

Study the invasion activity of *Listeria monocytogenes* isolated from women with repeated abortion by cell line technetion

دراسة القابلية الاجتياحية لجرثومة *Listeria monocytogenes* المعزولة من النساء المجهضات باستعمال تقنية الزرع النسيجي

د.وفاء صادق ألوزني
كلية العلوم/جامعة كربلاء

البحث مسنل من أطروحة اشرف عليها الباحث

الخلاصة

تم التحري عن جرثومة *Listeria monocytogenes* في 109 عينة سريرية تمثلت بمسحات المهبل العليا (High vaginal swabs) وعينات المشيمة (Placenta) في النساء المجهضات. حيث عزلت بنسب اصابة تمثلت بـ 2.43% من كل مسحات المهبل العليا البالغة 82 عينة و 3.80% من كل عينات المشيمة البالغة 27 عينة. زرعت العزلات التي تم الحصول عليها على الأوساط الانتقائية والتفريقية وتم تشخيصها كيموحيويا" كما اختبرت حساسيتها للمضادات الحيوية المختلفة إذ أظهرت تلك العزلات مقاومة لأكثر من مضاد حيوي واحد ، فقد كانت جميعها حساسة لكل من المضاد الحيوي الامبسلين (Ampicillin)والجنتاميسين (Gentamicin) ، في حين كانت جميعها مقاومة لحامض النالديكسيك (Nalidixic acid). أظهرت النتائج وجود اختلاف في قابلية العزلات الجرثومية على اجتياح المزارع النسيجية أحادية الطبقة الخاصة بالخلايا الظهارية السرطانية لحنجرة البشر (Human carcinoma larynx epithelial cell (Hep – cell) من خلال الاختلاف في لوغاريتم العدد الجرثومي الحي المسترد من تلك الخلايا فقط استردت العزلة (Lis-3) المحصل عليها من نسيج المشيمة بأعلى عدد لوغاريتمي من المزارع النسيجية والبالغ (4.71) بينما استردت العزلتين (Lis-1) و (Lis-2) المحصل عليها من مسحات المهبل العليا(3.35)(3.88) على التوالي ، بينما مثل (2.91) لوغاريتم العدد الجرثومي المسترد من العزلة (Lis.S1) .

Abstract

The study was achieved to investigate the *Listeria monocytogenes* in clinical samples such as high vaginal swabs and placenta samples from women with repeated abortion . *L. monocytogenes* was isolated in percentage of (2.43%) from high vaginal swabs samples and (3.8 %) from placenta samples .The isolated bacteria were diagnosed on the basis of morphology & biochemical reaction. The susceptibility of isolates to different antimicrobial agent was also studied. It appeared that all isolates were totally resistant to Nalidixic acid but they were totally sensitive to Ampicillin and Gentamicin

In this study determined the invasion activity of isolated bacteria to human epithelial cell line by count the log number of bacteria cell isolates from these cell line after infection by each one of isolated bacteria. The result show that (Lis3) which isolated from placenta give high log number(4.71) followed by the log number of (Lis1) and (Lis2) (3.88) and(3.38) respectively, which obtained from high vaginal swab and log number of (LisS1)(2.91).

المقدمة

تتميز جرثومة *Listeria monocytogenes* بأمكانية تنميتها في بعض الأوساط الزراعية الاعتيادية ، فعند تنميتها على وسط زرع اعتمادي كوسط الغراء المغذي (Nutrient agar) تظهر مستعمراتها بعد (24-48) ساعة بشكل دائرة شفافة مائبة القوام ذات حافة كاملة الاستدارة شبيهة بقطرات الندى0 وصفت جرثومة *Listeria monocytogenes* مجهريا" بأنها جرثومة موجبة لملون غرام غير مكونة للأبواغ والكبسولة ، متحركة وذات شكل عصوي قصير يتراوح طولها ما بين 0.5-1.5 ميكرومتر. تتميز بخاصية (Pleomorphic) حسب أماكن تواجدها ونموها فقد توجد بشكل خلايا عسوية مفردة وعلى هيئة سلاسل قصيرة مرتبة على شكل حرف (V أو L) أو بشكل مكورات مزدوجة (Diplococci) (1)0 تعد جرثومة *Listeria monocytogenes* واحدة من الجراثيم القادرة على البقاء والتكاثر في مدى واسع من الظروف البيئية المتغيرة حيث تتميز بأنها هوائية أو لاهوائية اختيارية (Aerobic or Facultative anaerobic) في حين عددها البعض من الأنواع ذات الاحتياج القليل للأوكسجين (Microaerophilic) لكن معظم البحوث توصلت إلى إن جرثومة الليستريا تنمو

بصورة أفضل تحت الظروف الهوائية كما تظهر جرثومة الليستريا قابلية عالية للنمو بمدى حراري واسع يتراوح ما بين (4-45 م) إن لقدرة جرثومة *L. monocytogenes* على البقاء في الطبيعة فضلا عن قابليتها على النمو بدرجة حرارة (4 م) ساعدها على البقاء والتكاثر في مختلف أنواع الأغذية مثل الحليب الخام، الخضروات، اللحوم الحمراء والبيضاء ومختلف الأغذية البحرية الملوثة بها (2).

وقد سبب كون هذه الجرثومة واحدة من الجراثيم شائعة الوجود في كل من التربة والماء وحتى في القناة المعوية للحيوانات الداجنة، تعرض كل من العاملين في المسالخ والمزارع، النساء الحوامل، الأطفال حديثي الولادة وكبار السن بالإضافة إلى المرضى ضعيفي الجهاز المناعي مثل مرضى السرطان والسكري إلى الإصابة بجرثومة الليستريا عن طريق تناول الأطعمة الملوثة بها (3) حيث تظهر أعراض الإصابة عادة بعد مرور 11-70 يوما من تناول الأطعمة الملوثة بها والتي تتمثل باضطراب معوي حاد مشابه لبقية الأمراض المنتقلة مع الغذاء (4)، إما في النساء الحوامل فتظهر أعراض مشابهة لأعراض الإصابة بالأنفلونزا مع حمى وتقيؤ وغثيان وإسهال منتهية بالإجهاض (Miscarriage)، الولادة المبكرة للجـنين (Premature labor) أو موت الجنين (Still birth) عند عدم السيطرة على الإصابة وعبور الجرثومة حاجز المشيمة (5).

كما إن جرثومة *L. monocytogenes* المحمولة بواسطة الخلايا البلعمية الكبيرة (Macrophage) تنتقل من الأمعاء إلى أعضاء الأخرى مثل الكبد والطحال والعقد اللمفية بواسطة الدم أو اللمف حيث تقتل اغلب الجراثيم الداخلة إلى الكبد بواسطة الخلايا البلعمية الكبدية Kupffer cells وبسبب حالة الضعف في الجهاز المناعي خصوصا نقص في الخلايا اللمفية التائية (T cell) التي يعاني منها المرضى ضعيفي الجهاز المناعي والنساء الحوامل تصبح جرثومة *L. monocytogenes* قادرة على التضاعف في الخلايا الكبدية والخلايا البلعمية بعد حوالي 2-5 أيام من بدء الإصابة وعند عدم السيطرة على الإصابة تنتقل الجرثومة وهي داخل الخلايا البلعمية مع مجرى الدم إلى العديد من الأعضاء الأخرى كالدماع والرحم (6و7) وذلك بسبب قدرتها العالية على اختراق الحواجز الثلاثة الرئيسية في جسم المضيف وهي الحاجز المعوي (Intestinal barrier) وكلاهما حاجزي الدم - الدماغ (Blood brain barrier) والمشيمة (Placenta barrier) في المرأة الحامل مؤدية بذلك إلى تطور التهاب السحايا (Meningitis) و الدماغ (Encephalitis) فضلا عن موت الجنين عند النساء الحوامل (8) إما عند حصول الإصابة في النساء الحوامل اللاتي يعانين من نقص في الاستجابة المناعية الخلوية نتيجة للاختلال بالمعدلات الهرمونية من جهة وعملية الضعف المناعي الذي يحدث في جسم المرأة الحامل لتجنب عملية رفض الجنين وضمان بقائه داخل جسم الأم من جهة أخرى (9، 10) وبما إن المناعة المؤثرة ضد الإصابة بجرثومة الليستريا تعتمد بصورة رئيسية على المناعة الخلوية المتضمنة إفراز العديد من الوسائط الكيمائية بواسطة الخلايا اللمفية التائية المساعدة (T-helper cell) والتحليل المباشر للخلايا المصابة بواسطة الخلايا التائية السامة (Cytotoxic T cell) فان الخلل الحاصل بتلك الاستجابة سيساعد جرثومة الليستريا على عبور حاجز المشيمة مؤديا إلى إصابة الجنين وظهور أعراض الإصابة بالسحايا والتهاب الدماغ بعد 14 يوم من ولادته (11).

Material and Methods

المواد و طرائق العمل

1 جمع العينات السريرية

تم خلال الفترة من شهر تشرين الأول 2004 ولغاية شهر أب 2005 جمع 82 مسحة مهبل عليا (High vaginal swab) من 82 امرأة مجهزة اللاتي يعانين من الإجهاض المتكرر، تراوحت أعمارهن ما بين 19-40 سنة وبواقع ثلاث مسحات مهبل عليا لكل امرأة مجهزة. كما تم جمع 27 عينة مشيمة (Placenta) من النساء المجهضات حال وصولهن إلى صالات العمليات في كل من مستشفى ابن سيف للنسائية والتوليد / بابل ومستشفى الولادة والأطفال / بابل بالإضافة إلى العديد من العيادات والمختبرات الطبية الخاصة في محافظة بابل حيث تم التعامل مع العينات كما يلي

0A مسحات المهبل العليا

قسمت مسحات المهبل العليا إلى ثلاث مجاميع حيث وضعت المسحة الأولى لكل مريضة في الأنابيب الحاوية على 10 مليلتر من وسط *Listeria enrichment broth* إما المسحة الثانية فقد وضعت في الأنابيب الحاوية على وسط *Modified Fraser broth (MFB)* حين زرعت المسحة الثالثة مباشرة على الإطباق الحاوية ووسط *Oxford agar* وسط غراء تربتك الصويا وخالصة الخميرة الحاوي 5% دم بشري. حضنت الإطباق والأنابيب بدرجة حرارة 37 م لمدة 24 ساعة بعدها نقل عدد من المستعمرات النامية وما يقارب 0.1 مليلتر من العالق الخلوي في الأنابيب المحضونة على سطح وسط *Oxford agar* ووسط *Palcam agar* وحضنت الإطباق بدرجة حرارة 37 م لمدة 24 ساعة ولوحظ نمو الجراثيم (12).

0B عينات المشيمة

قطعت الكتلة النسيجية (Autopsy) المأخوذة من المشيمة إلى قطع صغيرة يتراوح وزن الواحدة منها ما بين 15-20 غرام حيث أخذت القطع القريبة من الحبل السري ووضعت في أنبوبة معقمة ذات غطاء محكم. ثم غسل النسيج جيدا باستعمال المحلول الملحي المعقم بتركيز 0.85% بعدها أضيف 5 مليلتر من المحلول الملحي الفسيولوجي إلى قطعة المشيمة المأخوذة وتم مجانستها (Homogenize) وذلك بتحريك قطعة المشيمة مع المحلول الملحي وبسرعة باليد بدون استخدام خلاط كهربائي واستمرار التحريك لمدة 10 دقائق ثم حضرت سلسلة من التخفيفات الثنائية لعالق المشيمة الأصلي (Original suspension) وذلك بأخذ 0.5 مليلتر من عالق المشيمة وإضافته إلى الأنابيب الحاوية على 0.5 مليلتر من وسط مرق نقيع القلب والدماغ المضاف له 1% كلوريد الليثيوم وبهذا يتم الحصول على التراكيز (1:2 - 1:128) عندها نشر 0.1 مليلتر من كل تخفيف على الإطباق الحاوية

وسط أغار تربتون الصويا ووسط أغار ليستريا الانتقائي الأساس وبمعدل طبقين لكل تخفيف وحضنت الأطباق بدرجة حرارة 26 م 37 م لمدة 24 ساعة .

لوحظ شكل وعدد المستعمرات النامية على الأطباق الصلبة ثم نقل عدد من المستعمرات على الأوساط المذكورة بعد الحضن إلى الأنابيب الحاوية على وسط مرق فراسر المحور (MFB) وحضنت الأنابيب بدرجة حرارة 37 م لمدة تتراوح من 24-48 ساعة . نقل بعدها 0.1 مليلتر من وسط (MFB) إلى وسط Palcam agar وحضنت الإطباق بدرجة حرارة 37 م لمدة 24 ساعة كما ترك العالق الأصلي للمشيمة بدرجة حرارة 4 م لمدة 7 أسابيع على إن تكرر عملية التخفيف لعالق المشيمة الأصلي المخزون أسبوعياً" (12)0

2-تشخيص الجرثومة

تم التشخيص الأولي للجرثومة بعد إجراء كافة الفحوصات البايوكيميائية التشخيصية الأولية في المختبر. وبالمقارنة مع النتائج المرجعية المبينة في (13)0

03 اختبار حساسية الجرثومة للمضادات الحيوية المختلفة

اختبرت حساسية جرثومية *Listeria monocytogenes* للمضادات الحيوية المختلفة على وفق طريقة (14) . وقرأت النتائج بقياس قطر منطقة التثبيط ومقارنتها بالجدول القياسية المحددة من قبل أطلس وجماعته (15)

04تحديد القابلية الاجتياحية لعزلات جرثومة *L. monocytogenes* باستعمال تقنية الزرع النسيجي

اجري هذا الفحص وفق ما جاء في (16, 17) وعلى النحو التالي :

A- تم الحصول على العالق الخلوي من الخلايا الظهارية السرطانية لحنجرة البشر Human carcinoma larynx (epithelial cell (Hep-cell) بصورة جاهزة ومنشطة وبتركيز $10^6 \times 1$ خلية/مليتر في وسط (RPMI 1640) من مركز التقنيات الإحيائية/جامعة النهرين.

B- زرعت كل عذلة من عزلات جرثومة *L. monocytogenes* في 250مليتر من وسط نقيع القلب والدماغ وحضنت لمدة 18 ساعة بدرجة حرارة 37م ثم نبذ المزروع الجرثومي بالمنبذه المبردة بسرعة 6000 دورة /دقيقة لمدة 30 دقيقة بدرجة 4 م غسلت الخلايا المجموعة مرتين باستخدام محلول دارئ الفوسفات الملحي ذو الباء هاء 7.2, وأخيراً" علق الراسب بكمية مناسبة من دارئ الغسل نفسه ليعطى امتصاصية قيمتها 1 بجهاز المطياف وعلى طول موجي 600 نانومتر. للحصول على عالق جرثومي بتركيز $10^9 \times 1$ خلية /مليتر ثم خفف تخفيف عشري للحصول على التركيز $10^8 \times 1$ خلية /مليتر .

C- نقل 0.1 مليلتر من العالق الخلوي المذكور في الفقرة (A) إلى كل حفرة من حفر صفيحة الزرع النسيجي (Multi-well plate) ثم حفظت الصفيحة لمدة 24-48 ساعة في الحاضنة بدرجة حرارة 37م وبوجود 5% غاز ثاني اوكسيد الكربون (CO₂) . بعد التأكد من وجود النمو الخلوي تم إضافة 0.1 مليلتر من العالق الجرثومي الخاص بكل عذلة من العزلات الجرثومية المحضرة وفق الفقرة (B) إلى كل حفرة من حفر الصفيحة وبواقع 5 مكررات للعذلة الواحدة بحيث تكون نسبة الخلايا الجرثومية إلى الخلايا الجسمية الحية 1:100 خلية جرثومية /خلية جسمية. تركت المزارع النسيجية بالحاضنة بدرجة 37 م لمدة ساعتين عندها غسلت الخلايا مرتين باستعمال محلول دارئ الفوسفات الملحي . بعدها أضيف 0.1 مليلتر من محلول المضاد الحيوي جنتاميسين إلى كل حفرة من حفر الصفيحة الخلوية وتركت لمدة 30 دقيقة بدرجة حرارة الغرفة 20- 25 م. بعدها غسلت الصفيحة الخلوية باستعمال محلول دارئ الفوسفات الملحي عدة مرات . أخيراً" علقت خلايا كل حفرة باستعمال 0.1 مليلتر من دارئ الفوسفات الملحي وذلك من خلال القيام بعملية التحريك الميكانيكي باستعمال ماصة باستور (Pasteur pipette). عندها حضرت 4 أنابيب معقمة في كل منها 0.9 مليلتر من ماء مقطر معقم بارد لكل حفرة من حفر الصفيحة الخلوية. ونقل حجم 0.1 مليلتر من العالق الخلوي إلى الأنبوب الأول ورج بشكل جيد ثم عملت سلسلة التخفيف العشرية بنفس الطريقة . بعدها نقل 0.1 مليلتر من كل أنبوب إلى سطح وسط أغار تربتون الصويا وخالصة الخميرة . وباستعمال الناشر الزجاجي المعقم نشر العالق جيداً" وحضنت الإطباق بدرجة حرارة 37 م لمدة 24 ساعة. عندها تم حساب عدد المستعمرات الجرثومية النامية وسجلت النتائج بعد زرع الجراثيم النامية على الأوساط الانتقائية وعمل بعض الفحوصات التشخيصية كعمل مسحة ملون غرام وفحوصات الحركة والكاتالاز وغيرها .

5- التحليل الإحصائي Statistical Analysis

تم تحليل النتائج وفق التصميم العشوائي الكامل Complete randomized design باستخدام اختبار (F) للاستدلال على المعنوية واستخدام اقل فرق معنوي (Significant difference test (LSD) لإظهار معنوية النتائج . كما تم حساب الانحراف المعياري (Standard deviation (SD) لهذه البيانات (18) .

النتائج والمناقشة

01 عزل وتشخيص العزلات الجرثومية

أظهرت نتائج الدراسة الحالية الحصول على عزلتين 2 (2.43%) فقط من جرثومة *Listeria monocytogenes* من كل عينات المهبل العليا (High vaginal swabs) البالغة 82 عينة والتي أعطي لهما الرمز (Lis-2, Lis-1) وعذلة واحدة فقط 3.7 % من كل عينات المشيمة (Placenta) البالغة 27 عينة وأعطى لها الرمز (Lis-3) (جدول (1) 0 كما حصل أيضاً" على عذلة واحدة من تلك الجرثومة من (مختبر الصحة المركزي / بغداد) والتي أعطيت الرمز (Lis- S1) .

لوحظ من خلال نتائج الدراسة الحالية صعوبة عزل جرثومة *L.monocytogenes* من العينات السريرية المختلفة ، توافقت هذه النتيجة مع الدراسة المسحية التي قام بها بعض الباحثين للفترة من 1971 ولغاية 1997 والتي أثبت فيها قلة أعداد هذه الجرثومة

المعزولة من العينات السريرية المختلفة 11% مقارنة بنسبة عزلها العالية 83 % من المصادر البيئية والغذائية المختلفة (17) .

عزى العديد من الباحثين العلاقة العكسية بين القدرة العالية لجرثومة الليستريا لإصابة المشيمة المقرون بموت الجنين وقلة عزلها من هذا النسيج لقابلية الجرثومة الواضحة لاجتياح وعبور حاجز المشيمة وإحداث الإصابة فيه بفعل ماتمملكة من عوامل اجتياحية مهمة كبروتين Internalin B (الذي يتميز بدوره الفعال في عبور الجرثومة للخلايا البطانية المبطنة للحبل السري في الإنسان) إلى جانب الانخفاض الواضح في نسبة الخلايا التائية المساعدة (T- helper cells) ونظام المتمم ضمن نسيج المشيمة لتجنب رفض الجنين ، كما إن لقدرة الخلايا اللمفية السامة (Cytotoxic T cells) الموجودة بنسب مرتفعة ضمن نسيج المشيمة على تحليل الخلايا المصابة بجرثومة الليستريا بسرعة وإثارة العديد من التفاعلات المناعية الحادة ضمن هذا النسيج الأثر الواضح في قلة عزل تلك الجرثومة من ذلك النسيج وأحداث الإجهاض (19،21،20)

أما صعوبة عزل جرثومة الليستريا من 144 مسحة مهبل لنساء يعانين من الإجهاض المتكرر فقد أرجعها الباحثين إلى البيئة الحامضية في منطقة المهبل بسبب وجود جرثومة *Lactobacillus* التي تعد النبيت الطبيعي المهم في تلك المنطقة والتي تتميز بقابليتها العالية على إنتاج Bacteriocin والأحماض العضوية التي تعد من المثبطات لنمو جرثومة الليستريا والجراثيم الملوثة الأخرى في تلك المنطقة فضلا عن عمليات الإزاحة الميكانيكية الناتجة من حالة النزف الدموي التي تعاني منها المرأة المجهضة (22).

جدول (1): عدد العزلات والنسبة المئوية لعزل جرثومة *Listeria monocytogenes* من العينات السريرية.

مصدر العزل	عدد العينات الكلي	عدد العزلات	النسبة المئوية للعزل
مسحات المهبل العليا High vaginal swab	82	2	2.43 %
المشيمة Placenta	27	1	3.80 %
المجموع الكلي	109	3	2.3 %

النسبة المئوية توضح نسبة عدد العزلات من العدد الكلي للعينات لكل مصدر عزل

02 اختبار صفة حساسية عزلات جرثومة *Listeria monocytogenes* للمضادات الحيوية

اختبرت قابلية عزلات جرثومة *L. monocytogenes* المحصل عليها من خلال هذه الدراسة على مقاومة مختلف المضادات الحيوية ، حيث أظهرت هذه العزلات تباينا واضحا في نمط مقاومتها للمضادات الحيوية المختلفة فضلا عن قابلية بعض العزلات لمقاومة أكثر من مضاد حيوي واحد . فقد ظهر وبوضوح من خلال النتائج المحصل عليها في هذه الدراسة إن كل العزلات كانت مقاومة لكل من المضاد الحيوي الباستراسين وحمض النالديكسيك ، في حين كانت جميعها حساسة للمضاد الحيوي الامبسلينو الجنتاميسين . كما اختلفت قابلية هذه العزلات واحده عن الأخرى في نمط حساسيتها ومقاومتها لباقي المضادات الحيوية المستعملة (جدول2) . علل العديد من الباحثين التباين الظاهر في حساسية ومقاومة عزلات جرثومة *L. monocytogenes* للمضادات الحيوية المختلفة لكون هذه الجرثومة تتميز بقدرتها على اكتساب الجينات المسؤولة عن المقاومة من مصادر خارجية محددة وباستعمال العديد من العوامل الجينية المتحركة (Mobile genetic elements) مثل الجينات المتنقلة الذاتية (Self transferable gene) والبلازميدات المتحركة (Mobilizable plasmids) (23،24)

جدول (2): حساسية ومقاومة عزلات جرثومة *L. monocytogenes* للمضادات الحيوية

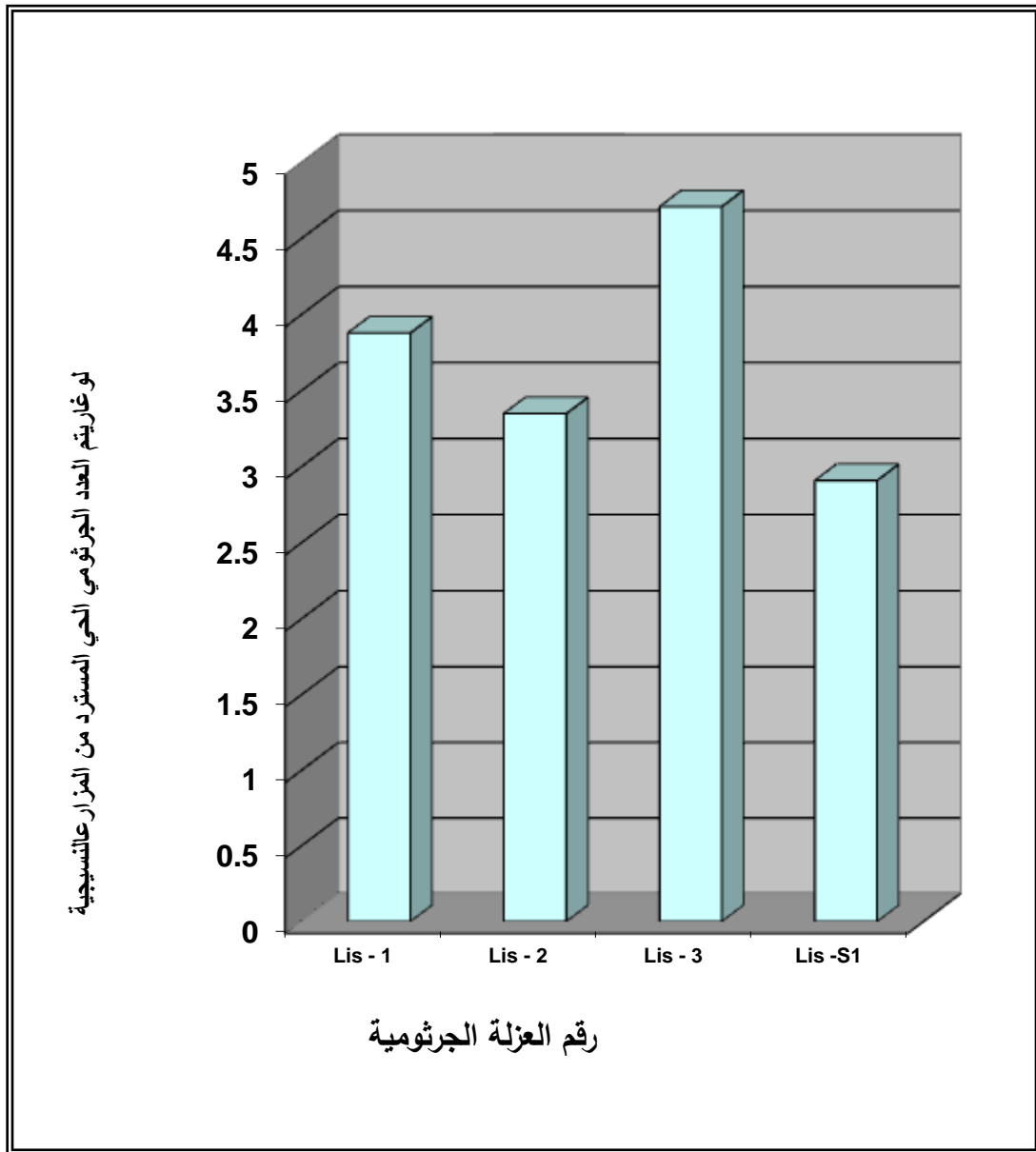
المضاد الحيوي	Lis-1	Lis-2	Lis-3
ارثرومايسين	R	S	R
امبيسلين	S	S	S
اموكسيلين	S	R	R
ترايموكسازول	S	S	R
نتراسايكلين	S	S	S
جنتاميسين	S	S	S
حامض النالديكسك	R	S	R
ستربتومايسين	S	S	R
لينكوميسين	S	S	R
كلينداميسين	S	S	R
كلورامفينيكول	S	R	S
نيومايسين	S	R	R
الباستراسين	R	R	R

R مقاومة
S حساسة

03 دراسة القابلية الاجتياحية لجرثومة *Listeria monocytogenes* باستعمال المزارع النسيجية .

اختبرت قابلية عزلات جرثومة *Listeria monocytogenes* المحصل عليها في هذه الدراسة على اجتياح المزارع النسيجية أحادية الطبقة الخاصة بالخلايا الظهارية السرطانية لحنجرة البشر (Human carcinoma larynx epithelial cell (Hep – cell) ، حيث أظهرت النتائج وجود اختلاف في قابلية العزلات الجرثومية على اجتياح تلك المزارع النسيجية من خلال الاختلاف في لوغاريتم العدد الجرثومي الحي المسترد من تلك الخلايا بعد إصابتها و تحليلها لحساب عدد الجراثيم الداخلة فيها شكل (1) .

إن العزلة (Lis-3) استردت بأعلى عدد لوغاريتمي من المزارع النسيجية والبالغ (4.71) ، في حين بلغ لوغاريتم العدد الجرثومي الحي المسترد لكل من العزلتين (Lis-1) و (Lis-2) (3.35) و (3.88) على التوالي ، بينما مثل (2.91) لوغاريتم العدد الجرثومي المسترد من العزلة (Lis.S1) ، الشيء الذي أكد القدرة الاجتياحية العالية التي تتميز بها العزلة (Lis-3) مقارنة بالعزلات الجرثومية الأخرى خصوصاً العزلة (Lis.S1) التي كانت نسبة استردادها من المزارع النسيجية قليلاً بصورة عامة . استخدمت العديد من المزارع النسيجية لتحديد القابلية الاجتياحية لجرثومة *L. monocytogenes* مثل المزارع النسيجية الخاصة بالخلايا الكبدية (Hepatocyte cells) والظهارية (Epithelial cells) حيث تم اختيار تلك المزارع النسيجية اعتماداً على وجود مستقبلات خاصة لنوع بروتيني خاص على سطح خلايا تلك الجرثومة يدعى Internalin B الذي يلعب دوراً مهماً في اجتياح جرثومة الليستريا للأنسجة البشرية المختلفة (25) حيث تعمل تلك الجراثيم على إنتاج بروتين Internalin B بكمية كبيرة عند وجودها داخل خلايا المضيف وذلك لزيادة القدرة الاجتياحية لها وعبور الحواجز المختلفة مثل حاجز المشيمة من جهة والهروب من المناعة الخلطية المتمثلة بالأجسام المضادة والتمتصات من جهة أخرى (26) .



شكل (1): تحديد العزلة الجرثومية الأكثر كفاءة في اجتياح المزارع النسيجية

References

1. Dallmier, A. and Martin, S. (1988). Catalase and superdismutaseactivities after heat Injury of *Listeria monocytogenes* . Appl. Environ.3(1): 33 -32.
2. Ahmed ,M .E. (1990). Isolation of *Listeria monoclonal* milk cansEgypt.T. Vet .Sci. 27. 22-28.
3. Beltra, N.; Gillern, R.; Castilloenho, A. and Valderssean, S(1991). Bacteriamicmeningoencephalitisdue to *Listeria monocytogenin* animmunocompetent adult . Rev. Med. Chil . 119 (4): 436- 439.
- 4.Sfier, J.; Bloomfield, J.; Aspillag, C. and Ferreiro, M. (1990). Early onsetneonatalepticemia caused by *Listeria monocytogenes*Rev. Chil.Pediat. 61:330.
- 5.Silver, HM. (1998). Listeriosis during pregnancy. Obstel. Gynecol. Surv.53:737-740.
6. Cossart, P. G. and Lecuit, M. K. (1998). Interactions of *Listeria monocytogenes*with mammalian cell during entry and actins based movementbacterial factors cellular ligands and signaling. EMBO. J.17:3797-3806.
7. Desprez, D.; Feldman, G. and Michell, H. (1994) . Acute hepatitis causedby*Listeria monocytogenes* infection. Gastroenterol. Clin. Biol.18 : 516 -519.
8. Dussurget, D. S.; Pizarr, J. D.andCossart. P. H. (2004). Molecular determinants of*Listeria monocytogenes* virulence. Ann. Rev. Microbiol. 58: 587-610.
9. Bakardjiev ,A.; Stacy, B; Fish, S. and Portnoy, D.(2004).Listeriosisinthe pregnant guinea pig : a model of vertical transmission.Infect .Immun .72 (1) :489 -497 .
10. Marino, M.; Braun, L.; Cossart, P. and Ghosher, P. (2000). A frameworkfor interpreting the lucine rich repeats of the *Listeria internalins*. PNAS.97(16):8784-8788.
11. Benshushan, A.; Tsafirir, A.; Arbell, R. M.; Rahawer, G.M.; Ariel, I. andRoj,N.M. (2002). *Listeria* infection during pregnancy : A (10)yearexperience .IMAJ. 4 :776 -780.
12. Collee, J. G.; Fraser, A. G.; Marmion, B. P. and Simmon, A. (1996) Mackie and McCartney medical microbiology. 14thed ., The Churchill livingstone.Inc. USA.
13. Baron, E. J.; Petersonee, L. R. and Finegoldens, S. M. (1995). BaileyScottsDiagnostic microbiology. 9thed.,The C.V. Mosby Company,USA.
14. Harley, J. H. and Prescott, L. F. (1996). Laboratory exercises in microbiology. 3rd.,USA.
15. Atlas , R. M.; Parks, L. C. and Brown, A. E. (1995). Laboratory manual of experimental microbiology. Mosby. Year book, Inc. st. Louis. Baltimore.
16. Parida, S. K.; Domann, E.; Rohde, M.; Muller, S.; Darji, A.; Hain, T.; Wehmland, J. and Chakraborty, T. (1998). Internaline B is essential for adhesion and mediates the invasion of *Listeria monocytogenes*into humanendothelial cells. Mol. Mic. 28(1): 81-93.
17. Hofer, E.; Ribero, R. and Feitosa, D. (2000).Species and serovars of the genus*Listeria* isolated from different sources in Brazil from 1971to1997. Mem. Inst. Oswldo. Cruz. 95(5):615 - 620.
- 18- الراوي ، خاشع محمود (2000) مدخل إلى الإحصاء . الطبعة الثالثة . كلية الزراعة والغابات ، جامعة الموصل .
19. Langman, J. (1995). Medical embryology. William and Wilkins Co. Baltimor,London.
20. Schuchat, A. J. ; Swaminathan, B. T. and Broomes, C. V. (1991). Epidemiology of human Listeriosis. Clin. Microbiol. 4 (6): 211- 213.
21. Delcorral. F.; Buchanan, L.; Benciven, M. and Cooke, P. (1990). Quantitative comparison of selected virulence association characteristics in food and clinical isolation of *Listeria*. J.Food. Prot. 53 : 1003-1009.
22. Embil, J. A. ; Ewan, E. P. and MacDon, S. W. (1984). Surveillance of *Listeria onocytogenes* in human and environmental septicemia in nova scotia, 1974 to 1981. Clin. Invest. Med. 4: 325-327.
23. Cherubin, C. E.; Applemant, M. D.; Heseltine, P. N.; Khayren, W. andStrath, Q. (1991). Epidemiological spectrum and currentreatment ofListeriosis. Rev. Infect. Dis.13 (6): 1108 - 1114.

24. Poyart, S. C.; Carlier, C.; Cuotter, P.; Courtieu, L. and Courvalin, P. (1990). Transferable plasmid-mediated antibiotic resistance in *Listeria monocytogenes*. *Lancet*. 335:1422-1426.
25. Dramsi, S.; Biswas, F.; Maguin, E.; Braun, L.; Materoenii, P. and Cossart, P. (1995). Entry of *Listeria monocytogenes* protein of the internalin multigenefamily. *Mol. Microbiol.* 16: 251-261.
26. Baldwin, D. N.; Vanchina, V.; Brown, P. O. and Therio, J. A. (2002) A gene expression program reflecting the innate immune response of cultured intestinal epithelial cells to infection by *Listeria monocytogenes*. *Genome Biology*. 4(1):1-24.