

تحديد بعض عوامل الضراوة لبكتريا *Pasteurella multocida*
لمعزولة من إصابات الإنسان والحيوان الحقلية

Determination of some Virulence Factors of *Pasteurella multocida*
isolated from Human and Farm Animals infections

سوسن ساجد الجبوري * إسماعيل كاظم شبر * صفاء عبد الهادي *

كلية العلوم/ الجامعة المستنصرية
*وزارة العلوم والتكنولوجيا

Sawsan S. AL-jubori * Ismail K. Shobar * Safaa Abdul-Hadi

College of Science\ Al-Mustansiriyah University

*Ministry of Science and Technology

21 عزلة من بكتريا *Pasteurella multocida*

الجروح الناجمة عن عضات الكلاب والقطط وعينات الفشع والادرار من الإنسان فيما شملت العينات الحيوانية أخذ مسحات الأنف وعينات من دم قطعان الماشية فضلا عن أخذ عينات من أنسجة دواجن ميتة مصابة بكتريا . عزلت البكتريا باستخدام وسط اكار الباستورلا مالتوسيدا

الفحوص المورفولوجية والبايوكيميائية فضلا عن التشخيص بنظام 20E api . تم التحري عن قابلية العزلات عن انتاج عدد من عوامل الضراوة اذ أظهرت النتائج قابلية 18 85.7% على إنتاج الأنزيم المحلل للدهن Lipase كما بينت الدراسة أن هنالك 9 عزلات شديدة الضراوة للفئران من مجموع 21 (42.8%) وقد تراوح وقت الهلاك ما بين (10 24) ساعة بعد حقن الحيوانات بعشاء البريتون .

وظهرت النتيجة الموجبة من خلال حصول تقيح وتنخر شديدين بعد حقن خنازير غينيا تحت الجلد . فيما يخص نتائج فحص الحساسية للمضادات الحيوية فقد ظهر هنالك تفاوت هذه العزلات اذ قاومت بعض منها وبشدة اغلب المضادات المستعملة في الوقت الذي استجابت بعض منها لهذه المضادات . قابليته لتحفيز خلايا دم الإنسان للمقاومة على الانقسام في الزجاج اذ بينت النتائج قدرته مقارنة مع نموذج السيطرة .

Abstract

Twenty one Isolates of *Pasteurella multocida* were obtained from different clinical specimens of human and farm animals' infections. Human specimens included wounds swabs taken after cats and dog's bits beside the urine and sputum samples. The animal samples were nasal swabs and blood samples taken from chattels, also the poultry tissues of infected chicken with fowl cholera were collected. Bacterial isolates were isolated using *Pasteurella multocida* selective agar (PMSA) then identified doing different morphological, biochemical tests followed by api 20E diagnosis. The ability of the bacterial isolates to produce different virulence factors were studied, 18 isolates 85.7% were able to produce Lipase enzyme. Results of pathogenicity study on Lab. animals (mice) showed that there were 9 highly virulent isolates among the 21 (42.8%). The killing time was in between (10-24) hrs after injected the mice's intraperitoneally. Some of the isolates showed their ability to produce the dermonecrotic toxin and the positive result appeared as highly purulent, dermonecrotic lesions after injection Genia pig intradermally. Results of antibiotic sensitivity test revealed that there were considerable variations in isolates susceptibility. Some of the isolates were highly resisted most of the used antibiotics while others were not. The crude

Key words: *Pasteurella multocida*, virulence factors, stimulation human lympho

bacterial extract from PMA20 isolate was tested to determine its ability to stimulate human lymphocytes division *in vitro*, results showed that the extract was able to stimulate cells division when the mitotic index was 1.2% as compared with the positive control.

تعد بكتريا *Pasteurella multocida* واحدة من الممرضات الشائعة بين الحيوانات الحقلية اذ انها تصيب الابقار والجاموس مسببة مرض عفونة الدم النزفية ، كما انها تصيب الأغنام والماعز وتتميز اصابتها بحدوث هلاكات مفاجئة [1] . اما الاصابة في الخنازير فتكون شديدة وينجم عنها حالة التهاب الانف الضامر [2] من اعتبارها عالية الضراوة في الدواجن وينجم عن الاصابة بها مرض كوليرا الدجاج والدجاج الرومي [3] . الحيوانات فأنة من الممكن انتقال البكتريا الى الإنسان اذ عزلت في حالات التهاب القصبات الهوائية الحادة ولسان المزمار [4] كما وهناك حالات مرضية مسجلة أخرى كحالات اصابة الجهاز العصبي المركزي والتهاب سحايا [5] والتهابات المجاري البولية [6] . شيوعاً تلك المتزامنة مع خدوش وعضات الكلاب والقطط اذ تشكل الاصابات الموضعية النسبة الاكبر في مجمل الاصابات بالبكتريا بسبب تواجدها الطبيعي في التجويف الفمي والبلعومي لهذه الحيوانات [7] . هنالك تقارير سنوية من مختلف انحاء العالم عن عزل هذه البكتريا من عضات الكلاب والقطط والمضاعفات الناجمة عنها [8] . يسهل الاصابة ببكتريا *P. multocida* متلاكها لعدد من عوامل الضراوة كأفرازها للأنزيمات والذيفانات فضلا عن امتلاكها للبلازميدات المسؤولة عن مقاومة عدد من المضادات الحيوية [7 9] . تهدف هذه الدراسة الى عزل وتشخيص البكتريا من حالات مرضية متنوعة للإنسان و للحيوانات في العراق هذه البكتريا كذلك لتحديد بعض من عوامل الضراوة التي تمتلكها الى جانب دراسة مقاومتها واستجابتها لعدد من المضادات الحيوية سيما شائعة الاستعمال في علاج الاصابات الناجمة عنها فضلا عن دراسة قدرة المستضد الخام للبكتريا على تحفيز الخلايا اللمفاوية للانسان على الانقسام في الزجاج *in vitro*.

مصدر العزلات البكتيرية : 215 عينة من مصادر مختلفة للفترة الواقعة ما بين اب 2001 ايلول 2002

، وكذلك عينات قشع من مراجعي

معهد مكافحة التدرن . فيما يخص النماذج الحيوانية فقد أخذت مسحات من الأنف وعينات دم من الحيوانات الحقلية (الماعز) وكذلك عينات من انسجة دواجن مصابة أو ميتة نتيجة مرض كوليرا الدجاج.

العزل والتشخيص : زرعت العينات المأخوذة مبدئياً في وسط نقيع القلب والدماغ السائل
37C 18 . نقل بعدها مليء ناقل من المزارع اعلاه الى وسط باستوريلا مالتوسيدا الانتخابي
(PMSA). (10-5)% CO₂ 37C 18 [10]

. اجريت عدد من الفحوص المورفولوجية

مستعمرات البكتريا النامية على وسط اكار الدم بصبغة المثلين الازرق للتحري عن ظاهرة الاصطبغ ثنائي (Bipolar staining) . اجريت ايضا عدد من الفحوص الكيموحيوية

للتشخيص المبدئي [11] فيما استخدمت أشرطة api20E لغرض التشخيص النهائي . قورنت نتائج التشخيص

. *Pasteurella multocida carter A*

التحري عن بعض عوامل ضراوة البكتريا

انتاج الانزيم المحلل للدهون Lipase: أتبعنا طريقتا الاطباق (plate method) طريقة المحورة

اجريت ايضا في الاطباق ولكن بعد اضافة [12] وذلك للتحري عن انتاج انزيم

Lipase Tween 80 . عدت النتيجة موجبة في الطريقة الاولى عند ظهور منطقة معتمة

تحيط مستعمرات البكتريا بعد (2 7) ايام من التحضين الذي اعتمد فيه تغير لون الكاشف من اللون

الاحمر الى الوردى الفاتح كنتيجة موجبة في الطريقة الثانية .

ضراوة البكتريا للحيوانات المختبرية : أجري الاختبار بحقن فئران بيضاء (لمكررين لكل بكتريا) بمقدار 0.1

مل من التخفيف الثاني من مزرعة بكتيرية منمأة في وسط مرق نقيع القلب والدماغ وبعمر 18 .

البكتريا في غشاء البريتون (Intraperitoneally)

لوحظت اهم التغيرات المورفولوجية البادية على الفئران المحقونة فيما تم دراسة الهيئة العامة والمتغيرات لانسجة الحيوان الميت بعد تشريحه عقب هلاكه [12] .

التحري عن الذيفان المنخر للجلد (DNT) Dermonecrotic Toxin

[13] عن الذيفان المنخر للجلد DNT ، وذلك من خلال حقن خنازير غينيا من ثلاث عزلات من البكتريا التي اتسمت بضرورتها الشديدة للفئران (في الفحص) البطنية للحيوان وكلا على انفراد . سجلت النتائج الايجابية عند حدوث موقع التهاب تنخري اكبر من 5 ملمتر 48 .

التحري عن مقاومة البكتريا لعدد من المضادات الحيوية : اعتمدت طريقة [14] لاختبار حساسية البكتريا للمضادات الحيوية واستخدمت لهذا الغرض عدد من المضادات المبينة تراكيزها لكل قرص وكما يلي: Amoxicillin (25µg), Ampicillin (10µg), Cephalexin(30µg). Erythromycin (15µg), Gentamicin (10µg), Kanamycin (30µg) Chloramphenicol (30µg), Clindamycin (10µg), Neomycin (10µg), Novobiocin, penicillin G (30µg), Tetracycline (30µg). Lincomycin (2µg). Sulfonamide (10µg). عدت النتيجة موجبة من خلال تكون مناطق تثبيط محسوبة حول قرص المضاد الحيوي ثم قورنت النتائج مع القياسات العالمية NCCLS [15] .

الخام للبكتريا على تحفيز انقسام الخلايا اللمفاوية للانسان

[16] حضر المستضد الخام لخلايا البكتريا المقتوله بلفورمالين تركيزه النهائي 0.3 / وباستخدام محلول دارى الفوسفات الملحي ذو الاس الهيدروجيني 7.2 لتعليق الخلايا على ان تصل مقدار الكثافة 0.25 (ما يعادل 30×10^8 خليه) بعد قراءته عند طول موجي 600 نانوميتر . تم الكشف عن القدرة التحفيزية للمستضد الخام بعمل تراكيز متسلسله منه (10^{-1} - 10^{-3}) واضافتها الى الوسط الزرع RPM1-1640 بتنمية الخلايا اللمفاوية في الزجاج (*in vitro*) ومعاملتها بعدد من المحاليل الدارئة والمثبتة تباعا ومن ثم تحضير شريحة وصبغها بصبغة كمزا [17] . (Blastogenic index)

[18] وقورنت النتائج مع السيطرة الموجبة

. (PHA) Phytohemagglutinin

اعتمدت في هذه الدراسة عينات متنوعة لعزل البكتريا سيما جروح مرضى تعرضوا لعضات الكلاب والقطط . شملت الدراسة ايضا عينات قشع مصابين بالتهابات رئوية ، فيما اعتمدت مسحات الافرازات الانفية وعينات الدم للحيوانات الحقلية بهذا الصدد اشار الباحثان Baddour and Endom الى ان ما مجموعه (85 90) % مجمل العضات التي يتعرض لها الانسان هي عضات كلاب ، وما بين (5 10) % (3 2) % البكتريا بنسبة 20% من هذه الحالات [19] . من خلال التنمية والعزل على *Pasteurella multocia* Agar (PMSA) ظهرت المستعمرات صغيرة دائرية سوداء (1) نتيجة ترسب مادة توليرات البوتاسيوم الموجودة في الوسط في داخل الخلية [10] .

(1): مستعمرات بكتريا *P.multocida* (PMSA)***Pasteurella multocida* Agar**

اما على وسط اكار الدم فقد ظهرت المستعمرات صغيرة الى متوسطة الحجم دائرية ملساء تميل للون الرمادي وغير محلله للدم تتبعث منها رائحة عفونة وصفها البعض بكونها تشبه رائحة عشب الغراب سيما في الاطباق المغلقة لفترات طويلة وهذا ما يميزها عن النوع *P. haemolytica* [10].

من الصفات المورفولوجية المهمة لهذه البكتريا ظهورها بشكل عصيات قصيرة بلون غامق عند طرفي الخلية بعد صبغها بل المتلين الازرق مكونة ما يعرف بظاهرة الاصطباغ ثنائية القطب (2)

التشخيصية لهذا النوع وتنتضح هذه الظاهرة أكثر في الشرائح المحضرة من الانسجة المصابة او من عينات الدم الملوثة بالبكتريا ويعود سبب حدوثها لتركز المكونات السابتوبلازميه عند طرفي الخلية [10]. من صفاتها المورفولوجية الأخرى تكوينها للمحفظة سيما في العزلات شديدة الضراوة. حاليا يتم اعتماد التقنيات الحديثة مثل 16 S rRNA [8] والجينات المحفوظة المتكررة بتقنية REP-PCR للتشخيص الدقيق فضلا عن

[20] Housekeeping genes .



(2): شريحة محضرة من عينة دم ملوثة ببكتريا الباستوريا مصبوغة بصبغة كرام (X1000)

المورفولوجية والكيموحيوية ، ومن ثم التشخيص بنظام api 20E

عزلة من بكتريا *P. multocida* (1) 10 عزلات مصدرها الانسان كان بينها 6

عزلات من مسحات الجروح الناجمه من عضات كلاب وقطط و (4) تي مصدرها

الحيوانات فقد بلغت (11) عزلة موزعة ما بين عينات من انسجة دواجن مصابة ومسحات انفية من اغنام وماعز

(4 4 3)

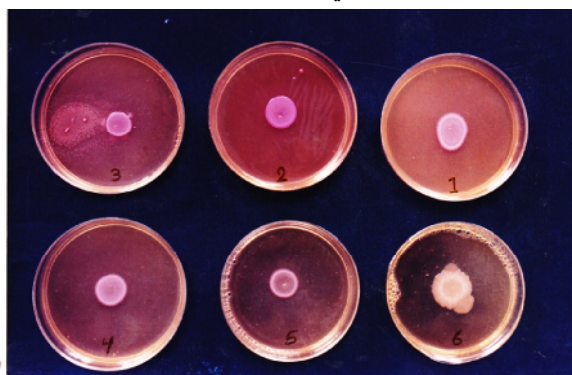
(1): توزيع عزلات <i>P. multocida</i> مصدر ونوع العينة		
نوع العينة	عدد العينات الكلي	<i>P. multocida</i>
	50	6
		PMH ₁ , PMH ₂ , PMH ₃ , PMH ₄ , PMH ₅ , PMH ₆
	50	4
		PMH ₇ , PMH ₈ , PMH ₉ , PMH ₁₀
	10	-
	20	4
		PMA ₁ , PMA ₂ , PMA ₃ , PMA ₄
	50	3
		PMB ₁ , PMB ₂ , PMB ₃
	35	4
		PMB ₄ , PMB ₅ , PMB ₆ , PMB ₇
	215	21

H: عزلات مصدرها الانسان وA: عزلات مصدرها الدواجن وB: عزلات مصدرها الابقار والاعنام

لقد ذكرت بعض المصادر الى ان نسبة عزل البكتريا من جروح عضات الحيوانات تصل الى 50% من عضات القطط وهذا يرجع لكون البكتريا متعايشة بالتجويف الفمي لهذه الحيوانات وان أفضل النماذج لعزل البكتريا من الحيوانات هي المسحات الانفية والبلعومية وهذا مؤشر طبيعي لتمرکز البكتريا في المجاري التنفسية العليا لهذه الحيوانات [9]. في دراسة اخرى اشار باحثون الى عزل البكتريا من الجرذان السوداء المتواجدة في حقول الدواجن المصابة بالكوليرا كحامل للبكتريا carrier 54% البلعومية لترتفع النسبة الى 62% من مسحات المستقيم [21].

بنيت نتائج فحص التحري عن انتاج انزيم Lipase 18 21 (85.7%) أعطاء نتيجة موجبة والتي ظهرت بشكل راسب فاتح اللون يتجمع حول المستعمرات لتكوين منطقة معتمة (Opaque zone) سبوع من التحضين في الوقت الذي لاتظهر فيه مثل هذه الحالة حول المستعمرات الفاقدة لقدرة انتاج هذا الانزيم. يأتي تكون الراسب من جراء انشطار المادة الأساس لعمل الانزيم متمثلة بم Tween 80 الى احماض دهنية حرة وكحول ويعقب ذلك تفاعل هذه الاحماض الدهنية مع ايونا الكالسيوم الموجودة في Tween 80 لينتج عنها املاح الاحماض الدهنية التي

طريقة الاطباق بسهولة اجراءها فضلاً عن امكانية اختبار عدد من العزلات في الطبق نفسه. اما فيما يخص الطريقة المحورة فهي تماثل الطريقة الاولى الـ Tween 80 فكانت اكثر سرعة ودقة في اظهار النتيجة الموجبة وتغير لون الكاشف الى وردي شكل (3) غير ان اعداد العزلات موجبة الفحص كانت نفسها كما في الطريقة

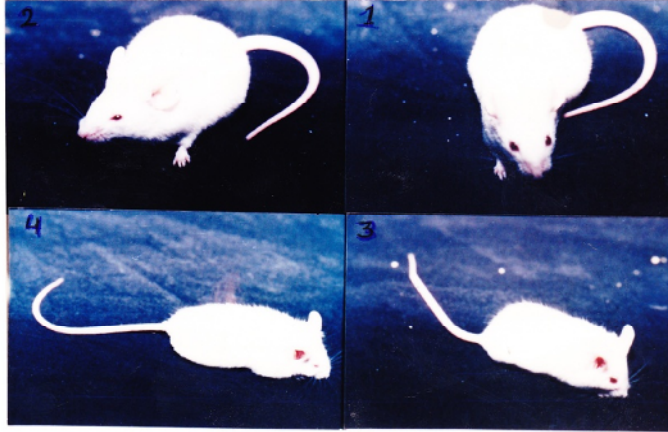


(3): فحص انتاج انزيم Lipase بطريقة الاطباق المحورة

النتيجة الموجبة للعز PMH₄, PMB₇, PMH₁, PMA₄, PMH₂, PMH₃, PMH₅, PMH₆, PMH₇, PMH₈, PMH₉, PMH₁₀, PMA₁, PMA₂, PMA₃, PMA₄, PMB₁, PMB₂, PMB₃, PMB₄, PMB₅, PMB₆, PMB₇

النتيجة السالبة للعزلات PMH₂, PMB₄

أوضحت نتائج دراسة ضراوة البكتريا للفئران البيضاء ان هنالك 9 21 (42.8%) ضارية جداً للفئران وسببت هلاكها خلال (10-24) . لقد كانت مصادر هذه العزلات مختلفة اذ ان ثلاثة منها كان مصدرها من الانسان موزعة ما بين عزلتين هما (PMH₁ PMH₅) الحيوانات وعزلة واحدة (PMH₄) من عينة قشع لمريض بالتهاب المجاري التنفسية . اما العزلات الحيوانية فقد بلغ عددها 6 عزلات كانت مصادر عزل اربعة منها (PMA₁, PMA₂, PMA₃, PMA₄) المصابة بحالة كوليرا حادة فيما كان مصدر العزلتين الاخيرتين (PMB₂ PMB₆) بذات الرئة وبذلك تفوقت العزلات الحيوانية بضرورتها بهذا الجانب مقارنة مع العزلات التي مصدرها الانسان . لقد ظهرت الاعراض السريرية بعد مدة وجيزة من الحقن وتمثلت بالخمول وقلة الشهية مع زيادة في سرعة حيوان المحقون واستمرت الاعراض المذكورة في الأزداد مصحوبة بحالة رقود



وخمول الى حين الهلاك شكل (4) .

(4): مراحل تطور الإصابة في الفئران المختبرية المحقونة بمستخلص PMA 4

1. سيطرة سلبية فأر
2. 9 ساعات (رقود الحيوان وانتصاب الشعر قبل
3. 4 () 4
4. 9 ساعات (رقود الحيوان وانتصاب الشعر قبل

اما بالنسبة للآفات المرضية العيانية التي ظهرت على اعضاء الفئران بعد تشريحه فكانت متباينة في حدتها وتميزت بأحتقان الرئتين واحتواء سطحها على مناطق بيضاء اللون صلدة ودائرية

[5] . لقد اشارت بعض المصادر الى تفوق بكتريا *P. multocida* على بكتريا

Streptococcus Pneumonia الرئة من حيث ضرورتها للفئران المختبرية فالفئران المحقونة وريدياً بالنوع الاول تصل للكبد والطحال والرئة والتجويف البريتوني خلال فترة سريعة مسببة هلاك الحيوان (9 12) ساعة اما اذا حققت عن طريق البريتون فانها تبدأ بالتكاثر بعد 15 دقيقة من الحقن وتسبب قتل

سريع لها [22] . في دراسة مسحية اجريت في شمال الاردن لمعرفة وبائية وانشار التهاب يوب الانفية والمنخر في قطعان الماشية تمكن الباحثان فيها من عزل *P. multocida* , *P. haemolytica*

(9 50)% على التوالي كانت جميع العزلات مميتة للفئران البيضاء السويسرية ومنتجة لعدد من عوامل 48% منها من بين كريات الدم الحمراء [23] .

أما بالنسبة لأختبار التحري عن انتاج اليفان المنخر للجلد (DNT) فقد اختير لهذا الغرض ثلاثة من العزلات ت بضرورتها الشديدة للفئران في الفحص السابق وهي PMH₁ PMA₄ PMB₆

اصابة انسان وكوليرا دواجن ومسحات انفيه لابقار على التوالي . PMA₄ المعزولة من كوليرا الدواجن من اعطاء النتيجة الموجبة خلال 24 ساعة من حقن المنطقة البطنية من خنازير غينيا بالمستخلص المحضر من العزلة المذكورة متفوقه بذلك بضرورتها عن باقي العزلات المختاره اذ ظهرت النتيجة الايجابية وتآكلها فضلاً عن اسودادها وتقيحها بشكل حاد . يعد عامل

DNT في عوامل الضراوة الحادة والهامة في البكتريا سيما في حالات اصابة الخنازير الاعتيادية اذ انه يسبب حدوث تآكل وضمور الخطم فيها فضلاً عن تطور الإصابة لحصول تضخم وانسمام الطحال ثم موت الحيوان [7] . وفق النتائج السابقة يمكن القول ان ضراوة العزلات التي مصدرها الانسان والحيوانات متقاربة غير ان

عزلات كوليرا الدجاج كانت ضارية اكثر نوع . فيما يخص نتائج استجابة العزلات قيد الدراسة لبعض المضادات الحيوية فقد تبين ان مدى حساسية هذه العزلات كانت متباينة جدول (2) . ففي الوقت الذي استجابت به Kanamycin, Erythromycin, Cephalexin, Chloramphenicol %100 Lincomycin Clindamycin . في حين بلغت نسبة مقاومة Streptomycin Sulfonamide Nevobiocin (76.19 80.95 90.47) وتباينت نسب مقاومة باقي المضادات . هنالك اشارات حول افضلية استخدام البعض من هذه المضادات في علاج الأصابات الناجمة عن بكتريا *P. multocida* نظراً لما تتمتع به من فعالية عالية ضد البكتريا فضلاً عن قلة أعراضها الجانبية . من هذه المضادات المستعملة علاجياً هي السيفالوسبورينات بانواعها كما يستعمل خليط من Amoxacillin/Clavulanic acid (Augmentin) اما الأشخاص الذين لديهم حساسية لمجموعة البتالاكتام فيستعمل Doxycycline Metronidazole Erythromycin [23] هنالك اشارات الى فاعلية المعالج Aztreonam وهو من مجموعة ال Monobactam مجموعة البتالاكتام [1] . أن صفة المقاومة المتعددة لأكثر من مضاد حيوي واردة جداً في الباستوريلا وغالباً ما يسيطر عليها بلازميدات المقاومة أو تكون مسيطرة عليها كروموسومياً ولوحظ ايضاً توا سط هذه البلازميدات انتاج العديد من ذيفانات هذه البكتريا [7] .

(2) : *P. multocida* (عزلة 21) للمضادات الحيوية باستخدام الاقراص

المضاد الحيوي	العزلات البشرية		العزلات الحيوانية		عزله 21	%
	العزلات البشرية	العزلات الحيوانية	العزلات البشرية	العزلات الحيوانية		
Choramphenicol	C	0	0	0	0	0
Cephalexin	CL	0	0	0	0	0
Erythromycin	E	0	0	0	0	0
Kanamycin	K	0	0	0	0	0
Ampicillim	Amp	1	0	1	4.76	4.76
Amoxicillin	Amx	1	0	1	4.76	4.76
Penicillin	P	1	1	2	9.52	9.52
Tetracycline	TE	1	2	3	14.29	14.29
Gentamicin	GM	3	1	4	19.04	19.04
Trimethoprim & Sulphamethexazol	SXT	0	5	5	28.8	28.8
Streptomycin	S	9	7	16	76.2	76.2
Sulfonamide	Sul	8	9	17	80.95	80.95
Novobiocin	NB	10	9	19	90.47	90.47
Clindamycin	CC	10	11	21	100	100
Lincomycin	L	10	11	21	100	100

فيما يخص نتائج الكشف عن استجابة خلايا الدم للمقاومة للمستضد الخام للعزلة PMA4 فقد اظهرت النتائج قدرة هذا المستضد على تحفيز انقسام الخلايا للمقاومة اذ بلغ معامل الانقسام 1.2% مقارنة مع نموذج السيطرة PHA اذ بلغ معامل الانقسام له 1.3% في الوقت الذي بلغ فيه معامل الارومة (BI) يعطي انطباعاً على تشابه فاعلية المستضدين الى حد كبير جدول (3) .

(32 33.3) %

(3): النسب المنوية لمعاملي الانقسام والارومة لخلايا الانسان للمقاومة لنموذج السيطرة (PHA)

P. multocida

التخفيف	MI%	BI%
السيطرة الموجبة (PHA)	1.3	33.3
المستضد الخام للبكتريا	1.2	32.0
بدون تخفيف	1.0	28.1
1/10	0.6	15.3
1/100	0.08	9.10
1/1000		

MI: Mitotic index, BI: Blastobenic index, PHA: Phytoheaggluinin.

لقد اظهرت التخفيف المتسلسلة للمستضد البكتيري تحفيزاً متفاوتاً لخلايا الدم للمقاومة على الانقسام مما يعطي نتائج استجابة لهذا المستخلص الخام . تأتي هذه التجربة كمحاولة اولية لتحضير لقاح قادر على

تحفيز استجابة مناعية ضد الاصابة بالبكتريا . [25] وتيني الحاوي النهاية N-terminal fragment للسموم الخلوية المعروفة باسم *P.multocida* toxin (PMT) في الخنازير للتمط المصلي D في تحضير لقاح لهذا النوع ولوحظ حصول استجابة مناعية قوية ضد سموم هذه البكتريا واعتبر كلقاح مرشح جديد ضد البكتريا . من المؤمل اجراء تجارب تكميلية لمستضدات البكتريا المنقاة وتحديد الاستجابة المناعية لها .

References

1. Barrett, J.; and Frey, R. H. (2006). Animal bite infections. Article in HealthAtoz. USA.
2. Mercy, A. E.; Salerian, M.; Richard, R. B. and Robertson, G. (1986). Isolation of toxigenic *Pasteurella multocida* from an Outbreak of atrophic Rhinitis pigs. Aus. Veter.J. 63(8): 256-258.
3. Blanchong, J. A.; Samwel, M. D.; Goldberg, D. R.; Shaddock, D.J. and Lehr, M. A. (2006). Persistence of *Pasteurella multocida* in wetlands following avian cholera outbreaks. J. Wild life Disease.42(1): 33-39.
4. Rydberg, J. and White, P. (1993). *Pasteurella multocida* as a Cause of acute Epiglottitis. Lancet. 341-381.
5. Thomas Lafeber(MD). (2006). *Pasteurella multocida* infections. (Article). Department of intrnal medicine. Medical University of South Carolina.
6. Koch, C. A.; Mabce, C. L.; Robyn, J. A.; and Metz, E. N. (1996) Exposure to domestic Cots: risk Factor for *Pasteurellaa multocida* Peritonitis in Liver cirrhosis. Am. J. Gastro. Enterol. 91 (7): 1447-1449.
7. Seleim, R. S. (2005). Review: Major pathogenic components of *Pasteurella multocida* and *Pasteurella haemolytica* isolated from animal origin. (Article). Animal Health Research institute. Egypt.
8. Christensen, H.; Bisgaard, M.; Angen, O.; Frederiksen, W. and Olsen, J.F. (2005). Characterization of sucrose-negative *Pasteurella multocida* variants including isolates from large –cat bits wounds.J.Clinical Microbio.43(1):259-270.
9. Kuhnert, P. and Christensen, H. (2008). Pasteurellaceae: Biology, Genomics and Molecular Aspect. Caister Academic press.
10. Moore, M. K.; Chubbs, L. C. and Gates, R. H. (1994). A new selective enrichment procedure for isolating *Pasteurella multocida* from avain and environmental samples. Avian Dis. 38:317-324.
11. Cowan, S. T (1986). Manual for the identification of medical bacteria. 2 nd Ed. Gabbridge University press. USA.
12. AL-Hasnawi, S. (2002). A. study of virulence Factors and Plasmid Content in *Pasteurella multocida* isolated from Human and farm animals. MSc. thesis. College of Science. AL-Mustansiriya University.
13. Magyar. T. (1989). Study of the toxin-producing ability of *Pasteurella multocida* in mice. Acta. Vet. Hung. 37(4): 319-325
14. Andrews, J. M.; Jevons, G. and Brenwald, N. (2004). Susceptibility testing *Pasteurella multocida* BSAC standardized methodology. J. Antimicrobial chemoth. 54(5): 962-964.

15. National Committee for Clinical laboratory Standers (1987). Methods for dilution Antimicrobial Susceptibility test for bacteria that grow aerobically. Approved Standard M7- Villanova. PA.
16. Murkkar, T .K. (1979). Immunogenic of a chemotropically extracted protective antigen of *Pasteurella multocida* type A (Bovin origin) against Experimental Pasteurellosis in mice .J. General Microbiology. 113:37-43.
17. Shubber, E.; Altaif, K.; AL-Khateeb, G.; Salman, M.; and Mahdi, H. (1992). Cytogenesis studies on blood lymphocytes from sheep infected with *Fasciola gigantica* and treated with AL-Bendazole.The Iraqi J.Vet. Med. 15:10-23.
18. 18-King, M.T.; Wild, K.; Gock, E.and Eckhardt, K. (1982). 5-Brd Urdu tablets with improved depot effect analysis *in vitro* of SCE in bone marrow. J. Immunology.116:668-675.
19. Baeldour, L.M. and Endom, E. (2008). Patient information: Animal bites. Up to date for patients. (Article)USA.
20. Stahel, A. B.; Richard, K.; Kuhnert, H. and Korezak, M. (2009). Phenotypic and genotypic characterization of *Pasteurella multocida* and related isolates from rabbits in Switzerland. J.Veterinary diagnostic Investigation. 21(6):793-802.
21. Mwankon, E. S.; Odugho, M.D.; Javander, L.D.; Musa, V. and Boss, S. (2009). Investigation on the carrier rate of *Pasteurella multocida* in Black rats (*Rattus rattus*) in a commercial quail farm. African J. Clin. And Experimental Microbio. 10(1): 2-9.
22. Woolcock, J. B .and Collins, F. M. (1975). Immune mechanism in *Pasteurella multocida* infected mice. Infection and immunity.13(3): 949-957.
23. EL-Sukhon, S. N. and Abu-Kuhail, N. M. (2004). Role of an association between *Pasteurella* species and *Oestrus ovis* in Frontal Sinusitis and Rhinitis in Awassi sheep in Northern Jordan.29th World Congress of the World small Animal Veterinary Association.
24. Greenwood, D.; Finch, R.; Dawey, P. and Wilcox, M. (2007). Antimicrobial chemotherapy. 5th Ed. Oxford University press .UK.
25. Seo, J.; Lee, S.; Lee, J. And Kim, T. (2010). Protective potential an attenuated *Pasteurella multocida* which expresses only the N-terminal truncated fragment of *Pasteurella multocida* toxin.Can. J.Vet. Res.74 (1):25-29.