

التشخيص الجزيئي لأنماط المصلية K1 و K2 للكليبيسيلا الرئوية المعزولة من اخماج الجروح والحروق

عمر نعمه فليح*، ليث مصلح نجيب* ورناء كاظم محمد**

*قسم علوم الحياة/ كلية العلوم/ جامعة الأنبار

**التقنيات الإحيائية/ كلية العلوم/ جامعة بغداد

الخلاصة

تضمنت الدراسة الحالية التشخيص الجزيئي للنمط المصلي K1 والنمط K2 في العينات المعزولة من اخماج الجروح والحروق للكليبيسيلا الرئوية والتي تم عزلها من مستشفى الرمادي التعليمي ومستشفى الحروق التخصصي في مدينة الطب في بغداد وللفترة ما بين 2014/12/1 إلى 2015/4/1 وبمجموع 34 عذلة. العزلات السبعة التي تم انتخابها كانت أكثر مقاومة للمضادات الحيوية شخصت 7 عزلات بكتريا *K.pneumoniae* جزيئياً باستعمال تقنية تفاعل تضخيم السلسلة (PCR) إذ ضخمت جينات الكبسولة *magA* الخاصة بالنمط المصلي (K1) و *rcaA* الخاصة بالنمط (K2) وأظهرت النتائج إن 5 عزلات وبنسبة (71.4%) *K.pneumonia* لها علاقة بالنمط المصلي K2 لكونها أعطت حزمة واضحة بحجم 254 زوج قاعدي للجين *rcaA*، بينما لم يعطي *magA* نتيجة، لذا فإنه ليس هناك عذلة تعود إلى النمط المصلي K1. وان العزلات الباقية 2 (*K.pneumoniae* 28.6%) لا تعود لأي من النمطين المصليين K1 و K2.

الكلمات المفتاحية: الكليبيسيلا الرئوية، النمط المصلي K1 و K2، تفاعل البلمرة المتسلسل.

Molecular Detection of Serotypes K1 and K2 of *Klebsiella pneumoniae* Isolated Form Wound and Burn Infections

O. N. Flaih*, L. M. Najeb* and R. K. Mohammad**

*Biology Department/ College Of Science/ University of Al-Anbar

**Biotechnology Department/ College Of Science/ University Of Baghdad

Abstract

This study has included the molecular detection of *K. pneumoniae* between serotype K1 and K2. A total of (34) sample were collected from different clinical specimens wounds and burn during the period from December 2014 to April 2015 isolated was general alramadi hospital education. 7 isolated was of the most multi drug resistance to antibiotic. seven isolates of *K. pneumoniae* were identified by using PCR technique for amplification of *magA* a specific primer for serotype(K1), and *rcaA* a primer for capsule genes (K2). The results showed that five isolates (71.4%) of *K. pneumoniae* belong to the K2 serotype due to a clear band with a molecular size 254bp for *rcaA*. whereas neither *magA* had not given a band, therefore no isolate was belonging to K1 serotype. Thus the rest isolates (28.6%) of *K.pneumoniae* were neither K1 nor K2 and identified as serotype Non-K1/K2.

Key word: *Klebsiella pneumoniae*, Serotypes K1 and K2, PCR

المقدمة

تعد بكتريا *Klebsiella pneumoniae* من العصيات السالبة لصبغة غرام والتي يمكن عزلها من نماذج مرضية مختلفة منها اخماج الجروح والحروق حيث تكون من مسببات الشائعة لأخماج المستشفيات Nosocomial Infection إذ ترافق المرضى من كبار السن والأطفال حديثي الولادة وتعد من الممرضات الانتهازية Opportunistic وتسبب كثير من الإصابات منها التهاب المجاري البولية والتهاب القناة التنفسية والهضمية

والتسمم الدموي (1). تمتلك بكتريا *Klebsiella pneumoniae* عدداً من عوامل الضراوة التي تشترك بامراضيتها وتتضمن مستضدات المحفظة وعوامل وإنتاج الذايفانات الداخلية مثل متعدد السكريد الشحمي فضلاً عن مقاومة التأثير القاتل للمصل والمقاومة المتعددة لمضادات الحياة التي تعد السبب الرئيسي في انتشار الإصابات المكتسبة في المستشفيات، إذ تنتشر هذه البكتيريا *K. pneumoniae* بمديات واسعة في المستشفيات مما أدى هذا إلى التوجه للبحث حول إيجاد علاجات بديلة (2). في منتصف القرن الحالي ظهرت عينات تعود للجنس *K. pneumoniae* لها القدرة على تكوين التهابات خطيرة قد تؤدي إلى الموت وهذه النماذج قد لوحظ أنها مرتبطة بالأنماط المصلية K1 و K2 وهي تعد من اخطر الأنواع المصلية لكونها أكثر انتشاراً وتمتلك وسائل تستطيع من خلالها غزو أنسجة الجسم من خلال مجرى الدم (3). ومن الممكن تميز هذه الأنماط عن طريق التشخيص الجيني إذ يمتلك النمط المصلي K1 الجين *magA* (mucoviscosity-associated gene A) والذي هو محدد بهذا النمط فقط ويرتبط بالصفة فرط اللزوجة المخاطية. أما بالنسبة للنمط المصلي K2 فيرتبط ظهور صفة فرط اللزوجة المخاطية مع الجين *rcaA* والذي يقع على بلازميد اقتراني صغير الحجم (4). ونظراً لقابلية انتشارها وما يمكن إن تسببه هذه الأنماط من خطورة ولامتلاكها ضراوة عالية التي تسبب مشاكل في حالة عدم الكشف الدقيق والمبكر عنها أضرار قد تؤدي إلى موت المصاب بها لذا تهدف هذه الدراسة تهدف إلى التشخيص السريع والدقيق لأنماط الكلبسيلا الرئوية K1 و K2 بواسطة تقنية PCR وباستخدام بواقي متخصصة لجينات محددة بهذه الأنماط.

المواد وطرائق العمل

1. **العزلات الميكروبية:** أخذت العزلات السبعة من المرضى الراقدين في مستشفى الرمادي التعليمي والمصابين باخماج الجروح والحروق ومن مجموع 34 عزلة تم انتخاب العزلات السبعة اعتماداً على مقاومتها المتعددة للمضادات الحيوية. تم إجراء عدة اختبارات لغرض التشخيص الأولي والتي تتضمن الصبغ بصبغة جرام وزراعتها على وسط الماكونكي و إكار الدم إضافة إلى بعض الاختبارات الكيموحيوية كاختبار الاندول واختبار اختزال السترات بالإضافة إلى اختبار فوكاس بروسكاور (5) وقد تم استخدام عدة التشخيص API 20 E لغرض التشخيص وتم التأكد لعائديتها للجنس *Klebsiella pneumoniae*. ولغرض التشخيص النهائي تم استخدام التشخيص بجهاز vitek2. وقد تم التحري عن وجود المحفظة باستعمال التصبغ السالبة.
2. **استخلاص الـ DNA:** استخلصت عينات دنا الجينومي للعزلات البكتيرية البالغ عددها 7 عزلات بكتيرية باستخدام عدة استخلاص الدنا الجينومي للبكتيريا المنتج من شركة Geneaid والجدول (1) يوضح مكوناتها.

جدول (1) مكونات عدة استخلاص الدنا الجينومي

المكونات	الحجم
Gram+Buffer1	30ml
GT Buffer	30ml
GB Buffer	40ml
W1 Buffer	45ml
Wash Buffer2, (Add Ethanol)	25ml, (100ml)
Lysozyme	4mg/ml
Proteinase K3 (Add ddH2O)	11mg×2 (1,1ml)
Elution Buffer	30ml
GD Columns	100
2ml Collection Tubes	200

3. تفاعل البلمرة المتسلسل (PCR): يبين الجدول (2) البادئات النوعية والتي تم تصميمها بشكل خاص لهذه الدراسة والتي تستهدف جينات الهدف (*magA*) الخاصة بالنمط المصلي K1 وجينات (*rcsA*) للنمط K2 وفقاً لما ذكر (6، 7) والتي جُهزت بشكل مسحوق مجفد (Lyophilized) من شركة (AlphDNA)، وقد تمت إعادة تذيبها بحجم من الماء المقطر والمعقم بحسب توصيات الشركة للحصول على محلول خزين لكل بادئ بتركيز (Pmol/μl100) ثم حفظ هذا المحلول الخزين بدرجة حرارة -20 م°.

جدول (2) البادئات المستخدمة في تفاعل البلمرة المتسلسل

Sero type	Primers	Primer sequences	Size (bp)	Thermal cycler conditions
K1	<i>magA</i> -F	5'-GGTGCTCTTTACATCATTGC-3'	1283	94oC for 5 min 94oC for 1 min 55oC for 1 min 35 cycles 72oC for 1 min 72oC for 10 min
	<i>magA</i> -R	5'-GCAATGGCCATTTGCGTTTGCATTAG-3'		
K2	<i>rcsA</i> -F	5'-CCAGGGTTTTATTCCAGCA-3'	254	94oC for 4 min 94oC for 30sec 58oC for 45sec 35 cycles 72oC for 45sec 72oC for 10 min
	<i>rcsA</i> -R	5'-TGCCATAAGCAATGAACCAA-3'		

ومن خلال استعمال عدة تفاعل السلسلة المتعددة وحسب تعليمات الشركة المصنعة promega وكما موضح بالجدول (2) أجري التفاعل بحجم 25 مايكرو لتر. أخذ 12.5 مايكرو لتر كحجم ثابت من المزيج الرئيسي والذي يتكون من Tag polymerase, dNTPs, MgCl₂ وأكملت باقي المواد حسب الظروف المثلى لكل بادئ وتم في التجارب تغيير الظروف لغرض الوصول إلى الظروف المثلى لكل بادئ إذ تم التلاعب بدرجة حرارة الالتحام (Temperature Annealing) وكذلك الوقت المناسب لهذه المرحلة.

جدول (3) محتويات عدة PCR

المواد	الحجم
MgCl ₂	4 ملي مولر
Datp	400 مايكرو مول
dGTP	400 مايكرو مول
dCTP	400 مايكرو مول
dTTP	400 مايكرو مول
Taq polymerase	2.25 وحدة

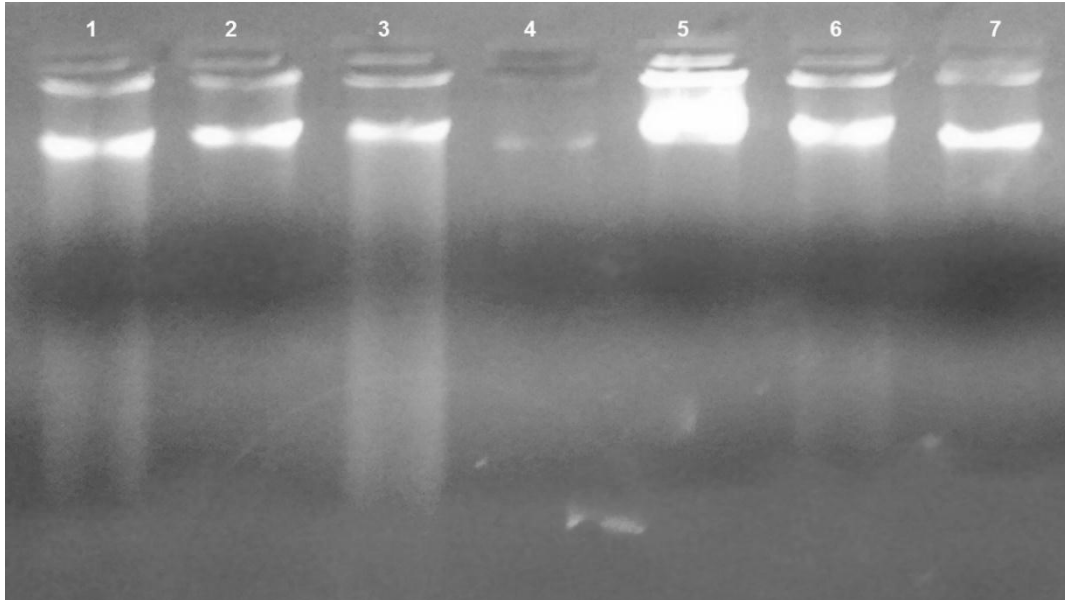
4. الترحيل الكهربائي للدنا على هلام الأكاروز Agarose gel electrophoresis of DNA

حضرت المحاليل المستخدمة في الترحيل الكهربائي بحسب ما ورد في (8، 9) وتضمنت عملية الترحيل الكهربائي على هلام الأكاروز ما يلي: حيث تم مزج 8 مايكرو لتر من كل عينة من PCR products المراد ترحيله مع 2 مايكرو لتر من محلول صبغة البروموفينول الزرقاء (دارئ التحميل) بشكل جيد وحمل مزيج كل عينة بهدوء بتحميله على حفر الهلام مع مراعاة عدم خروج العينة من على سطح الحفرة تم تشغيل جهاز القدرة Power supply وضبط عند 45 فولت لمدة 15 دقيقة ثم 60 فولت لمدة 90 دقيقة أو لغاية وصول الصبغة الزرقاء إلى ما قبل نهاية الهلام أحيانا ثم إيقاف عملية الترحيل وبعد انتهاء مدة الترحيل تم رفع الهلام من على صفيحة الهلام الخاصة بجهاز الترحيل الكهربائي تم فحص الهلام في غرفة مظلمة وذلك بتعريضه لـ (UVtransilluminator)

عند طول موجي 260 نانوميتر وصور الهلام باستخدام جهاز الأشعة فوق البنفسجية UV Light وتم تقدير الحجم الجزيئي لقطع الدنا بمقارنة موقع الحزمة وسمكها مع الدليل الحجمي القياسي (100Pb DNA Ladder). قدرت الأوزان الجزيئية للدنا اعتمادا على المسافات التي قطعتها هذه الجزيئات في الهلام والتي تتناسب عكسيا مع أوزانها الجزيئية وباستعمال قطع من الدنا معروفة الوزن الجزيئي هي الدلائل الحجمية (Markers) إذ استعمل الدليل (100PbDNA).

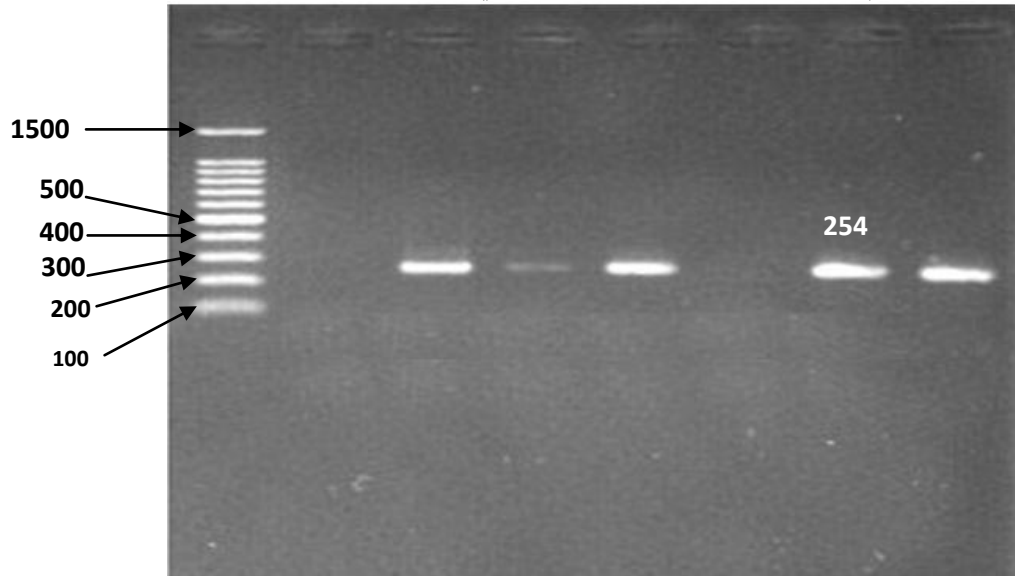
النتائج

- **العزل والتشخيص:** أظهرت نتائج الزرع الأولي للعزلات السبعة للجنس البكتيري *Kl.pneumoniae* والتي توزعت بين (3) عزلات للحروق و(4) عزلات من الجروح صفات مستعمرات بكتريا *Klebsiella spp.* حيث استطاعت النمو على وسط أكار الماكونكي وخمرت سكر اللاكتوز فيه، وأعطت مستعمرات وردية براقية ذات قوام مخاطي وهي صفة مميزة، تتميز الكليسيلا بعدم قدرتها على تحليل الدم لذا تبدو مستعمراتها على وسط أكار الدم شفافة ولماعة (10) استغلت هذه الصفة لتفريق الكليسيلا عن بعض أنواع البكتريا التي تتشابه معها بالنمو على وسط أكار الماكونكي إلا أنها تحلل الدم.
- **الفحص المجهرى:** أعطت نتائج الفحص المجهرى للشرائح المحضرة من المستعمرات والتي صبغت بصبغة كرام أنها عصيات قصيرة سالبة لصبغة كرام مرتبة بشكل مفردة أو مزدوجة أو بشكل سلاسل قصيرة مطابقة لما جاء في (11). كذلك تم الكشف عن وجود المحفظة حول الخلية البكتيرية باستعمال طريقة التصبغ السالبة إذ ظهرت المحفظة بشكل هالة شفافة حول البكتريا غير مصبوغة بالصبغة.
- **التحري عن الأنماط المصلية K1 و K2:** تم استخلاص الـ DNA لعزلات البكتيريا التي تم انتخابها من العينات التي حصلنا عليها وبواقع 7 عزلات للنوع البكتيري *Kl.Pneumoniae* توزعت بين 3 عزلات للحروق و4 عزلات من الجروح، وبعد ترحيل الـ DNA المستخلص على هلام الأكاروز أظهرت النتائج وجود الحزم وبشكل واضح في جميع العزلات السبعة المنتخبة وكما في الصورة رقم (1).



صورة (1) الترحيل الكهربائي للـ DNA الجينومي المستخلص من 7 عزلات تابعة لبكتيريا *K.pnumonia* باستعمال هلام 70 فولت/ لاكاروز 1.5% (55 دقيقة، 7 فولت اسم²)

تم قياس تركيز DNA ونقاوته إذ أظهرت النتائج أن نقاوة DNA تراوحت بين (1.56 - 1.79)، تم تضخيم النمط المصلي K1 للعزلة *Kl.pneumoniae* باستخدام تفاعل البلمرة المتسلسل بواسطة تضخيم الجين *mag A* وباستخدام زوج من البودائ المتخصصة الخاصة بهذا النمط K1 (6)، أشار (12) إن الجين *mag A* يقع ضمن أوبرون واحد والذي يكون متخصص للعائلة الجينية K1cap على أساس الصفات المصلية بغض النظر عن المصدر، وهذا ما بينته الدراسة التي قام بها (13) حيث تم التحقق من 495 عزلة من بكتيريا *Klebsiella pneumoniae* ومعزولة من أماكن مختلفة من العالم، والدراسة التي أجراها (14) حيث شخص 134 عزلة للنوع البكتيري *Klebsiella pneumoniae* وجد كلا الباحثين إن الجين *mag A* مقيد من مجموعة من الجينات الخاصة بإنتاج الكبسولة والعائد للنمط المصلي K1 واعتبر إن جميع العزلات الخالية من النمط المصلي K1 هي عزلات تعتبر سالبة أو فاقدة للجين *magA*. العزلات السبعة التي تمت دراستها تم التضخيم لها باستخدام هذه البودائ ولقد أظهرت جميع العزلات نتيجة سالبة بالنسبة لـ *mag A* وبالتالي فإن النتائج تشير بان العزلات قيد الدراسة السبعة غير تابعة للنمط المصلي K1. تم التحري عن إنتاج النمط المصلي K2 وتشخيص بكتيريا *Klebsiella pneumoniae* على أساس إنتاجها لهذا النمط حيث تم استخدام زوج من البودائ المتخصصة كما ورد في (7) العزلات السبعة التي تم تضخيم الجين (*rsc A* و *rsc A-R* و *rsc A-F*). العزلات السبعة التي تم تضخيم الجين (*rsc A*) باستخدام تفاعل البلمرة المتسلسل فقد أظهرت النتائج وكما موضح بالصورة (2) بان خمس عزلات من أصل سبعة وبنسبة (71.4%) قد أعطت نتائج موجبة حيث تميزت هذه العزلات باحتوائها على حزم بالوزن الجزيئي 254bp وبالتالي فإن هذه النتائج تشير بان هذه العزلات الخمسة تحوي على الجينات الخاصة بالنمط المصلي K2.



صورة (2) الترحيل الكهربائي لنتائج تفاعل البلمرة التسلسلي المتعدد PCR لسلسلة الـ DNA للجين *rsc A* الخاص بالنمط K2 على هلام الأكاروز بتركيز 1.5% M : الدليل الحجمي 100bp , 7-1:أرقام العزلات لبكتيريا *K. Pneumonia*.

المناقشة

أظهرت نتائج تفاعل البلمرة المتسلسل انتشار النمط المصلي K2 على النمط المصلي K1 في النماذج المعزولة من اخماج الحروق والحروق وجاءت هذه الدراسة متوافقة مع ما أشار إليه (15) بان عزلات *Klebsiella pneumoniae* ذات النمط المصلي K2 هي الأكثر انتشارا بين الإصابات البشرية من الأنواع المصلية الأخرى وهذا ما أكده أيضا (16) حيث وجد إن هذا النوع من الأنماط يعتبر من أكثر الأنواع انتشارا في الإصابات التي تصيب الإنسان سواء في الاخماج الحرقية او

الجرحية والتنفسية وأيضاً هذه النتائج كانت مطابقة لنتائج (4) إذ كان النمط المصلي K2 سائد على النمط المصلي K1 إثناء الدراسة، إلا أنها جاءت مخالفة مع نتائج العديد من الدراسات التي أشارت إلى إن النمط المصلي K1 هو الأكثر انتشاراً من الأنماط المصلية الأخرى في الإصابات المختلفة (3، 17، 18). العزلتان المتبقية والتي كانت بنسبة 28.6% صنفت حسب هذه الدراسة بأنها غير عائدة للنمط المصلي K1 و K2 وان هذه العزلتان ربما قد تتعلق بالأنواع المصلية الأخرى. ومما تجدر الإشارة إليه بان الجين *mag A* مهم جدا للنوع البكتيري *Klebsiella pneumoniae* حيث يتوافق وجوده مع وجود الطبقة اللزجة للبكتيريا ولكنه أقل انتشاراً بين العزلات المحلية الأخرى وهذا يعني بان هناك جينات أخرى لها دور في اللزوجة العالية للبكتيريا مثل الجين *rmp A* والذي تعتبر جين تنظيمي أو مظهري والذي يكون محمول على DNA الكروموسومي (19)، وهذا ما أشار إليه (20) حيث وجد إن الجين (*rsc A*) يعتبر مسؤول عن صفات اللزوجة المظهرية والعائدة للنوع البكتيري *K.pneumoniae*. إن الجينات المحمولة على DNA الكروموسومي تكون مسؤولة عن بناء الـ polysaccharide والمكونة للكبسولة في النمط المصلي K2 (21). إن DNA الكروموسومي المكون للكبسولة في بكتيريا *Klebsiella pneumoniae* للنمط المصلي K2 تكون لها القدرة على التعبير وتكوين colonic acid capsular polysaccharide وبالتالي فان التحري عن هذا الجين يعد مؤشراً مهماً للقدرة الامراضية للعزلات، وان ظهور النمط المصلي K2 في اخماج الجروح والحروق يؤكد خطورة هذا النمط والتي قد تؤدي إلى تفاقم الإصابات إلى أبعد من ذلك من حيث إصابات التسمم الدموي والتهابات السحايا وتقيحات أعضاء الجسم المختلفة هذا في حالة عدم الكشف المبكر والعلاج السريع للحالة نظراً لشدة ضراوة هذا النمط وامتلاكه قدرة عالية على اختراق دفاعات المضيف (22). إن الكشف السريع للأنماط المصلية K1 و K2 يساعد في التشخيص وعلاج أو الحد من الخطر في تقشي وانتشار المرض أو الممرض كدراسة لهذا النوع البكتيري (13). ومن هذه الدراسة فان استخدام تفاعل البلمرة المتسلسل في الكشف الجيني باستخدام الجينات (*mag A* and *rsc A*) لكونها من الطرق السريعة والتي تعطي نتائج دقيقة للتعرف على الأنماط المصلية العائدة للنوع البكتيري *K. Pneumonia* وكذلك للأنواع الأخرى التي ليست من النوعين K1 و K2.

المصادر

1. Brisse, S.; Milatovic, D.; Fluit, Ad. C.; Verhoef, J.; Martin, N.; Scheuring, S.; Köhrer, K. & Schmitz Franz-Josef. (1999). Comparative *In vitro* activities of Ciprofloxacin, Clinafloxacin, Gatifloxacin, Levofloxacin, Moxifloxacin, and Trovafloxacin against *Klebsiella pneumoniae*, *Klebsiella oxytoca*, *Enterobacter cloacae*, and *Enterobacter aerogenes* clinical isolates with alterations in GyrA and ParC proteins. *Antimicrobial agents and chemotherapy*. 43(8):2051-2055.
2. Damian, M.; Usein, C.; Palade, A.; Cociu, S. & Cosman, M. (2009). Molecular epidemiology and virulence characteristics of *Klebsiella pneumoniae* strains isolated from hospital-associated infections. *The Open Epidemiol. J.*, 2: 69-78.
3. Fang, C. T.; Lai, S. Y.; Yi, W. C.; Hsueh, P. R.; Liu, K. L. & Chang, S. C. (2007). *Klebsiella pneumoniae* genotype K1: an emerging pathogen that causes septic ocular or central nervous system complications from pyogenic liver abscess. *Clin. Infect. Dis.*, 45(3):284-293.
4. Lin, Y. C.; Min, C. L.; Hui, L. T.; Hsu, C. L.; Ching, H. C.; Keh, S. L.; Chingju, L.; Chien, S. C.; Ming, K. C.; Chuan, M. C. & Yi, C. L. (2011). Assessment of hypermucoviscosity as a virulence factor for experimental *Klebsiella pneumoniae* infections: comparative virulence analysis with hypermucoviscosity-negative strain. *BMC. Microbio.*, 11(50):1-8.
5. العاني، يوسف رافع؛ نجيب، ليث مصلح؛ حسين، عبد الوهاب بديوي؛ فياض، هديل محمد؛ عبد الرزاق، عاصف حسن وعلي، أيوب، إبراهيم. (2011). دراسة بعض التغيرات المناعية الناتجة عن تلقيح الأرانب المحلية ببكتيريا *Klebsiella* المضعفة. مجلة الأتبار للعلوم البيطرية، 4 (2): 90-95.
6. Fang, C. T.; Chuang, Y. P.; Shun, C. T.; Chang, S. C. & Wang, J. T. (2004). A novel virulence gene in *Klebsiella pneumoniae* strains causing primary liver abscess and septic metastatic complications. *J. Exp. Med.*, 199(5):697-705.

7. Rand, M. & Abd Al-Rhman, M. A. A. (2015). Determination the Relationship between Some genetic Aspects with the Capsule Formation for Pathogenic *Klebsiella pneumoniae* Serotypes K1 & K2. Iraqi J. Sci., 56 (2B):1385-1393.
8. Dillon, J. A.; Nasim, A. & Nestmann, E. (1985). Recombinant DNA Methodology. John Wiley & Sons Inc., Mississauga, Ontario, Canada.
9. Ausubel, F. M.; Brent, R. & Kingston, R. E. (1995). Short Protocols in Molecular Biology, 3rd edn., John Wiley & Sons, New York.
10. Jawetz, E.; Melnick, J. L. & Adelberg, E. A. (2006). Medical Microbiology. 23th ed. The McGraw-Hill Companies, Los Altos California. USA.
11. Holt, J. G.; Kreig, N. R.; Sneath, P. H. A.; Stanley, J. T. & Williams, S. T. (1994). Bergy's manual of determinative bacteriology. 9th ed., Williams and Wilkins, USA. PP. 532-553.
12. Chuang, Y. P.; Fang, C. T.; Lai, S. Y.; Chang, S. C. & Wang, J. T. (2006). Genetic determinants of capsular serotype K1 of *Klebsiella pneumoniae* causing primary pyogenic liver abscess. J. Infect. Dis., 193:645-654.
13. Struve, C.; Bojer, M.; Nielsen, E. M.; Hansen, D. S. & Krogfelt, K. A. (2005). Investigation of the putative virulence gene *magA* in a worldwide collection of 495 *Klebsiella* isolates: *magA* is restricted to the gene cluster of *Klebsiella pneumoniae* capsule serotype K1. J. Med. Microbiol., 54: 1111–1113.
14. Yeh, K.; Chang, F.; Fung, C.; Lin, J. & Siu, L. (2006). *magA* is not a specific virulence gene for *Klebsiella pneumoniae* strains causing liver abscess but is part of the capsule polysaccharide gene cluster of *K. pneumoniae* capsule serotype K1. J. Med. Microbiol., 55:803-804.
15. Yu, W. L.; Ko, W. C.; Cheng, K. C.; Lee, C. C.; Lai, C. C. & Chuang, Y. C. (2008). Comparison of prevalence of virulence factors for *Klebsiella pneumoniae* liver abscesses between isolates with capsular K1/K2 and non-K1/K2 serotypes. Diagn. Microbiol. Infect. Dis., 62: 1-6.
16. Fung, C. P.; Hu, B. S.; Chang, F. Y.; Lee, S. C.; Kuo, B. I.; Ho, M.; Siu, L. K. & Liu, C. Y. (2000). A 5year study of the seroepidemiology of *Klebsiella pneumoniae*: High prevalence of capsular serotype K1 in Taiwan and implication for vaccine efficacy. J. Infect. Dis., 181(6):2075-2079.
17. Victor, L. Y.; Dennis, S. H.; Wen, C. K.; Asia, S.; Keith, P. K.; Anne, V. G.; Herman, G.; Marilyn, M. W. & Vicente, J. B. (2007). Virulence Characteristics of *Klebsiella* and Clinical Manifestations of *K. pneumoniae* Bloodstream Infections. Emer. Infect. Dis., 13(7):986-993.
18. Fung, C. P.; Chang, F. Y.; Lee, S. C.; Hu, B. S.; Kuo, B. I.; Liu, C. Y.; Ho, M. & Siu, L. K. (2002). A global emerging disease of *Klebsiella pneumoniae* liver abscess: is serotype K1 an important factor for complicated endophthalmitis? Gut. 50(3): 420-424.
19. Rahn, A. & Whitfield, C. (2003). Transcriptional organization and regulation of the *Klebsiella pneumoniae* K30 group 1 capsule biosynthesis (*cps*) gene cluster. Mol. Microbiol., 47: 1045-1060.
20. McCallum, K. L. & Whitfield, C. (1991). The *rcaA* gene of *Klebsiella pneumoniae* O1:K20 is involved in expression of the serotype-specific K (capsular) antigen. Infect. Immun., 59:494-502.
21. Arakawa, Y.; Wacharotayankun, R.; Nagatsuka, T.; Ito, H.; Kato, N. & Ohta, M. (1995). Genomic organization of the *Klebsiella pneumoniae* *cps* region responsible for serotype K2 capsular polysaccharide synthesis in the virulent strain Chedid. J. Bacteriol., 177:1788-1796.
22. Sahly, H.; Aucken, H.; Benedí, V. J.; Forestier, C.; Fusing, V.; Hansen, D. S.; Ofek, I.; Podschun, R.; Sirot, D.; Tomás, J. M.; Sandvang, D. & Ullmann, U. (2004). Increased serum resistance in *Klebsiella pneumoniae* strains producing extended-spectrum β -lactamases. Antimicrob. agents chemother., 48(9): 3477-3482.