

التأثيرات المناعية لأنزيم بولي أمين اوكسيديز المنشى جزئياً من السائل المخي الشوكي ضد الخمج بداء الاكياس العدriة الثانوي في الفئران البيض I . معامل البلعمة وفرط الحساسية المتأخر *

خولة احمد آل فليح أسماء عبد العزيز علي وثبة إدريس علي
قسم الكيمياء قسم علوم الحياة قسم الكيمياء
كلية التربية / جامعة الموصل

ABSTRACT

The study included immune response to infection with secondary hydatid disease in BALB/c mice activated by partially purified cerebrospinal fluid-polyamine oxidase (CSF-PAO) with spermine and infected with protoscoleces of *Echinococcus granulosus*. The pathological changes occurred in mice activated by different concentrations of PAO(200-1600 µg/10gm body weight) with constant concentration (200µg/10gm body weight) of substrate spermine , and by the same concentration of spermine alone, were followed in comparison with positive control group along one month, depending on certain criteria included changes in the non-specific and specific immune response represented by phagocytosis and delayed-type hypersensitivity, respectively .

The results revealed an increase in the non-specific (innate) and specific (cellular) immune response, represented by an increase in the rate of phagocytic index and foot pad thickness, respectively, in activated mice with PAO-Spm system, in comparison with +ve control group. Whereas an increase in the non-specific (innate), but no change in specific (cellular) immune responses occurred with mice activated with Spm alone.

It may, therefore, be concluded here that PAO isolated from CSF with Spm could be considered as an effective immunomodulator against infection with secondary hydatid disease.

الخلاصة

تضمنت الدراسة دراسة استجابة الجهاز المناعي للإصابة بالأكياس العدriية الثانوية في الفئران البيض BALB/c المفعّلة بإنزيم PAO المستخلص من CSF مع السبرمين (*Echinococcus* Spm) والمخمجة بالرؤيسات الأولى لدودة المشوكات الحبيبية

٤-٥ أيلول 2007 الموصل للفترة كلية التربية جامعة الأولى لعلوم الحياة ملقي في المؤتمر

granulosus. تمت متابعة التغيرات المرضية الحاصلة في الفئران البعض المفعلة باستخدام تراكيز مختلفة (1600-200 مكغم/10 غم وزن الجسم) من انزيم PAO مع تركيز ثابت(200مكغم/10 غم وزن الجسم) من مادة الاساس السبرمين، وكذلك باستخدام التركيز نفسه من مادة الاساس السبرمين لوحده، بالمقارنة مع مجاميع السيطرة الموجبة طوال فترة شهر واحد، بالاعتماد على معايير معينة تضمنت التغيرات الحاصلة في الاستجابة المناعية غير النوعية والنوعية المتمثلة بالتغيرات الحاصلة في معدل معامل البلعمة وفرط الحساسية المتأخر، على التوالي.

أظهرت النتائج حدوث زيادة في الاستجابة المناعية غير النوعية (الطبيعية) والنوعية (الخلوية) متمثلة بزيادة في معدلات معامل البلعمة وسمك وسادة القدم، على التوالي، في الفئران المفعلة بنظام Spm-PAO بالمقارنة مع فئران السيطرة الموجبة. اما الفئران المفعلة بـ Spm لوحده، فقد حدثت زيادة في الاستجابة المناعية غير النوعية ولم تحدث زيادة في الاستجابة المناعية النوعية. اتضحت من هذه الدراسة ان انزيم PAO المستخلص من CSF الاطفال مع السبرمين يعمل معدلا مناعيا مؤثرا ضد الاصابة بداء الاكياس العدriية الثانوية.

المقدمة

إن إنزيمات بولي أمين اوكسيديز Polyamine Oxidases (PAO) تحفز أكسدة وتحرف مجاميع الأمين من مركبات متعددة الأمين Polyamine (PA) مثل سبرمين (Spm) وسبرمدين (Spd) وسبرميدين (Spermidine) وسبرmine (Spermine). في تنظيم مستويات مركبات PA داخل وخارج الخلايا [2,1]. وجدت إنزيمات PAO في معظم الأنسجة وسجلت أعلى فعالية له في عضيات الماينوكوندرية، السايتوبلازم البيروكسي سومات [3]. تمتلك البلاعم الكبيرة macrophages المنشطة فعالية متزايدة لهذا الإنزيم ، وهو مسؤول عن الأحداث التي تؤدي إلى قتل الطفيليات [4]، اذ وجد أن المنشقة المانسينية *Dirofilaria immitis* والدودة الخيطية *Schistosoma mansoni* لنظام PA-PAO خارج الجسم في الزجاج إذ حصل تحطم ليرقات الديدان الخيطية بعد حضنها مع Spd او Spm بوجود المصل الحاوي على PAO او PAO المنقى جزئيا [5].
يعد داء المشوکات Echinococcosis أو داء الأكياس العدriية hydatid disease من الامراض الطفiliية القديمة والشائعة في جميع أنحاء العالم ، وهو من الأمراض المشتركة بين الإنسان والحيوان [7,6]. يتسبب هذا الداء بوساطة الطور اليرقي Larval stage (الشريطه البعدية Metacestode) لأنواع شريطيات مختلفة تابعة لجنس *Echinococcus*، اثنان من أنواع هذه الطفيليات لها أهمية طبية و صحية عامه، وهي المشوکة الحبيبيه

Cystic، العامل المسبب لداء المشوکات الكيسي *Echinococcus granulosus*،
Echinococcus multilocularis، والمشوکة متعددة الحجرات *Echinococcossis*
العامل المسبب لداء المشوکات السنخي [8] Alveolar Echinococcossis
الطبية والاقتصادية لداء الأكياس العدриة وانتشاره في كثير من دول العالم فقد أولى الباحثون
والمختصون اهتماماً كبيراً لموضوع معالجة هذا الداء الذي مازال واحداً من أخطر الأمراض
الطفيلية القاتلة والصعبة العلاج [9]. هناك محاولات علاجية كثيرة ومتعددة، منها الجراحية
Surgical، الكيميائية Chemical، الإشعاعية Radiological، استخدام المستخلصات
النباتية Plant extracts، التعديل المناعي Immunological modulation وغيرها. وقد
اتجهت البحوث في العقود الأخيرة إلى البحث عن مواد تعمل محفزات مناعية
أو معدلات مناعية Immunomodulators سواء كانت تلك التي
تعمل بشكل نوعي Specific أو غير نوعي non-specific في تحسين الاستجابة المناعية
للمضيف وتطويرها، للوقاية من الأمراض الطفيليّة أو المساعدة في معالجتها.

اشارت الدراسات السابقة التي اجريت في مختبراتنا بان فعالية انزيم PAO في
الخلايا البيضاء لسائل الـ CSF أعلى، وبفارق معنوي كبير، عن نظيراتها لرائق الـ CSF ،
واللحم والصلب. ومن خلال البحوث التي حصلنا عليها من مصادر مختلفة، والاطلاع على
ما نشر عن انزيم PAO ، تبين انه لم يسبق وان استخدم هذا البروتين بوصفه معدلاً مناعياً
ضد الخمج بالاكياش العدري، لذا فقد اختير في الدراسة الحالية لهذا الغرض كمحاولة اولى
للتعرف على تأثيره ضد الخمج بالاكياش العدري.

المواد وطرائق العمل

عينات السائل المخالي الشوكي

تم الحصول على 15 عينة CSF وبوارق 0.5-1 ملي لتر للعينة الواحدة، من أطفال
أصحاء تراوحت أعمارهم بين سنة - خمس سنوات (5 ذكور و10 إناث). جمعت العينات من
المختبرات العائدة لمستشفى ابن سينا التعليمي في الموصل، ونقلت النماذج في حاويات مبردة
إلى المختبر مباشرة لغرض أجراء الدراسات اللاحقة.

تقدير كمية البروتين في الـ CSF

استُخدمت طريقة لاوري المعدلة [10,11] في تقدير كمية البروتين.

قياس فعالية انزيم PAO في الـ CSF

قيست فعالية أنزيم PAO باستخدام طريقة فليج المحورة [12] و Dahel [13]. استخدمت الظروف المثالية التي يعمل عليها أنزيم PAO للـ CSF [14]. تمت التقنية الجزئية لأنزيم [15]، كما أجريت طريقة كروماتوغرافيا التبادل الأيوني [16].

الحيوانات المختبرية

استخدمت الفئران البيض سلالة BALB/c في الدراسة الحالية. عزلت الذكور في أقفاص وبواقع 6-5 / قفص إذ استخدمت في التجارب المختلفة بعمر 3-4 أسابيع مع مراعاة الحفاظ عليها في الظروف الملائمة لنموها.

الأكياس العذرية

استخدمت طريقة Smyth [17] للحصول على الرؤىسات الأولية، وقدرت حيوية الرؤىسات الأولية [18]. حقن الفئران عبر التجويف الخلبي بما يقارب 2000 رؤيس أولي حي [19].

تصميم التجربة

حقن 25 فارا عبر الخلب بتركيز 200 ميكروغرام / 10 غرام من وزن الجسم بمادة الأساس سيرمين مضاداً إليها تراكيز مختلفة (1600,1200,800,400,200) ميكروغرام / 10 غرام من وزن الجسم) من أنزيم PAO المستحصل من القمة الأولى من عملية التقنية باستخدام التبادل الأيوني، ثم خمجت الفئران بما يقرب من 2000 رؤيس أولي حي / فار بعد 24 ساعة من التفعيل . حقن 5 فئران عبر الخلب بتركيز 200 ميكروغرام / 10 غرام من وزن الجسم بمادة الأساس سيرمين)، ثم خمجت الفئران بما يقرب من 2000 رؤيس أولي حي / فار بعد 24 ساعة من التفعيل . خمجت 5 فئران بالعدد نفسه من الرؤىسات الأولية الحية فقط كمجموع سيطرة موجبة (+ ve Control) . شرحت الفئران جميعها بعد شهر من إحداث الخمج . تم تحديد التركيز الأمثل لأنزيم من هذه التجربة .

المعايير المختارة للدراسة

الاستجابة المناعية الطبيعية (معامل البلعمة)

درس معامل البلعمة باستخدام صبغة (NBT) وفق المعادلة التالية [20] :

$$\text{معامل البلعمة} = \frac{\text{عدد البلاعم المخزنة}}{\text{عدد البلاعم الكلي}} \times 100$$

الاستجابة المناعية الخلوية (اختبار فرط الحساسية المتأخر).

تحضير المستضد

اتبع طريقة . Dottorini *et al* [21] في تحضير مستضد الرؤيسات الأولية.

و طريقة Ali-Khan [22] لقياس فرط الحساسية المتأخر .

التحليل الاحصائي

تم تحليل نتائج معامل البلعمة باستخدام اختبار t. كما تم استخدام تحليل التباين واختبار F في تحليل نتائج اختبار فرط الحساسية المتأخر، واختبرت احصائيا باستخدام اختبار دنت [23] Dunnett

النتائج والمناقشة

تأثير نظام Spm-PAO في الخمج التجريبي بالرؤيسات الأولية في الفئران البيض
معدلات معامل البلعمة باستخدام جرعات PAO مختلفة التركيز

يتبيّن من الجدول (1) التغييرات الحاصلة في معدلات معامل البلعمة في الفئران المفعولة بجرعة واحدة من إنزيم PAO وبتركيز تتراوح من (200-1600 مكغم/10 غم وزن الجسم) مع تركيز ثابت من Spm (200 مكغم/10 غم وزن الجسم)، وباستخدام التركيز نفسه من Spm لوحده، قبل 24 ساعة من الخمج لمدة شهر واحد مقارنة بفئران السيطرة الموجبة. أظهرت معدلات معامل البلعمة ارتفاعاً في الفئران المفعولة بنظام Spm-PAO بلغ أقصاه 66.34% عند التركيز 1200 مكغم/10 غم وزن الجسم، وبفارق معنوي عال ($P < 0.001$) في حين أظهرت مجموعة الفئران المفعولة بالـ Spm لوحده ارتفاعاً معنوياً في معدل معامل البلعمة ($P < 0.05$) بلغ 35 %، مقارنة بمعدل مجموعة السيطرة الموجبة البالغ 27.72%. وقد يعزى السبب في ذلك إلى أن النواتج السامة (اكرولين، امونيا، بيروكسيد الهيدروجين وغيرها) المكونة بفعل آلية معينة لأنزيم PAO، تعمل جزءاً تكميلياً للفعل التنظيمي للخلايا البلعمية [24]. في الوقت نفسه، أشار الباحثون بأنه يمكن أن تلعب هذه النواتج السامة دوراً مهماً كمنظم مناعي في بعض أمراض المناعة الذاتية Autoimmune diseases [25] كما تمتلك خواص مميزة تعمل ضد كائنات دقيقة Antimicrobial ، ضد فيروسات Antiviral [26]، قاتلة لفطريات [27]، ضد طفيليات Antiparasitic [28,29]. كما يمكن أن تنظم تضاعف replication خلايا أنواع مختلفة من الأورام [30-33]. جاءت هذه النتائج موافقة لما توصل إليه الباحثون [34-36] باستخدام معدلات مناعية مختلفة ضد داء الأكياس العدriية الثانوي في الفئران البيض.

ان الارتفاع في معامل البلعمة في الفئران المفعولة بالـ Spm لوحده ، قد يعزى الى ان

ـ Spm يمكن ان يعمل مادة محفزة للمناعة الطبيعية Innate immunity، حيث اشارت الدراسات الى ان ـ Spm يستخدم في بعض انواع التثبيطات كمادة محفزة. وذلك من خلال ارتباطه بانزيم الالايسوزايم Lysozyme اذ يؤدي الى تكوين شكل اكثرا استقراريا و اكثرا فعالية للانزيم مما يؤدي الى تحلل الجدران الخلوية[37]. كما يمكن ان يتأكسد ـ Spm المضاف داخل المضييف لينتاج بيروكسيد الهيدروجين الذي يعمل على قتل الطفيلي. و اشارت الدراسات الى ان احد وظائف كريات الدم البيض العامة امتلاكها تفاعلات خاصة تحرر فيها بيروكسيد الهيدروجين، علما بانه قد اكتشف حديثا بان جميع الاجسام المضادة تمتلك ضمنيا فعالية انزيمية لتوليد بيروكسيد الهيدروجين (وتوليد الاوزون تحت ظروف ملائمة) وذلك للتمكن من القضاء على البكتيريا، وبفعل مستقل عن الية تخصصية الجسم المضاد للمستضد[38]. وقد تكون قابلية ـ Spm على التأثير الايوني مع مركبات سالبة الشحنة مثل الفسفوليبيدات في الاغشية الخلوية، او ارتباطه مع الاحماض النوويه، هي السبب في القضاء على الطفيلي .

أظهرت مجموعة السيطرة الموجبة في الدراسة الحالية انخفاضا في معامل البلعمنة، ويعزى ذلك الى دور الطفيلي في تحفيز إنتاج المحفوكينات التي تثبط عملية قتل الرؤيسات الأولية [39]. اكدت هذه النتائج ما جاء في دراسات اخرى سابقة حول العوامل المشتقة من *Taenia multiceps* [40,41] او المشتقة من المشوكيات متعددة الحجرات [42] المعدلة لفعالية المناعية للخلايا البلعمنية الكبيرة المساعدة.

الجدول(1): التغيرات الحاصلة في معدلات معامل البلعمة (%) في الفئران المفعولة باستخدام تراكيز مختلفة من انزيم PAO مع تركيز ثابت من مادة الاساس Spm ، وباستخدام التركيز نفسه من Spm لوحده، وبجرعة واحدة قبل 24 ساعة من الخمج مقارنة بفئران السيطرة المخمية لمدة شهر واحد .

معامل البلعمة %	التراكيز (مكجم)	
	Spm	PAO
5.41±37.61*	200	200
4.18± 32.0	200	400
7.97±61.92****	200	800
3.26±66.34****	200	1200
6.16±47.14***	200	1600
3.80±35.0*	200	-
0.98±27.72	C+	

C+ فئران السيطرة المخمية غير المفعولة .

* الفروق معنوية عند ($P < 0.05$) ** الفروق معنوية عند ($P < 0.01$)

**** الفروق معنوية عند ($P < 0.0001$) *** الفروق معنوية عند ($P < 0.005$)

تشير الأرقام في الجدول إلى المعدل (خمس مكررات) ± الانحراف القياسي.

اختبار فرط الحساسية المتأخر باستخدام جرعات PAO مختلفة التركيز

يتبيّن من الجدول (2) التغيرات الحاصلة في معدل سمك وسادة القدم في الفئران المفعولة بجرعة واحدة من انزيم PAO وبتراكيز تتراوح من (200-1600 مكجم/10 غم وزن الجسم) مع تركيز ثابت من Spm (200 مكجم/10 غم وزن الجسم)، وباستخدام التركيز نفسه من Spm لوحده، قبل 24 ساعة من الخمج لمدة شهر واحد مقارنة بفئران السيطرة المخمية. اذ بلغ أعلى معدل سمك 1.574 ملم بعد 3 ساعات من حقن المستضد عند التركيز 1200 مكجم/10 غم وزن الجسم ، وكان الفرق معنويًا عاليًا($P < 0.001$). وبالنسبة للفئران المفعولة بالـ Spm لوحده، فقد بلغ أعلى معدل سمك 0.570 ملم بعد 3 ساعات من حقن المستضد، وكان الفرق غير معنوي، مقارنة بمعدل مجموعة السيطرة الموجبة البالغ 0.510 ملم. ربما تعزى هذه النتائج إلى قدرة نظام Spm-PAO على حث المناعة الخلوية المتمثّلة بالانتفاخ في وسادة القدم، والذي استمر بعد 48 ساعة من حقن المستضد. جاءت النتائج مشابهة لما توصل إليه الباحثون السابقون [43,34] باستخدام السكر المتعدد الدهني والسكر المتعدد المستخلصين من بكثيريا

بوصفهما معدلين مناعيين وكذلك (36) باستخدامهما السكر المتعدد البوليولان ضد داء الأكياس العدriة الثانوي. كانت النتائج مشابهه أيضاً لما توصل اليه الباحثون [45,44,35] الذين استخدمو السكر المتعدد الدهني المستخلص من بكتيريا *E. Coli* بوصفه معدلاً مناعياً فعالاً في تحفيز المناعة الخلويّة المتمثّلة في اختبار فرط الحساسية المتأخر ضد داء الأكياس العدriة وداء الجيارديا، على التوالي.

كما جاءت هذه النتائج مشابهه لما ذكره Ryu&Kim [46] اللذان وجداً ان المستضد المكون من معقد البروتين - السكر المتعدد الدهني المستخلص من بكتيريا *Pasteurella multocida* (P-2383) حت انتفاخاً كان ملحوظاً بعد 18 ساعة من الحقن، وأشاراً إلى الانفاس يعود إلى ارتشاح الخلايا العدلة، البلعم الكبيرة وحيدة النواة والخلايا اللمفاوية. يتضح من الجدول (2) أنـ Spm لوحده ليس له تأثير على حـث المناعة الخلويّة (النوعيّة) في حين كان له تأثير على المناعة الطبيعية المتمثّلة بمعامل البلعمة.

الجدول (2): التغيرات الحاصلة في معدل سمك وسادة القدم (ملم) في الفئران المفعولة باستخدام تراكيز مختلفة من إنزيم PAO مع تركيز ثابت من مادة الأساس Spm، وباستخدام التركيز نفسه من Spm لوحده، وبجرعة واحدة قبل 24 ساعة من الخمج مقارنة بفئران السيطرة المخمية لمدة شهر واحد.

معدل سمك وسادة القدم (ملم) بعد مرور الفترة الزمنية المحددة			التراكيز (مكغم)	
ساعة 48	ساعة 24	ساعات 3	Spm	PAO
0.16±0.98****	0.07±1.02****	0.08±0.920****	200	200
0.03±0.448***	0.05±0.622***	0.03±0.806***	200	400
0.02±0.314	0.04±0.530	0.15±0.842	200	800
0.04±0.810****	0.17±1.080****	0.35±1.574****	200	1200
0.02±0.308	0.03±0.416	0.11±0.484	200	1600
0.13±0.480	0.09±0.506	0.08±0.570	200	-
0.02±0.320	0.03±0.420	0.09±0.51	C+	

فـئران السيطرة المخمية غير المفعولة .

* الفروق معنوية عند ($P < 0.05$)

** الفروق معنوية عند ($P < 0.01$)

*** الفروق معنوية عند ($P < 0.005$)

**** الفروق معنوية عند ($P < 0.001$)

تشير الأرقام في الجدول إلى المعدل (الخمس مكررات) ± الانحراف القياسي.

المصادر

1. Abraham A.K., Olsnes S. and Pihl A. FEBS. Lett. 101:93 (1979)
2. Binda C., Coda A., Angelini R., Federico R., Ascenzi P. and Mattevi A. Acta.crystallogr.D.Biol.Crystallogr,54(2):1429-1431 (1998).
3. Holtta E. Biochemistry, 16:91(1977).
4. Morgan D.M.L., Christensen J.R. and Allison A.C. Biochem. Soc. Trans., 9:563-564 (1981).
5. Ferrante A., Ljungstrom I., Rzepczyk C.M. and Morgan, D.M.L. Infect. Immun. 53(3):606-610 (1986a).
6. Eckert J. and Deplazes P.x. Clin. Microbiol.Rev., 17(1):107-135 (2004).
- 7.Oku Y., Malgor R., Benavidez Z.U., Carmona C and Kamiya H. Int. Congress Series., 1267:98-104. (2004).
8. Vuitton D.A. Clin. Rev. Aller. Immunol., 26(2):93-104 (2004).
9. Blanton R.E. Options in Infect. Dis., 3:327-332 (2001).
10. Scharcterle G.R. and Pollack R.L. Anal. Biochem., 51:654-655. (1973).
11. Lowrey O.H., Rosebrough N.J., Farr A.L. and Randall R.J. J. Biol. Chem., 193: 265-275. (1951).
12. Flayeh K.A. Clin. Chem.,34: 401-403 (1988).
13. Dahel K.A.D. M.Sc. Thesis, Univ. Mosul.(in Arabic). (1995).
14. AL-Katib S.M.Y. Ph.D. Thesis, Coll. Edu. Univ. Mosul.(in Arabic) (2000).
15. Hames B.D. and Hooper N.M.(2000). "Instant notes on biochemistry". 2nd ed. Bios. Scientific Publishers Limited.
16. Clark J.M. and Switzer R.L.(1976). "Experimental Biochemistry". 2nd ed., W.H. Freeman and Company San Francisco.
17. Smyth J.D. Proc. 13th ed., Int. Cong. Hydit, Madrid, PP.84-95 (1985).
18. Smyth J.D. and Barett N.G. Trans. Roy. Soc. Trop. Med. Hyg. 74:649-652 (1980).
19. Wangoo A., Ganguly N.K. and Mahajan R.C. Indian. J.Med.Res.89:40-42. (1989).
- 20, Park P.H., Filkring S.M. and Smith Wick E.M. Lancet 2:532-534 (1968).
21. Dottorini S., Sparovli M., Bellucci C. and Magnini M. Ann. Trop. Med. Parasitol., 74:43-49 (1985).
22. Ali-khan Z. Exp. Parasitol, 46:157-165. (1978).
23. Bruning J.L. and Kintz B.L. "Computational handbook of statistics". 2nd ed., Scott Foresman Company, Glencoe (1977).
24. Seiler N., Moulinoux J.P., Havouis R. and Toujas L. Biochem. Cell Biol. 73(5-6):275-281 (1995).
25. Flescher E., Bowlin T.L., Ballester A., Houk R. and Talal N. J. Clin. Invest. 83:1356-1362 (1989).

26. Bachrach U. "Metabolism of polyamines". In:Polyamine in Biology and Medicine. (Morris D.R. and Marton L.J., eds).157-168, Marcel Dekker, New York (1981).
27. Levitz S.M. Di Benedetto D.J. and Diamond R.D. Antonie van Leeuwenhoek., 58(2):107-114 (1990).
28. Rzepczyk C.M., Saul A.J. and Ferrante A. Infect. Immun., 43(1):238-244 (1984).
29. Ferrante A., Rzepczyk C.M. and Saul A.J. J. Immunol. 133(4)2157-2162. (1984).
30. Morgan D.M.L. Biochem. Soc.Trans., 13:322-326. (1985).
31. Davidson N.E., Hahm H.A., McCloskey D.E., Woster P.M. and Casero Jr.R.A. Endocrine-Related Cancer, 6:69-73. (1999).
32. Lawson K.R., Marek S., Linehan J.A., Woster P.M., Casero Jr.R.A., Payne C.M. and Gerner E.W. Clin. Cancer Res. 8:1241-1247 (2002). "
33. Devereux W., Wang Y., Stwart T.M., Hacker A., Smith R., Frydman B., Valasinas A.L., Reddy V.K., Maryon L.J., Ward T.D., Woster P.M. and Casero Jr.R.A. Cancer chemother. Pharmacol. 52:383-390 (2003).
34. Ali A.A. and Abdulla I.T. Riv. Parassitol., XXI (LXV)-1:17– 24 (2004c).
35. Al-Mutaywiti S.S.Y. M.Sc. Thesis, Univ. Mosul.(in Arabic) (2005).
36. Ali A.A. and Salih N.E. Riv. Parssitol., XVII (LXI)-2: 175-182 (2000).
37. Powroznik B., Gharbi M., Dandrifosse G. and Peulen O. Biochimie, 86:651-656. (2004).
38. Garrett R.H. and Grisham C.M. "Mechanisms of enzyme action". In: Biochemistry, 3rd ed., Thomson Learning Academic Resource Center, Brooks/Cole, a division of Thomson Learning, Inc., p:453 (2005).
39. Jenkins P, Dixon J.B., Rakha N.K. and Carter S.D. Parasitology, 100:309-315 (1990).
40. Rakha N.K., Dixon J. B., Skerritt G.C., Carter S. D., Jenkins P, and Clark M. Parasitology, 102:133-140 (1991a).
41. Rakha N.K., Dixon J. B., Jenkins P, Carter S. D., Skerritt G.C. and Clark S. Parasitology, 103:139-147 (1991b).
42. Rakha N.K., Dixon J. B., Carter S. D., Craig P. S., Jenkins P. and Folkard S. Immunology, 74:652-656 (1991c).
43. Ali A.A. and Abdulla I.T. Riv. Parassitol., XX (LXIV)-1:17–24 (2003).
44. Yousif S.Y. M.Sc. Thesis, Coll. Edu. Univ. Mosul.(in Arabic) (2005).
45. Ali ,A.A. and Yousif ,S.Y.(2007).(accepted for publication in , I . J . VET. SCI.) .
46. Ryu H. and Kim C. J. Vet. Sci. 1(2):87–95 (2000).