

التأثير المضاد للبلازميدات لبعض المستخلصات النباتية تجاه بكتريا المكورات المعوية المقاومة للعلاجات

محسن أيوب عيسى

قسم علوم الحياة || كلية العلوم || جامعة الموصل || العراق

الملخص: تعد مشكلة المقاومة المتعددة للعلاجات (MDR) Multiple drug resistance من أهم التحديات الصحية العالمية التي تتطلب البحث المستمر في معالجتها، وتقع معظم المحددات الوراثية المسؤولة عن هذه المقاومة على البلازميدات. أجري هذا البحث بهدف دراسة التأثير المضاد للبلازميدات في المستخلصات الكحولية لنبات السماق (RhusCoriaria) ونبات الميرامية (Salvia officinalis) Sage تجاه بكتريا المكورات المعوية Enterococci المقاومة للمضادات الحيوية. أظهرت اختبارات حساسية عزلت هذه البكتريا تجاه المضادات الحيوية المدروسة أن جميع العزلات تمتلك أنماط مختلفة من المقاومة المتعددة للمضادات الحيوية وصلت إلى حد تسعة من أصل أربعة عشر مضاداً حيوياً، وأبدت جميع العزلات مقاومة مطلقة بنسبة (100%) للمضادين الحيويين Amikacin وNalidixic acid. وفي دراسة فعالية كل من المستخلص الكحولي للميرامية والسماق المضادة للبلازميدات تجاه العزلات المنتخبة تم إثبات صفة التحييد البلازميدي لهذين المستخلصين ولأول مرة بالتركيز (2000) مايكروغرام/سم³ تجاه عزلت هذه البكتريا عن طريق فقدان صفة المقاومة للمضادات الحيوية مظهرياً (Ampicillin وAmikacin وNalidixic acid وTetracycline) والفقدان المادي للبلازميدات جزئياً (بلازميد بحجم 4000bp و3500bp)، مما يثبت وجود الجينات المسؤولة عن مقاومة المضادات المذكورة اعلاه على البلازميدات المُحَيِّدَة، بالتالي فإن هذه النتيجة تفتح الطريق أمام إمكانية استخدام هذين النباتين بعد دراسات إضافية لمعالجة مشكلة المقاومة العلاجية في بكتريا المكورات المعوية والبكتريا المرضية الأخرى.

الكلمات المفتاحية: بلازميد، مستخلصات نباتية، المكورات المعوية، MDR.

المقدمة

تعد المضادات الحيوية من أهم الاكتشافات الصحية واحد الاركان الأساسية في الطب الحديث، وفي ذات الوقت فإن الاستخدام المفرط وسوء استخدام هذه المضادات في الطب البشري والبيطري والأغراض الزراعية على مدى السنوات السبعين الماضية أدى إلى تلوث البيئة بهذه المضادات وبالنسبة لظهور عدد لا يحصى من الكائنات المجهرية المقاومة للأدوية، إذ أصبحت العديد من أنواع البكتريا في المؤسسات الصحية مقاومة للمضادات الحيوية تاركة القليل من الخيارات العلاجية وبالتالي أصبحت هذه المقاومة خطراً كبيراً يهدد صحة الإنسان (Xu et al. 2007; Rosvoll 2012).

يعد ظهور البكتريا متعددة المقاومة للمضادات الحيوية الشائعة مشكلة صحية خطيرة وتحدي كبير لبرامج التطور العلاجي العالمية وتفاقت هذه المشكلة بشكل واضح مع انخفاض عدد المضادات الحيوية الجديدة المكتشفة خلال العقود الاخيرة في الوقت الذي يزداد فيه عدد أنواع البكتريا المرضية المقاومة للمضادات الحيوية ومنها جنس المكورات المعوية ذات الدور المتزايد في اصابات عدوى المستشفيات، إذ تكتسب هذه البكتريا جينات المقاومة للمضادات الحيوية من خلال انتقال البلازميدات والعناصر الوراثية القافزة أو الطفرات أو التبادل الكروموسومي وقد وصف عدد كبير من اليات المقاومة للمضادات الحيوية في افراد هذا الجنس (Diarra et al.، 2010). كما أن تواجد المكورات المعوية في امعاء الإنسان يجعلها في موقع مناسب لاكتساب جينات المقاومة للمضادات الحيوية وهذا

ما يجعل علاجها صعبا ويمنحها القدرة على نقل هذه الجينات إلى غيرها من أنواع البكتيريا المرضية (2011، de- Nidrehausern *et al.*)

إن الكثير من المحددات الوراثية التي تمنح مقاومة للمضادات الحيوية تقع على البلازميد والتي غالبا ما تنتقل إلى أنواع أخرى من البكتيريا في المحيط وتكون مسؤولة عن ظهور المقاومة المتعددة للمضادات الحيوية وأن استخدام العوامل المحيدة للبلازميد سويا مع المضادات الحيوية قد يوفر طريقة لمنع تطور وانتشار هذه المقاومة، ولكن غالبية العوامل المحيدة المعروفة مثل الاكردين البرتقالي وبروميديوم والا (SDS) Sodium Dodecyl Sulphate تكون سامة ومطفرة لذا فهي غير مناسبة لاختبارها داخل جسم الكائن الحي للاغراض العلاجية ومن هنا جاءت الحاجة إلى تطوير عوامل محيدة جديدة ، امنة وذات كفاءة عالية، وأن تشخيص عوامل محيدة جديدة من اصل نباتي امر مهم كون غالبية المكونات الطبيعية غير سامة للإنسان والبيئة (Shriram *et al.*, 2010). هناك العديد من المركبات النباتية التي تتداخل في عملية تضاعف البلازميدات والنتيجة تكون بفقدان البلازميد، وهذا ممكن أن تكون المحيدات المشتقة من النباتات الاختيار المناسب لاكتشاف مواد جديدة تهدف إلى السيطرة على تطور وانتشار المقاومة للمضادات الحيوية (Lakshmi *et al.* 1987، Schelz *et al.* 2006، Latha *et al.* 2009). يهدف البحث الحالي إلى دراسة دور بعض هذه المستخلصات النباتية (السماق Sumach و الميرامية Sage) كعوامل محيدة في ازالة صفة المقاومة للمضادات الحيوية في جرثومة المكورات المعوية مظهريا وجزئيا.

المواد وطرائق العمل

1- المواد

العزلات البكتيرية

استخدم في هذا البحث تسعة عزلات من بكتيريا المكورات العوية Enterococcus من نوع E.faecalis معزولة ومشخصة في قسم علوم الحياة /كلية العلوم/جامعة الموصل-العراق.

النباتات المدروسة

تم الحصول على النباتات المدروسة من الأسواق المحلية لمدينة الموصل/العراق وشملت كل من نبات السماق (البذور) Sumach (Rhus Coriaria) من العائلة Anacardiaceae كذلك نبات الميرامية (الأوراق والسيقان) Sage (Salvia officinalis) من العائلة Lamiaceae وتم التحقق من أصناف هذه النباتات في قسم علوم الحياة/كلية العلوم/جامعة الموصل-العراق.

2- طرائق العمل

فحص الحساسية للمضادات الحيوية

أُسْتُخْدِمَت المضادات الحيوية المجهزة من شركة Bioanalyse التركية وأُجْرِيَ الاختبار باستخدام طريقة Kirby Bauer المحورة واستنادا إلى (Vandepitte *et al.*, 2003).

تحديد البلازميدات باستخدام المستخلصات الكحولية النباتية (السماق والميرامية)

- تحضير المستخلصات النباتية الكحولية

حضر المستخلص الكحولي للنباتات المدروسة باستخدام الكحول الايثيلي بتركيز 95 % واستنادا إلى طريقة (Kabiru. et al ، 2017).

- تقدير التركيز الادنى المثبط (MIC)

تم تقدير MIC (Minimal inhibitory concentration) للمستخلصات الكحولية لنباتي السماق والميرامية، باستخدام تقنية Macro broth dilution assay إذ حُضِرَتْ أنابيب حاوية على 10 سم³ من وسط المرق المغذي وتراكيز مختلفة من المستخلص النباتي (500، 1000، 2000، 3000، 4000 و 5000 مايكروغرام/سم³)، لُقِحَتْ هذه الأنابيب ب 0.1 سم³ من المعلق البكتيري القياسي وحُضِنَتْ الأنابيب بدرجة حرارة 37 °م لمدة 24 ساعة، وتم تحديد الانبوب الاول من سلسلة الأنابيب اعلاه والذي لا يحتوي على اشارة للنمو على انه التركيز الادنى المثبط MIC (2010) .، (Motamedi *et al*).

- تحييد المحتوى البلازميدي باستخدام المستخلصات النباتية

أُجِرَتْ عملية تحييد المحتوى البلازميدي باستخدام المستخلصات الكحولية لنبات السماق والميرامية بتراكيز أقل من التركيز المثبط الادنى حيث أُسْتُخِدِمَتْ التراكيز 1000، 2000 و 3000 مايكروغرام / سم³ لكلا النوعين من المستخلصات، لقع 10 سم³ من وسط المرق المغذي ب 0.1 سم³ من مزرعة فتية للعزلات المنتخبة والمتعددة المقاومة قيد الدراسة ، وأُضِيفَتْ المستخلصات النباتية بالتراكيز النهائية المذكورة اعلاه للأنابيب ، وحُضِنَتْ بدرجة حرارة 37 °م لمدة 24 ساعة ، وتم تحضير الطبق الرئيسي Master plate ثم نُقِلَتْ مستعمرات الطبق الرئيس إلى أوساط المضادات الحيوية التي كانت تقاومها العزلات الاصلية، وحُضِنَتْ الاطباق بدرجة 37 °م لمدة 24 ساعة ثم سُجِلَتْ النسبة المئوية للتحديد من خلال حساب عدد المستعمرات غير النامية نسبة إلى عدد المستعمرات النامية (2000) (Beg and Ahmed).

- التحييد باستخدام درجة حرارة 37 °م (تحديد التلقائي) ودرجة حرارة 48 °م

أُجِرَتْ عملية التحييد للمحتوى البلازميدي للعزلات المنتخبة من جرثومة المكورات المعوية وذلك باستخدام درجتى حرارة 37 °م و 48 °م إذ لقع 5 سم³ من وسط المرق المغذي بمستعمرة فتية من العزلات البكتيرية وحُضِنَتْ لمدة 18- 24 ساعة عند درجة حرارة 37 °م، ثم اخذ 0.1 سم³ من المزرعة البكتيرية وأُضِيفَ إلى 5 سم³ من وسط المرق المغذي وحُضِنَتْ عند درجة حرارة 37 °م و 48 °م لمدة 24 ساعة ، حُضِرَتْ تخافيف عشرية من هذه المزرعة ثم نشر 0.1 سم³ من التخافيف الثلاثة الاخيرة على اطباق الاجار المغذي (Oxoid) Nutrient Agar باستخدام ناشر زجاجي معقم ثم حُضِرَ الطبق الرئيسي Master plate الحاوي على 100 مستعمرة لكل عذلة ثم نقلت هذه المستعمرات إلى أوساط المضادات الحيوية المحضرة سابقا لملاحظة تأثير العامل المحيد تم التعبير عن كفاءة التحييد باستخدام النسبة المئوية للمستعمرات التي حيدت من اصل 100 مستعمرة (Shriram *et al*)، (2008; Kandela *et al*، 2011).

استخلاص الـ DNA البلازميدي

- أُسْتُخْدِمَت طريقة عزل البلازميدات التي وصفت من قبل الباحثين Doly و Brinboim مع إجراء بعض التحويرات حسب الطريقة المتبعة من قبل Al-Dorri وآخرين (2001) وكما يلي:
- لُفِحَ 50 سم³ من وسط المرق المغذي الحاوي على المضاد المناسب بمستعمرة فتية من العزلات البكتيرية، حُضِنَتْ المزرعة في حاضنة هزازة عند درجة حرارة 37 °م مدة 24 ساعة.
 - أُخِذَ 1.5 سم³ من المزرعة البكتيرية النامية ووضعت في أنابيب Eppendorf ورسبت الخلايا بواسطة جهاز الطرد المركزي عند 8000 دورة/دقيقة لمدة 10 دقائق.
 - عُلِقَت الخلايا بـ 0.1 سم³ من المحلول المكون من (Lysozyme، Glucose (20%)، Tris-Hcl (1M)، Na₂ EDTA (0.1M)، Distil water) ووضعت بالحاضنة بدرجة 37 °م لمدة 35 دقيقة ثم وضعت الأنابيب في حمام ثلجي لمدة 30 دقيقة.
 - أُضِيفَ 0.2 سم³ من المحلول المكون من (Sodium hydroxide (2M)، Sodium Dodecyle Sulphate SDS (10 %، Distil water) ومزجت الأنابيب جيدا ووضعت في حمام ثلجي لمدة 5 دقائق.
 - أُضِيفَ 0.15 سم³ من محلول (Sodium Acetate (3M) ومزجت الأنابيب جيدا ووضعت في حمام ثلجي لمدة 45-60 دقيقة ثم أُجْرِيَ طرد مركزي لمدة 5 دقائق اهمل الراسب ونقل الراشح إلى أنابيب Eppendorf نظيفة ومعقمة.
 - أُضِيفَ 1 سم³ من الايثانول المبرد (95%) إلى الأنابيب الحاوية على الراشح ومزجت العينة وضعت في درجة حرارة - 20 °م لمدة 30 دقيقة.
 - جمع DNA البلازميدي بإجراء الطرد المركزي عند 8000 /دقيقة للعينة من الخطوة السابقة لمدة 10 دقائق وعلق الراسب بـ 0.1 سم³ من المحلول (Sodium Acetate (0.1 M)، Tris-Hcl (0.5 M)).
 - أُعِيدَ ترسيب الـ DNA البلازميدي بإضافة 1 سم³ من الايثانول المبرد (95%) ووضعت الأنابيب في - 20 °م لمدة 30 دقيقة ثم أُجْرِيَ طرد مركزي للتخلص من الايثانول.
 - أُذِيبَ الراسب بـ 20 مايكروليتر من محلول (Tris-HCl (10 mM)، Na₂ EDTA (1mM)).
 - حُفِظَ البلازميد في قناني زجاجية معقمة في الـ Deep freeze لحين الاستعمال.

الترحيل الكهربائي

- أُسْتُخْدِمَت طريقة Aabo وآخرون، (1995) في إجراء تجربة الترحيل الكهربائي الهلامي لغرض تحديد المحتوى البلازميدي للعزلات المدروسة والتي اجريت عليها تجارب التحديد وكما يلي :
- حُضِرَ الاجاروز باذابة 0.8 غم منه في 100 سم³ من المحلول المنظم Alec's Buffer وتمت الاذابة بدرجة الغليان عن طريق وضعة على جهاز التحريك المغناطيسي Heating magnetic stirrer.
 - أُضِيفَ اليه 10 مايكروليتر من المحلول الخزين لمركب Ethidium Bromide المتألق لغرض صبغ حزم الـ DNA.
 - بُرِدَ المحلول إلى درجة 55 °م وتم تركيب قالب الهلام Gel tray ثم وضع المشط Comb لصنع الحفر Wells التي تستخدم لتحميل عينات الـ DNA.
 - سُكِبَ الاجاروز بعناية في القالب وترك الهلام إلى أن يتصلب في درجة حرارة الغرفة لمدة 30 دقيقة وبعدها رفع المشط يهدوء من الهلام.

- أُضيفَ 5 مايكروليتر من محلول التحميل الصبغي إلى 10 مايكروليتر من نماذج الـ DNA ثم حمل بعناية في حفر الهلام.
- وُضِعَ هلام الاجاروز في جهاز الترحيل الكهربائي ثم ملئ بالمحلول المنظم Alecs Buffer بحيث غمر الهلام في المحلول المنظم وشغل مجهر القدرة الكهربائية Power supply المجهز من شركة Lebnec التايوانية المنشأ وضبط عند 80 فولت لمدة 3 ساعات وبذلك سوف تتحرك جزيئات الـ DNA البلازميدي الموضوع في جهة القطب السالب نحو القطب الموجب.
- فُحِصَ الهلام المصبوغ في غرفة مظلمة بوضعه في جهاز الاشعة فوق البنفسجية ولوحظ ظهور حزم الـ DNA البلازميدي وَصَوِّرَ الهلام بالكاميرا الرقمية.
- قُدِّرَ الحجم الجزيئي لقطع الـ DNA بمقارنة موقع الحزمة وسمكها مع الدليل الحجمي القياسي DNA-Ladder.

النتائج والمناقشة

مقاومة المضادات الحيوية في عزلات بكتريا المكورات المعوية:

تعد صفة المقاومة العلاجية في بكتريا المكورات المعوية وانتقالها في البيئة من اهم الصفات التي ساعدت على حيوية وبقاء وانتشار هذا الجنس، وأن العامل الوراثي المتمثل بالمادة الوراثية المتحركة كالبلازميد والعناصر الوراثية القافزة وغيرها ساعدت على انتشارها في البيئة، كما تعد المكورات المعوية كائنات ذات قدرة واضحة للتكيف مع المحيط واكتساب المحددات الخاصة بالمقاومة المكتسبة، إذ أن تواجدها في الامعاء كبيئة طبيعية لها ساعدها بشكل كبير على اكتساب تلك المحددات (Arias *et al.* 2010 ; de-Nidrehausern *et al.* 2011).

أُخْتَبِرَتْ حساسية عزلات المكورات المعوية تجاه (14) نوع من المضادات الحيوية الجدول (1)، حيث يلاحظ أن العزلات اظهرت مقاومة تجاه العديد من المضادات الحيوية المدروسة، وفي حالة المقاومة المنفردة (مقاومة جميع العزلات تجاه مضاد حيوي واحد) اوضحت النتائج تبايناً في نسب هذه المقاومة وأن اعلى نسبة مقاومة منفردة (100%) كانت في حالة المضادين Amikacin و Naldixic acid إذ تؤكد دراسات أخرى مقاومة المكورات المعوية العالية لهذين المضادين (Rodrigues *et al.*, 2002. Gajan *et al.*, 2008). بينما كانت العزلات حساسة بصورة مطلقة للمضادات Penicillin وGentamicin وVancomycin وتدرجت المقاومة المنفردة تجاه المضادات الأخرى بين هاتين النسبتين. أن ارتفاع نسبة المقاومة المنفردة يساعد وبشكل كبير على تطور ما يسمى بالمقاومة المتعددة (MDR)-Multi-drug resistance.

الجدول (1) نتائج فحص حساسية عزلات المكورات المعوية المدروسة تجاه المضادات الحيوية.

رقم العزلة	المضادات الحيوية													
	AM	AK	C	CIP	E	CN	IMP	NA	P	RA	TE	VA	DA	TMP
1	R	R	I	R	S	S	S	R	S	S	R	S	R	S
2	R	R	I	S	S	S	S	R	I	S	S	S	R	S
3	R	R	R	S	R	I	R	R	I	R	R	S	S	R
4	R	R	R	S	I	R	R	R	I	R	R	S	S	R
5	R	R	R	S	S	S	S	S	R	S	S	S	S	S
6	R	R	R	S	R	S	S	S	R	I	R	S	R	S

رقم العزلة	المضادات الحيوية														المقاومة المتعددة
	TMP	DA	VA	TE	RA	P	NA	IMP	CN	E	CIP	C	AM	AK	
7	S	R	S	I	R	I	R	S	S	R	I	I	R	R	42.8
8	S	S	S	S	S	S	R	S	S	S	I	S	I	R	14.2
9	S	S	S	S	S	I	R	S	S	S	I	S	I	R	14.2
% للمقاومة المنفردة	22.2	44.4	0.0	44.4	55.5	0.0	100	22.2	0.0	33.3	22.2	11.1	55.5	100	%

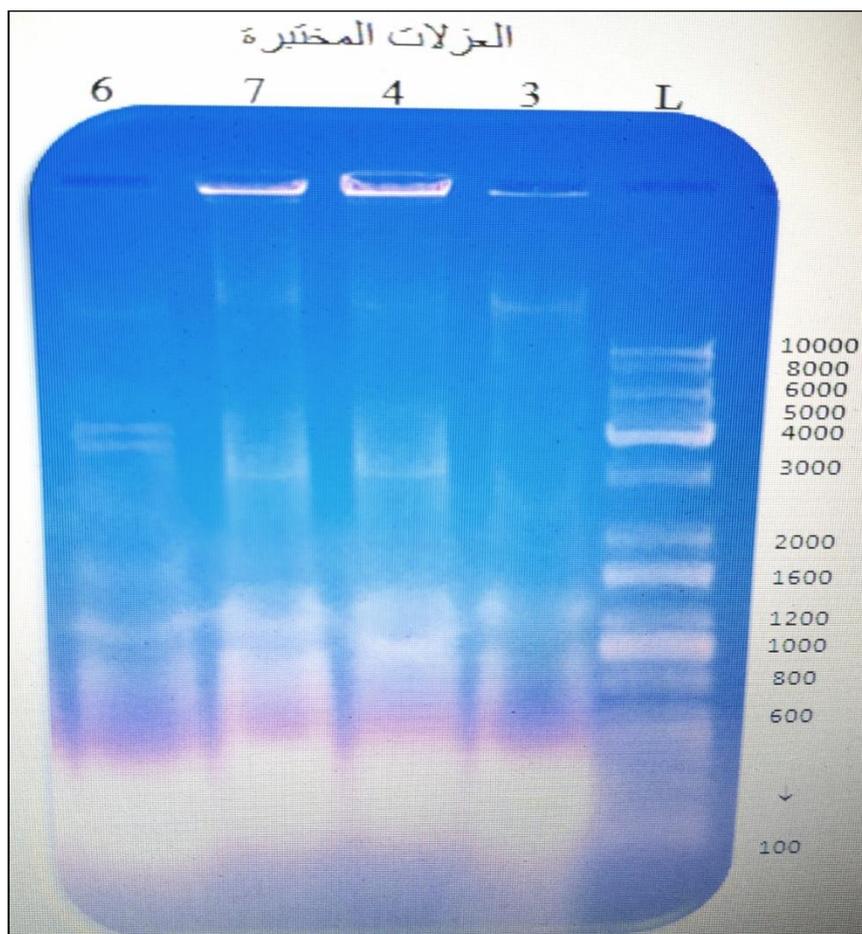
نمط المقاومة المتعددة يعني مقاومة ثلاث مضادات حيوية أو أكثر (Al-Jarousha et al, 2008). وتبين من

نتائج هذه الدراسة أن جميع العزلات كان لها نمط (MDR)، وكل عزلة اختلفت في اعداد وأنواع المضادات التي قاومتها جدول (1)، وبالتالي يمكن القول أن هذه النتائج افرزت تسعة انماط مقاومة Resistotypes مختلفة مما يدل على قدرة هذه البكتريا على نشر المقاومة للمضادات الحيوية المختلفة بين سلالاتها وأن مقاومة المكورات المعوية الطبيعية للعديد من أنواع المضادات الحيوية واكتسابها للمقاومة عن طريق حركة جينات المقاومة الواقعة على البلازميدات والعناصر الجينية القافزة والتبادل الكروموسومي تعد من اهم الاسباب في ظهور سلالات المكورات المعوية ذات المقاومة المتعددة للمضادات الحيوية (Mundy et al., 2000). هذه النتائج الخاصة بالمقاومة المتعددة جاءت متفقة مع دراسات أخرى بينت مقاومة المكورات المعوية للعديد من أصناف المضادات الحيوية شائعة الاستخدام (Mengelloglu, 2011 ; Gajan et al , 2008 ; Xu et al , 2007).

إن معرفة المعلومات الحديثة عن انماط الحساسية للمضادات الحيوية تعد مهمة لغرض التحديد الصحيح والاستخدام المناسب للمضادات الحيوية في العلاج كما أن هناك تزايدا في نسبة الاخفاق في معالجة اصابات جنس المكورات المعوية الذي يعد من اهم مسببات عدوى المستشفيات (Al-Yassery, 2011)، لا سيما وأن سلالات المكورات المعوية المقاومة للعلاجات تسبب معدلات هامة من الامراضية Morbidity والوفيات Mortality للمرضى وخاصة المثبتين مناعيا (Hufnagle et al, 2004).

المحتوى البلازميدي في عزلات المكورات المعوية المدروسة:

قبل الدخول في دراسة موضوع التحييد البلازميدي خاصة على المستوى الجزيئي كان لابد من معرفة المحتوى البلازميدي للعزلات المنتخبة (6، 7، 4 و 3) وهي العزلات الأكثر مقاومة للمضادات الحيوية في نتائج هذه الدراسة جدول (1)، حيث احتوت العزلة رقم 6 على ثلاث حزم بلازميدية وباحجام مختلفة، إذ كان حجم الحزمة الأولى أكبر من (10000 bp.) والثانية ما يقارب (4000 bp.) والثالثة ما يقارب (3500 bp.) أما العزلتين رقم 7 و 4 فقد اعطت كل منهما حزمتين بلازميديتين الأولى بحجم أكبر من (10000 bp.) والثانية بحجم يقارب (3000 bp.)، أما العزلة رقم 3 فظهرت حزمة بلازميدية واحدة فقط وبحجم أكبر من (10000 bp.) صورة (1)، وتؤكد الدراسات على شيوع أو وفرة البلازميدات في عزلات المكورات المعوية بواقع (1- 6) بلازميد لكل عزلة ومن ضمنها تلك التي تمنح مقاومة للمضادات الحيوية وأن البلازميدات الموجودة في هذه البكتريا تختلف كثيرا في الحجم (تتراوح احجامها بين أقل من 10kb إلى ما يقارب 400kb أو أكثر) وهذا الاختلاف قد يعكس مرونة البلازميد مما يجعل الجينات تتحرك بسهولة داخل وخارج تلك البلازميدات (Rosvoll, 2012; Donelli et al., 2004).



L : الدليل الحجمي

الصورة (1): المحتوى البلازميدي لعزلات المكورات المعوية المنتخبة

التحديد باستخدام المستخلص النباتي للسماق والميرامية ودرجات الحرارة :
إن استخدام العوامل المحيدة للبلازميد قد يخلق طريقة جيدة للحد من انتشار مقاومة المضادات بواسطة البلازميدات، وبما أن غالبية المحيدات البلازميدية المعروفة مثل صبغات الاكردين و Ethidium bromide و SDS غير مناسبة للتطبيقات العلاجية بسبب طبيعتها السمية والمطفرة، وأن كل عامل من هذه العوامل ذو فعالية محدودة على عدد محدود من أنواع البلازميدات والمضائف لذلك يجري البحث عن عوامل محيدة للبلازميد أكثر فعالية وامنه بنفس الوقت وبعض هذه العوامل موجودة في النباتات (Shriram *et al.*, Beg and Ahmad, 2000, 2010). تم اختيار المستخلص الكحولي لكل من السماق والميرامية كعوامل محيدة لـ DNA البلازميدي للعزلات المنتخبة من جنس المكورات المعوية، والجدول (2) يوضح قيم التركيز الأدنى المثبط MIC والتراكيز الأقل منه والتي أُستُخدمت كتركيز محيدة لكلا المستخلصين إذ كان التركيز المثبط الأدنى لمستخلصي السماق والميرامية 3000 و 4000 مايكروغرام / سم³ على التوالي بينما التركيز المحيد كان 2000 مايكروغرام/سم³ لكلا المستخلصين.

الجدول (2) التراكيز المثبطة الدنيا لكل من مستخلصي السماق والميرامية وتراكيزها المستخدمة في تجارب التحييد.

نوع المستخلص النباتي	التركيز المثبط الأدنى (مايكروغرام/سم ³)	التراكيز المستخدمة في التحييد (مايكروغرام/سم ³)	التركيز الفعال (مايكروغرام/سم ³)
السماق	3000	1000 و 2000	2000
الميرامية	4000	2000 و 3000	2000

توضح النتائج في الجدول (3) النسب المئوية لتحديد العزلات المنتخبة ذات المقاومة المتعددة باستخدام مستخلص السماق والميرامية، حيث كانت النسبة المئوية للتحديد متقاربة بين كلا المستخلصين (2-8%) لمستخلص السماق و(2-6%) لمستخلص الميرامية. وظهرت أعلى نسبة تحييد في العزلة رقم 6 إذ أعطى مستخلص السماق نسب تحييد مختلفة مع مضادات حيوية مختلفة حيث كانت نسبة التحييد الأعلى (8%) مع المضاد الحيوي TE أما مع المضاد الحيوي AK كانت (6%) والمضاد AM (4%) وظهرت أقل نسبة تحييد (2%) مع المضاد الحيوي NA، أما في العزلتين رقم 4 و 7 فإن نسب التحييد لم تتجاوز (2%) للمضاد الحيوي AM في عزلة رقم 4 والمضاد AK في عزلة رقم 7 باستخدام مستخلص السماق، بينما لم يعطي مستخلص الميرامية تحييد مع هذه العزلات وكذلك لم تظهر أي نسبة للتحديد في العزلة رقم 3 وباستخدام كلا المستخلصين.

توضح النتائج السابقة أن استخدام مستخلصي السماق والميرامية كعوامل محيدة للبلازميد قد أدى إلى ابطال المقاومة لأربعة مضادات حيوية هي TE و AK و AM و NA والتي تشير عدة دراسات إلى أن الجينات المسؤولة عن مقاومة المكورات المعوية لهذه الأنواع الأربعة من المضادات الحيوية على الأغلب تكون جينات بلازميدية (Dunny *et al.*, 1995; Donelli *et al.*, 2004). أن فقدان مقاومة هذا النوع البكتيري للمضادات الحيوية قد توفر فرصة للاستفادة مجددا منها إذا ما أُستُخدمت هذه المستخلصات بصورة مشتركة مع هذه المضادات.

الجدول (3) النسب المئوية لتحديد العزلات المنتخبة باستخدام مستخلصي السماق والميرامية بتركيز 2000 مايكروغرام/سم³

مستخلص الميرامية							مستخلص السماق							رقم العزلات
نوع المضاد الحيوي وتركيزه µg							نوع المضاد الحيوي وتركيزه µg							
TE	RA	NA	E	CIP	Am	AK	TE	RA	NA	E	CIP	Am	AK	
(30)	(5)	(30)	(15)	(5)	(10)	(30)	(30)	(5)	(30)	(15)	(5)	(10)	(30)	
0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	3
0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	4
6	0	4	0	S	2	4	8	0	2	0	S	4	6	6
S	0	0	0	S	0	0	S	0	0	0	S	0	2	7

S= العزلة حساسة اصلا لذلك المضاد؛ 0 = عدم حدوث تحييد؛ () تركيز المضاد الحيوي

أشارت العديد من البحوث العالمية إلى أهمية المحيدات ذات الاصل النباتي وقد يكون مركب Plumbagin المستخلص من جذور نبات *Plumbago zeylanica* من اول المحيدات النباتية والذي اثبتت فعاليته في فقدان مقاومة بكتريا *E.coli* لستة مضادات حيوية مما يشير إلى فقدان بلازميد المقاومة منها (Lakshmi, et al. 1987, Beg and Ahmed, 2000). كما درس Schelz واخرون (2006) الفعالية ضد البلازميدية للزيوت الأساسية وبين أن زيت النعناع Peppermint ثبت تضاعف البلازميد نوع F'lac في بكتريا *E. coli* فضلا عن زيت نبات الروزماري وزيت نبات

اليوكالبتوس *Eucalyptus*. وتم وصف محيد بلازميدي جديد مستخلص من بصيالات نبات *Dioscorea bulbifera* والذي اثبت فعالية تحييد واسعة الطيف تجاه عدد من أنواع البكتريا ذات المقاومة المتعددة للمضادات الحيوية ومن ضمنها المكورات المعوية المقاومة للفانكوماسين (Shriram et al. 2008). وتشير بعض الدراسات إلى الفرق الواضح في نسب التحييد باستخدام المستخلص النباتي الخام والمكون الفعال في ذلك المستخلص، إذ اعطى المستخلص الخام لرايزومات نبات *Alpinia galangal* فعالية ضد بلازميدية تجاه عدد من أنواع البكتريا المقاومة وكانت نسبة التحييد 8% للنوع *E. faecalis* المقاوم للفانكوماسين في حين وصلت نسبة التحييد لهذا النوع إلى 66% عند استخدام المكون الفعال في هذا النبات *1'- acetoxychavicol acetate* (Latha et al., 2009). وبالتالي فإن إجراء دراسات إضافية لتحديد المكونات الفعالة في مستخلصي السماق والميرامية واختبارها في تجارب التحييد قد يزيد نسبة تحييد البلازميدات في هذه البكتريا.

أُستُخِدِمَت الحرارة 37 °م 48 °م كعامل محيد فيزيائي لمقارنته مع قابلية تحييد المستخلصات النباتية المدروسة، حيث اظهرت النتائج عدم حدوث التحييد التلقائي بدرجة حرارة 37 °م في العزلات المنتخبة لجنس المكورات المعوية. بينما لوحظ عند استخدام درجة الحرارة 48 °م لتحديد البلازميدات أن نسب التحييد كانت تتراوح بين (2-10%) الجدول (4). إذ يلاحظ أن درجة حرارة 48 °م اظهرت تأثيراً محيداً واضحاً مع العزلة رقم 6 نتج عنه تحييد المضاد الحيوي AK بنسبة (10%) والمضاد الحيوي Am بنسبة (4%)، مما يشير إلى امتلاك هذه العزلة بلازميدات حساسة للحرارة تحمل الجينات المسؤولة عن مقاومة هذه المضادات وأن بلازميداتها قد تكون أقل ثباتية من غيرها من العزلات، أما العزلة رقم 7 فقد كان تأثير هذا العامل ضعيفاً عليها وكانت النسبة المئوية للتحديد (2%) للمضادين AK وAM مما يدل على ثباتية بلازميدات في هذه العزلة وبذلك يصبح تحييدها صعباً (Xu et al., 2007). ويذكر Kandela وآخرون (2011) أن استخدام درجة الحرارة 48 °م كانت الأكفأ في تحييد عزلات المكورات المعوية ويلاحظ في دراستنا أن نسب التحييد باستخدام مستخلصي الميرامية (2-6%) والسماق (2-8%) كانت مقارنة لنسب التحييد باستخدام درجة الحرارة 48 °م (2-10%) مما يدل أيضاً على أهمية هذين المستخلصين في التحييد البلازميدي لعزلات المكورات المعوية.

الجدول (4) النسب المئوية لتحديد عزلات المكورات المعوية المنتخبة باستخدام درجة حرارة 48 °م كعامل.

نوع المضاد الحيوي وتركيزه (µg)							رقم العزلة
TE	RA	NA	E	CIP	Am	AK	
(30)	(5)	(30)	(15)	(5)	(10)	(30)	
0	0	0	0	0	0	0	3
0	0	0	0	0	0	0	4
4	0	0	0	S	4	10	6
S	0	0	0	S	2	2	7

S= العزلة حساسة اصلاً لذلك المضاد؛ 0 = عدم حدوث تحييد؛ () تركيز المضاد الحيوي

تم ترحيل محتوى الـ DNA البلازميدي للعزلة رقم 6 فقط لكونها العزلة التي حصل فيها تحييد عالٍ نسبياً مقارنة مع بقية العزلات حيث توضح الصورة (2) نتيجة عملية الترحيل الكهربائي للـ DNA البلازميدي التابع للعزلة رقم 6 المعاملة بكل من مستخلصي السماق والميرامية، فضلاً عن درجتي الحرارة (37 °م 48 °م) ويلاحظ من الصورة أن المسار Lane الاول من اليسار يمثل الدليل الحجمي والمكون من احجام متدرجة من الـ DNA ابتداءً من 10000bp

وانتهاء بـ 100bp، أما المسار من اليمين (C) يمثل العزلة رقم 6 بدون معاملة تحييد (Control) إذ يظهر في هذا المسار ثلاث حزم بلازميدية: الحزمة الأولى بحجم أكبر من (10000 bp) بينما الحزمة الثانية والثالثة كانتا حوالي بحجم (4000bp) و (3500bp) على التوالي وهو ما ظهر في هذه العزلة في تجارب التحري عن المحتوى البلازميدي صورة (1) المسار رقم 1 هو للعزلة المعاملة بدرجة حرارة 37 °م إذ يلاحظ ظهور الحزم الثلاثة وعدم حصول التحييد مما يؤكد أن إزالة البلازميدات باستخدام مستخلصي السماق والميرامية كعوامل محيدة صورة (2) لم تكن تلقائية بل بفعل خاصية التحييد البلازميدي التي يمتلكها هذين المستخلصين، أما المسار رقم 2 فيمثل مسار العزلة المعاملة بدرجة حرارة 48 °م، المسارين 3 و 4 يمثلان العزلات المعاملة بمستخلص الميرامية، أما المسارين 5 و 6 تمثل العزلات المعاملة بمستخلص السماق، حيث يلاحظ في هذه المسارات الخمسة (2، 3، 4، 5، 6) ظهور حزمة البلازميد الأولى فقط وبحجم (أكبر من 10000bp) الملاحظ في مسار السيطرة وعدم ظهور الحزمتان الثانية والثالثة (4000bp) و (3500bp) دلالة على فقدانها وحصول التحييد باستخدام هذه المعاملات.

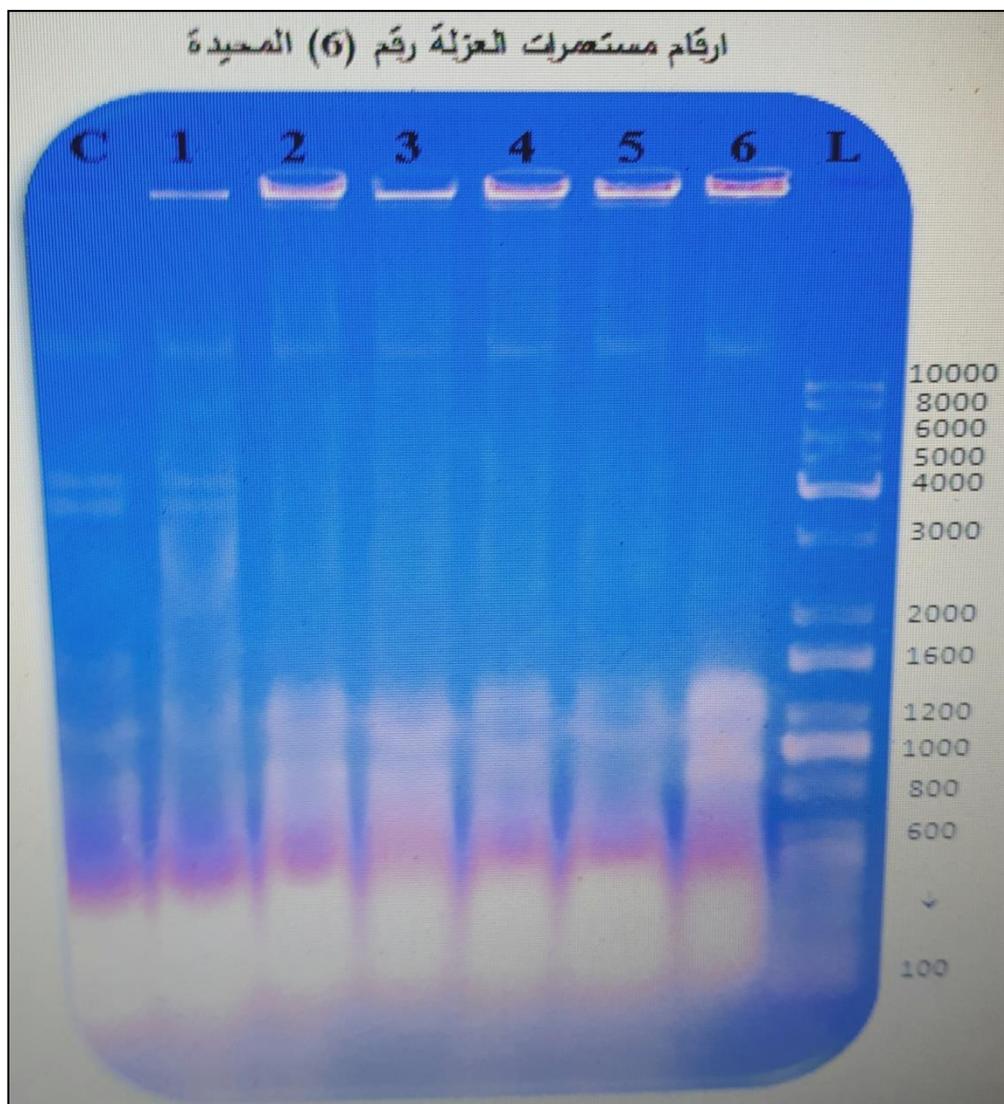
إن أهم آليات إزالة البلازميد هي تعطيل آلية توزيع البلازميدات إلى الخلايا البنوية أو تثبيط تضاعف البلازميد أو تحليل جزء من التركيب السطحي للخلية مما يؤدي إلى تدمير أو الحاق الضرر بالبلازميدات التي تقع قريبة من سطح الخلية أو المرتبطة بالغشاء الخلوي (Kandela et al. 2011)، وقد أشارت العديد من الدراسات السابقة إلى احتواء مستخلصي السماق والميرامية على عدد كبير من المواد الفعالة حيويًا (Kosar et al. 2007; Horiuchi et al. 2007; Al- Jubory et al. 2010; Klaus et al. 2008، 2007). وقد تعزى صفة التحييد البلازميدي لهذين المستخلصين في دراستنا إلى إحدى أو بعض تلك المركبات. وهذه النتائج جاءت لتتوافق مع العديد من الدراسات السابقة والتي أظهرت إمكانية إزالة بلازميدات المقاومة باستخدام مستخلصات نباتية مختلفة (Shriram et al. 2008، 2009; Khader and Muhammed , 2010، Latha et al.

إن إثبات كون مستخلصي السماق والميرامية عوامل محيدة للـ DNA البلازميدي يشير لامتلاكهما مكونات فعالة تساعد على إزالة بلازميدات تحمل جينات مقاومة للمضادات الحيوية والذي تم الاستدلال عليه مظهرًا بفقدان صفة المقاومة لأربعة مضادات حيوية (TE، AK، AM، NA) وجزئيًا من خلال فقدان الحزم البلازميدية المستعمرات المحيدة، وأن البلازميدات المزالة وربما تحمل كذلك جينات مسؤولة عن صفات أخرى مثل إنتاج عوامل ضراوة مختلفة أو مقاومة المعادن الثقيلة.

إن وجود الجينات المقاومة للمضادات الحيوية على البلازميدات البكتيرية هو العامل الأهم الذي يساعد وبشكل كبير على نقل وانتشار مقاومة المضادات خلال مختلف أنواع وسلالات البكتيريا المرضية (Beg and Ahmad، 2000)، لذلك توجه العلماء المختصين إلى البحث عن طرائق جديدة تسمح بإمكانية استخدام المضادات الحيوية الشائعة الاستخدام وجعلها فعالة تجاه البكتيريا التي تقاومها وذلك من خلال دراسة العديد من العوامل المحيدة التي تزيل البلازميدات المسؤولة عن مقاومة البكتيريا لهذه المضادات وأن أهمية التحييد تكمن ليس فقط في إزالة البلازميد ولكن في إمكانية استخدام المضاد غير الفعال وجعله فعال بحيث يقضي على البكتيريا التي قاومتها وهذا ما يطلق عليه الآن بالمعالجة العكسية (Reversible treatment) (Shriram et al.، 2008).

نستنتج من خلال نتائج الدراسة الحالية قدرة مستخلصات النباتات المدروسة (الميرامية والسماق) في تحييد أو إزالة البلازميدات من عزلات بكتيريا المكورات المعوية وجعلها حساسة لمضادات حيوية كانت مقاومة لها قبل المعاملة بهذه المستخلصات، مما يفتح الطريق أمام إمكانية إعادة استخدام المضادات الحيوية غير الفعالة بالاشتراك مع هذه المستخلصات أو المكونات الفعالة فيها، ومن المؤكد أن هناك حاجة مستمرة إلى دراسات إضافية سواء لاستخلاص المكونات الأساسية المسؤولة عن الفعالية المضادة للبلازميد في هذه المستخلصات أو اختبار مستخلصات

نباتات أخرى في قدرتها على التحييد البلازميدي في أنواع أخرى من الجراثيم غير المكورات المعوية، وبالتالي المساهمة في وضع الحلول الممكنة تجاه التحدي الصحي الخطير المتمثل بوجود وتطور مشكلة مقاومة البكتيريا المتعددة للعلاجات ومنها المضادات الحيوية.



L: الدليل الحججي؛ C: عزلة السيطرة

الصورة (2) الفقدان البلازميدي بتأثير كل من مستخلصي الميرامية والسماق ودرجات الحرارة

المصادر

- Aabo ,S.; Olsen ,J.E.; Threlfall ,E.J. and Brown ,D.J. (1995). Characterization of non- virulence plasmid with homology to the virulence plasmid of Salmonella Dublin. Res. Microbiol. , 140:751- 759.
- Al- Dorri ,Z.; Hill ,R.L.R. and Casewell ,M.W. (2001). Use of 'Miniprep' for rapid extraction of plasmids from vancomycin- and gentamicin- resistant Enterococcus faecium. World Journal of Microbiology of Biotechnology , 17:517- 521.

- Al- Jarousha ,A.M.K.; Saed ,A.M. and Afifi ,H. (2008). Prevalence of multidrug resistant enterococci in nosocomial infection in Gaza Strip. J. Al- Aqsa Univ. ,12: 15- 24.
- Al- Jubory ,S.Y.O.; Salah ,S.S. and Al- Saltany ,A.A.M. (2010). Antimicrobial study of active constituents of *Rhus coriaria*. Kufa Journal for Veterinary Medical Sciences ,2(1): 19- 26.
- Al- Yassery ,K.A.H. (2011). Study of antibiotic susceptibility and virulence determination among *Enterococcus faecalis* isolated from patients with significant bacteriuria in Najaf. Ph.D. Theisi , University of Kufa ,Iraq.
- Arias ,C.A.; Contreras ,G.A. and Murray ,B.E. (2010). Management of multidrug- resistant enterococcal infections. Clin. Microbiol. Infect. ,16:555- 562.
- Beg ,A.Z. and Ahmed ,I. (2000). Effect of *Plumbago zeylanica* extract and certain curing agents on multidrug resistant bacteria of clinical origin. World Journal of Microbiology & Biotechnology ,16:841- 844.
- de- Niederhausern ,S.; Bondi ,M.; Messi ,P.; Iseppi ,R.; Sabia ,C.; Manicardi ,G. and Anacarso ,I. (2011).Vancomycin- resistance transferability from VanA enterococci to *Staphylococcus aureus*. Curr. Microbiol. ,62(5):1363- 1367.
- Diarra ,M.S.; Rempel ,H.; Champagne ,J.; Masson ,L.; Pritchard ,J. and Topp ,E. (2010). Distribution of antimicrobial resistance and virulence gene in *Enterococcus* spp. and characterization of isolates from broiler chickens. Appl. Environ. Microbiol. 76(24):8033- 8043.
- Donelli ,G.; Paoletti ,C.; Baldassarri ,L.; Guaglianone ,E.; DiRosa ,R.; Magi ,G.; Spinani ,C. and Facinelli ,B. (2004). Sex pheromone response ,clumping and slime production in enterococcal strains isolated from occluded biliary stents. J. Clin. Microbiol. ,42(8): 3419- 3427.
- Dunny ,G.M.; Leonard ,B.A.B. and Hedberg ,P.J. (1995). Pheromone- inducible conjugation in *Enterococcus faecalis*: interbacterial and host- parasite chemical communication. Journal of Bacteriology ,177(4): 871- 876.
- Gajan ,E.B.; Abshov ,R.; Aghazadeh ,M.; Eslami ,H.; Oskouei ,S.G. and Mohamodnejad ,D. (2008). Vancomycin- resistant *Enterococcus faecalis* from a waste water treatment plant in Tabriz ,Iran. Pakistan Journal of Biological Sciences ,11(20)2443- 2446.
- Horiuchi ,K.; Shiota ,S.; Kuroda ,T.; Hatano ,T.; Yoshida ,T. and Tsuchiya ,T. (2007). Potentiation of antimicrobial activity of aminoglycosides by carnosol from *Salvia officinalis*. Biol. Pharm. Bull. ,30(2): 287- 290.
- Hufnagel ,M.; Hancock ,L.E.; Koch ,S.; Theilacker ,C.; Gilmore ,M.S. and Huebner ,J. (2004). Serological and genetic diversity of capsular polysaccharides in *Enterococcus faecalis*. J. Clin. Microbiol. ,42(6):2548- 2557.
- Kabiru ,O. A.; Christopher ,O. F.; Bamidele ,A. I. and Akeeb ,O. O.(2017).Activities of Three Nigerian Medicinal Plants Against Plasmid- Carrying Enteric Bacterial Pathogens. EC Microbiology 5: 10- 21.

- Kandela ,N.; Aziz ,G. and Khankah ,H. (2011). A genetic study on enterocin- production from *Enterococcus faecalis* isolates from different clinical sources. First international Conference of genetic engineering ,Baghdad University- Iraq.
- Khader ,A.K. and Muhammed ,S.A. (2010). Potential of aqueous and alcohol extracts of *Quercus infectoria* ,*Linus asitatissium* and *Cinnamomum zeylanicum* as antimicrobials and curing of antibiotic resistance in *E.coli*. *Current Research Journal of Biology Sciences* ,2(5):333- 337.
- Klaus ,A.S.; Beatovic ,D.V.; Niksic ,M.P.; Jelacic ,S.C.; Nedovic ,V.K. and Petrovic ,T.S. (2008). Influence of ethereal oils extracted from Lamiaceae family plant on some pathogenic microorganism. *Proc. Nat. Sci.* ,115 ,115:65- 74.
- Kosar ,M.; Bozan ,B.; Temelli ,F. and Baser ,K.H.C. (2007). Antioxidant activity and phenolic composition of sumac (*Rhus coriaria* L.). *Food Chemistry* ,103: 952- 959.
- Lakshmi ,V.V.; Padma ,S. and Polasa ,H. (1987). Elimination of multdrug- resistant plasmid in bacteria by plumbagin ,a compound derived from a plant. *Current Microbiology* ,16:159- 161.
- Latha ,C.; Shriram ,V.D.; Jahagirdar ,S.S.; Dhakephalkar ,P.K. and Rojatkhar ,S.R. (2009). Antiplasmid activity of 1- acetoxychavicol acetate from *Alpinia galangal* against multi- drug resistant bacteria. *Journal of Ethnopharmacology* ,123:522- 525.
- Mengeloglu ,F.Z.; Cakir ,D. and Terzi ,H.A. (2011). Comparison of resistance in isolates of *Enterococcus faecalis* and *Enterococcus faecium* ,*Journal of Microbiology and Infections Diseases* ,1(1):10- 13.
- Motamedi ,H.; Darabpour ,E.; Gholipour ,M. and Nejad ,S.M.S. (2010). Antibacterial effect of ethanolic and methanolic extracts of *Plantago ovata* and *Oliveria decumbens* endemic in Iran against some Pathogenic bacteria. *International Journal of Pharmacology* ,6(2): 117- 122.
- Mundy ,L.M.; Sahm ,D.F. and Gilmore ,M. (2000). Relationships between enterococcal virulence and antimicrobial resistance. *Clin. Microbiol.* ,13(4):513- 522.
- Rodrigues ,J.; Poeta ,P.; Martins ,A. and Costa ,D. (2002). The importance of pets as reservoirs of resistant *Enterococcus* strains ,with special reference to vancomycin. *Journal of Veterinary Medicine* ,49(6):278- 80.
- Rosvoll ,T.C.S. (2012). Plasmids resistance and hospital adaptation in *Enterococci*- PH.D. Thesis ,Univ. Tromso ,UIT.
- Schelz ,Z.; Molnar ,J. and Hohmann ,J. and Hohmann ,J. (2006). Antimicrobial and antiplasmid activities of essential oils. *Fitoterapia* ,77:279- 285.
- Shriram ,V.; Jahagirdar ,S.; Latha ,C.; Kumar ,V.; Dhakephalkar ,P.; Rojatkhar ,S. and Shitole ,M.G. (2010). Antibacterial & antiplasmid activities of *Helicteres isora* L.. *Indian J. Med. Res.* ,94- 99.
- Shriram ,V.; Jahagirdar ,S.; Latha ,C.; Kumar ,V.; Puranik ,V.; Rojatkhar ,S.; Dhakephalkar ,P.K. and Shitole ,M.G. (2008). A potential plasmid- curing agent ,8- epidioshulbin acetate ,from *Dioscorea*

bulbifera L. against multidrug- resistant bacteria. International Journal of Antimicrobial Agents ، 32:405- 410.

- Vandepitte ،J.; Enbaek ،K.; Rohner ،P.; Poit ،P. and Heuck ،C.C. (2003). Basic Laboratory procedures in clinical bacteriology. World Health Organization ، Geneva.
- Xu ،J.; Gallert ،C. and Winter ،J. (2007). Multiple antibiotic resistance of Enterococcus isolated from raw or sand- filtered sewage. Appl. Microbiol. Biotechnol. ،74:493- 500.

Anti- plasmid effect of some plant extracts against multidrug resistant Enterococci.

Abstract: Multiple drug resistance (MDR) is one of the most important global health challenges requiring constant research. Most of the genetic determinants responsible for this resistance are located on plasmids. The present research was carried out to investigate the anti- plasmid activity of alcoholic extracts of Sumach (*Rhus Coriaria*) and Sage (*Salvia officinalis*) against antibiotics resistant Enterococci. Antibiotics sensitivity test results showed that all these bacteria isolates possess different types of multidrug resistance had reached up to nine out of fourteen antibiotics .All isolates showed absolute resistance (100%) to the Amikacin and Naldixic acid. Results of anti- plasmid activity investigation of Sumach and Sage alcoholic extracts against Enterococci selected isolates ،was demonstrated the plasmid curing with a concentration of (2000 µg / cm³) .by the loss of antibiotic resistance characteristic toward (Amikacin ،Ampicillin ،acid Naldixic and Tetracycline) and molecular loss of two plasmids (Size 4000 bp & 3500 bp) ،which demonstrating the presence of resistance genes of above- mentioned antibiotics on the cured plasmids. Therefore ،this result open the way to possibility of using these two plants after additional studies to treatment the problem of drugs resistance in Enterococci and other pathogenic bacteria.

Keywords: Plasmid ،Plant extracts ،Enterococci ،MDR.