

الخصائص المضادة للبكتريا لمستخلص أوراق نبات الداتورا ميتيل

ساجدة عباس حسين الجبوري*، زينب طالب عبد زيد الشريفي**، طالب عبد زيد الشريفي***، عادل سعدي سلمان****
سحر غازي عمران****، منى عبد جعفر* و علية حسيــــــــن*

*دائرة بحوث الكيمياء والصناعات البتروكيمياوية/وزارة العلوم والتكنولوجيا- العراق

** الجامعة المستنصرية/ كلية الهندسة/ قسم هندسة البيئة- العراق

*** كلية الرافدين للعلوم الهندسية- العراق

****دائرة بحوث المواد الخطرة /وزارة العلوم والتكنولوجيا- العراق

الملخص

تسببت حوادث العمل في إصابة الآلاف من الضحايا بجروح وحروق قد تمتد لتشمل جسم الضحية بالكامل وهذا يتطلب عناية صحية كبيرة تؤدي إلى استخدام كميات كبيرة من المضادات الحيوية المصنعة synthetic antibiotics والتي قد لا تتوفر للعديد من المصابين، ونتيجة لذلك توفر هذه الجروح والحروق ظروف ملائمة لنمو العديد من البكتريا المرضية أمثال *Pseudomonas aeruginosa*, *Staphylococcus aureus*, *Escherichia coli*, *Klebsiella pneumoniae*. يهدف البحث لإيجاد بدائل طبيعية للمواد الطبية المستخدمة في معالجة الحروق والجروح ومنها دراسة مستخلص أوراق النبات العشبي *Datura metel* وكفائه في قتل أو تثبيط النمو البكتيري نتيجة للجروح والحروق من خلال تحديد التركيز المثبط الأدنى (MIC) Minimum Inhibitory Concentration وقياس مساحة التثبيط Inhibition Zone لتركيز مختلفة من المستخلص.

الكلمات المفتاحية: نبات الداتورة، الأعشاب الطبية، مضادات البكتيريا، التركيز المثبط و نقطة التثبيط.

المقدمة

للمضادات الحيوية Antibiotic والمواد العلاجية الكيميائية Chemotherapeutic والتي تسببت بظهور علامات المقاومة للمضادات الحيوية Antibiotic Resistance في البكتريا خاصة عند تناولها لفترات طويلة وأن هذه التأثيرات الجانبية شجعت العديد من الناس على استخدام الأعشاب الطبية كمواد علاجية فعالة (E)- (Mahmood and Amedh, 2007) ومن بين هذه الأعشاب الطبية المعروفة محليا نبات *Datura metel* وهو واحد من الأنواع التابعة لجنس *Datura* الواسعة الانتشار في العراق، ينتمي إلى العائلة الباذنجانية Solanaceae فضلا عن نوعين آخرين يتوزعان على شمال ووسط وجنوب العراق والاسم الشائع له نجيل الشيطان (السامرائي، ١٩٨٣).

تمتاز الأعشاب الطبية Medicinal Herbs باحتوائها على المركبات الفعالة حياثيا (Bioactive)، ولا يخفى على أحد أن وطننا العربي عموما والعراق بشكل خاص يزخر بالعديد منها نظرا لتوفر بيئة ملائمة لنمو أعداد كبيرة بالاعتماد على تنوع التضاريس الجغرافية والمناخ (الدوري، 2005)، وحاليا هناك اهتمام متنامي يتمثل بدراسة العلاقة فيما بين المكونات الكيميائية للنبات وفعالته الصيدلانية (Vaidya and Antarkar, 1994) من خلال استعمال هذه الأعشاب كمصادر طبية وتطويرها بالاعتماد على مواقع نموها الطبيعي Local Botanical Flora وتشير التقارير العلمية المتخصصة إلى فعالية الأعشاب الطبية وأيضها الثانوي كمضادات ميكروبية فعالة وهذا الاهتمام كان نتيجة للاستعمال السيئ والمفرط

المشتقة من عدد كبير من النباتات أمثال العائلة الباذنجانية وتحتوي هذه القلويدات على جزئين هما: الحامض العضوي والكحول وبشكل خاص atropine- 3d-ol ويمثل قلويد Atropine واحد من أهم أنواع قلويدات Tropane والذي تم عزله من قبل Mein عام 1833 (Snell and Hilton, 1967).

يتأثر المحتوى القلويدي لجنس نبات *Datura* وسيادة القلويد بعوامل عديدة مثل نوع النبات والبيئة وعوامل المناخ فضلا عن عضو النبات الخاضع للفحص والمرحلة التطورية له، فقد بينت دراسة Iranbkhsh بأن السيادة واضحة لقلويد Scopolamine, Hyoscyamine في ورق وثمار نبات *stramonium* (Iranbkhsh et al., 2004). أما دراسة Miraldi أشارت إلى أن محتوى القلويد يتركز في ورق وساق نفس النوع من النبتة (Miraldi et al., 2001)، في حين أوضحت نتائج دراسات كل من الباحثين Hiraoka و Abo و Afsharypuor والتي أجريت على نبات *Datura metel* وباستخدام تقنيات حديثة بأن التركيز الأعلى هو لقلويد Scopolamine (Abo et al., 1993; Afsharypuor et al., 1996)، وأشارت دراسة Abo بأن المحتوى القلويدي يزداد في الفصول الحارة عنه في الفصول الممطرة وأضافت دراسة Afsharypuor وآخرون بأن تراكم قلويد Scopolamine يكون أكبر نسبياً في الأجزاء الهوائية للنبات (Afsharypuor et al., 1995)، وعلى الرغم من أن دراسة (Hiraoka et al., 1996) كانت قد أكدت ما جاءت به كل من نتائج دراسة الباحثين Abo و Afsharypuor بأن قلويد Scopolamine هو السائد في نبات *Datura metel* إلا أن نتائجهما أكدت على أن تراكم القلويد يكون في بذور، أوراق وأزهار النبتة عنه في أجزائها الأخرى (Abo et al., 1993; Afsharypuor et al., 1995).

وقد استخدمت العديد من الدراسات التحليلية لتقدير القلويدات في نبات جنس *Datura* وبشكل خاص قلويد Atropine (Snell and Hilton, 1967)، ومع تطور تقنيات الكروماتوغرافيا الحديثة وبشكل مذهل وسريع لفصل وتشخيص القلويدات مثل تقنية HPLC للتقدير الآلي لقلويد Atropine وبعض القلويدات الأخرى الموجودة في جذور بعض نباتات العائلة الباذنجانية باستخدام عمود الطور العكوس وكانت النتائج لا بأس بها على النطاق التجاري

ونظرا لما تحتويه هذه النبتة وبكل أنواعها من قلويدات ذات أهمية طبية جرت العديد من الدراسات من اجل تقييم المحتوى القلويدي لها وبشكل خاص بذور هذه النبتة إلا إن البحوث الحديثة تحاول وبشكل جاد تقييم المحتوى القلويدي لمختلف أجزاء النبتة من أوراق وجذور وسيقان في مختلف مراحل النمو وباستخدام تقنيات أكثر تطورا مثل GC/MS ، HPLC/MS (Goren et al., 2004). وأشارت العديد من التقارير العلمية العالمية والمحلية إلى احتواء النبات بجميع أجزائه على قلويدات متعددة تتمثل بشكل أساسي بقلويد Atropine و Scopolamine واللذان يشكلان ما مقداره 50% من الوزن الكلي للقلويدات المستخلصة من النبات هذا فضلا عن الكثير من القلويدات الأخرى والتي قد تصل في بعض الأنواع إلى أكثر من 36 قلويد كما تم تشخيصها بدراسة Berkov وذلك بالاعتماد على تقنية GC/MS (Berkov, 2003).

إن قلويد Atropine من أهم القلويدات التي لها إستخدامات طبية معروفة حيث يستخدم في السيطرة على الأعراض المصاحبة لاضطرابات القناة المعوية Gastrointestinal Tract حيث يعمل على خفض حركة دوران المعدة والأمعاء المصحوبة بغثيان وخفض افرازات المعدة الحامضية، ويستخدم في معالجة تشنجات المثانة bladder Spasms والقرحة Peptic Ulcer والتهاب الزائدة الدودية Diverticulitis ومغص القولون Colic والتهاب المثانة Cystitis والبنكرياس Pancreatitis ويستخدم أيضاً لزيادة معدل ضربات القلب ويقلل من إنتاج اللعاب Saliva أما فيما يخص استخدامات قلويد Scopolamine الطبية فانه يستخدم لمعالجة حالات الغثيان Nausea وتشنجات الأمعاء Intestinal Cramping ولأغراض معالجة العين Ophthalmic وعموما يستخدم كمخدر ومسكن للألم (Cieri, 2003).

حديثا يعتقد بان بالامكان تجربة مدى كفاءة كل من قلويد Atropine و Scopolamine في معالجة حالات التسمم بالمبيدات الفسفورية العضوية وذلك لامتلاكهم خصائص مضادة لإنزيم Acetylcholine حيث تعمل كمنافسات مقاومة للإنزيم (Iranbkhsh et al., 2004).

تميز القلويدات Atropine و Scopolamine بقدرتها على التداخل مع سلسلة التفاعلات الايضية اللازمة لنمو الكائنات الدقيقة وتكاثرها مما يؤدي إلى تثبيط النمو البكتيري (De and Ifeoma, 2002). تعد قلويدات Tropane من أهم أنواع القلويدات

استخدم الميزان الحساس لغرض التقدير الوزني للمستخلص النباتي الجاف.

تم استخدام تقنية HPLC في هذا البحث لغرض تشخيص المكونات الكيماوية للمستخلص وتم تحديد قلويد Atropine كمكون أساس من بين عدة قلويدات أخرى وبتركيز بلغ أكثر من 57% من الوزن الكلي للمستخلص وذلك بالمقارنة بين زمن الاحتجاز لمادة Atropine القياسية مع زمن الاحتجاز للمستخلص النباتي وكما موضح بالشكل رقم A-1.

عزل البكتيريا المرضية

عزلت البكتيريا المرضية المرافقة للحروق Staphylococcus aureus, Escherichia coli, Klebsiella pneumoniae and Pseudomonas aeruginosa من المرضى الراقدين في مستشفى الكرامة ثم شخصت وحفظت عي الوسط الغذائي Nutrient Agar بدرجة حرارة 8-2°C، أما عملية تنقية البكتيريا المعزولة فتمت وفق طريقة (Acheampong et al., 1988).

فعالية المستخلص النباتي المضادة للبكتيريا

أذيب المستخلص النباتي الجاف بكمية معلومة من مادة Dimethyl Sulfoxide (DMSO) للحصول على التراكيز المطلوبة (1, 2, 4, 8, 16 and 32 mg/ml).

تحديد التركيز المثبط الأدنى

تم اختيار طريقة Broth Dilution Method (Sahm and Washington, 1990) في تحديد التركيز المثبط الأدنى (MIC) للمستخلص النباتي وذلك بإتباع الخطوات التالية:

- تم نقل مل واحد 1ml من محلول المستخلص النباتي ذو تركيز 32 mg/m إلى أنبوبة اختبار معقمة حاوية على 1ml من المرق المغذي Nutrient Broth المعقم.
- نقل مل واحد 1ml من أنبوبة الاختبار السابقة إلى أنبوبة اختبار لاحقة حاوية على مل واحد 1ml من المرق المغذي وهكذا تستمر العملية من أجل الحصول على جميع التراكيز المطلوبة (ست أنابيب اختبار كل منها تحتوي على 1 ml).

عند استخدام نوعين من المكاشف الضوئي و التفلوري (Cieri, 2003; Kursinszki et al., 2005) وازدادت كفاءة الفصل ودقة التقدير عندما قام الباحث Berkov بتجهين تقنية الكروماتوغرافيا مع تقنيات أخرى حيث شخص 36 قلويد في نبات *D. Ceratocaula* وذلك بالاعتماد على المواد القياسية وامتصاص الكتلة لقلويدات غير مشخصة مسبقاً باستخدام تقنية GC/MS (Berkov, 2003).

إن الغرض من إجراء الدراسة الحالية هو إيجاد بدائل طبيعية طبيعية تساعد على تثبيط النمو البكتيري المرضي المرافق للحروق والجروح خاصة البكتيريا المعروفة بامتلاكها لوسائل دفاعية Biofilm مما يؤدي إلى فشل المحاولات العلاجية ويقلل من فعالية المضادات الحيوية علماً بان هناك العديد من العوامل التي تحفز الخلايا البكتيرية على إنتاج طبقة Biofilm (Hoffman et al., 2005) على المستعمرات البكتيرية النامية منها وجود مواقع التصاق متخصصة وأخرى غير متخصصة على السطح أو عوامل تتعلق بتغذية الخلية البكتيرية وفي بعض الحالات تعرضها لتراكيز من المضادات الحيوية تحت المثبطة Sub-Inhibitory Concentrations حيث تقوم البكتيريا بتغيير سلوك الجينات المنظمة لهذه العملية Karatan and (Watnick, 2009; An and Parsek, 2007).

المواد وطرق العمل

تم جلب العينة النباتية من منطقة التاجي في بغداد وشخصت العينة في كلية العلوم جامعة بغداد، وتم تحضير محلول المستخلص النباتي وعزل البكتيريا المرضية ومن ثم تحديد فعالية المستخلص النباتي المضادة للبكتيريا في فاعلية المختبر.

تحضير محلول المستخلص النباتي

تم غسل وطحن ثم تقطيع مسحوق ورق نبات *Datura metel* (الجفف بدرجة حرارة 50 °C مسبقاً) بمحلول حامض الكبريتيك (3%) لمدة ساعتين.

يرشح المستخلص النباتي بورق ترشيح مناسب، ثم رفعت الدالة الحامضية إلى pH=9-10 وذلك باستخدام محلول هيدروكسيد الامونيوم، لغرض إذابة القلويدات الحرة من المستخلص النباتي تم استخدام المذيب العضوي كلوروفورم. ومن ثم تبخير الكلوروفورم باستخدام دورق التبخير الدوار Rotary Evaporator .

محلل البكتريا المزروعة سلفا (cell MacFarland 1.0×10^7)

والمعزولة من الحروق إلى طبق بتري معقم، ثم أضيف لها 19 ml من وسط Molten Agar (45 °C) وترك الحين المتصلب. عملت حفر على سطح الأجار المتصلب باستخدام Cork borer معقم (قطر 6mm وعمق 2.5 mm) ليستوعب ما مقداره 0.2 ml من المستخلص النباتي، ثم تم حضن الأطباق بدرجة حرارة 37 °C ولمدة 24 ساعة.

وقد كانت قياسات مساحة التثبيط Inhibition Zone بالمليمتر. استخدمت مادة DMSO كنموذج قياس، وسجلت النتائج في الجدول رقم 1.

- إضافة مل واحد 1ml من المرزعة البكتيرية (cells Mac Farland 1.0×10^7 المحضنة سلفا لمدة 24 ساعة الخاصة بالبكتريا المرضية قيد الدراسة للأنايب الست السابقة، ثم حضنت الأنايب بدرجة حرارة 37 °C لمدة 24 ساعة (Baker and Thomsberg, 1983).
- اعتمد الأنبوب الأقل تركيزاً ولم يظهر فيه أي نمو بكتيري على أنه التركيز المثبط الأدنى (MIC)، وأثبتت النتائج في الجدول رقم 1.

قياس مساحة التثبيط (I.Z)

تم اختيار طريقة Lino لقياس مساحة التثبيط (Lino and Deogracious, 2006) حيث تم نقل مل واحد 1ml من

Pathogenic Bacteria Concentration	<i>Staphylococcus aureus</i>		<i>Klebsiella pneumoniae</i>		<i>E. coli</i>		<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	
	I.Z	MIC	I.Z	MIC	I.Z	MIC	I.Z	MIC
1 mg/ml	**	+	***	+	****	+	****	+
2mg/ml	**	+	**	+	****	+	***	+
4 mg/ml	*	+	**	+	***	+	***	+
8mg/ml	●	MIC	*	+	***	+	**	+
16 mg/ml	●	-	●	MIC	**	+	**	+
32 mg/ml	●	-	●	-	*	MIC	*	MIC

جدول رقم (1) يبين قيم مساحات التثبيط I.Z والتركيز المثبط الأدنى MIC لمستخلص أوراق نبات *Datura metel* ضد البكتريا المرافقة للحروق

حيث يمثل كل من:

**** مساحة التثبيط I.Z = أو $10\text{mm} >$

*** مساحة التثبيط I.Z = 11-13 mm

** مساحة التثبيط I.Z = 14--16 mm

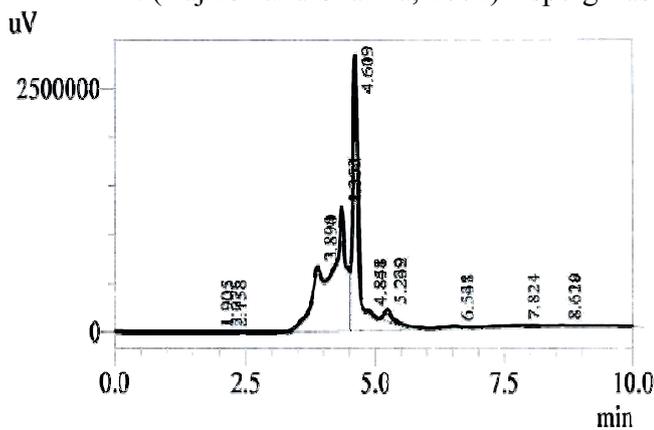
* مساحة التثبيط I.Z = 17-19 mm

● مساحة التثبيط I.Z = أو $20\text{mm} <$

+ وجود نمو بكتيري

- عدم وجود نمو بكتيري

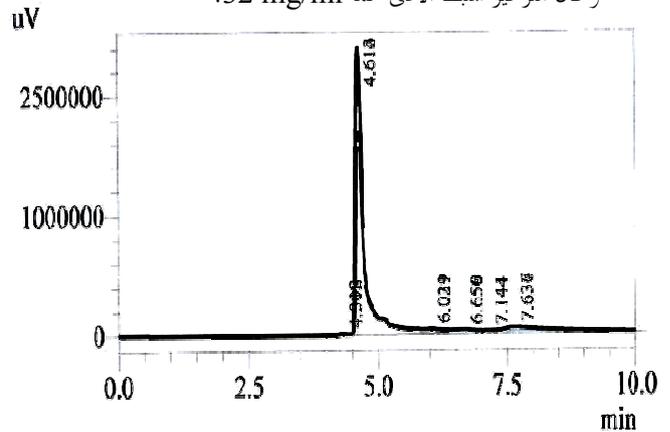
، وبذلك فهي تفسد أي عملية علاجية لجروح الجلد على وجه الخصوص وغالبا ما تكون البكتريا السالبة لصبغة جرام Gram negative أكثر مقاومة للمضادات الحيوية من البكتريا الموجبة لصبغة جرام Gram positive ضد تأثيرات هذه المركبات بسبب وجود طبقة السكريات المتعددة - الدهون Lipopolysaccharide في الغشاء الخارجي للبكتريا إلا أن هذه الحقيقة لا تصح بشكل دائم (Vukovic et al., 2007)، فنتائج الدراسة الحالية تؤكد كفاءة مستخلص نبات *Datura metel* والحاوي على نسبة من القلويدات المتمثلة بشكل أساسي بقلويد Atropine (57%) قدرة جيدة على تثبيط النمو البكتيري المرافق للحروق بنوعيه الموحب والمتمثل ببكتريا *Pseudomonas aeruginosa* و *Staphylococcus aureus* و *E. coli* والسالبة لصبغة جرام والمتمثلة بالبكتريا المرضية *Klebsiella pneumoniae* وكانت معدلات منطقة التثبيط في أعلى مستوياتها ضد البكتريا *Staphylococcus aureus* الموجبة و *Klebsiella pneumoniae* السالبة لصبغة جرام وهذا مماثل لنتائج دراسة Vukovic et al., (2007) والتي أكدت على كفاءة الزيوت الأساسية Essential Oils المستخلصة من بذور نبات *Teucrium montanum* في تثبيط النمو البكتيري لثلاثة عشر نوع من أنواع البكتريا الموجبة والسالبة لصبغة جرام و لنتائج دراسة Rajwsh and Sharma التي بينت كفاءة مستخلص نبات *Datura metel* في تثبيط النمو الفطري لثلاثة أنواع مرضية تابعة لجنس *Aspergillus* (Rajwsh and Sharma, 2002).



الشكل رقم (1-A) مخطط فحص HPLC لمادة الاتروپين القياسية متمثلا بزمن الاحتجاز Rt.

النتائج والمناقشة

إن الفائدة الأساسية من استخدام الأعشاب الطبية كمصادر طبيعية للمضادات الحيوية تتمثل في عدم رفعها للمقاومة التي تظهرها الكائنات الحية للمضادات الحيوية المصنعة حتى بعد تناولها لفترات طويلة (Conner, 1993) هذا فضلا عن قدرتها على تثبيط النمو البكتيري وكما هو موضح في الجدول رقم (1) حيث بلغ معدل التركيز المثبط الأدنى MIC 8mg/ml ضد البكتريا الموجبة لصبغة جرام *Staphylococcus aureus* في حين أظهرت البكتريا السالبة لصبغة جرام *E. coli*، والأخرى الموجبة لصبغة جرام *Pseudomonas aeruginosa* مقاومة ضعيفة للمستخلص النباتي بالمقارنة مع بقية البكتريا المرضية قيد الدراسة وكان التركيز المثبط الأدنى هما 32 mg/ml.



يوضح الشكل رقم 1 مخطط فحص HPLC لكل من المادة القياسية Atropine ومستخلص أوراق نبات *Datura metel* متمثل بزمن الاحتجاز (Retention Time (Rt).

تكتسب نتائج الدراسة الحالية أهميتها لأن البكتريا التي تم اختيارها بكتريا مرضية ومرافقة للحروق بشكل خاص ومعروفة بقدرتها على مقاومة معظم المضادات الكيماوية للميكروبات مثل *Staphylococcus aureus*، *E. coli* و *Klebsiella pneumoniae* المسببة لغالبية الإصابات المكتسبة في المستشفيات من خلال قدرتها على أحكام عوامل الإصابة المتمثلة بتكوين الطبقة الحيوية (Biofilm) على المستعمرات البكتيرية (Indrayan et al., 2002) حيث تستخدم هذه البكتريا طبقة (Biofilm) كسلاح كيميائي تدافع به عن نفسها ضد المطهرات الكيماوية Disinfectants والمضادات الحيوية Antibiotics والخلايا البلعمية Phagocytes والأجهزة المناعية Immune System

- السامرائي ، خ.و.ع. "توزيع القلويدات وأهميتها التصنيفية في بعض الأنواع البرية من العائلة الباذنجانية Solanaceae في العراق". رسالة ماجستير، كلية العلوم /جامعة بغداد (1983).

Abo K.A., Salami O.O. and Abelegan I.O. 1993. "Variation of total hyoscyne content of cultivated *Datura metel*" L. Afr. J. Med. Sci. 22 (1): 45-7.

Acheampong Y.B., El-Mahmood A.M. Oluriola P.F. 1988. "Antibacterial properties of the liquid antiseptic" TCP. Indian J. Pharm. Sci. 3: 183-6.

Afsharypuor S., Mostajeran A. and Mokhtary R. 1995. "Variation of scopolamine and atropine in different parts of *Datura metel* During Development". Plant Med. 61 (4): 383-4.

An D. and Parsek M.R. 2007. "The Promise and peril of transcriptional profiling in biofilm communities". Curr. Opin. Microbiol. 10 (3): 292-6.

Baker C.N. and Thomsberg C.H. 1983. "Inoculum standardization in antimicrobial susceptibility tests: Evaluation of overnight age culture". J. Chin.Microbiol. 17: 140-457.

Berkov S. 2003. "Alkaloids of *Datura ceratocula*". Z. Naturforsch. 58: 455-8.

Cieri U.R. 2003. "Determination of Atropine (Hyoscyamine) Su. Commercial Products by Lijuid chromatography with UV Absorbance and Fluorescence Deteet multi laboratory study". J. AOAC INTERN-ATONAL. 86: 1128-1134.

Conner D.E. 1993. "Naturally occurring compounds". In: Davidson, P. and Branen, A.L. (Eds.). Antimicrobials for foods: Marcel Dekker, New York.

De N. and Ifeoma E. 2002. "Antimicrobial effects of components of the bark extract of neeru". Azadirachta indica A. Juss. Technol. Dev. 8: 23-8.

El-Mahmood A.M. and Amedh J.M. 2007. "In vitro antibacterial activity of *Parkia biglobosa* (Jacq) root bark extract against some microorganisms associated with urinary tract infections". Afri. J. Biotech. Vol. 6 (11):

ويمكن تفسير نتائج الدراسة الحالية إلى أن المستخلص النباتي قد عمل بشكل مماثل لميكانيكية عمل المضادات الحيوية المصنعة، وربما يكون قد قام بتنشيط بناء البروتينات الأساسية والأحماض النووية DNA و RNA أو تحطيم الغشاء البلازمي وما يحويه من دهون وبروتينات وبالتالي تنشيط عمل القنوات والنواقل الأيونية (Wink, 1997) مما أدى إلى تراكم القلويدات داخل الخلية البكتيرية وذلك لكونها كارهة للماء (Tegos et al., 2002).

تأتي نتائج الدراسة الحالية استجابة للتوصيات والمقالات العلمية المختلفة وخصوصاً تلك الصادرة من منظمة الصحة العالمية World Health Organization (WHO) والتي تدعو إلى تكثيف الجهد البحثي من أجل زيادة مجالات استخدام وتطبيق النباتات الطبية كمصادر للطب البديل وذلك لاحتواها العالي من المركبات الفعالة حياتياً (Bioactive) تؤكد التجارب العلمية أهميتها الصيدلانية.

الإنتاجات

بينت نتائج الدراسة كفاءة مستخلص ورق نبات *Datura metel* في قتل أو تثبيط النمو البكتيري المرافق للحروق بنوعيهما الموجبة والسالبة لصبغة جرام المرضية المعروفة بقابليتها على مقاومة المضادات الحيوية المصنعة بسبب امتلاكها لطبقة Biofilm.

التوصيات

دراسة كفاءة مستخلص ورق نبات *Datura metel* (باستخدام مذيبات عضوية مختلفة) في قتل أو تثبيط النمو البكتيري المرافق للحروق فضلاً عن المستخلص المائي ودراسة كفاءة مستخلصات الأنواع الأخرى التابعة لجنس *Datura* النامية في العراق (البرية) وخاصة نوع *Datura stramonium* المعروف بـ محتواه العالي من القلويدات.

المصادر

- الدوري، ص. ص. "تأثير عصائر الليمون الحامض *Citrus limon* L. والفلفل الأخضر البارد *Capsicum grossum* L. والأخضر الحلو *Allium cepa* L. علي أنواع من البكتريا المعزولة والمولثة للسلطة". رسالة ماجستير، كلية التربية- ابن الهيثم/ جامعة بغداد (2005).

- 32-9.
- Lino A. and Deogracious O. 2006. "The in vitro antibacterial activity of *Annona senegalensis*, *Securidacca longepedunculata* and *Steganotaenia araliacea*-Ugandan medical plant". *Afr. Health Sci.* 6 (1): 31-5.
- Miraldi E., Masti A., Ferri S. and Barni Comparini I. 2001. "Distribution of hyoscyamine and Scopolamine in *Datura Stramonium*". *Fitoterapia.* 72 (6): 644-8.
- Rajwsh L. and Sharma G. 2002. "Studies on antimycotic properties of *Datura metel*". *Journal of Ethnopharmacology*, Vol. 80 (2-3): 193-7.
- Sahm D.F. and Washington J.A. 1990. "Antibacterial susceptibility Test Dilutions Methods: In: *Manuals of Clinical Microbiology*". Lennette, E. H. 5th Edition, Am. Soc. Microbiol. Washington DC, pp. 1105-1116.
- Snell F.D. and Hilton C.L. 1967. "Encyclopedia of Industrial Chemical Analysis". 4: 594.
- Tegos G. Stermilz F.R., Lomovskaya O. and Lewis K. 2002. "Multidrug pump inhibitors uncover remarkable activity of plant antimicrobials". *Antimicrob. Agents Chemother.*, 46 (10): 3133-3141.
- Vaidya A.B. and Antarkar V.D.S. 1994. "New drugs from medicinal plants, Opportunities and approaches". *J. Assoc. Physicians India.* Vol. 42: 221-8.
- Vukovic N., Milosevic T., Sukdolak S. and Solujic S. 2007. "Antimicrobial activities of essential oil and methanol extract of *Teucrium montanum*". *Oxford J.* Vol. 4: 17-20.
- Wink M. 1997. "Special nitrogen metabolism". In: Dey, P. M. and Harborne, J. B. (Eds). *Plant biochemistry* Academic Press LLCC, Florida: 436-486.
- 1272-5.
- Goren A.C., Bilsel G. Bilsel M. and Yenisoym – Karakas S. 2004. "Simple high-performance Liquid chromatographic method for determination of atropine and obidoxime in a parenteral injection device". *J. Chromatography A.* 1057: 237-9.
- Hiraoka N. Tashimo K. Kinoshita C. and Hirooka M. 1996. "Genotypes and alkaloid contents of *Datura metel* Varieties". *Biological and Pharmaceutical Bulletin.* Vol. 19 (8): 1086-1089.
- Hoffman L.R., D'Argenio D.A., MacCoss M.J., Zhang Z., Jones R.A. and Miller S.I. 2005. "Aminoglycoside antibiotics induce bacterial biofilm formation". *Nature.* 436 (7054): 1171-5.
- Indrayan A.K., Sharma A., Gideria B.S. and Gupta C.P. 2002. "Antimicrobial activity of dye from *Gaespina sappan* (Patang/Braziluvoral)". *Indian J. Microbial.* 42: 359-60.
- Iranbkhsh A., Oshaghi M.A. and Majd A. 2004. "Distribution of atropine and scopolamine in different organs on stages of development in *D. stramonium* L. (Solanaceae). Structure and ultrastructure of biosynthesizing cells". *ACTA Biologica Cracoviensis Series Botanica* 48 (1):13-8.
- Karatan E. and Watnick P. 2009. "Signals regulatory networks and materials that build break bacterial biofilms". *Microbiol. Mol. Biol. Rev.* 73 (2): 310-47.
- Kursinszki, L.; Hank, H.; Laszlo, I. and Szoke, E., 2005, "Simultaneous analysis of hyoscyamine, scopolamine, 6B- hydroxyhyoscyamine and apoatropine in solanaceous hairy roots by reversed- phase high- performance liquid chromatography". *J. Chromatography.* 1091:

Anti-Bacterial Properties of *Datura metel* Leaves Extract

S. A. H. al-juboori*, Z. T. A. Al-Sharify **, Prof. Dr. T. A. Al-Sharify**, A. S. Salman*, S. G. Omran*, M. A. Jaffar*, A. Hussain*

* Ministry of science and technology

** Environmental Engineering Department, College of Engineering, Al-Mustansiriyah University, Bab AL- Muthem, P.O.Box 14150, Baghdad, Iraq.

** Nuclear Engineering, College of Engineering Sciences, Al-Rafidain University, Hay al-Mustansiriyah, P. O. Box 46036, Baghdad, Iraq.

Correspondence author: Zainab_talib2009@yahoo.com

Received, 21 April 2010; Accepted, 16 July 2010

Work-related accidents cause serious infections to thousands of wounds victim and also burns that may extend to the whole victim's body and this requires a major health care needs consumption of large quantities of antibiotics, which may not be available for so many people, as a result of abundance of these wounds, burns. Favorable conditions for growth of several pathogenic bacteria such as *Staphylococcus aureus*, *Escherichia coli*, *Klebsiella pneumoniae*, and *Pseudomonas aeruginosa*. The aim of the research was to find natural alternatives for medical supplies used in the treatment and study of the efficiency of leaves of the herbal plant *Datura metel* in inhibiting bacterial growth infecting wounds and burns. This study is in concerned with the identification of the minimum inhibitor concentration (MIC) and measuring the area of the Inhibition zone to different concentrations of the extract to different pathogenic bacteria.

Key Words: *Datura metel*, Herbal Medicines, Antibacterial Activity, Minimum Inhibitory Concentration (MIC), Inhibition Zone.