

عزل وتشخيص مركب اليوجنول Eugenol من الزيت الطيار لنبات الريحان Ocimum basilicum L. وتقييم فعاليته ضد بكتيرية

م.د. رشيد رحيم حنيت
كلية العلوم / جامعة ميسان

الخلاصة

تضمنت الدراسة الحالية استخلاص الزيت الطيار من نبات الريحان *Ocimum basilicum* L. وعزل وتنقية وتشخيص مركب اليوجينول Eugenol منه باستخدام بعض التقنيات الكيميائية الطيفية مثل كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة Thine Layare Chromatography وعمود الفصل Colum chromatography وطيف الأشعة تحت الحمراء (IR) و طيف الكتلة GC\Mass، نقيت خلال الدراسة خمسة مواد كيميائية حددت الفعالية ضد بكتيريه لهذه المواد تجاه ستة أنواع من البكتيريا المرضية هي *E. coli*, *staphylococcus aureus*, *proteus vulegaris*, *Klebsella*, *E.coli pneumonia*, *Salmonella typhimurium*, *Pseudomonas aeruginosa* والتي أظهرت فعالية تثبيطية ضد بكتيريه عاليه وباقطار تثبيط مختلفه تراوحت بين 8.0-27.0 مل. كما تضمنت الدراسة الحالية تحديد التركيز الثبط الأدنى MIC لمركب Eugenol حيث كان اقل تركيز مثبط هو 1.5 مايكرو غرام/ مل تجاه البكتيريا *S.aureus* بينما كان اعلى تركيز مثبط ادنى هو 6.5 مايكرو غرام/ مل تجاه كل من الانواع البكتيرية *P.aeruginosa*, *P.vulegaris*, *E.coli*. كما اختبرت السمية الخلوية للمركب المعزول والذي لم يظهر أي سمية عند التراكيز المختبره.

الكلمات المفتاحية: الزيوت الطيارة، الريحان ، اليوجينول ، الفعالية ضد بكتيريه ، السمية الخلوية

المقدمة

تتواجد الزيوت الطيارة بنسب قليلة في النباتات ولكنها تمتلك فعالية تثبيطية قوية (Akalu et al., 2013). وتتميز هذه الزيوت بانها تتبخر او تتطاير دون تحليلها عند تعرضها للحرارة. تتواجد الزيوت الطيارة بشكل واسع في المملكة النباتية وتستخلص من اجزاء متعددة من النبات. وهذه الزيوت هي عبارة عن مزيج معقد من المركبات والمكونات الرئيسية لها هي التربينات الاحادية (C_{10} Monoterpenes) والسسكويتربينات (C_{15} Sesquiterpens) وهي عبارة عن هيدروكربونات صيغتها العامة C_nH_{2n-6} .



(C₅H₈). وتشير الدراسات الى ان هناك ما يقارب (1000) شكل تركيبى للتربينات الاحادية و(3000) شكل تركيبى للسكوتربينات. تتباين خصائص الزيوت الطيارة بالاعتماد على مكوناتها الكيميائية والمركبات الداخلة في تركيبها ، وهناك توازن بين مكونات الزيت المختلفه وذلك في اغلب النباتات كما ان فعاليتها الحيويه تنتج عن التأثير المشترك لكلا المكونات الفعاله وغير الفعاله الداخله في تركيب الزيت حيث ان المكونات غير الفعاله لها دور في امتصاص وانتشار وتفاعلات المكونات الفعاله للزيت (Lima et al., 2013; Zielińska et al., 2014). للزيوت النباتية تأثيرات طبية متعددة حيث تمتلك فعالية مضادة للبكتريا وهذا ما اشارت اليه العديد من الدراسات منها (Neeraj et al., 2013) والتي اشار فيها الى امتلاك الزيت الطيار المعزول من نبات *Mentha piperita* قدره تثبيطية تجاه بعض السلالات البكتيرية المرضية ، ودراسة (Saranya et al., 2013) التي اشار فيها الى وجود بعض المركبات الكيميائية في الزيت الطيار لنبات اليوكالبتوز *Eucalyptus* وتأثيرها المثبط لبعض السلالات البكتيرية. كما تستخدم في علاج امراض الجهاز البولي وتستعمل كذلك كمطهرات في علاج الجروح والقروح التي تحدث في الجلد وكمواد معقمة كما في الثوم والبصل (Dorman, 1999) كما اشارت دراسات عديدة منها (Hayashi et al., 1995) الى امتلاك الزيوت المعزولة من بعض النباتات فعالية مضادة للفايروسات مثل الزيت المعزول من نبات *Houttuynia cordata* حيث تم اختبار فعاليتها ضد فايروسات *horpes simplex virus* و *HIV-1, influenza* وقد وجد ان الفعالية المضادة للفايروسات يمكن ان تحدث عن طريق التداخل الذي يحدث بين الزيت والغلاف البروتيني للفايروس بالإضافة الى ما تقدم فان الزيوت المعزولة من بعض النباتات يمكن استخدامها في علاج الامراض السرطانية وكمواد مانعة لعمليات التسرطن كما في الزيوت المعزولة من نبات حبة البركة *Nigella* (Sean et al., 1997) *sativa*

المواد وطرق العمل

عزل الزيت الطيار

عزل الزيت الطيار من العينة النباتية (الاوراق) حسب طريقة (Farag et al., 1989) وذلك بمزج ٧٠ غم من العينة النباتية مع ٧٥٠ مل من الماء المقطر في دورق زجاجي سعته ٢ لتر، وتم تحضير الزيت بطريقة التقطير البخاري، جمع بعدها الزيت و فصل عن الماء باستخدام قمع فصل بواسطة المذيب *n-hexane*، و بخر بعدها المذيب باستخدام المبخر الدوراني Rotary Evaporator بدرجة حرارة ٤٠ م. بعدها تم حساب النسبة المئوية للزيت حسب المعادلة التالية.

$$\text{النسبة المئوية للزيت} = \frac{\text{وزن الزيت}}{\text{وزن العينة}} \times 100$$

الاختبارات الكيميائية التشخيصية للزيت الطيار لنبات الريحان *O. basilicum*

الكشف النوعي عن المركبات الفعالة في نبات الريحان.

تم الكشف عن المجاميع والمركبات الفعالة الموجودة في أوراق نبات الريحان وتضمنت الكشف عن التربينات Terpenoids، الفلافونويدات Flavonoids، العنصيات Tannins، (Salkowski test) الكلايكوسيدات glycosides، القلويدات alkaloids والصابونيات Saponins وفق للطرائق التي ذكرها (Sofowora.,1993) والكشف عن الستيرويدات Steroids و Phlobatannins بالاعتماد على (Edeoga., et al.,2005)

استخدام كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة: Thin Layer Chromatography (TLC)

استخدمت هذه التقنية في الكشف الأولي عن المواد الفعالة الموجودة في الزيت الطيار المستخلص من النبات قيد الدراسة إذ استعملت صفائح السليكا Aluminum silica gel بقياس 6.5×1.5 سم مطلية بهلام السليكا Merck ، Silica gel GF243 بسمك 0.25 ملم ، وبواسطة أنبوبة شعيرية حمل 5 مايكرو ليتر من الزيت الطيار بعد إذابته في مذيب مناسب على بعد 1 سم من قاعدة صفائح السليكا ، ووضعت في حوض زجاجي مشبع بأبخرة انظمة التصعيد Petroleum ether: ethyl acetate بنسبة (1:2) وقبل وصول المذيب الى خط نهاية الصفحة جففت الصفائح بتعريضها الى تيار هواء جاف وكشف عن البقع بتعريضها لبخار اليود وحسبت قيمة Retardation factor (R_f) حسب القانون الآتي: (Harborne,1984).

$$\text{معدل الجريان } R_f\% = \frac{\text{المسافة التي قطعتها المادة من منطقة البداية}}{\text{المسافة التي قطعها المذيب من منطقة البداية}} \times 100$$

فصل مكونات الزيت الطيار بعمود الفصل واختبار فعاليتها ضد بكتيرية

بعد تحديد البقع الظاهرة على صفائح TLC تم فصلها وتنقيتها إذ استعمل عمود زجاجي column بقياس 50×1.5 سم وملئ بمادة هلام السليكا Silica gel G 60 (15 غم) حمل الزيت في عمود الفصل على سطح السليكا وأنزلت بنظام الفصل Petroleum ether: ethyl acetate (20:1) وجمعت الاجزاء المفصولة بأنابيب زجاجية واجريت لها فحوصات التأكد من نقاوة المادة الفعالة بواسطة TLC روماتوغرافيا الطبقة الرقيقة واختبرت فعاليتها الحيوية ضد البكتريا ووصفت المواد المنقاة بالطرائق الطيفية التشخيصية.

اختبار طيف الأشعة تحت الحمراء (IR) Infrared Spectrum

تم شخص طيف الأشعة تحت الحمراء للمادة بجهاز Infra Red Spectrophotometer نوع Pye 3005 – 3 – unicam sp – عند الأطوال الموجية (٢٠٠ – ٤٠٠٠) نانوميتر بطريقة Thin film.

اختبار طيف الكتلة GC Mass

أستخدم جهاز طيف الكتلة لتشخيص المواد الفعالة و لمعرفة وزنها الجزيئي و الصيغة الجزيئية و تركيبها الكيميائي وقد اجري هذا الفحص في جامعة اهل البيت في المملكة الاردنيه الهاشمية.

الفعالية ضد بكتيريته للزيت الطيار المعزول.

أتبعت طريقة الانتشار من الأقراص على الوسط الصلب Disk diffusion method اذ حضرت الاقراص المشبعة بالزيت الطيار اعتمادا على طريقة (Saeed et al., 2007) حيث عملت أقراص بقطر 6 ملم من ورق الترشيح ثم وضعت في قنينة زجاجية وعقمت بالفرن بدرجة حرارة 150°م ولمدة 60 دقيقة، ثم شبت الأقراص ب 10 مايكروليتر/قرص ثم خزنت هذه الأقراص في الثلاجة لحين الاستعمال. وضعت الاقراص المشبعة على أطباق بتري حاوية على وسط Muller-Hinton (MHA) Agar وملقحة بـ 0.1 مل من العالق البكتيري لكل سلالة من البكتريا. والمنشورة بواسطة ناشر زجاجي، ثم حضنت الاطباق في الحاضنة وتحت درجة حرارة 37°م ولمدة 24 ساعة بعدها فحصت الاطباق وقيست الفعالية التثبيطية بقياس قطر منطقة التثبيط حول كل قرص بالمليمتر .

تحديد التركيز المثبط الادنى (MIC) للزيت الطيار المعزول.

اتبعت طريقة (Samuel et al., 2011) وذلك بإذابة ١٦ ملغم من الزيت الطيار في ٨ مل من المذيب العضوي Dimethylsulphoxide (DMSO) (100%) ليصبح تركيز المحلول 2000 مايكرو غرام/مل ثم حضرت سلسله من التخفيف (1000 و 500 و 250 و 125 و 65 و 32.5 و 15 و 7 و 3) مايكرو غرام /مل ومن ثم أخذ 2 مل من كل تخفيف وأضيف إلى قناني حاويه على 18 مل من وسط MHA قبل تصلبه ليكون التركيز النهائي لكل قنينة (0.3 و 0.7 و 1.5 و 3.1 و 6.5 و 12.5 و 25 و 50 و 100 و 200) مايكرو غرام/ مل ثم سكب محتوى كل قنينة في طبق بتري معقم وترك ليتصلب . لقح كل طبق بـ 0.1 مل من البكتريا المختبرة أي ما يعادل 10⁶ خليه /مل والمنماة على وسط NB لمدة 24 ساعة

وحضنت الأطباق بدرجة حرارة 37°م ولمدة 24 ساعة ثم حدد التركيز المثبط الأدنى على أساس أوطأ تركيز لا يظهر فيه نمو.

اختبار السمية الخلوية (تحلل كريات الدم الحمر).

استخدمت كريات الدم الحمر للإنسان لحساب السمية الخلوية للزيت المعزول من النبات المختبر بالاعتماد على طريقة (Xian – gno and Ursula (1994)، إذ تم سحب ٢ مل من دم الإنسان و وضع في أنبوبة حاوية على مادة مانعة للتخثر. تم تحضير التراكيز (٢٠، ٥٠، ١٠٠) مايكرو غرام/ مل من محلول الفوسفات المنظم الملحي Phosphate Saline Buffer للزيت و استخدم معامل سيطرة سالب يحوي المحلول الملحي فقط و معامل سيطرة موجب (ماء الحنفية) تم بعدها وضع ٠,٨ مل من الزيت في أنبوبة معقمة و أضيف ٠,٢ مل من كريات الدم الحمر ليصبح الحجم ١ مل. حضنت الأنابيب في حاضنة بدرجة حرارة ٣٧°م و لمدة ثلاث ساعات، فحصت بعدها الأنابيب لملاحظة تحلل كريات الدم الحمر وبمعدل مكررين.

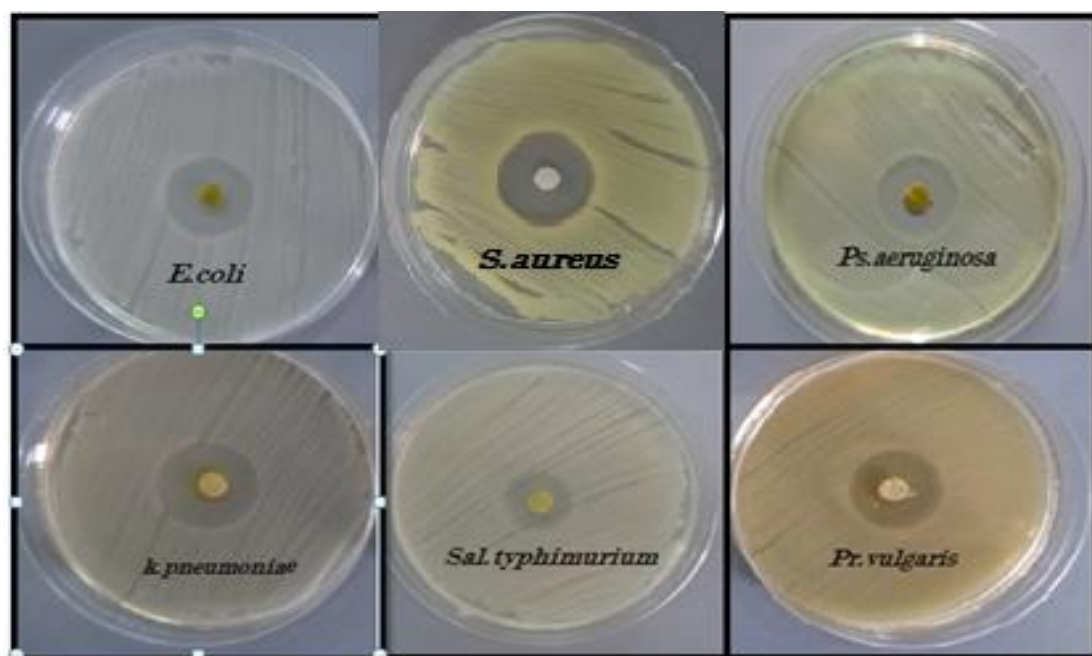
التحليل الإحصائي

استخدم البرنامج الإحصائي الجاهز Statistical Package for social science SPSS (Version 11) لتحليل البيانات وباستخدام جدول تحليل التباين one – way ANOVA وتحت مستوى احتمال $P \leq 0.05$.

النتائج والمناقشة

وجد ان النسبة المئوية للزيت الطيار المعزول قد بلغت ١,١٨ % وهي تختلف عما توصل اليه (الصالح ٢٠١٠) والتي بلغت 1.20 % وقد يعود الاختلاف في النسب لاختلاف الظروف البيئية للنبات (أبوصاحي. 1989). وأظهرت الكشوفات إحتواء الزيت المعزول من اوراق نبات الريحان O. basilicum على القلويدات الستيرويدات والمركبات الفينولية والفلافونيدات و القلويات و الصابونيات و التانينات. جدول (1). أظهرت نتائج الفصل للزيت الطيار قيد الدراسة باستخدام كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة أربعة بقع ذات قيم 0.35 , 0.52 , 0.68 , 0.83 Rf عند استخدام نظام التصعيد Protoleum ether:ethyl acetate واستغرقت مدة 15 دقيقة وتم الكشف عنها بواسطة بخار اليود، وكذلك اظهرت النتائج باستخدام عمود الفصل عننتقية أربعة مواد هي A3 , A2 , A1 , A والتي أظهرت فعالية تثبيطه متباينة تجاه البكتريا المختبرة واتضح وجود فروق معنوية عند مستوى احتمال $p \leq 0.05$ كما اظهرت النتائج ان الزيت الطيار المعزول من نبات الريحان O. basilicum يمتلك فعالية عالية ضد البكتريا الموجبه والسالبه لصبغة غرام قيد الدراسة. وقد اظهرت المادة A اعلى فعالية تثبيطية تجاه العزلات

البكتيرية المختبرة مقارنة بالمواد الأخرى التي تم تنقيتها ولهذا السبب تم إجراء الاختبارات الطيفية التشخيصية عليها من أجل تشخيصها حيث أظهرت أعلى فعالية تثبيطية ضد البكتريا *K.pneumoniae* وبقطر منطقة تثبيط مقدارها (29.5 ملم) تلتها في ذلك البكتريا *Pr.vulgaris* ومنطقة تثبيط مقدارها (27.0 ملم) (شكل 1) (جدول ٢) أن الفعالية ضد بكتيرية لهذا الزيت يمكن أن يعود إلى ما يحتويه هذا الزيت من المركبات الفينولية المعروفة بفعاليتها المضادة للبكتريا، إذ أشارت دراسات عديدة منها دراسة *Devendran and. Balasubramanian.(2011)* ودراسة *Unnithan et al., (2013)* إلى أن الزيت الطيار المعزول من نبات الريحان غني بمركب *Eugenol* الفينولي والذي يمتلك فعالية مضادة للبكتريا ، و ذكر الباحثين أن هذه المركبات تسبب التحطم الكامل للأغشية و الجدران الخلوية للبكتريا .



شكل (١) اقطار التثبيط (ملم) لمركب *Eugenol* المعزول من نبات الريحان

Phlobatanni	Steroi	Pheno	Tannin	Sapopni	Tripeptinoid	Flavinoid	Alkaloid	الكواشف
n	d	l	s	n	s	s	s	ف
—	+	+	+	+	+	+	+	النتيجة

جدول (1)الكشوفات النوعية للزيت الطيار المعزول من نبات *Ocimum basilicum*

البكتريا المختبرة	E.coli	S.aureus	Ps.aeruginosa	Sal.typhimurum	K.pneumonia	P.vulgaris
المادة A	25.5	26.0	25.5	23.0	29.5	27.5
المادة A1	13.5	20.0	0.0	10.0	18.5	0.00
المادة A2	20.0	22.5	0.0	22.0	20.5	16.5
المادة A3	26.0	12.0	20.0	0.0	8.0	10.0

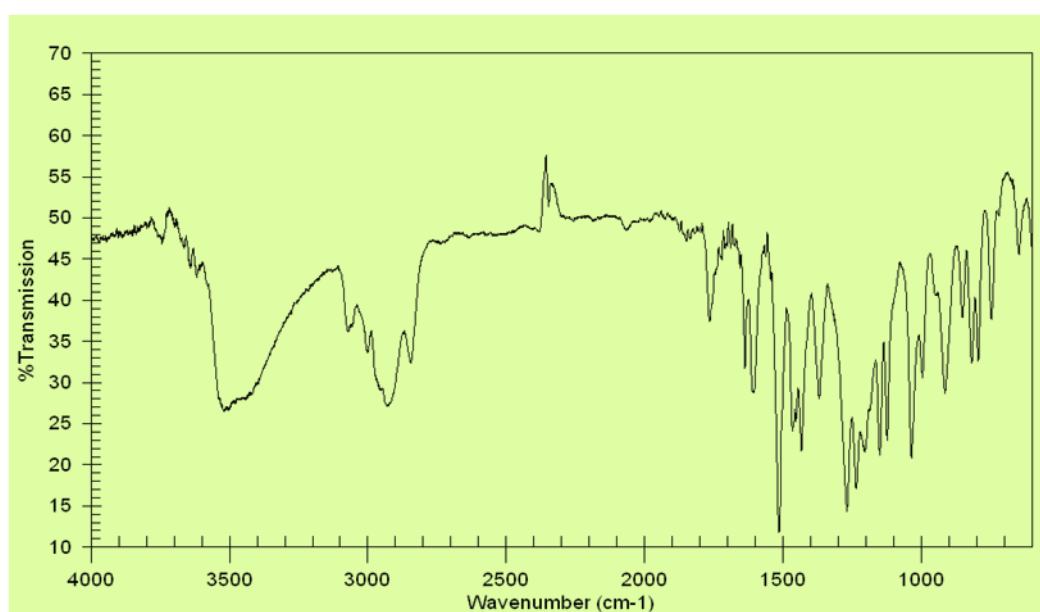
جدول (2) اقطار التشبيط للزيت الطيار المعزول من نبات الريحان *Ocimum basilicum*

أقطار مناطق التشبيط تمثل معدل القراءة لثلاث مكررات

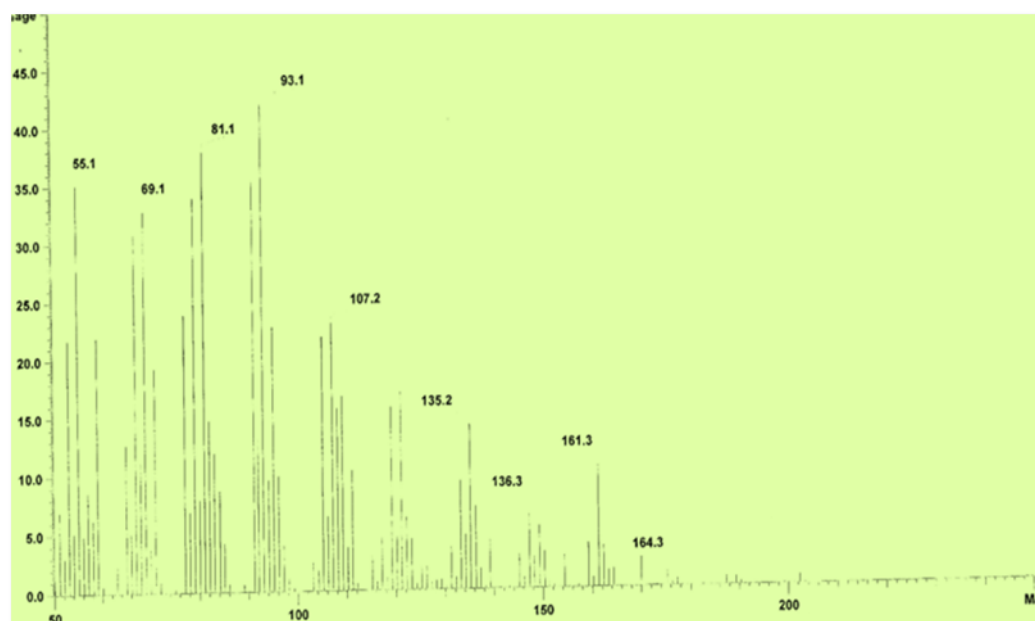
ويوضح الشكل (2) نتائج طيف الأشعة تحت الحمراء للزيت الطيار المعزول من نبات الريحان *basilicum*. أما حزم الامتصاص و المجاميع التركيبية الفعالة فموضحة في جدول (3). كما بينت نتائج طيف الكتلة للزيت الطيار المعزول من نبات الريحان *basilicum*. بأن الوزن الجزيئي للمركب هو 164 دالتون الشكل (3). واعتمادا على هذه التقانات الكيميائية التشخيصية والرجوع الى المراجع الدراسية تم تشخيص المركب Eugenol (4-allyl-2-methoxyphenol) اليوجينول شكل (4) من الزيت الطيار لنبات الريحان في الدراسة الحالية والذي يمتلك فعالية تشبيطية تجاه البكتريا السالبة و الموجبة لصبغة كرام (حتيت و اخرون ٢٠١٣) و يعود السبب في ذلك إلى تركيبه الكيميائي العائد إلى مجموعة الفينولات (Alma et al., 2007) و التي لها تأثير قاتل للبكتريا و ذلك لأن الفينولات مركبات حلقة تتكون من حلقة أروماتية واحدة (C6) تحمل مجموعة واحدة أو أكثر من مجموعة الهيدروكسيل و التي لها خواص ضد مايكروبية (Lima et al., 2013; Zielińska et al., 2014). و تتميز هذه المركبات بقابليتها على تكوين معقدات مع البروتينات يصعب هضمها إضافة إلى قدرتها على الارتباط مع الإنزيمات وتنشيط عملها من خلال تفاعلها مع المجاميع ثنائية الكبريت في الإنزيم أو من خلال تفاعلات داخلية غير متخصصة مع البروتين (Mason and Wasserman, 1997). أن سمية المركبات الفينولية للأحياء المجهرية الدقيقة تعتمد على عدد المجاميع الهيدروكسيلية إذ كلما زاد عدد هذه المجاميع كلما زادت قدرتها السمية (Geissman, 1993).

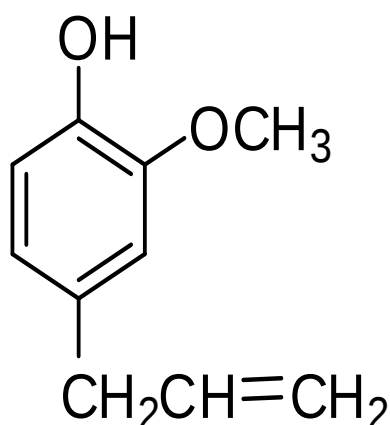
جدول (3) حزم الامتصاص و المجاميع التركيبية الفعالة العائدة لها في طيف الأشعة تحت الحمراء
(IR)

المجاميع الفعالة	OH st	CH st	CH ₃ CH ₂ st	C=O st	CH b	C-O st	C-O st
حزم الامتصاص	3450	3000	2930	1630	1475	1280	1150



شكل (٢) طيف الأشعة تحت الحمراء Infrared Spectrum





شكل (٣) طيف الكتلة (GC/Mass) للمركب Eugenol

شكل (4) التركيب الكيميائي للمركب Eugenol (4-allyl-2-methoxyphenola) المعزول من نبات *Ocimum basilicum*

كما أكدت نتائج إختبارات التراكيز المثبطة الدنيا للزيت الطيار المعزول من نبات الريحان *O. basilicum* بانه يمتلك فعالية مضاده لحميع العزلات البكتيرية المختبره إذ أظهر أقل تركيز مثبط للنمو والذي بلغ 1.5 مايكرو غرام/ مل تجاه العزله البكتريا *S.aureus* تلاه في ذلك التركيز 3.5 مايكرو غرام/ مل ضد كل من العزله *Sal.typhimurium* وبكتريا *K.pneumoniae* في حين اظهر التركيز 6.5 مايكرو غرام/ مل والذي يمثل اعلى تركيز مثبط ادنى فعالية مضاده تجاه كل من البكتريا *E.coli*، *P.aeruginosa*، *P.vulgaris* (جدول (4)). قد يعود تفاوت قيم التركيز المثبط الادنى الى الاختلاف في تركيب الجدار الخلوي للبكتريا السالبة والموجبة لصبغة كرام حيث أن جدران البكتريا السالبة لصبغة كرام بسبب احتواء جدارها على مركبات *Lipopolysaccharides*، *Lipoprotein* و *Protein-lipid* بينما تمتاز جدران البكتريا الموجبة لصبغة كرام بمحتواها الدهني الذي يجعلها أكثر نفاذية للمركب الفعال ولذلك تكون أكثر تأثراً من البكتريا السالبة لصبغة كرام (Chandrashekhara, 2010). إن نوعية المركبات الكيميائية المستخلصة وماتحويه من مجاميع فعاله لها قابلية الارتباط في مواقع خاصة ضمن الخلية المستهدفة تؤدي إلى التنوع في قيم MIC ارتفاعاً أو انخفاضاً (الكامل، 2005). و أوضحت نتائج إختبار السمية الخلوية أن الزيت الطيار المعزول من نبات الريحان لم تحلل كريات الدم الحمر عند التراكيز المستخدمة إذ يعتمد تحلل كريات الدم الحمر على تركيز

المادة و مدة الحضان و درجة الحرارة و يحدث تحلل الدم نتيجة تحطم غشاء الكرية الحمراء بسبب الإرتباط التساهمي بين المواد السامة و الجذر الحر للبروتين(SH)(Sicinska et al., 2005).

جدول(4) التراكيز المثبطة الدنيا للزيت الطيار العزول من نبات الريحان($\mu\text{g/ml}$)

البكتريا المختبرة	E.coli	S.aureus	Ps.aeruginosa	Sal.typhimurum	K.pneumonia	P.vulgaris
MIC	6.5	1.5	6.5	3.5	3.5	6.5

المصادر العربية

أبوضاحي، يوسف محمد . (1989) تغذية النباتات العملي .بيت الحكمة للطباعة والنشر،وزارة التعليم العالي

والبحث العلمي ،جامعة بغداد – العراق.

الصالح،شيماء حاتم عبد الله. (2010) تشخيص بعض مركبات الايض الثانوي في نبات الريحان Ocimumbasilicum L ودراسة الفعالية التثبيطية للزيت الطيار تجاه بعض أنواع البكتريا المرضية. الصالح،مجلة ديالى

للعلوم الزراعية.1 (2) : 15 - 24 .

حتيت، رشيد رحيم وحمادي،كاظم جاسم ومحسن ،توفيق محمد(2013) عزل وتنقية وتشخيص مركب اليوجنول Eugenol من الزيت الطيار لنبات Sayzygium aromaticum ودراسة فعاليتها ضد بكتيرية.مجلة ابحاث البصرة .العدد ٣٩ : الصفحة ١٣٩-١٥٢.

المصادر الأجنبية

Alma, M. H.; Ertas, M. and Kollmannsberger, H. (2007). Chemical composition and content of essential oil from the Bud of cultivated Turkish clove (Syzygium aromaticum L.). Bio. Resources, 2 (2): 265 – 269.

Bouvier, F.; Suire, C. D.; Harligue, A.; Backhaus, R. A. and Gamra, B. (2000). Molecular cloning of geranyl diphosphate synthesis in plant cells. Plant J., 24: 241- 252.

Bhattacharyya, P .N. and Jha, D.K. (2011) . Optimization of cultural conditions affecting growth and improved bioactive metabolite production by a

subsurface aspergillus strain tsf 146 ,International Journal of Applied Biology and Pharmaceutical Technology ,2:133-143 .

Devendran,G and U, Balasubramanian .(2011) Qualitative phytochemical screening and GC-

MS analysis of Ocimum sanctum L. leaves. Asian Journal of Plant Science and Re-

search, (4):44-48 .

Dorman, H. J. and Deans, S. G. (1999). Antimicrobial agents from plants: antibacterial activity of plants volatile oils, J. Appl. Micro., 88: 308 – 316.

Farag, R. S.; Daw, Z. Y.; Hewedi, F. M. and El-Baroty, G. S. (1989). Antimicrobial activity to some Egyptian species essential oils. J. food prot., 52 (9): 665 - 669.

Faria, T. D. J.; Ferreira, R. S.; Yassumoto, L.; Souza, J. P. D.; Ishikawa, W. K. and Bardosa, A. M. (2006). Antifungal activity of essential oil isolated from Ocimum gratissimum L. (Eugenol chemo type). An international Journal, 6: 867 – 871.

Galambosi, B.; Svoboda, K. P.; Hampson, J. B. and Askawa, Y. (1999). Agronomical and phytochemical investigation of Pyenon themumofficinalis. Agric. Sci., 12 (4): 259 - 262.

Geissman, T. A. (1993). Flavonoid compound, tannins, lignins and related compound, P. 265. In florkin, M. and Statz, E. (ed) pyrde pigments, isoprenoid compounds and phenolic plant constituents, Elsevier, New York.

Hayashi, K.; Kamiya , M.and Hayashi , T.(1995).Virucidal effect of the steam distillate from Houttunia cardata and its Componentson HIV-1 , influenza virus and: HSV. Planta .med.,61(3) : 1268-1271.



Lee, C. K. (1998). Screening and isolation of antibiotic resistance inhibitors from herb materials

Mason, T. L. and Wasserman, B. P. (1997). Inactivation of red beet betaglucan synthase by native and oxidized phenolic compound. J. Phytochemistry, 26: 2197 – 2202.

Nonsee,K., Supitchaya,C., and Thawien, W.(2011) Antimicrobial activity and the properties

of edible hydroxypropyl methylcellulose based films incorporated with encapsulated

clove(*Eugenia caryophyllata*Thunb.) oil International Food Research Journal 18(4):1531 1541.

Neeraj, T.; prakash , A.; Sema ,Y.(2013). Antimicrobial activity and medicinal

values of essential oil of *Mentha piperita* L. Int .J. Engi. Innovat. Technol. (IJFEIT) .V:2

Pengelly, A. (1995). The constituents of medicinal plants. 1st ed; CABI publishing: Singapore

Saeed, S. and P. Tariq. 2007. Antimi-crobial activities of *Emblica officinalis* and

Co riandrum sativum against Gram-positive bacte-ria and *Candida albicans*. Pak.

J.Bot.,39(3):913-917.

Samuel ,P., Prince ,L. and Prabakaran,P.(2011).Fungal bioprospecting from south east coast of tamilnadu - india with special reference to antibacterial activity .International Journal Of Pharma World Research, 2:1-14 .

Saranya ,s.; chandrasekaran ,N.; Mukberjee ,A(2013) Antibacterial activity of *Eucalyptus oil mirabilis*-International of pharmacy and pharmaceutical Sciences .4.

Sicinska, P.; Bukowska, B.; Michalowic, J. and Duda, W. (2005). Damage of cell membrane and oxidative system in human erythrocytes incubated with microcystin- L R In vitro. Toxico., 47 (4): 187 – 197.



Unnithan C.R., Dagnaw W., Undrala S. and Subban Ravi.(2013)Chemical Composition

and Antibacterial activity of Essential oil of *Ocimum basilicum* of Northern Ethi

opia . Int. Res. J. Biological Sci., Vol. 2(9), 1-4..

Xian – you, H. and Ursula, M. (1994). Antifungal compound from *Soluum*. Nigerscons, J. of Euthopharm, 43: 173 – 177.

Zielińska,S and Matkowski,A.(2014) Phytochemistry and bioactivity of aromatic and medicinal plants from the genus *Agastache* (Lamiaceae) *Phytochem Rev* .13:391–416.

Isolate and diagnosis of eugenol compound from volatile oil of *Ocimum basilicum* L. plant and assay its antibacterial activity.

Dr.Rashid Rahim Hateet

Department of Biology, College of Sciences, University of Misan, Iraq.

E-mail:biorashed@yahoo.com

Abstract

The current study included volatile oil extraction from the *Ocimum basilicum* isolate and purify the diagnosis composite Aleugenol, Using some chemical spectral techniques such as ThineLayare Chromatography(TLC),Infra-Red spectrum (IR) and Gas Chromatography Mass (GC\Mass)evaluated theantibacterial activity against six bacterial species *E. coli*, *Staphylococcus aureus*, *Proteus vulegaris*, *Klebsella pneumonia* , *Salmonella typhimurium* , *Psedomonas aeruginosa*,which showed the antibacterial activity of the against bacterial high and inhibition of different diameters ranged between (8.0-29.5 mm).The current study also included identifying Minimum Inhibition Concentration(MIC) to Eugenolcompound,Where was less minimum inhibitory



concentration is ($1.5\mu\text{g/ml}$) against *S. aureus*, While the highest Minimum Inhibition Concentration(MIC) is ($6.5\mu\text{g/ml}$) towards both bacterial species. *E.coli*, *P.aeruginosa*, *P.vulgaris*. It also tested the cellular toxicity of the compound , Which did not show any toxic at the concentrations tested.

Key word : Essential oils , *Ocimum basilicum* , Eugenol , Antibacterial activity , toxicity.

