

## استحثاث التشوّهات الكروموسومية من خلل فوسفید الخارصين

### في الخلايا الامية للنطف والبيوض الفئران المختبرية

عباس عبدالله الجنابي \*

تاریخ قبول النشر 20/11/2005

#### الخلاصة:

درست التشوّهات الكروموسومية الحاصلة بفعل تناول مبيد القوارض فوسفید الخارصين من قبل الفئران المختبرية ، في مرحلة الطور الاستوائي الأول لامهات البيوض مقارنة مع طوري الصمام والتنافري عملية بناء النطف . حيث لوحظت النتائج التالية :-

- 1- عدم تأثير الخلايا الامية للبيوض بعد اليوم الأول والسابع لمختلف التراكيز المستخدمة لكن وجد تأثير لليام 21 و 35 بعد المعاملة.
- 2- تكرار التشوّهات الكروموسومية للخلايا الامية للبيوض لا يختلف عن التشوّهات الحاصلة لخلايا المولدة للنطف خلال الطور التنافري ، الاختلاف كان معنوياً خلال مرحلة الطور الصمام من عملية تكوين النطف.
- 3- ازدادت التشوّهات الكروموسومية بزيادة الجرعة خاصة لليام 21 و 35 بعد المعاملة.
- 4- كان الطور الصمام أكثر حساسية للمبيد من الطور التنافري .

الحشرات والفطريات والادغال ، ووجد ان الكثیر منها لها القابلية على احداث طفرات وراثية ، ان هذه المواد شديدة السمية لخلايا البائئن فلها القابلية على احداث اضرار في الكائنات الحية غير المستهدفة ومن اهم الاضرار هي الضرر الكروموسومي لا سيما على مستوى المادة الوراثية (DNA) <sup>(3)</sup> . فقد تم الكشف عن القابلية التطيرية و السمية الوراثية للكثير من المبيدات منها على سبيل المثال لا الحصر فلاحظ Dean وجماعته <sup>(4)</sup> زيادة التشوّهات الكروموسومية المستحثة بالمبيد Chloracetephone وهو من المبيدات الحشرية والذي يعود الى صنف المبيدات الفسفورية العضوية اما Dulout وجماعته <sup>(5)</sup> فقد لاحظوا زيادة التشوّهات الكروموسومية في الفئران المختبرية المعروضة بالمبيد Malethion في حين لم يلاحظ Tsuchida & Uchida <sup>(6)</sup> وجود اختلاف في اعداد خلايا Oocytes بعد التشيع ، اما Oakberry & DiMinno <sup>(7)</sup> و Oakberry <sup>(8)</sup> فقد لاحظوا زيادة التشوّهات

#### المقدمة :

أن مبيد القوارض فوسفید الخارصين  $Zn_3P_2$  مركب غير عضوي أستخدم بكثرة في وقاية المزروعات خلال أعوام 1993 - 1996 بعد الزيادة الواضحة لنشاط القوارض لاسيما الفار البيتي *Mus musculus* صرف خلالها عشرات الأطنان لأكثر من 4 مليون دونم من الاراضي الزراعية التي أجريت عليها المكافحة (الهيئة العامة لوقاية المزروعات) <sup>(1)</sup> . بدأت الوكالة الدولية للطاقة الذرية ( IAEA ) أستخدام تحليل التشوّهات الكروموسومية في الوقاية من الإشعاع عام 1983 <sup>(2)</sup> بعد ماتبين لها أهميته وأقرت أستخدامه لتخمين مقدار جرع التعرض كمقاييس مكملاً للمقاييس الفيزيائية المستخدمة في الاشعاع ، ولهذا يستخدم تحليل التشوّهات الكروموسومية للكشف عن اثر الكثير من المطفرات الكيميائية والفيزيائية ومنها المبيدات . لقد درست التأثيرات الوراثية الخطيرة للعديد من المبيدات المستخدمة في مكافحة آفات

حقن فتران السيطرة الموجبة بـ 0.002 غم/كغم من MMC وحيوانات السيطرة السالبة حقن بالماء المقطر .

### النتائج والمناقشة :

١-تأثير المبيد على أعداد الخلايا الامية للبيوض :  
يبين جدول ١ عدم تأثير أعداد الخلايا الامية للبيوض Oocytes المعزولة من مباضع أناث الفتران المعاملة بمبيد فوسفید الخارصين خلال اليوم الاول والسابع من المعاملاته مقارنة بالعينة القياسية، في حين يلاحظ وجود فرق معنوي لليام (٣٥, ٢١) من المعاملاته ولمختلف الجرع المستخدمة (الاحتمالية < 0.05) .

لقد أحذثت الجرعة 45 ملغم / كغم أقوى تأثير في احداث تشبيط لعدد الخلايا الامية للبيوض مقارنة بالتركيزين ١٥ و ٣٠ ملغم / كغم حيث كانت تساوياً (٥٣.٦ و ٤٦.٢ و ٤٤.٨ و ٤١.٨ %) للليام (١ و ٧ و ٢١ و ٣٥) على التوالي، كما يلاحظ ان تأثير المبيد يتاسب طردياً مع زيادة التركيز، أي ان تأثير المبيد يعتمد على الجرعة المستخدمة وان هذا يعزى الى تشبيط أنقسام الخلايا ، حيث يعد المبيد من العناصر الثقيلة التي قد تؤدي الى تلف خيوط المغزل microtubules Spindle اثناء الانقسام الاختزالي . ان هذه النتائج تتفق مع نتائج كل من & Tsuchida (٦) حيث لم يلاحظا وجود اختلاف معنوي في اعداد الخلايا الامية للبيوض خلال اليوم الاول والخامس بعد تشبع الفتران بـ ٣٠٠ راد، كما تتفق مع دراسة كل من الجنابي (٣) و Russo & Levis (١٣) و Allen (١٤) و الحسيني (١٥) حيث لوحظ انخفاض معامل انقسام الخلايا الجسمية والجنسية لفتران المعاملة بمبيد فوسفید الخارصين .

٢-قابلية المبيد على استحداث التشوّهات الكروموسومية في الخلايا الامية للبيوض في مرحلة الطور الاستوائي الاول : بين جدول ٢ المعدل والخطا القياسي لبعض تلك التشوّهات الكروموسومية ومية وهى الكسر الكروموسومي break Chromosomal break والكسر الكروماتيدي Chromatid break و القطع الكروموسومية Fragments (شكل ١)، يتضح من الجدول حصول زيادة في معدل التشوّهات بزيادة الجرعة مقارنة بالسيطرة السالبة ، وأختلفت السيطرة السالبة عن السيطرة الموجبة اختلافاً معنويًا عاليًا (> 0.001) ،

لكروموموسومية بعد مرحلة الطور الضام Pachytene لكتير من التطور Diplotene ، في حين لاحظ كلا من Russell & Wickham (٩) فقدان كروموموسوم للجين في الخلايا الامية للبيوض أكثر مما في الخلايا المولدة للنطف عند التشيع . هدفت هذه الدراسة الى تبيئة معلومات وراثية خلوية Cytogenetics تخص مقدار الضرر الوراثي على الهيئة الكروموسومية ، وذلك من خلال معرفة مقدار الضرر في الخلايا الجنسية خلال مرحلة النمو وتكون الكميات الذكرية والأنثوية بعد تناول مبيد فوسفید الخارصين ومدى امكانية تغير الضرر على الكائنات غير المستهدفة في الاراضي الزراعية أثناء المكافحة الحقلية .

### المواد وطرق العمل :

استخدمت فتران مختبرية بيضاء Mus ضرب Balb\c musculus من مختبرات الصحة المركزية/بغداد ، بعمر ٨- ١٢ أسبوع وبمعدل وزن ٢٥ غم . استخدمت في هذه التجربة ٧٠ فأراً قسمت الى خمسة مجتمعات : المجموعة الاولى (٥ فتران) استعملت كسيطرة سالبة .

للمجموعة الثانية (٥ فتران) حقن بـ 0.002 غم / كغم من MMC كسيطرة موجبة .

المجموعة الثالثة (٢٠ فأراً) جهزت بطعوم تحتوي ١٥ ملغم / كغم فوسفید الخارصين .

المجموعة الرابعة (٢٠ فأراً) جهزت بطعوم تحتوي ٣٠ ملغم / كغم فوسفید الخارصين .

المجموعة الخامسة (٢٠ فأراً) جهزت بطعوم تحتوي ٤٥ ملغم / كغم فوسفید الخارصين .

حقن جميع الحيوانات بـ ٠.٢ مل<sup>٣</sup> من محلول الكوليجين قبل ٣ ساعات من التسريح وللحصول على الخلايا الامية للبيوض Oocytes استخدمت صرقة كل من Henderson & Edwards (١٠) وصرقة Tarkowski (١١) بعد ذلك وضعت تلك الخلايا في مظروف سترات الصوديوم (١%) لمدة ٢٠ دقيقة ، ثم جرى شتيتها من خلال المثبت كحون مثني- حمض الظبي للتاجي (١-٣) ، وجرى شعيتها بمحلول كمرا .

أما كروموموسومات الخلايا الامية للنطف فقد جرى لحصول عنها حسب طريقة Evans (١٢) ، وجرى شعيتها للخلايا على شرائح زجاجية نظيفة ولوحت بمحلول كمرا ، في حين

3- قابلية المبيد في استحثاث التشوہت الكروموسومية في طوري التنافري والضام للخلايا الامية للنطف :

يبين الجدول (3) المعدل والخطا القياسي للتشوهات الكروموسومية للخلايا الامية للنطف المعاملة بمبيد فوسفيد الخارصين في طوري التنافري والضام مماثلة بالكسر الكروماتيدي والكروموسومي والقطع الكروموسومية.

في الجرعة 15 ملغم / كغم لم يلاحظ وجود فرق معنوي لتلك التشوہات في الطور التنافري بعد اليوم الاول من المعاملة ، في حين اظهرت القطع الكروموسومية زيادة معنوية بمستوى ( $A > 0.05$ ) عند الطور الضام. وبعد الاسبوع الاول اظهر الكسر الكروماتيدي اختلافاً عند ( $A > 0.05$ ) في حين لم يلاحظ وجود فرق معنوي لكلا من الكسر الكروموسومي والقطع الكروموسومية في الطور التنافري ،اما الطور الضام فقد حصل اختلاف معنوي عند النقارنة مع عينة السيطرة السالبة ( $A > 0.05$ ) لجميع التشوہات المدروسة. وهذه الحالة لوحظت بعد الاسبوع الثالث والخامس حيث معدل التشوہات في الطور الضام كانت أكثر من الطور التنافري وذلك من خلال نتائج المقارنة مع السيطرة السالبة باختبار t .

في الجرعة 30 ملغم / كغم اظهر الطور التنافري اختلافاً معنويَا ( $A > 0.05$ ) للكسر الكروماتيدي لمختلف ايام الدراسة ، في حين لم يلاحظ وجود فرق معنوي للكسر الكروموسومي بعد اليوم الاول والسبعين من المعاملة ، ولكن وجد فرقاً معنويَا بمستوى ( $A > 0.05$ ) بعد الاسبوع الثالث والخامس وكذلك الحال مع القطع الكروموسومية . اما بالنسبة للطور الضام فقد اظهرت النتائج وجود فرقاً بمستوى ( $A > 0.05$ ) لليام 7 او 15 لجميع التشوہات المدروسة وزادت تلك التشوہات خلال الاسبوع الثالث لتصل الى ( $A > 0.01$ ) وكذلك الحال بعد الاسبوع الخامس للكسر الكروموسومي اما الكسر الكروماتيدي والقطع الكروموسومية فقد كان مستوى الاختلاف ( $A > 0.05$ ) ، وهنا يلاحظ زيادة التشوہات في مرحله الطور الضام أكثر مما هو عليه في الطور التنافري .

اما الجرعة 45 ملغم / كغم فقد بين التحليل الاحصائي اختبار t (t-test) كذلك زيادة معدل التشوہات الكروموسومية في الطور الضام أكثر مما هو عليه في الطور التنافري خاصه لليام 21 و 35 بعد المعاملة.

تشير النتائج ان التأثير الاكبر للمبيد يكون بعد الاسبوع الثالث والخامس من تناول المبيد عند

حيث ان المايتومايسين سي معروف كمضاد للأورام بسبب كونه يعمل كـ Cross-linking ويربط بالتالي تضاعفة لاشرطة لـ DNA ويتسبب في تحليل التباين الى وجود تأثير معنوي بمستوى ( $A > 0.05$ ) بين كلا من التركيز ، فترة المعاملة والتداخل فيما بينهما في كلا من الكسر الكروموسومي والكروماتيدي والقطع الكروموسومية .

في الجرعة 15 ملغم / كغم لم يلاحظ وجود فرق معنوي لتلك التشوہات خلال اليوم الاول والسبعين من المعاملة وفي الاسبوع الثالث اظهر كلا من الكسر الكروموسومي و الكروماتيد ي فرقاً معنويَا بمستوى ( $A > 0.05$ ) مقارنة بالعينة القياسية (السلبية) وفي الاسبوع الخامس لوحظ وجود فرق معنوي للتشوهات الثلاث بمستوى ( $A > 0.05$ ) مقارنة بالسيطرة السالبة .

اما الكسر الكروموسومي فقد لوحظ اختلاف معنوي ( $A > 0.05$ ) لليام (35 و 21) بعد المعاملة ، في حين لم يلاحظ هناك فرق معنوي للقطع الكروموسومية سوى بعد الاسبوع الخامس لهذه الجرعة .

اما الجرعة 30 ملغم/كغم فقد اشارت نتائج المقارنة باختبار t-test بان الكسر الكروماتيدي اظهر فرقاً عال المعنوية ( $A > 0.025$ ) بعد 24 ساعه من المعاملة ، في حين لم يلاحظ وجود فرق معنوي لكلا من الكسر الكروموسومي والقطع الكروموسومي ، وبعد اسبوع من المعاملة اظهر كلا من الكسر الكروماتيدي والقطع الكروموسومية فرقاً معنويَا مقارنة بالسيطرة السالبة في حين زاد معدل تلك التشوہات خلال الاسبوع الثالث والخامس حيث كان مستوى الاختلاف ( $A > 0.01$ ) مقارنة بالسيطرة السالبة .

وأظهرت الجرعة 45 ملغم / كغم فرقاً معنويَا مقارنة بالسيطرة السالبة وبالاخص بعد الاسبوع الثالث والخامس وكان مستوى الاحتمالية ( $A > 0.01$ ) ، حيث كانت تتساوي (1.23 او 0.85) % لكلا من الكسر الكروماتيدي والكروموسومي والقطع الكروموسومية على التوالي بعد للاسبوع الثالث ، في حين كانت بعد الاسبوع الخامس (2.45 او 1.03) للتشوهات الثلاث على التوالي .

جدول (١) المعدل والخطأ القياسي لعدد الخلايا الانوية للبيوض والنسبة المئوية للخلايا الناضجة بعد المعاملة بالميبيد .

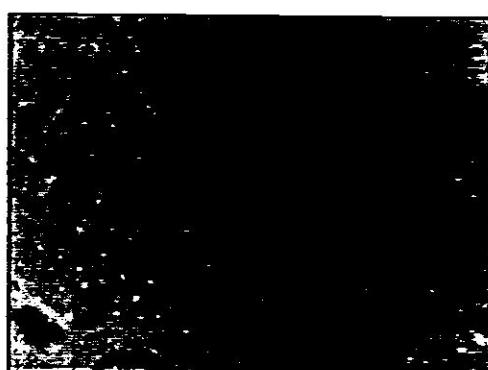
النسبة المئوية المئوية للخلايا الناضجة	المعدل ± الخطأ القياسي	عدد oocytes	% نحو	الحالة
61.5	2.14 ± 62.5	285	5	العينة القياسية (السيطرة السالبة)
53.6	2.12 ± 72.9	325	5	MMC عينة (السيطرة الموجبة)
60.8	1.16 ± 62.2	300	5	15 ملغم/كغم <sup>١</sup>
58.1	2.38 ± 61.7	300	5	7
51.6	1.43 ± 57.4	300	5	21
50.3	3.08 ± 53.7	300	5	35
59.2	1.04 ± 54.2	300	5	30 ملغم/كغم <sup>١</sup>
52.4	2.14 ± 48.2	300	5	7
48.2	1.11 ± 46.4	300	5	21
44.7	2.15 ± 44.6	300	4	35
53.6	1.07 ± 53.6	300	5	45 ملغم/كغم <sup>١</sup>
50.4	1.11 ± 46.2	200	5	7
43.6	2.31 ± 44.8	200	4	21
35.8	4.29 ± 41.8	150	3	35

تكوين النطف وان مرحلة الطور الضام هي اكثر حساسية للميبيد من الطور التنافري ، في حين كان تمثل التاثير للميبيد في قابلية لاحادث التشوهدات الكروموسومية في خلايا امهات البيوض Oocytes والخلايا المولدة للنطف خلال مرحلة الطور الضام والتنافري .

لهذا يمكن الاستنتاج ان لهذا الميبيد تاثير مطفر على الخلايا الجنسية الانوثية والذكرية . وهذه النتائج تتفق مع دراسة كلا من Uchida (١٧) Bateman (٦) و Tsuchida

و Pederson (١٨). ان هذا المركب قد يؤثر على طبيعة البروتينات الكروموسومية ، او قد تكون لمنتجاته الايضية خواص المركبات القلوية والتي قد تؤثر على جزيئة لـ DNA وهذه النتائج تتفق مع دراسة Bhunya and Behera (١٩) Duloute (٥) وجماعته ، او قد يكون التاثير ناتج عن تدمير لاجسام الحالة Lysosomes التي تؤدي الى تحرير أنزيمات محللة للمادة اللوبوية Lysosomal nucleases Allisen and Paton (٢٠) وهذه قد تؤدي الى تلف خلايا البطن ، وهذه النتائج تتفق مع دراسات كلا من الجيني (٦) والحسيني (١٥) و Bateman (١٧) و Pederson (١٨) و Bender (٢١) وجماعته

و Savage (٢٢) لهذا يمكن تفسير كثرة ظهور حالات التشوهد الحقيقة وحالات الاجهض وموت عدد من الحيوانات نتيجة في تنسخن لتي شملتها حصة مكثفة لغزو رض لشبيهه والتي استخدمت خلاياها كميفت كبيرة من العينات .



شكل (١) بعض التشوهدات الكروموسومية .

- ا- تغير كروماتيدي
- ب- تغير كروموسومي

جدول (2) المعدل ± الخطأ القياسي لتشوهات الكروموسومية في الخلايا الامية لليبوسن لمرحلة الطور الاستوائي الاول المعاملة بميد فوسفید البارسين

قطع كروموسومي (%)	كسر كروماتيدي (%)	كسر كروماتيدي (%)	الحالة	
			المعدل ± الخطأ القياسي	المعدل ± الخطأ القياسي
1.23 ± 0.7	0.06 ± 0.04	0.06 ± 0.06		حيوانات السيطرة السالبة
0.60 ± 3.7	0.12 ± 1.52	0.11 ± 2.55		حيوانات السيطرة الموجبة MMC
0.03 ± 0.05	0.12 ± 0.22	0.05 ± 0.09	1	الجرعة . فترة المعاملة 15 ملغم/كغم
0.04 ± 0.07	0.04 ± 0.23	0.10 ± 0.29	7	
0.11 ± 0.14	0.08 ± 0.45	0.13 ± 0.53	21	
0.04 ± 0.25	0.07 ± 0.48	0.16 ± 0.69	35	
0.07 ± 0.24	0.08 ± 0.23	0.06 ± 0.53	1	الجرعة . فترة المعاملة 30 ملغم/كغم
0.08 ± 0.66	0.05 ± 0.48	0.06 ± 0.56	7	
0.14 ± 1.48	0.11 ± 1.32	0.14 ± 1.53	21	
0.16 ± 1.85	0.05 ± 0.86	0.06 ± 1.59	35	
0.11 ± 0.39	0.12 ± 0.42	0.16 ± 0.65	1	الجرعة . فترة المعاملة 45 ملغم/كغم
0.16 ± 0.53	0.14 ± 0.48	0.16 ± 0.68	7	
0.13 ± 2.23	0.11 ± 0.85	0.13 ± 1.23	21	
0.17 ± 2.45	0.12 ± 1.03	0.18 ± 1.12	35	

جدول (3) المعدل ± الخطأ القياسي لتشوهات الكروموسومية في الخلايا الامية للنطف لطور التناكري والضام في الفزان المعاملة بميد فوسفید البارسين

الطور الضام			الطور التناكري			الحالة
قطع كروموسومي (%)	كسر كروماتيدي (%)	كسر كروموسومي (%)	قطع كروموسومي (%)	كسر كروماتيدي (%)	كسر كروماتيدي (%)	
ال معدل ± الخطأ القياسي	المعدل ± الخطأ القياسي	السيطرة السالبة				
0.01 ± 0.02	0.02 ± 0.05	0.02 ± 0.06	0.05 ± 0.06	0.0 ± 0.00	0.05 ± 0.04	
0.15 ± 3.4	0.12 ± 1.62	0.10 ± 1.28	0.11 ± 0.34	0.21 ± 1.1	2.22 ± 0.16	السيطرة الموجبة
0.07 ± 0.27	0.12 ± 0.29	0.13 ± 0.28	0.16 ± 0.23	0.14 ± 0.19	0.08 ± 0.22	الجرعة . فترة المعاملة 15 ملغم/كغم
0.09 ± 0.29	0.11 ± 0.33	0.10 ± 0.55	0.18 ± 0.33	0.16 ± 0.23	0.18 ± 0.33	7
0.13 ± 0.43	0.19 ± 0.59	0.25 ± 1.51	0.16 ± 0.42	0.21 ± 0.43	0.09 ± 0.55	21
0.17 ± 0.49	0.17 ± 0.68	0.15 ± 1.41	0.16 ± 0.48	0.23 ± 0.54	0.15 ± 0.69	35
0.04 ± 0.29	0.15 ± 0.46	0.16 ± 0.51	0.11 ± 0.25	0.18 ± 0.32	0.04 ± 0.54	الجرعة . فترة المعاملة 30 ملغم/كغم
0.19 ± 0.56	0.11 ± 0.55	0.18 ± 0.61	0.22 ± 0.41	0.15 ± 0.25	12 ± 49	7
0.14 ± 1.33	0.22 ± 1.62	0.28 ± 2.45	0.17 ± 1.12	0.22 ± 0.70	0.24 ± 1.25	21
0.23 ± 0.59	0.17 ± 1.43	0.29 ± 1.52	0.18 ± 1.22	0.28 ± 0.73	0.23 ± 0.86	35
0.15 ± 0.66	0.11 ± 0.95	0.08 ± 0.83	0.05 ± 0.53	0.34 ± 0.55	0.13 ± 0.75	الجرعة . فترة المعاملة 45 ملغم/كغم
0.87 ± 1.68	0.23 ± 2.09	0.17 ± 1.77	1.16 ± 1.31	0.13 ± 0.40	0.12 ± 85	7
0.22 ± 2.85	0.25 ± 2.62	0.31 ± 3.70	0.31 ± 1.91	0.28 ± 1.51	0.26 ± 2.54	21
0.28 ± 2.17	0.48 ± 1.54	0.23 ± 1.69	0.62 ± 1.78	0.84 ± 1.35	0.37 ± 1.54	35

## المصادر

9. Russell, L., and Wickham , L.(1957) The incidence of disturbed fertility among male mice conceived at various intervals after irradiation of the mother. *Genetics*: 42: 392.
10. Henderson , S.and Edwards , R. (1968) Chiasma frequency and maternal age in mammals . *Nature*, 218:22-28.
11. Tarkowski, A.(1966) An air-drying method for chromosome preparations from mouse eggs . *Cytogenetics* . 5:394-400.
12. Evans, E., Breckon, G. and Ford, C. (1964) An air - drying method for meiotic preparations from mammalian testes. *Cytogenetics* . 3:289-294.
13. Russo, A. and Levis, A.(1992) Detection of aneuploidy in male germ cells of mice by means of ameiotic micronucleus assay . *Mutation Res.* 281:187-191.
14. Allen , J.,Collins,B.,and Evansky, P.(1994) Spermiotol , micronucleus analysis of trichelere ethylene and chloernalhydrate effects in mice . *Mutation Res.* 323: 81-88
15. الحسيني ، وجدان عبد الهادي ( 1996 ) التأثيرات الوراثية الخلوية لمبidi القوارض فوسفید الزنك والبروبيفاكوم على الفأر الأبيض . رسالة ماجستير كلية التربية ابن الهيثم / جامعة بغداد
16. Adler, L, (1976) Aberration induction by mitomycin C in early primary spermatocytes of mice . *Mutation Res.* 35: 247-256.
17. Bateman , A. (1958) Mutagenic sensitivity of maturing germ
1. الهيئة العامة لوقاية المزروعات تقرير عن الحملة الوطنية الشاملة لمكافحة القوارض (1993-1996) .
2. International Atomic Energy Agency (1986) Biological dosimetry: Chromosomal aberration analysis for assessment technical reports series. No.260 IAEA, Vienna.
3. الجنبي ، عباس عبدالله (1997) تأثير مبidi القوارض (فوسفید الخارصين وبروبيفاكوم على الهيئة الكروموسومية مؤشر الانقسام والنطاف في الفئران الحقلية والمختربة . رسالة دكتوراه . كلية التربية ابن الهيثم . جامعة بغداد .
4. Dean , B. , Deak, S. and Funned, I (1982) Genetic studies with clichleroves in the host mediated assay liquid medium. *Arch. Toxic* . 30: 61-66.
5. Dulout, F., Paston, M. , and Olivero, O. (1983) Malathion induced chromosomal aberration in bone marrow cells of mice . *Mutation Res.* 122: 163-167.
6. Tsuchida, W.,and Uchida ,I (1975) Radiation induced chromosome aberrations in mouse spermatocytes and oocytes. *Cytogenet. Cell Genet.* 14: 1-8 .
7. Oakberg, E.(1968) Mammalian gametogenesis and species comparisoms in radiation response of the gonads , pp . 3-15. In effects of radiation on meiotic systems (International atomic energy agency ,Vienna).
8. Oakberg , E., and DiMinno, R. (1960) X ray sensitivity of primary spermatocytes of the mouse . *J.Radiat. Bio* 2: 196=209.

- lysosomal enzymes . Nature, 207: 1170-1173.
21. Bender, M., Awa,A., Evans, M. and Bachols, J .(1988) Current status of cytogenetic procedures to detect and quantify previous to radiation . Mutation Res. 196: 103-150.
22. Savage, J. (1982) Classification and relationships of induced chromosomal structural changes .J. Med. Gen. 12:103-122.
- cells in the male mouse. Heredity 12: 213-232 .
18. Pederson, T.(1970) Follicle kinetics in the ovary of cyclic mouse. Acta. Endocrinol . 64: 304-323 .
19. Bhunya, S. and Behera, A (1988) Mutagenicity assay of DPP in vivo test. Cytologia , 53: 801- 807.
20. Allisen, A. and Paton , G . (1985) Chromosome damage in human diploid cells following activation of

## **Induced chromosome aberrations in mouse spermatocytes and oocytes by zinc phosphide .**

**Abbas A. Al-janabi\***

\* Dr, Biochemical Tech. Applied Science Dep. Un. of Technology  
(Baghdad)

### **Abstract:**

White mice, Balb \ C males and females, were exposed to rodenticide zinc phosphide . The frequency of aberrations in metaphase 1 chromosome recovered from oocytes was compared with those recovered from spermatocytes , in pachytene and diplotene phases . The results revealed that: -

- Was not affected in oocytes and spermatocytes in 1 and 7 days after treatment , but it was effected in 21 and 35 days after treatment .
- The frequency of aberrations in oocytes did not different from spermatocytes during diplotene , but significantly more chromosome aberrations were found in pachytene phase compared with those in diplotene phase.
- Increase chromosome aberration especially after 21,35 days .
- It was pachytene more sensitive to rodenticide than diplotene phase.