدد المربعات الكلية في هذا المربع الوسطي هو (400) مربع ، ابعاد كل منها هو (0.05×0.05 مم) أي ($1/400$ ملم) . ولما كان ارتفاع الفراغ فوق المربع الواحد هو (0.1 ملم) فان حجم كل مربع صغير ضمن المربع الوسطي هو ($1/4000$ م 3) . (الشكل رقم 35)

اما في النوع القديم لشريحة عد نيو باور فان المربعات الـ (400) الموجودة في المربع التاسع المركزي موزعة على (16) مجموعة من المربعات في كل منها (25) مربعا صغيرا نتجت من وجود خط وسطي اضافي يمر في وسط كل مربع خامس . اما شريحة عد توماس فانها تحوي على شبكة عد من النموذج القديم نفسه لشريحة عد نيو باور .
(الشكل رقم 34)

ب- غطاء الشريحة .

ج - ماصة سحب الدم Thoma red cell pipette :- وتنتألف من جزأين ، جزء زجاجي هو جذع الماصة ومخيط بعلامتين ، العلامة (0.5) والعلامة (1) وهناك علامة أخرى مؤشرة بـ (101) بعد الانفصال الذي يحوي خرزة حمراء اللون بداخله والتي تساعده على مزج الدم . وجاء مطاط ينتهي بفوهة بلاستيكية .

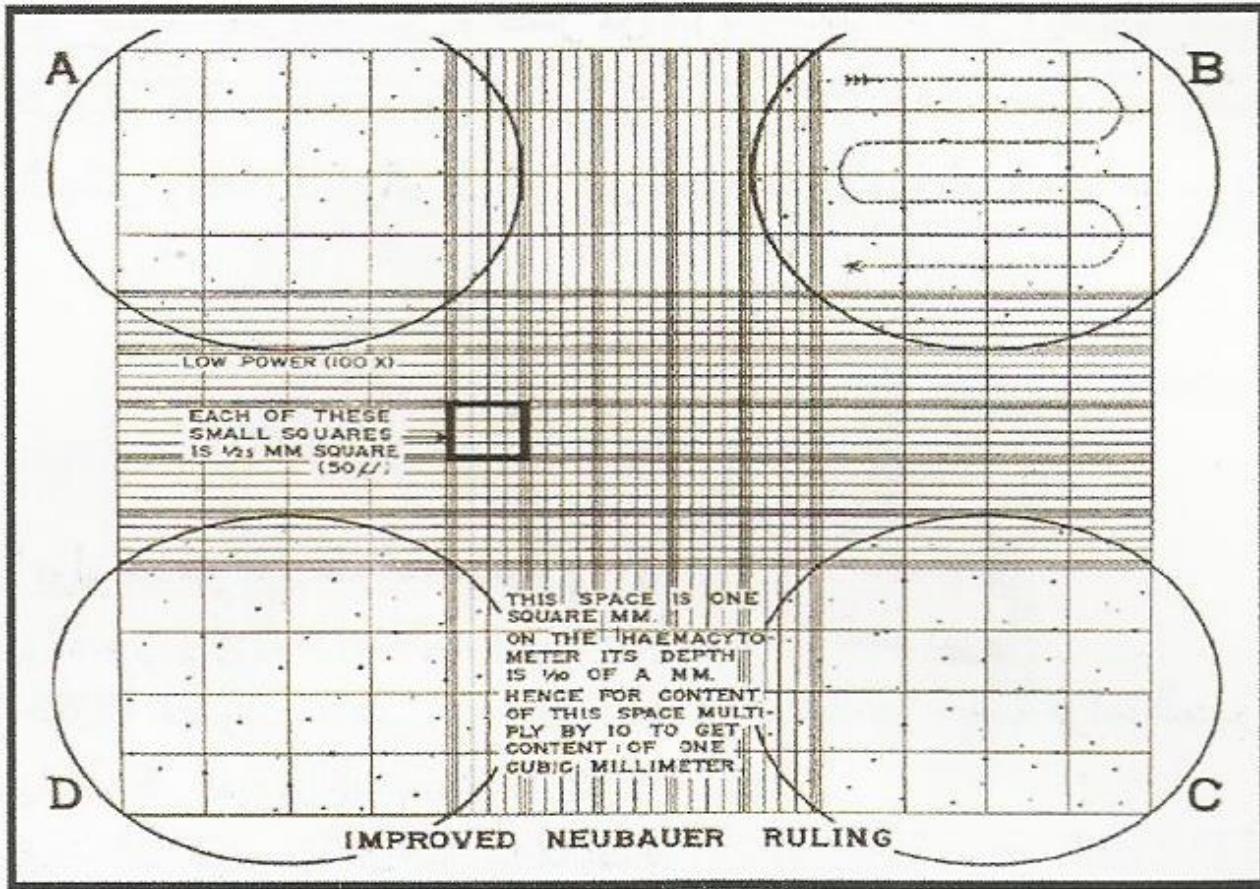


الشكل رقم (34) شريحة العد

خطوات العمل :-

- 1- رج عينة السائل المنوي بهدف تجسس محتوياتها .
- 2- اسحب بواسطة انبوبة مص الخلط سائلا منويا حتى التدريج (0.5)
- 3- اسحب فقاوة هواء صغيرة في انبوبة المص . و ذلك بهدف منع انسكاب السائل المنوي عند تغطيس ماصة الخلط في محلول المدد .
- 4- جفف نهاية انبوبة المص بقطعة قطن أو نسيج ورقي .
- 5- اسحب بواسطة انبوبة المص محلولا ممدا ، و ذلك حتى التدريج (101) ، تذكر ان التمديد اصبح (1 : 200) .
- 6- هز أو حرك ماصة الخلط لمدة ثلاثة دقائق ، و ذلك بضرب الماصة على راحة كف اليد من اجل التأكد بان خلط العينة مع محلول التمديد اصبح متجانسا .
- 7- تخلص من النقاط الاربع أو الخمس الاولى ، و ذلك من نهاية الماصة من اجل الحصول على عينة متتجانسة تماما .
- 8- ضع ساترة الشريحة على شريحة العد فوق منطقة الشبكة ، واسمح لنقطة صغيرة ان تغادر الماصة تحت الساترة .
- 9- ضع شريحة العد تحت المجهر وانتظر لمدة (10 دقائق) بهدف السماح للنطف بالاستمرار .
- 10- قم بعملية العد تحت المجهر على التكبير (250) تقريبا .
- 11- عد النطف الموجودة في (80) مربعا صغيرا ، أو (5) مربعات كبيرة ولكن لاتعد النطفة اكثر من مرة عند الانتقال من مربع لآخر ، استعمل القاعدة التالية : تعد النطف الموجودة داخل المربعات والخلايا الموجودة على الخطوط العلوية واليسرى لكل مربع ، ولا تعد الحيوانات المنوية الموجودة على الخطوط السفلية واليمينى لذلك المربع .

(الشكل رقم 35)



الشكل رقم (35) شكل يوضح المربعات الخاصة بالعد

طريقة الحساب :

بما ان حجم السائل فوق كل مربع صغير هو ($1 / 4000 \text{ مل}^3$) فسيكون الحجم الكلي لـ (80 مربعاً صغيراً) هو ($80 / 4000$). وبما ان السائل المنوي قد سبق تمديده (تحفيه) الى $1 / 200$ بالماصة " بمحلول الايوسين " فيكون حجم السائل المنوي الذي كان يحوي هذه الخلايا هو $(80 / 4000) \times 200 = 1 / 10000 \text{ مل}^3$.

فإذا كان عدد النطف الموجودة في (80 مربعاً صغيراً) هو مثلاً (200 نطفة). فإن عدد النطف في كل $1 (\text{مل}^3)$ هو (200×10000) أو $(2 \times 10^6 \text{ نطفة / مل}^3)$. وبالتالي سيكون عدد النطف في كل (1 سم^3) أو (1 مل) هو $(2 \times 10^9 \text{ نطفة})$ أو $(2 \text{ بليون نطفة / مل})$.

تحضير محلول التمديد (التحفيض) :

يستخدم عادة محلول الايوسين في تمديد السائل المنوي عند تقدير تركيز النطف بطريقة العد المباشر. هذا ويحضر ذلك المحلول كما يلي :

- 1 يحضر (50 مل) من الماء المقطر.
- 2 يضاف لها (1 مل) من الايوسين محضر بتركيز (2%). علل سبب الاستخدام؟.
- 3 يضاف (1 مل) من محلول ملح الطعام تركيز (3%). علل سبب الاستخدام؟.

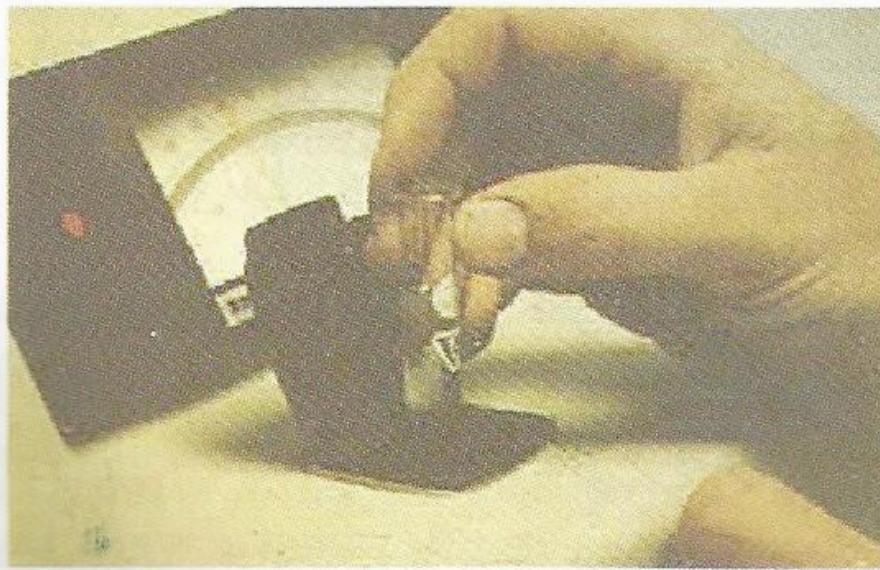
ب - طريقة الكثافة الضوئية : Optical Density

يمكن قياس تركيز النطف بطريقة اسهل واقصر من طريقة العد المباشر ويستخدم لهذا الغرض جهاز المطياف الضوئي (الشكل رقم 36) الذي يجب تنظيمه بحيث تدرج الكثافة الضوئية لنماذج معلومة التركيز سبق وان تم تحديدها بطريقة العد المباشر وكلما زاد تركيز النطف في العينة ،قلت كمية الضوء النافذة ، وبالتالي كانت القراءة اقل .

خطوات العمل :

- 1- حضر محلولاً فيزيولوجياً من سترات الصوديوم (3 %)
- 2- خفف عينة السائل المنوي (0.1 مل سائل منوي : 8 مل سترات الصوديوم) .
- 3- املاً أنبوبة جهاز الكثافة الضوئية بمحلول المعايرة القياسي ، وتأكد من صحة قراءة الجهاز ودقته .
- 4- املاً الأنبوة نفسها بالسائل المنوي الممدد، وسجل قراءة الجهاز .
- 5- ارجع لجدول المقياس التدريجي وقابل القراءة الماخوذة بالخطوة 4 مع تركيز النطف القياسي.
- 6- نظف الأدوات المستخدمة بصورة جيدة ، وضعها في مكانها الصحيح .

Concentration of Sperm in Ejaculate - Spectrophotometer



الشكل رقم (36) جهاز المطياف