

التقدير الكيميائي الكمي لمركبات المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل *Syzygium aromaticum* وتقييم التأثير التثبيطي له في بعض العزلات البكتيرية الملوثة للأغذية

صبا طالب هاشم¹ وعصام شاكر حمزة² و منال عبد اللطيف حسن²
¹ كلية العلوم - الجامعة المستنصرية، ² دائرة البيئة والمياه - وزارة العلوم والتكنولوجيا - بغداد - العراق

E-mail: dr.sabatalib@yahoo.com

قبل للنشر: 2013/6/11

الخلاصة

إن الهدف من هذه الدراسة هو لمعرفة تأثير المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل على نمو البكتريا الموجبة والسالبة. أجري الكشف الكيميائي الكمي والنوعي للمركبات الفعالة في المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل باستخدام تقنية الكروماتوغرافي السائل عالي الأداء (HPLC) أظهرت النتائج احتوائه على المركبات التالية (Kaempferol، Caffeic acid، Eugenol، Ferulic acid، Vallinic acid، Borneol، Chlorogenic acid، Ellagic acid). تم تقييم الفعالية التثبيطية للمستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل بالتركيز (0.039 و 0.0781 و 0.156 و 0.312 و 0.625 و 1.25 و 2.5 و 5 و 10 و 20) ملغم/مليتر كل على أفراد في نمو عزلتين من البكتريا الموجبة لصبغة غرام هما *Bacillus subtilis* و *Staphylococcus aureus* وثلاثة عزلات من البكتريا السالبة لصبغة غرام هي *Escherichia coli*، *Pseudomonase aeruginosa*، *Salmonella typhimurium* وبطريقة الحفر في الأكار، فضلاً عن قياس التركيز المثبط الأدنى للمستخلص النباتي حيث أظهرت النتائج فعالية تثبيطية عالية تجاه جميع العزلات البكتيرية قيد البحث وتتنوع باختلاف التركيز والبكتريا المختبرة.

الكلمات المفتاحية: المضادات الحيوية، المستخلص الفينولي، بذور القرنفل، الكروماتوغرافي السائل عالي الاداء.

المقدمة

بعد تزايد القلق من سلامة استعمال المضادات الغذائية الكيميائية وتزايد الاهتمام بالتوجه نحو حفظ الأغذية بطرق تضمن بقائها بشكل طبيعي للحفاظ على خواصها الطبيعية لأطول وقت ممكن، ولأن التساؤلات كانت وما زالت تدور حول نوعية وسلامة الغذاء بإضافات غذائية محددة ومنتخبة، أظهرت البحوث شكوكاً حول المضادات الميكروبية مثل Nitrites، Benzoic acid التي تشكل خطراً كامناً بسبب امتلاكها للسمية، وأدت هذه المشاكل إلى التوجه نحو إنتاج مضادات ميكروبية طبيعية وإضافتها بشكل مباشر للأغذية (1).

شكلت المستخلصات النباتية أساساً للعديد من التطبيقات الغذائية سواء للغذاء الطازج أو المصنع باعتبارها مواد تمتلك فعالية مضادة للحياة المهيجرة فهي تستخدم في حفظ الأغذية وتدخل في تركيب المستحضرات الصيدلانية وبدائل للأدوية وعلاجات طبيعية (2). لقد شملت الدراسة الحالية نبات القرنفل *Syzygium aromaticum* الذي ينتمي إلى العائلة النباتية Myrtaceae وهو من النباتات التي تمتلك فعالية مضادة للبكتريا والفطريات (3 و 4)، وذلك لاحتوائه على مركب اليوجينول Eugenol الذي يعتبر أحد المركبات الأساسية لزيت القرنفل ويمثل حوالي 72-90% حيث أكدت الدراسات امتلاكه فعالية مضادة للاكسدة (5)، بالإضافة إلى احتواء نبات القرنفل على العديد من المركبات الفعالة منها Vanillic acid، Kaempferol (4). كذلك احتوائه على العديد من المجموع الفعالة منها التانينات والصابونينات والقلويدات والفينولات (6). إن الهدف من هذه الدراسة هو لمعرفة تأثير المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل على نمو البكتريا.

المواد وطرائق العمل

أُتبع طريقة (7) في تحضير المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل إذ أخذ 10 غم من المسحوق النباتي الجاف وضع

في دورق زجاجي 100 مل وأضيف إليه 40 مل من حامض الخليك (2%) و جرت عملية الاستخلاص بواسطة المكثف العاكس باستخدام حمام مائي بدرجة حرارة 80 م° ولمدة 8 ساعات بعد ذلك ترك المحلول ليبرد ثم رشح بورق ترشيح بعده أضيف إليه حجم مناسب من البروبانول واشبع المحلول بإضافة كمية من كلوريد الصوديوم رج المحلول بشكل جيد فتكونت طبقتان، عزلت الطبقة العليا التي تحتوي على المركبات الفينولية باستخدام قمع الفصل وجفقت بالمبخار الدوار وحفظت في الثلاجة لحين الاستعمال. تم الكشف عن المركبات والمجاميع الفعالة الموجودة في النبات للتحري عن الراتنجات، التانينات، الصابونينات، الكلايكوسيدات، القلويدات، الفينولات والفلافونات حسب ما ورد في (8).

استعمل محلول الطور المتحرك في تغذية الكروماتوغرافي السائل عالي الاداء لتقدير جميع المركبات الفينولية في المستخلص النباتي فقد أستعمل المحلول المتكون من ميثانول : حامض الخليك : ماء مقطر معاد تقطيره خال من الأيونات وبالنسبة (60:0.01:40) مزجت جيداً بالمزاج vortex للتخلص الفقاعات الهوائية لتصبح جاهزة للاستعمال. اجريت عملية الفصل باستخدام العمود C-18 4.6 mm (50× ID)، معدل جريان Flow rate 1.4 مل/ دقيقة، الطول الموجي 264 نانوميتر، حقن 20 مايكروليتر من مستخلص الفينولات الكلية في الجهاز وقورن زمن الاحتجاز للمواد الموجودة مع زمن احتجاز المركب القياسي (9).

اجري اختبار التأثير التثبيطي للمستخلص الكحولي لنبات القرنفل تجاه البكتريا الملوثة للأغذية حيث تم تحضير المحلول الخزين للمستخلص الفينولي لنبات القرنفل المراد اختبار تأثيره التثبيطي تجاه البكتريا المعزولة خارج الجسم الحي (in vitro) بتركيز 50 ملغم/مل وذلك بأذابة 5 غم من المستخلص في 100مليتر من محلول (10%) (Dimethylsulfoxide DMSO). رشحت المستخلصات

saline فقط، ثم وضع (0.8) مليلتر من كل تخفيف في انبوبة اختبار معقمة واذيف لكل انبوبة (0.2) مليلتر من الدم ليصبح الحجم النهائي لكل انبوبة واحد مل حضنت الأنابيب بدرجة حرارة 37 لمدة 24 ساعة. حلتل النتائج وفق التباين ANOVA (Analysis of Variance) بأتجاهين (13).

النتائج والمناقشة

تعد النباتات مصدراً مهماً للحصول على مركبات فعالة تستخدم مضافات طبيعية بدلاً من المضافات الكيميائية الصناعية. تستخدم الأعشاب أو النباتات لأغراض متعددة منها غذائية Nutrition وطبية Medical ومنكهات Flavoring وملونات Coloring ومواد حافظة Preservatives وأستعمالات أخرى (14). ونظراً لاحتواء نبات القرنفل على العديد من المركبات الفعالة التي تثبط أو تحد من فعالية الأحياء المجهريّة في الأغذية لذا استهدفت الدراسة معرفة التأثير التثبيطي للمستخلص الفينولي. بينت نتائج الكشّف النوعي عن بعض المركبات الفعالة بأستخدام عدة طرائق للكشّف عن هذه المركبات (جدول، 1) أحتواء المستخلص الكحولي على العديد من المجموع الفعالة وهي القلويدات والصابونينات والفينولات والكلايكوسيدات والتانينات والفلافونيدات والترينينات وجاءت هذه النتائج مشابهة لما جاء به (15).

أظهرت نتائج الكشّف بأستخدام تقنية الكروماتوغراف السائل عالي الأداء (HPLC) أن زمن الأحتجاز القياسي لكل مركب (Kaempferol، Caffeic acid، Eugenol، Ellagic acid، Ferulic acid، Vallinic acid، Chlorogenic acid، Borneol) كان (2.16 و 3.07 و 3.09 و 4.99 و 5.99 و 6.91 و 7.81 و 9.16) دقيقة على التوالي (جدول، 2). ويتضح من (الشكل، 1) المكونات الكلية لمستخلص الفينولات الخام الذي يظهر احتوائه على كل من (Kaempferol، Caffeic acid، Eugenol، Ellagic acid، Ferulic acid، Vallinic acid، Chlorogenic acid، Borneol) مقارنة مع المركبات القياسية (شكل، 2) وبنسب متفاوتة كما موضح في (جدول، 3). حيث أكد (4) أحتواء نبات القرنفل على كل من (Kaempferol، Vanillic acid، Eugenol). وكانت أعلى نسبة تعود لليوجينول %16.18 وبتراكيز 35694.94 مايكروغرام/مليلتر حيث تم حساب التركيز وفقاً للمعادلة

$$\text{Concentration of sample } (\mu\text{g/ml}) = \text{Area of sample} / \text{Area of standard} \times \text{Concentration of standard} \times \text{Dilution factor}$$

هذا يتفق مع ما جاء به (16) حيث أكد احتواء نبات القرنفل على نسبة عالية من مركب اليوجينول، يليه حامض الكلوروجنك وحامض اللاجيك بنسبة % (12.56 و 12.8) وبالتراكيز (33059.33 و 22883.37) مايكروغرام/مليلتر على التوالي فيما جاء حامض الفانيل وحامض الكافاينك بأقل نسبة % (6.55 و 6.94) وبالتراكيز (12931.50 و 1398.49) مايكروغرام/مليلتر على التوالي. تبين نتائج الدراسة الموضحة في (شكل، 2) الفعالية التثبيطية تجاه الأنواع البكتيرية المدروسة كافة، فلم يظهر المستخلص الفينولي لنبات القرنفل عند التراكيز (0.039 و 1.25) ملغم/مليلتر تأثيراً في نمو العزلات البكتيرية

بأستعمال المرشحات البكتيرية 0.45 ملم لغرض تعقيم المستخلص (10).

تم دراسة تأثير المستخلص النباتي في نمو البكتريا المعزولة من الأغذية حيث تم الحصول على عزلات كل من بكتريا *Staphylococcus aureus*، *Bacillus subtilis*، *Pseudomonase aeruginosa*، *Escherichia coli*، و *Salmonella typhimurium* من مختبرات قسم علوم الأغذية والتقانات الاحيائية في كلية الزراعة / جامعة بغداد زرعت العزلات البكتيرية على سطح الأكار المغذي Nutrient agar وحضنت في درجة حرارة 37 م لمدة 24 ساعة. ثم حفظت العينات في درجة حرارة الثلجة 5 م لحين الأستعمال. أستخدمت طريقة الحفر (Agar well diffusion) لتحديد فعالية المستخلص. أذ حضر العالق البكتيري لكل عذلة بنقل مستعمرة من المزروع البكتريا النقي المنمى على الوسط الأكار المغذي الى أنابيب حاوية على محلول الملح الفسلي مع الرج بشكل جيد ومقارنة العكورة الحاصلة في الأنابيب مع العكورة القياسية لمحلول ماكفرلاند الذي يعطي 1.5×10^8 خلية/مليلتر. تم نشر 0.1 مليلتر من العالق البكتيري على وسط اكار مولر هنتون (Mueller Hinton agar) وعملت ثقوب في الوسط الزرعي بأستخدام ثاقب الفلين المعقم قطره 5 ملم اضيف الى كل حفرة (0.05) مليلتر من المستخلص النباتي، اضافة الى عمل حفرة وسط كل طبق اضيف لها (0.05) مليلتر من محلول 10%DMSO المستخدم في اذابة المستخلص كسيطرة. درس تأثير المستخلص النباتي بتركيز (0.039 و 0.0781 و 0.156 و 0.312 و 0.625 و 1.25 و 2.5 و 5 و 10 و 20) ملغم/مليلتر وحضنت الأطباق بدرجة 37 م لمدة 24 ساعة، تم بعدها قيس منطقة التثبيط حول كل حفرة بالملمتر.

اجري قياس التركيز المثبط الأدنى MIC للمستخلص النباتي بأستعمال طريقة التخفيف المضاعفة المتسلسلة (fold dilution method) لحساب التركيز المثبط الأدنى (Minimum Inhibitory Concentration MIC) للمستخلص النباتي اعتماداً على ما ورد في (11)، اذ حضرت تراكيز متسلسلة متضاعفة تراوحت بين (20-0.039) ملغم/مليلتر للمستخلص. سحب 10 مايكروليتر من العالق البكتيري المحضر مسبقاً ولجميع العزلات البكتيرية بوساطة ماصة دقيقة ولقح به الأنابيب الحاوية على الوسط السائل لمولر هنتون الحاوي على تراكيز مختلفة من المستخلص، وحضنت الأنابيب بدرجة حرارة 37 م ولمدة 24 ساعة، ثم قيس طيف الأمتصاص لأنابيب العالق البكتيري عند طول موجي 620 نانومتر. تم حساب (MIC) على انه اقل تركيز من المستخلص النباتي يمنع ظهور نمو واضح للبكتريا.

تم تحديد السمية الخلوية للمستخلص حسب طريقة (12) أذ حضر محلول رنكر الفسيولوجي Ringer solution المعقم من أذبة (0.9) غم NaCl، (0.092) غم KCl، (0.024) غم CaCl، (0.03) غم NaHCO، (0.0200) غم glucose في 100 مل ماء مقطر. ثم اضيف (18) مليلتر من محلول رنكر الى 2 مليلتر من الدم المسحوب من الإنسان حضرت سلسلة من التخفيف للمستخلص الكحولي Phosphate buffer (1:1، 1:10، 1:100، 1:1000) استخدم لكل مستخلص معامل سيطرة سالبة تحتوي على Normal

مضادة للبكتريا (5) . يعتبر البوجينول واحد من المركبات الأروماتية الذي يحتوي مجموعة الفينول أذ يمتلك فعالية مضادة للأحياء المجهرية تزداد هذه الفعالية بزيادة المجاميع الفينولية (20) ، كما أظهرت نتائج الدراسة التي قام بها الباحث (16) فعالية مستخلص البوجينول ضد البكتريا الموجبة لصبغة غرام أفضل من فعاليته ضد البكتريا السالبة لصبغة غرام ويعزى السبب الى أحتواء البكتريا السالبة لصبغة غرام على متعدد السكريات الشحمي Lipopolysaccharid (LPS) فضلاً على قدرة الجزيئات المحبة للماء من المرور خلال الجدار الخلوي للبكتريا الموجبة لصبغة غرام بسهولة لاحتواء جدارها على طبقة الببتيدوكلايكون Peptidoglycan فقط . كذلك يحتوي المستخلص الفينولي لنبات القرنفل على حامض اللاجيك كما موضح في جدول (3) الذي يمتلك فعالية مضادة للبكتريا من خلال تأثيرها على تضاعف الحامض النووي DNA فقد بينت دراسة (21) أن حامض اللاجيك يعمل على تثبيط نمو البكتريا *E. coli* من خلال إيقافه لعملية تخليق شريط DNA وذلك بتثبيط فعالية أنزيم DNA gyrase مما يثبط عملية اللف الفائق لشريطي DNA للبكتريا وهو بذلك يشابه في عمله مضادات مجموعة الكونولون Quinolones واسعة الطيف . فضلاً عن امتلاكه فعالية في تثبيط الأنزيمات وتكوين معقدات مع متعدد السكريات الشحمي (LPS) (22) . كما ويحتوي المستخلص الفينولي على مركب Kfaempferol ، Caffeic acid الذي يمتلك فعالية مضادة للبكتريا (23 و 24) . أما السمية الخلوية فلم تظهر جميع التراكيز المستخدمة اي تحللاً دموياً .

الخمسة قيد الدراسة ، أما عند التركيز 2.5 ملغم / مليلتر فأظهر التحليل الأحصائي وجود فروق معنوية ($P < 0.05$) في تثبيط بكتريا *B. subtilis* وباقي العزلات ، وبينت نتائج المعاملة بتركيز 20 ملغم/مليلتر تأثيراً معنوياً في تثبيط جميع الأنواع البكتيرية ($P < 0.05$) وبمعدلات أقطار (22 و 17 و 14 و 9 و 8) ملغم ، *S. aureus* ، *B. subtilis* ، *E. coli* ، *Ps aeruginosa* ، *S. typhimurium* ، على التوالي (ملحق ، 1) . وهذا يتفق مع ما جاء به (17) حيث أكد الفعالية التثبيطية للمستخلص الفينولي لنبات القرنفل تجاه كل من بكتريا *Ps. aeruginosa* و *B. subtilis* . كما بينت نتائج الباحثان (3) فعالية المستخلص الكحولي تجاه كل من بكتريا *Staph. aureus* ، *E. coli* ، *aeruginosa* . فضلاً عن ما جاء به الباحث (18) عن الفعالية التثبيطية لنبات القرنفل تجاه البكتريا السالبة والموجبة لصبغة غرام الملوثة للغذاء . أظهرت نتائج الدراسة تأثير المستخلص الفينولي لنبات القرنفل في نمو الأنواع البكتيرية الملوثة للاغذية بأستعمال طريقة التخفيف المضاعفة المتسلسلة وأيجاد التركيز المثبط الأدنى (MIC) (جدول 4) ، أن تركيز 2.5 ملغم/مليلتر هو التركيز المثبط الأدنى لبكتريا *B. subtilis* ، أما التركيز 5 ملغم/مليلتر فكان هو التركيز المثبط الأدنى لبكتريا *Staph. aureus* في حين كان التركيز 20 ملغم/مليلتر هو التركيز المثبط الأدنى لجميع الأنواع البكتيرية قيد الدراسة الأخرى (ملحق ، 2) ، حيث بين (19) فعالية المستخلص الكحولي تجاه كل من بكتريا *E. coli* و *B. subtilis* . يعود السبب في فعالية مستخلص بذور نبات القرنفل لكونه غني بالمركبات الفينولية والفلافونويدات والتي تمتلك فعالية

جدول 1: المركبات الكيميائية الفعالة في بذور نبات القرنفل *Syzygium aromaticum*

النبات	المركبات الفعالة						
	الفينولات	الراتنجات	الصابونيات	التانينات	الفلافونيات	الكلايكوسيدات	القلويدات
<i>Syzygium aromaticum</i>	+	+	+	+	+	+	+

جدول 2: زمن الاحتجاز القياسي للمركبات القياسية

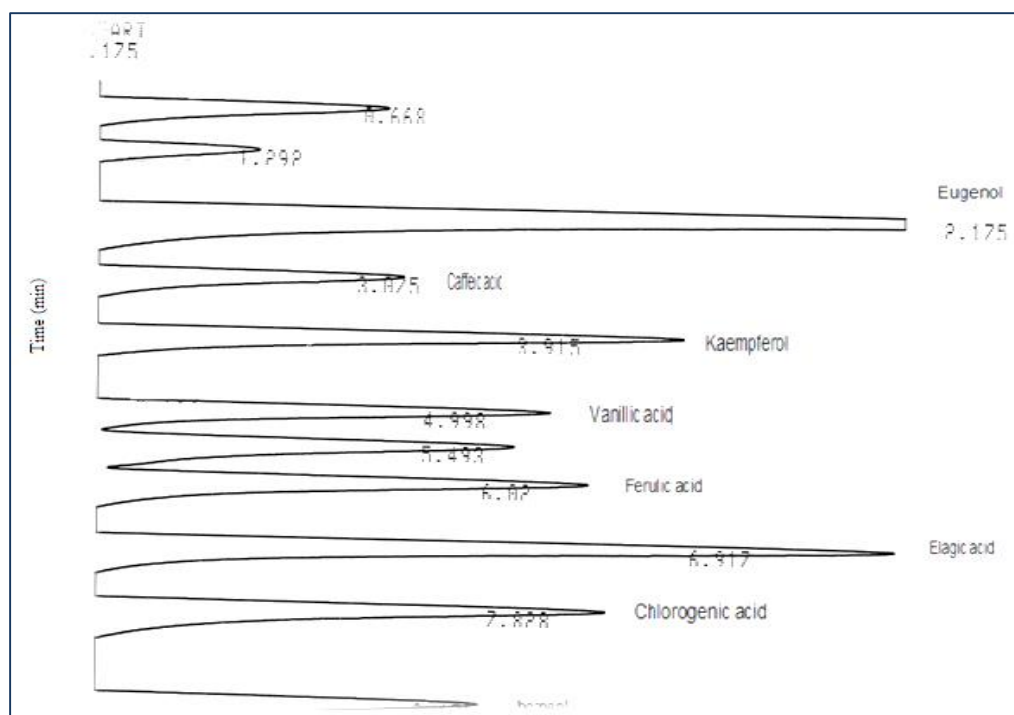
Compound	Retention time (minute)	Area of sample
Eugenol	2.16	36705
Caffeic acid	3.07	49652
Kaempferol	3.90	54382
Vanillic acid	4.99	52977
Ferulic acid	5.99	55533
Elagic acid	6.91	52811
Chlorogenic acid	7.81	41635
borneol	9.16	38627

جدول 3: تراكيز ونسب المركبات في المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل *Syzygium aromaticum*

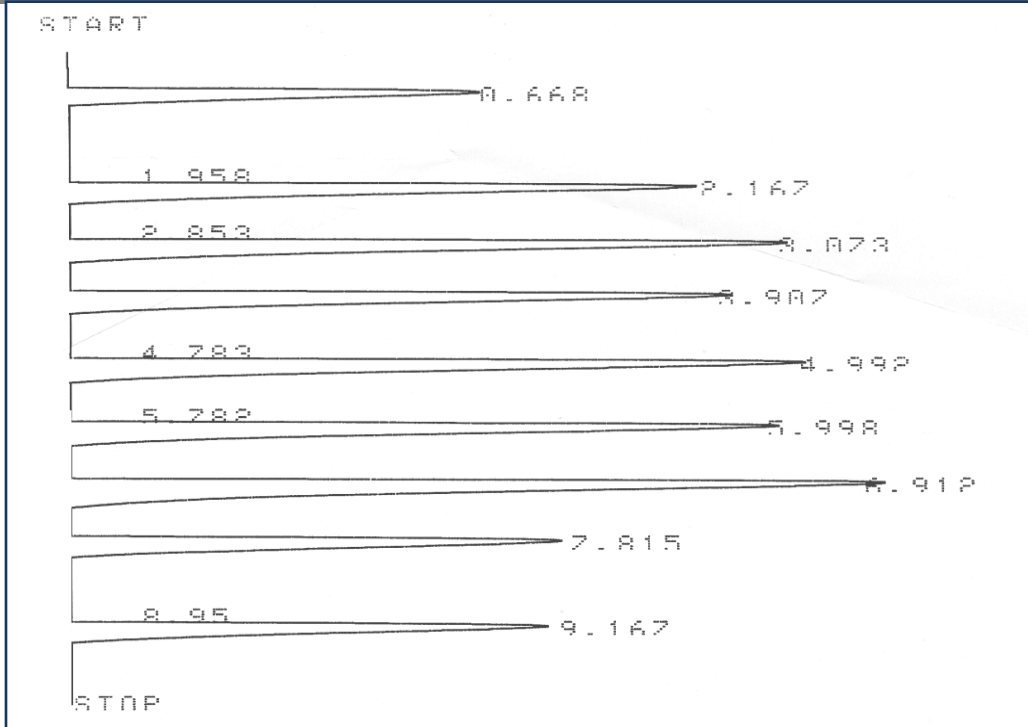
Compound	concentration (µg/ml)	Percentage %
Eugenol	35694.94	16.18%
Caffeic acid	1398.49	6.94%
Kaempferol	17324.03	8.37%
Vanillic acid	12931.50	6.55%
Ferulic acid	20665.44	9.96%
Ellagic acid	22883.37	12.80%
Chlorogenic acid	33059.33	12.56%
Borneol	23437.62	8.26%

جدول 4: معدلات طيف الأمتصاص لنمو البكتريا عند التراكيز المختلفة من المستخلص الفينولي لبذور

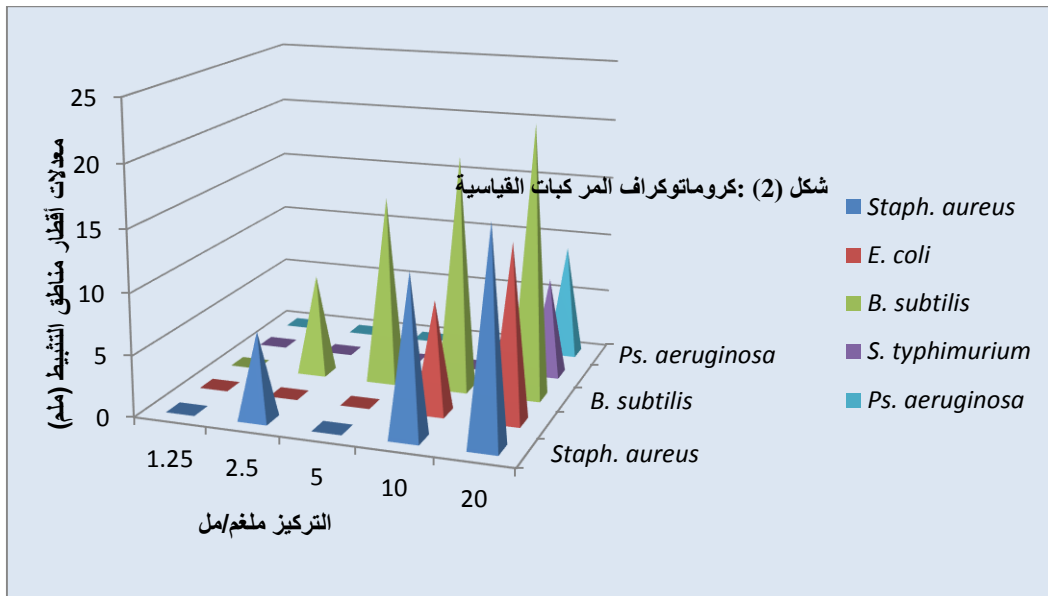
تراكيز المستخلص (ملغم/مل)	نوع العزلة البكتيرية				
	<i>Staph. aureus</i>	<i>E. coli</i>	<i>B. subtilis</i>	<i>S. typhimurium</i>	<i>Ps. aeruginosa</i>
	طيف الأمتصاص عند الطول الموجي 260 نانومتر \pm الخطأ المعياري				
معامل السيطرة	a0.671 \pm 0.049	b0.593 \pm 0.023	d0.518 \pm 0.012	bc0.566 \pm 0.044	cd0.520 \pm 0.047
0.039	a0.656 \pm 0.05	b0.573 \pm 0.046	d0.410 \pm 0.024	c0.501 \pm 0.056	c0.503 \pm 0.053
0.0781	bc0.498 \pm 0.027	a0.505 \pm 0.034	d0.394 \pm 0.023	c0.465 \pm 0.041	bc0.490 \pm 0.038
0.156	bc 0.388 \pm 0.016	a0.496 \pm 0.012	c0.314 \pm 0.016	ab0.475 \pm 0.033	b0.402 \pm 0.029
0.312	b0.298 \pm 0.011	a0.412 \pm 0.012	b0.290 \pm 0.021	a0.412 \pm 0.037	ab0.398 \pm 0.036
0.625	c0.201 \pm 0.014	a0.389 \pm 0.023	c0.210 \pm 0.032	b0.304 \pm 0.024	ab0.363 \pm 0.038
1.25	b0.152 \pm 0.014	a0.298 \pm 0.021	c0.119 \pm 0.016	a0.255 \pm 0.031	ab0.289 \pm 0.022
2.5	cd0.032 \pm 0.013	bc0.201 \pm 0.026	d0.012 \pm 0.010	a0.212 \pm 0.016	b0.212 \pm 0.021
5	0.000 \pm 0	bc0.112 \pm 0.011	0.000 \pm 0	a0.143 \pm 0.013	c0.098 \pm 0.025
10	0.000 \pm 0	cb0.018 \pm 0.012	0.000 \pm 0	a0.011 \pm 0.012	c0.012 \pm 0.010
20	0.000 \pm 0	0.000 \pm 0	0.000 \pm 0	0.000 \pm 0	0.000 \pm 0



شكل 1: كروماتوغراف الكشف عن مكونات مستخلص الفينولات الكلية لبذور نبات القرنفل باستخدام تقنية HPLC عند الطول الموجي 264 نانومتر.



شكل 2: كروماتوغراف المركبات القياسية



شكل 3: معدلات أقطار مناطق التثبيط بالمليمترا (ملم) لتأثير المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل في البكتريا الملوثة للأغذية بتركيز مختلفة .

3. Pandey, A. and Singh, P. (2011). Antibacterial activity of *Syzygium aromaticum* (clove) with metal ion effect against food borne pathogens. *Asian J. Plant Sci. Res.*, 1(2):69-80.
4. Bhowmik, D.; Kumer, K.P.; Yaday, A.; Srivastava, S. and Paswan, S. (2012). Recent Trends in Indian Traditional Herbs *Syzygium aromaticum* and its Health Benefits. *J. Pharmacognosy and Phytochemistry*, 1(2):6-17.

المصادر

1. Oiye, S. O. and Muroki, N. M. (2002). Use of spices in food. *The Journal of Food Technology in Africa*, 7(2) :39-44.
2. Nychas, G.J. ; Skandamis, P. and Tassou, C. (2003). Antimicrobials from Herbs and Spices. In: *Natural Antimicrobials for the Mini-mal Processing of Foods*, S.Roller (Ed.), CRC Press, Wood-head Publishing Limited, Cambridge, UK., PP: 176– 200.

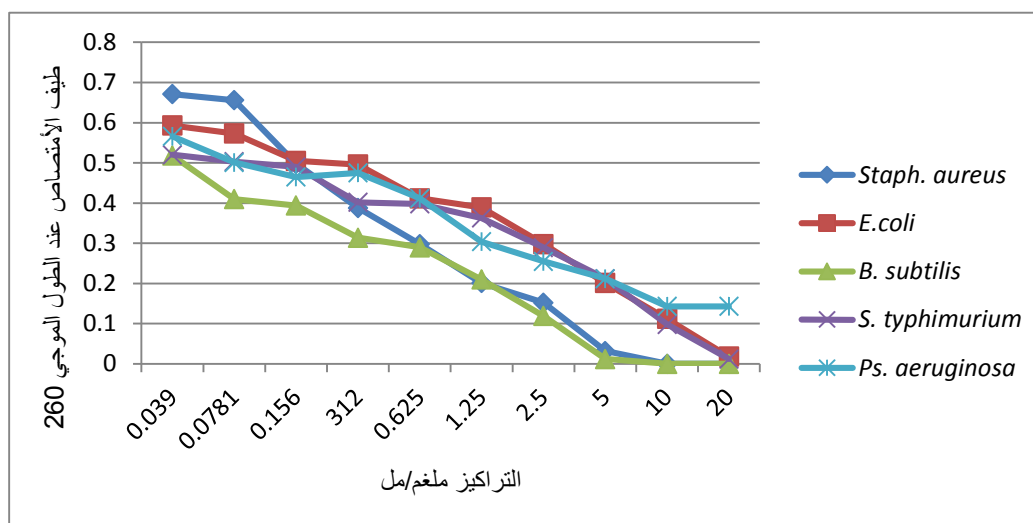
- clove buds marketed in Tehran city of Iran. Inter. J. Chem. Tech. Res., 4(1) :105-108.
17. Ababutain, I.M. (2011). Antimicrobial Activity of Ethanolic Extracts From Some Medicinal Plant. Australian J. Basic and Appl. Sci., 5(11): 678-683.
 18. Lopez, P.C. Sanchez, R. Batlle and Nerin, C. (2005). Solid- and Vapor-phase antimicrobial activities of six essential oils: susceptibility of selected food borne bacterial and fungal strains. J. Agric. Food Chem., 53(17): 6939-6946.
 19. Soniya, M. ; Kuberan, T. ; Anitha, S. and . Sankareswari, P. (2013). In vitro antibacterial activity of plant extracts against Gram positive and Gram negative pathogenic bacteria. Internat. J. Microbi. and Immunol. Res., 2(1):001-005.
 20. Al-Zubaydi, S.R.; Al-Hmdany, M.A and Raesan, S.J. (2009). Antibacterial effect of some medicinal plant extracts against some pathogenic bacteria strains. J. Duhok University, 12(1): 244-249.
 21. Weinder, M.;Alton, J.;Fernandez, J.;Fraga, S.; Hilliard. J.;Ohemeng,K.and Barret, J. (1998). DNA gyraseinhibitory activity of ellagic acid derivative. Bioorg. Med. Chem. Lett., 8(1):97-100.
 22. Loo, T.W.; Jin, L.J. Cheung, M.N. and Chow, L.W. (2010). Evaluation of *Ellagic acid* on the activities of oral bacteria with the use of adenosine triphosphate (ATP) bioluminescence assay. African J. Biotech., 9(25):3938-3943.
 23. Montañó,G.M.; Morón, E.B.; Guerrero, C.P. and Lázaro, M.L. (2011). A Review on the Dietary Flavonoid Kaempferol. Mini-Reviews in Med. Chem., 11:298-344.
 24. Lin, C.L.; Chen, R.F.; Chen, J.F; Chu, Y.C.; Wang, H.M.; Chou,W.C.; Chang, W.C.; Fong, Y.; Chang, W.T.; Wu,CY.; Chiu, C.C. (2012). Protective Effect of Caffeic Acid on Paclitaxel Induced Anti-Proliferation and Apoptosis of Lung Cancer Cells Involves NF-κB Pathway. Int. J. Mol. Sci., 13(5): 6236-6245.
 5. Singh, J. ;Anupama B.and Goel, S.P. (2012). *Eugenia caryophyllata* Thunberg (Family Myrtaceae): A Review. Internat. J. Res. in Pharmaceut. and Biomed. Sci., 3 (4):1469-1475.
 6. Kumar, K.P.; Yadav, A.; Srivastava, S.; Paswan, S. and Dutt, A.S. (2012). Recent trends in Indian traditional herbs *Syzygium aromaticum* and health benefits. J. Pharmacongnoy and Phytochemistry, 1(1):6-17.
 7. Gayon, T.A. (1972). Plant Phenolic.Oliver and Boyyed Edinberg. P:254.
 8. Harbone, J.B. (1984). Phytochemical methods. A guide to modern techniques of plant analysisChapman and Hall. Ltd London, PP:149-188.
 9. Yan, X.; Murphy, B.T.; Hammond, G.B.; Vinson, J.A. and Neto, C.C. (2002). Antioxidant activities and antitumor screening of extracts from cranberry fruit (*Vaccinium macrocarpon*) J. Agr. Food Chem., 50:5844–5849.
 10. Ronald M.A. (1995). Micro-organisms in our World. Mosby Year Book, Inc. St. Louis.,P: 765.
 11. Stokes, E.J. and Ridgway, G.L.(1987). Handling Clinical Specimens for Microbiology Studies, (5th) ed. Churchill Livingstone Edinburgh, PP:173-188.
 12. Xian-guo and He. , Ursula, M. (1994). Antifungal compound from Solanum. Ethnopharmacol., 43:173-177.
 13. Sanders, D.H. (1990). Statistics; a Fresh Approach. 4th Edn., McGraw Hill Inc., Singapore.Pp:380-385.
 14. Arora, D.S. and Kaur, G.J. (2007). Antibacterial activity of some Indian medicinal plants. J. Natural Med., 61:313-317.
 15. Sunil, K.G.; Saikishore, M.B. and Shashikant, P. (2012). Evaluation of flower buds of *Syzygium aromaticum* for antimicrobial and wound healing activity in Rats. Inter. J. Pharmaceutical Sci., 4(1):1746-1750.
 16. Rahimi, A.A., Ashnagar, A.and Nikoei, H. (2012). Isolation and characterization of 4-allyl-2-methoxyphenol (eugenol) from

الملاحق

ملحق 1: معدلات أقطار مناطق التثبيط بالمليتر عند التراكيز المختلفة للمستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل

نوع العزلة	التراكيز ملغم/ مل				
	1.25	2.5	5	10	20
	معدلات أقطار مناطق التثبيط بالمليتر				
<i>Staph. aureus</i>	0	B 7.1± 0.076	B 10.0± 0.155	B 13.012± 0.144	B 17.250± 0.1802
<i>E. coli</i>	0	0	0	C 9.100± 0.25	C 14.250± 0.206
<i>B. subtilis</i>	0	A 8.120± 15.310	A 15.310± 0.25	A 19.120± 0.153	A 22.122± 0.289
<i>S. typhimurium</i>	0	0	0	0	E 8.120± 0.115
<i>Ps. aeruginosa</i>	0	0	0	0	DE 9.250± 0.168

الأحرف المختلفة تعني وجود فرق معنوي (P<0.05) للمقارنة بين الأسطر.



ملحق 2: معدلات طيف الأمتصاص لتأثير المستخلص الفينولي لبذور نبات القرنفل للبكتريا الملوثة للأغذية بتراكيز مختلفة.

Appreciation quantitative chemical compounds phenolic extract of the seeds of *Syzygium aromaticum* and study its inhibitory effect in some food-born pathogenic bacteria

S.T. Hashim¹; I. Sh. Hamza² and M. A. Hassan²¹College of Science, Al-Mustanserya University, ² Department of Environment and Water, Ministry of Science and Technology, Baghdad, Iraq

Summary

Qualitative and quantitative detection of the active compounds in the phenolic extract of *Syzygium aromaticum* seeds was conducted by using HPLC. Results showed it contains all of the following compound (Eugenol, Caffeic acid, Kaempferol, Vallinic acid, Ferulic acid, Ellagic acid, Chlorogenic acid and Borneal). Inhibitory effectiveness was evaluated for different concentration of phenolic extract of seeds include (0.039, 0.0781, 0.156, 0.312, 0.625, 1.25, 2.5, 5, 10 and 20) mg/ml separately against gram positive bacteria *Bacillus subtilis* and *Staphylococcus aureus* and three isolates of gram negative bacteria *E. coli*, *Pseudomonas aeruginosa* and *Salmonella typhimurium* by Agar well diffusion method. The results showed high inhibition effect against all bacterial isolates with the effect of concentration and genus of bacteria.

Keywords: Antibacterial, Phenolic extract, *Syzygium aromaticum* seeds, HPLC.