

تحديد المحتوى الكيميائي لمستخلص أوراق نبات الغار (*Laurus nobilis* L.)  
وفعاليتها المضادة تجاه بعض الأنواع البكتيرية

علي محمود ريشان\* رغد أكرم عزيز  
قسم العلوم/ كلية التربية الأساسية  
الجامعة المستنصرية

سالم صالح التميمي  
مركز بحوث السوق وحماية المستهلك  
جامعة بغداد

تأريخ قبول النشر: 2016/3/14

تأريخ استلام البحث: 2015/11/8

الخلاصة

أجريت هذه الدراسة لغرض معرفة الفعالية التثبيطية للمستخلصات الخام لورق نبات الغار (*Laurus nobilis* L.) تجاه بعض العزلات البكتيرية المتمثلة بكتريا *Bacillus* و *Staphylococcus epidermids* و *Staphylococcus aureus* و *Pseudomonas subtilis* و *Escherichia coli* و *Proteus vulgaris* خارج جسم الكائن الحي *In vitro*، وبلغت النسب المئوية للمكونات الكيميائية الأساس لإوراق نبات الغار التي تمثلت بتمثلت بالرطوبة والزيوت الكلي والرماد الكلي والبروتين الخام والالياف الخام والكربوهيدرات والقيمة السعرية على اساس الوزن الجاف 5.96 و 4.28 و 14.2 و 8.75 و 24.8 و 66.81% و 340.76 كيلو سعرة/ 100 غم على التوالي، وأظهرت النتائج تمييزاً لبعض العناصر المعدنية الكبرى والصغرى لمسحوق أوراق نبات الغار الجافة التي تمثلت بالمغنيسيوم والحديد والنحاس والرصاص والكالسيوم والزرنيخ انها كانت 0.211 و 0.165 و 0.023 و 0.011 و 0.0004 و 3.140 جزء بالمليون على التوالي، في حين لم يظهر الكوبالت في ورق نبات الغار، وكان النبات ذو سلوك حامضي، إذ بلغ الأس الهيدروجيني 5.97، وبينت نتائج الكشف الأولي (الترسيبي) لمستخلص ورق الغار لخلات الأثيل والمائي أحتوائه على كافة المرئيات الكيميائية الفعالة المتمثلة بالدياغيات والصابونيات والفلافونويدات والكلايكوسيدات

\* جزء من رسالة ماجستير للباحث الاول.

والفينولات والترينيات والستيرويدات والكومارين، في حين ان المستخلصين الكحولي والهكسان احتويا ايضا على المرينات الكيميائية الفعالة باستثناء الصابونيات في محلولهما ولم يحتو الأخير على الفينولات، ومن دراسة تأثير المستخلصات في نمو البكتريا خارج الجسم الكائن الحي، لوحظ وجود فرق معنوي عند مستوى احتمالية ( $p < 0.05$ )، اذ وجد ان المستخلص خلات الأثيل والكحولي كان أعلى تأثيراً من بقية المستخلصات الأخرى في تثبيط نمو البكتريا، وبلغت القدرة التثبيطية في نمو كافة انواع البكتريا عند ترميز 3.125 ملغم/ملتر وكانت أكثر فعالية على بكتريا *S. epidermids* من مستخلص خلات الأثيل، اذ اعطى قطر مقداره 15.5 ملم، اما المستخلص الكحولي فكان فعال ضد بكتريا *E. coli* يقطر تثبيطي مقداره 15 ملم، في حين ان مستخلص الهكسان والمائي تباين تأثيره ضد كافة الأنواع البكتيرية، اذ تأثرت بكتريا *S. aureus* فقط عند ترميز 3.125 ملغم/ملتر يقطر 10.5 ملم من مستخلص الهكسان، اما في المستخلص المائي ظهر تأثير بكتريا *S. aureus* و *P. vulgaris* فقط عند ترميز 25 ملغم/ملتر يقطر 14 و 10 ملم على التوالي، في حين ظهر تأثير بكتريا *E. coli* و *P. aeruginosa* فقط عند ترميز 50 ملغم/ملتر يقطر 15 و 13 ملم على التوالي، وعند قياس الترميز المثبط الأدنى (MIC) لكل من الأنواع البكتيرية، اظهرت التراكيز 6.28 الى 25 ملغم/ملتر من مستخلص خلات الأثيل والكحولي قدرة تثبيطية عالية مقارنة مع بقية التراكيز الأخرى، اما المستخلصين الهكسان والمائي فقد تأثرت الأنواع البكتيرية في 12.5 الى 100 ملغم/ملتر ماعدا بكتريا *S. aureus* و *B. subtilis* التي لم تتأثر في تراكيز اي من المستخلصين.

الكلمات المفتاحية: المحتوى الكيميائي، اوراق نبات الغار، الفعالية المضادة، بعض الانواع البكتيرية.



## Determine the chemical content of Bay (*Laurus nobilis* L.) leaves extract and its effectiveness against some bacterial species

\*Ali M. Rishan Raghad A. Aziz  
Department of Science, College of  
Basic Education,  
Al-Mustansiriyah University

Salem S. Al-Temimi  
Market Research and  
Consumer Protection Center,  
University of Baghdad

### Abstract

This study has been performed to study the inhibitory effects of crude plant extracts of Bay (*laurus nobilis*) leaves against some bacterial isolates represented by *Staphylococcus aureus*, *Staphylococcus epidermids*, *Proteus vulgaris*, *Bacillus subtilis*, *Escherichia coli*, and *Pseudomonas aeruginosa in vitro*. The results showed that percentages of essential chemical of *laurus nobilis* leaves which represented by moisture, total oil, total ash, crude protein, crude fibers, carbohydrates and caloric values in dry weight are 5.96, 4.28, 14.2, 8.75, 24.8, 76.99%, and 284.92 kcal/100g respectively, the percentages of some major and minor mineral elements of *laurus nobilis* leaves powder which represented by Mg, Fe, Cu, Pb, Cd and As, are: 0.211, 0.165, 0.023, 0.011, 0.00, 0.0004 mg/g and 3.140 ppm, respectively, while Co did not appear in the *laurus nobilis* leaves. The aqueous extract of the plant was acidic its pH 5.79. The results of initial detection (precipitation) showed that ethyl acetate and aqueous extracts of *laurus nobilis* leaves contain all active compounds represented by tannins, saponins, flavonoides, glycosides, phenols, terpenoids, sterols and cumarin, while alcoholic and hexan extracts contain also the some compounds except saponins, hexane extracts no phenols. Through the study of the effect of *laurus nobilis* leaves extracts against growth of bacteria *in vitro* a significant differences at ( $p < 0.05$ ) was observed, It was found that the ethyl acetate and alcoholic extracts more were effective on the bacterial species than the other remaining extracts against the growth of bacteria, inhibitory activity was of all bacterial species at concentration of 3.125mg/ml and it was more

---

\*Part of M. Sc. Thesis for the first author.



effective on *Staphylococcus epidermids* for ethyl acetate extract giving inhibitory zone estimated 15.5mm, while alcoholic extract was activity against bacteria *E. coli* at inhibition zone estimated 15mm, while hexan extracts has been showed inhibition activity of same concentration only on bacteria *Staphylococcus aureus* with zone 10.5mm, as for it has been showed inhibitory activity of bacteria *Proteus vulgaris* at concentration 12.5mg/ml with zone 13mm, as for *Staphylococcus epidermids*, *Bacillus subtilis*, *E. coli* and *Pseudomonas aeroginosa* were their inhibition activity at concentration 25mg/ml while *Staphylococcus aureus* was highest inhibition at zone 16.5mm and 14mm of same concentration as for the hexan and aqueous extracts respectively, while the inhibition of bacteria *Proteus vulgaris* was zone 10mm of aqueous extract, inhibitory activity of bacteria *Pseudomonas aeroginosa* has been showed at concentration 50mg/ml of zone 16mm, as for the bacteria *Staphylococcus epidermids*, *Bacillus subtilis* were the inhibitory zone at 12mm and *E. coli* at zone 18mm of concentration 100mg/ml. When measuring the minimum inhibitory concentration (MIC) for each bacterial species at a concentrations 6.25-12.5mg/ml for ethyl acetate and alcoholic extracts have high inhibitory activity compared with the other concentrations, but the hexane and aqueous extracts have affected bacterial species at 12.5-100 mg/ml, except for *Staphylococcus aureus* and *Bacillus subtilis*, which was not affected by any of the concentrations of extracts.

**Key words:** chemical content, Bay (*Laurus nobilis* L.) leaves, effectiveness against, some bacterial species.

### المقدمة

يعود نبات الغار او ما يسمى بأكليل الغار او الرند او ورق الغار Bay Laurel الى عائلة Lauraceae واسمه العلمي هو *Laurus nobilis L.*، ويوجد هذا النبات طبيعياً في مناطق البحر الابيض المتوسط وينتشر في كافة المناطق الاستوائية وشبه الاستوائية من العالم ويشكل خاص في شرق اسيا وجنوب وشمال أمريكا، وتعد شجرة الغار من الاشجار دائمة الخضرة مخروطية الشكل يصل طولها الى 41 قدم، تحمل اوراق رمجية مدبية كثيفة وذات لون اخضر لامع لاسيما عندما تكون فتية، وتتميز اوراق الغار برائحة عطرية نفاذه لاسيما عندما يتم خدشها (15)، وتحتوي اوراق وثمار نبات الغار على مرثبات كيميائية فعالة عدة مثل الفلافونيات Flavones لاسيما ابجينين Apigenin ولوتولين Luteolin وكامفيرول Kaempferol وماريسيتين Myricetin وكورسيتين Quercitin، فضلاً عن ذلك يتميز نبات الغار لاسيما الاوراق بأحتواءه على القلويدات Alkaloids والكلايكوسيدات Glycosides (28)، وقد بين Go`mez-Coronado و Barbas (7) ان اوراق نبات الغار تحوي على التوكوفيرولات Tocopherols والتانينات Tannins، واستعمل نبات الغار في علاج الكثير من الامراض، اذ استعمل في علاج مختلف الاضطرابات العصبية لاسيما علاج الصرع وداء الشقيقة، كما ان لنبات الغار مرثبات كيميائية تتميز بفعالية كبيرة ضد انواع عدة من البكتريا وكذلك الخمائر وبعض الاعفان (27)، وتستعمل اوراق وثمار نبات الغار بوصفها مدرر للبول ولتسكين الالم لاسيما الام المعدة والامعاء والآم الاذن، اذ يعد هذا النبات مخدراً موضعياً، ومادة طاردة للغازات ومساعدة لعملية الهضم، وان لهذا النبات فعالية ضد الروماتزم والطفح الجلدي (14)، وقد اثبت Qnais وآخرون (21) ان اوراق نبات الغار دوراً في علاج اضطرابات الجهاز الهضمي لاسيما الاسهال من خلال اختبار فعالية المستخلص المائي لاوراق نبات الغار على الفئران المختبرية والمستحدث بها الاسهال نتيجة اعطاءها زيت الخروع، ونظراً لكثرة استعمال النباتات بوصفها مصدراً للعقاقير وذلك لسهولة استعمالها مقارنة بالأدوية الكيميائية الصناعية لتأثيراتها الجانبية، لذا هدف البحث الى دراسة القيمة الغذائية (الرطوبة والبروتين والدهن والرماد والكروهيدرات والألياف) ودراسة محتوى هذه النباتات من المكونات والمرثبات الفعالة، ومعرفة تأثير مستخلص خلات الأثيل والمستخلص الكحولي ومستخلص الهكسان والمستخلص المائي للنبات قيد الدراسة وبتراكيز مختلفة في تثبيط نمو بعض انواع البكتريا في المختبر.

## المواد وطرائق العمل

### جمع العينات النباتية وتحضيرها:

حصل على نبات الغار (*Laurus nobilis*) Bay من محافظة أربيل (منطقة حرر)، وتم تشخيصه بوساطة المعشبة التابع الى كلية العلوم جامعة بغداد، وقد تم نقل الجزء المطلوب للدراسة (الأوراق) في أكياس بلاستيكية معقمة خاصة لحفظ الأغذية، وضعت الأوراق في أواني نظيفة عند درجة حرارة الغرفة وفي مكان مفتوح مع التقليب المستمر حتى الجفاف بعدها طحنت العينات بإستعمال الطاحونة للحصول على مسحوق ناعم والذي تم وضعه في عبوات بلاستيكية جافة معقمة ومحكمة الغلق وحفظت في الثلاجة لحين الأستعمال.

### تقدير المكونات الكيميائية:

قدر الترميب الكيماوي لمسحوق اوراق الغار وفقا للطرائق القياسية المذكورة في AOAC (3) وقد اجريت التحاليل الكيماوية بثلاث مكررات وعبرت عنها كنسبة مئوية، وقدرت الرطوبة بإستعمال فرن حراري بدرجة حرارة 105 م لمدة ساعتين ولحين ثبات الوزن، كما قدرت نسبة الزيت بطريقة الاستخلاص المتقطع في جهاز السوكسليت Soxhlet بأستعمال الأيثر النفطي ذي درجة غليان 40 الى 60م في عملية الاستخلاص التي أستغرقت 8 ساعات، وقدرت نسبة الرماد الكلي وذلك بحرق 5 غم من مسحوق النباتي في فرن الترميد Muffle-furnace بدرجة حرارة 550م لمدة 6 ساعات، وقدر البروتين الكلي للنماذج بأتابع طريقة مايكروكلدال القياسية وذلك من خلال تقدير كمية النتروجين في 0.2 غم من العينة، كما قدرت نسبة الألياف الخام في 2 غم من المسحوق النباتي منزوع الدهن، وحسبت نسبة المواد الكروهيديراتية بالفرق بين مجموع المكونات المتمثلة بنسب الرطوبة والدهن والبروتين والرماد مطروحا من 100.

### تقدير القيمة السعرية:

قدرت القيمة السعرية لمسحوق ورق الغار (كيلوسعرة/ 100غم) وفقا لما ذكره Nwinuka وجماعته (18)، بضرب النسبة المئوية للبروتين الخام والدهون والكروهيديرات بالعامل 4 و9 و4 على التوالي.

#### تقدير نسب بعض العناصر المعدنية:

قدرت نسب بعض العناصر المعدنية المتمثلة بالمغنيسيوم والحديد والنحاس والرصاص والكوبالت والكاديميوم والزرنيخ باستعمال جهاز مطياف الامتصاص الذري Atomic absorption spectrophotometer- AA 7000 وكما وردت في AOAC (3).

#### تحضير المستخلصات المائية:

وزن 20غم من المسحوق النباتي وأضيف إليه 400 ملتر من الماء المقطر المعقم وترك لمدة 24 ساعة مع التحريك المستمر وتحت درجة حرارة 40م بوساطة جهاز الحاضنة الهزازة، ثم رشح المستخلص بوساطة طبقات عدة من الشاش الطبي الناعم المعقم، بعدها ريز المستخلص من خلال تبخير الماء باستعمال جهاز المبخر الدوار عند درجة حرارة لا تتجاوز 40م لحين الحصول على سائل كثيف، ثم جفف السائل بدرجة حرارة 37م لمدة 3 الى 4 أيام للحصول على المستخلص النهائي، وحفظ المستخلص النهائي عند درجة حرارة التجميد لحين الاستعمال (16).

#### تحضير مستخلصات خلات الأثيل والأيتانول والهكسان:

اتبعت الخطوات نفسها في الفقرة السابقة ماعدا إذابة 20غم من المسحوق في 500 ملتر من الكحول الأثيلي ذي ترئيز 99% وخلات الأثيل والهكسان بدلا من 400 ملتر من الماء المقطر (4).

#### تقدير الرقم الهيدروجيني للمستخلص النباتي:

وزن 5غم من مسحوق النبات ووضع في 25 ملتر ماء مقطر ومزج بوساطة مزج لمدة 10 دقائق، ثم رشح المحلول وقيس الأس الهيدروجيني بوساطة جهاز pH meter (24).

#### الكشف الكيميائي (النوعي) عن بعض المجاميع الفعالة في المستخلصات النباتية:

كشفت عن المجاميع والمرئيات الفعالة الموجودة في مستخلصات اوراق الغار وقد تضمن الكشف عن التانينات (الدياغيات) Tannins والراتنجات Resins والصابونيات Saponins والفلافونويدات Flavonoids والقلويدات Alkaloids والكلايكوسيدات Glycosides والكومارين Coumarin وحسب ما جاء به Newall وجماعته (17)، كما كشفت عن الفينولات Phenols والتريينات Triterpenoids والستيرولات Sterols باتباع طريقة Harborne (9).

### تحضير التريز الأساس:

حضر المحلول الخزن Stock solution لكل من المستخلصات النباتية قيد الدراسة والذي حضرت منه التراكيز الأخرى التي استعملت في التجارب اللاحقة، وذلك بوزن 2غم من المستخلص النباتي الجاف، وإذابته في 10 ملتر من الماء المقطر المعقم مع التحريك لإتمام الإذابة وقد تمت هذه الخطوات تحت ظروف معقمة وبهذا تم الحصول على تريز الأساس للمستخلصات النباتية الذي بلغ 200 ملغم/ملتر (22).

العزلات البكتيرية الأختبارية المستعملة في الدراسة:

استعملت ست عزلات بكتيرية مختلفة (الجدول، 1) لتقدير كفاءة المستخلصات التثبيطية ضدها، ثلاثة موجية لصيغة غرام هي: *S. aureus* و *S. epidermidis* و *B. subtilis* وثلاثة سالبة لها *P. vulgaris* و *E. coli* و *P. aeruginosa*، وحصل على العزلات كافة من قسم علوم الحياة/ كلية العلوم/ جامعة بغداد، وتم تأكيد أنواعها باستعمال الاختبارات المظهرية والمزرعية والكيميائية الحيوية (10).

جدول (1): عزلات البكتريا المستعملة في الدراسة ومصادر عزلها.

ت	الكائن	مصدر العزل
1	<i>Staphylococcus aureus</i>	الجروح
2	<i>Staphylococcus epidermidis</i>	الجروح
3	<i>Bacillus subtilis</i>	التسمم الغذائي
4	<i>Proteus vulgaris</i>	الأدرار
5	<i>Escherichia coli</i>	البراز
6	<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	الحروق

محلول ثابت العكارة القياسي - ماكفرلاند:

حُضِرَ محلول ماكفرلاند بحسب ماجاء في NCCLS (17).

اختبار الفعالية التثبيطية للمستخلصات ضد العزلات البكتيرية الأختبارية:

استعملت طريقة الانتشار في الآكار Agar Diffusion Method بوساطة الحفر Wells لأختبار حساسية البكتريا للمستخلصات النباتية وكما جاء في Egorove (6)، وقد تم تحديد التريز المثبط الأدنى (MIC) Minimum Inhibition Concentration والتريز القاتل الأدنى (MBC) Minimum Bacteriacidal Concentration للمستخلصات النباتية

قيد الدراسة باستعمال طريقة التخفيف بالآكار Agar Dilution Method وحسب ما جاء في NCCLS (17)، وباستعمال الوسط الزرعي مولر هنتون الصلب Mollar Henton Agar. التحليل الاحصائي:

تم تحليل النتائج احصائيا باستعمال البرنامج الاحصائي الجاهز (SAS, 2010) (23)، وحددت الفروقات المعنوية ما بين متوسطات العوامل المؤثرة على الصفات المدروسة عند مستوى احتمالية مقداره ( $p < 0.05$ )

## النتائج والمناقشة

### تحليل الترييب الكيميائي لأوراق نبات الغار:

يوضح (الجدول، 2) النسب المئوية للمكونات الكيميائية الاساس لاوراق نبات الغار والتي شملت الرطوبة والزيت الكلي والرماد الكلي والبروتين الخام والالياف الخام والكروهيديرات على اساس الوزن الجاف، اذ لوحظ من النتائج ارتفاع نسب الالياف الخام والكروهيديرات في اوراق نبات الغار، اذ بلغت نسبة الالياف 24.8%، في حين ان Ifesan وجماعته (11) قد اشاروا الى ان النسبة المئوية للالياف كانت بحدود 15.62%، وقد بلغت نسبة الكروهيديرات الكلية 66.81%، بينما كانت نسبة البروتين 8.75%، فيما وجد Edeoga وجماعته (5) ان نسبة البروتين كانت 17.94%، وبلغت نسبة الزيت الكلي 4.28%، اما بالنسبة الى الرماد الكلي فقد بلغت النسبة المئوية له 14.2%، وكانت النسبة المئوية للرطوبة 5.96%، وقد يعزى اختلاف نسب المكونات لهذه الدراسة مع الدراسات المشار اليها الى اختلاف نوع النبات وصفه او لاختلاف الاجزاء النباتية ومواعيد الحصاد والظروف البيئية والموقع الجغرافي (1)، وعند تقدير القيمة السعرية وجد انها 340.76 كيلو سرعة/ 100 غم، فيما وجد Nwinuka وجماعته (18) ان القيم السعرية للثوم والبصل والزنجبيل بلغت 367.64 و357.19 و375.37 كيلو سرعة/ 100 غم على التوالي، ويبدو ان القيم السعرية تتأثر بنسبة الدهن في الانموذج، وبلغ الاس الهيدروجيني للمستخلص المائي 5.97، مما يعطي ذلك الطعم الحامضي للمستخلص المائي لاوراق النباتات، وقد يعزى انخفاض الاس الهيدروجيني الى احتواء اوراق هذه النباتات على الحوامض العضوية فضلاً عن المرئيات الكيميائية الفعالة،



كما يعد الاس الهيدروجيني من العوامل المهمة التي تؤدي دوراً اساس في فعالية المغذيات بالتربة وامتصاصها بوساطة جذور النباتات (5).

جدول (2): النسب المئوية لبعض المكونات الكيميائية الأساس في اوراق نبات الغار .

النسبة المئوية (%) لكل 100غم	المكونات الأساسية
5.96	الرطوبة Moisture
4.28	الزيت الكلي Total oil
14.2	الرماد الكلي Total minerls (Ash)
8.75	البروتين الخام Grud Protein
24.8	الالياف الخام Grud Fiber
66.81	الكروهيدرات Carbohydrate
340.76	القيمة السعرة كيلو سعرة / 100 غم

وبين (الجدول، 3) النسب المئوية لبعض العناصر المعدنية الكبرى والصغرى لمسحوق للاوراق الجافة لنبات الغار والتي شملت المغنيسيوم والحديد والنحاس والرصاص والكوبالت والكاميوم والزرنيخ، اذ بلغ تركيز المغنيسيوم 0.211 ملغم/غم، وكانت هذه النتيجة متقاربة مع ما ذكره Yasar وجماعته (28) من ان تركيز المغنيسيوم بلغ 0.268 ملغم/غم، وعزا ذلك التباين البسيط الى ان اختلاف تركيز المغنيسيوم داخل أنسجة النبات الواحد بسبب التنوع الوراثي للأنواع المختلفة العائدة لنفس الجنس، وبلغ تركيز الحديد 0.165 ملغم/غم، وكانت متقاربة حسب ماأشاره اليه Yasar وجماعته (28) الذي اشار الى ان تركيز الحديد بلغ 0.203 ملغم/غم، وبلغ تركيز النحاس 0.023 ملغم/غم، ويعود السبب التقاوت هذا الى التراكيب النباتية للنبات والتراكيب المعدنية للتربة، او قد يعود الى التنوع الوراثي للنوع نفسه او الى مكان الحصاد والظروف البيئية (2)، وبلغ تركيز الرصاص 0.011 ملغم/غم، اما تركيز الكادميوم فكان 0.0004 ملغم/غم، وكانت هذه النتائج متقاربة مع ما ذكره Yasar وجماعته (28) من ان تركيز الرصاص والكاميوم بلغ 0.005 و 0.0008 ملغم/غم على التوالي، وظهرت النتائج احتواء المسحوق النباتي لاوراق نبات الغار على 3.140 جزء بالمليون من عنصر الزرنيخ، فيما خلت النماذج المدروسة من عنصر الكوبالت.



جدول (3): تراكيز بعض العناصر المعدنية في مسحوق اوراق نبات الغار .

العنصر المعدني	ترميز العنصر المعدني في مسحوق اوراق نبات الغار
Mg المغنيسيوم	0.211 ملغم/غم
Fe الحديد	0.165 ملغم/غم
Cu النحاس	0.023 ملغم/غم
Pb الرصاص	0.011 ملغم/غم
Co الكوبالت	0.0000 ملغم/غم
Cd الكاديوم	0.0004 ملغم/غم
As الزرنيخ	3.140 جزء بالمليون

#### الكشف النوعي للمرببات الفعالة في اوراق الغار:

يبين (الجدول، 4) نتائج الكشف النوعي لبعض المكونات الفعالة في المستخلصات الخام المائية والكحولية وخلات الاثيل والهكسان لاوراق الغار، وقد تبين احتواء كافة المستخلصات على التانينات والصابونيات في المستخلص المائي ومستخلص خلات الاثيل خلافاً للمستخلص الكحولي وللمستخلص الهكسان، وقد احتوى المستخلص المائي والمستخلص الكحولي ومستخلص خلات الاثيل ومستخلص الهكسان على الفلافونويدات، ولوحظ ايضاً وجود الكلايكوسيدات في كل من مستخلص خلات الاثيل ومستخلص الهكسان، وظهرت الفلويديات في كل من المستخلص المائي والمستخلص الكحولي ومستخلص خلات الاثيل ومستخلص الهكسان، واحتوى المستخلص المائي والكحولي ومستخلص خلات الاثيل على الفينولات، كما لوحظ وجود الترايترينويد والستيرولات في المستخلص المائي والكحولي ومستخلص خلات الاثيل والهكسان، واحتوى المستخلص المائي والكحولي ومستخلص الهكسان على الراتنجات، ولوحظ وجود الكومارين في المستخلص المائي والكحولي ومستخلص خلات الاثيل والهكسان.



## جدول (4): الكشف النوعي للمركبات الفعالة في ورق الغار

المستخلصات				طرق الكشف		المركبات الفعالة
مستخلص الهكسان	مستخلص خلات الأثيل	مستخلص كحولي	مستخلص المائي	النتيجة الموجبة	الكاشف المستعمل	
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	راسب هلامي القوام اللون الأخضر المزرقي	خلات الرصاص كلوريد الحديدك	التانينات Tannins
-Ve	+Ve	-Ve	+Ve	ظهور رغوة كثيفة تبقى لمدة	رج المستخلص	الصابونيات Saponins
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	راسب ابيض	كلورد الزئبقك	
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	ظهور اللون الاصفر	مستخلص+كحول الايثيلي 95%+هيدروكسيد البوتاسيوم الكحولي 50%	الفلافونويدات Flavonoids
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	ظهور راسب أحمر	كاشف فهلنك	الكلايوسيدات Glycosides
				ظهور راسب أحمر	كاشف بندكت	
				ظهور راسب أبيض	كاشف درانكروف	القلويدات Alkaloids
				ظهور عكورة	كاشف ماريس	
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	ظهور راسب بني	كاشف واكنز	
				ظهور راسب برتقالي	كاشف ماير	
				ظهور راسب أصفر	حامض البكريك 5%	
-Ve	+Ve	+Ve	+Ve	ظهور اللون الأزرق	كاشف فولن	الفينولات Phenols
				اللون الأخضر المزرقي	كلورد الحديدك	
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	ظهور اللون الأحمر او الأرجواني	حامض الكبريتك المرئز + كلوروفورم	الترايتيرينويد Triterpenoids
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	ظهور اللون الأخضر المزرقي	كاشف ليبرمان- بورنارد	الستيروولات Sterols
+Ve	+Ve	+Ve	+Ve	ظهور عكارة	اضافة ماء محمض ب 4% HCl الى المستخلص	الراتنجات Resins
-Ve	+Ve	-Ve	-Ve	ظهور اللون الأصفر المخضر	تعريض ورقة ترشيح المشبعة بالمستخلص لاشعة UV light	الكومارين Cumarins
-Ve	+Ve	-Ve	-Ve	ظهور اللون الأصفر او الأصفر المخضر	هيدروكسيد البوتاسيوم 10%	الفيوئومارينات Fuocoumarins

+Ve = الكشف الموجب - Ve = الكشف السالب





تأثير تثبيطي تجاه كل من بكتريا *S. aureus* و *P. aeruginosa* و *S. epidermids* وكانت اقطار مناطق التثبيط 16 و 14.5 و 11 ملم على التوالي، وكان للتركيز 25 ملغم/ملتر تأثير تثبيطي فقط تجاه بكتريا *S. aureus* و *S. epidermids*، اذ كانت اقطار مناطق التثبيط 14 و 10 ملم على التوالي، في حين لم تعطي التراكيز من 3.125 الى 12.5 ملغم/ملتر أي فعالية تثبيطية تجاه أي نوع من البكتريا الاختيارية، وعند مقارنة كل من مستخلص خلات الاثيل والكحولي والهكسان والمائي لورق الغار في كافة التراكيز مع تراكيز المضاد الحياتي السبروفلوكساسين عند 20 و 10 و 5 و 1 و 0.5 و 0.25 و 0.125 ملغم/ملتر في قدرتها التثبيطية، وجد ان التأثير التثبيطي الأعلى ضد بكتريا *P. vulgaris* عند التراكيز المذكورة انفاً من المضاد الحياتي هي 43 و 38 و 37 و 34 و 17 و 12 و 8 ملم على التوالي، وفيما يخص بكتريا *P. aeruginosa* فقد كانت 44 و 39 و 33 و 28 و 19 و 15 و 9 ملم على التوالي، وفي بكتريا *S. aureus* بلغت 42 و 37 و 32 و 27 و 18 و 14 و 11 ملم على التوالي، ومع بكتريا *E. coli* كانت 40 و 31 و 28 و 23 و 17 و 13 و 10 ملم على التوالي، ومع بكتريا *B. subtilis* بلغت 23 و 21 و 18 و 14 و 12 و 11 و 6 ملم على التوالي، اما بكتريا *S. epidermids* فكانت 22 و 19 و 17 و 14 و 12 و 10 و 7 ملم على التوالي، وقد جاءت هذه النتائج متوافقة مع ماتوصل اليه Kaurinovic وجماعته (14) الذين اشاروا إلى ان مستخلص خلات الأثيل له فعالية تثبيطية تجاه اناوع عدة من البكتريا وكذلك امتلاكها خصائص مضادة للأكسدة داخل وخارج جسم الكائن الحي، وأتفقت نتائج المستخلص الكحولي ضد بكتريا *S. aureus* و *B. subtilis* و *P. vulgaris* و *E. coli* مع ماجاء به Keskin وجماعته (13) الذي اشار الى قدرة المستخلص الكحولي لاناوع منتخبة من النباتات الموجودة في الاسواق في تثبيط العديد من العزلات البكتيرية السالبة والموجبة لصبغة كرام، في حين لم تتفق نتائج الدراسة الحالية مع ما جاء به Thakare (26) الذي بين عدم امتلاك المستخلص الكحولي ولعدد من النباتات ومنها ورق الغار اي فعالية تثبيطية تجاه عدة اناوع بكتيرية وقد يعود ذلك الى اختلاف في (طريقة الاستخلاص وطريقة قياس الفعالية التثبيطية وعمر النبات والظروف البيئية التي ينمو فيها النبات والتنوع الوراثي للنبات)، واتفقت النتائج مع ما توصل اليه Khan و Khan (12) في الهند اللذين أشارا إلى أن المستخلص المائي لنبات الياسمين الزفر *Clerodendrum inerme* أظهر فاعلية تثبيطية معنوية ضد 15 نوع بكتيري ومنها *S. aureus* و *P. aeruginosa* و *E. coli* و *S. typhi*، وتتفق النتائج مع

ما اشار اليه Suffredini وجماعته (25) في البرازيل بأن المستخلص المائي لـ 16 نباتاً من نباتات غابات الأمازون أظهرت فاعلية تثبيطية ضد انواع عدة من البكتريا، وتقاربت ايضاً مع Parekh و Chanda (20) في الهند اللذين أشارا إلى أن المستخلص المائي لبعض النباتات الهندية الطبية قد أظهر فاعلية تثبيطية عالية ضد الأنواع البكتيرية التي شملت *S. aureus* و *B. subtilis* و *E. coli* و *K. pneumoniae* و *E. aerogenes*، وقد يعود السبب في كفاءة المستخلصات المدروسة إلى طبيعة المرئيات الفعالة الموجودة فيه ولاسيما الفينولات والفلافونات والكلايكوسيدات والصابونينات والتانينات، وتوافقت ايضاً مع ماجاء به Verdian-rizi (27) من قدرة مستخلصات اوراق نبات الغار في تثبيط انواع عدة من البكتريا، ومن خلال الدراسة نلاحظ ان فعالية التثبيطية لورق الغار تعود الى ما تحتويها من مرئيات طبيعية فعالة مضادة للاكسدة ومضادة للأحياء المجهرية، كما لوحظ وجود فرقاً معنوياً عند مستوى احتمالية ( $p < 0.05$ ) اذ اعطى مستخلص خلاص الأثيل عند التركيز 3.125 ملغم/ملتر قدرة تثبيطية تجاه بكتريا *S. epidermids*، اذ بلغ قطر منطقة التثبيط 15.5 ملم، في حين أعطى المستخلص الكحولي وعند التركيز نفسه قدرة تثبيطية تجاه بكتريا *E. coli* بقطر 15 ملم، اما مستخلص الهكسان فقد كان للتركيز 25 ملغم/ملتر القدرة التثبيطية تجاه بكتريا *S. aureus*، اذ بلغت 16.5 ملم، اما عند التركيز 3.125 ملغم/ملتر فقد اظهر هذا التركيز قدرة تثبيطية تحديداً تجاه تلك البكتريا بلغت 10.5 ملم، اما المستخلص المائي فقد كان لتركيز 100 ملغم/ملتر قدرة تثبيطية تجاه بكتريا *S. aureus* بلغت 18 ملم، اما تركيز 25 ملغم/ملتر، فقد اظهر قدرة تثبيطية تجاه البكتريا نفسها والتي بلغت 14 ملم، في حين لم تعطي التراكيز 12.5 و 6.25 و 3.125 ملغم/ملتر اي فعالية تثبيطية تجاه انواع البكتريا الاختبارية.



جدول (5): تأثير المستخلص المائي والكحولي وخلات الاثيل والهكسان لورق الغار تجاه انواع من البكتريا.

قابلية المسخلصات في تثبيط أنواع البكتريا						ترميز	المستخلص النباتي لورق الغار
<i>P. aeruginosa</i>	<i>E. coli</i>	<i>P. vulgaris</i>	<i>B. subtilis</i>	<i>S. epidermids</i>	<i>S. aureus</i>	المسخلص (ملغم/مللتر)	
قطر منطقة التثبيط (لم)							
20	25	22	20	20	22	200	خلات الأثيل Ethyl acetate
19	22	18.5	19	19.5	20	100	
18	20	17.5	17	18.5	18	50	
17	19	16.5	16.5	18	16	25	
16	18	16	15.5	17.5	15	12.5	
15	17	15	14.5	16.5	13.5	6.25	
14	15	13	13.5	15.5	12.5	3.125	
19	23	20.5	16	19	21.5	200	الكحولي Alcohol
17.5	20	18.5	15	18	19	100	
16	19	16.5	14	17.5	17.5	50	
15	18	15	13	17	15.5	25	
14.5	17.5	14.5	12	16	14.5	12.5	
13.5	16	13.5	11	15	13.5	6.25	
11	15	13	10	13	12.5	3.125	
18	20	20	14.5	18.5	20	200	الهكسان n-Hexane
17.5	19.5	18	13	18	19.5	100	
16	18	17.5	12.5	17	18	50	
15	16	14.5	11	15.5	16.5	25	
0	0	13	0	0	14.5	12.5	
0	0	0	0	0	12.5	6.25	
0	0	0	0	0	10.5	3.125	
17	19	15	13	15	19	200	المائي Aqueous
16	18	12	12	12	18	100	
14.5	0	11	0	0	16	50	
0	0	10	0	0	14	25	
0	0	0	0	0	0	12.5	
0	0	0	0	0	0	6.25	
0	0	0	0	0	0	3.125	
44	40	43	23	22	42	20	المضاد الحياتي Ciprofloxac in
39	31	38	21	19	37	10	
33	28	37	18	17	32	5	
28	23	34	14	14	27	1	
19	17	17	12	12	18	0.5	
15	13	12	11	10	14	0.25	
9	10	8	6	7	11	0.125	
* 15.38	*13.60	* 14.79	* 11.47	* 10.52	* 13.87	----	قيمة LSD

(p<0.05)\*

تحديد التركيز المثبط الأدنى MIC والتركيز القاتل الأدنى MBC لمستخلصات ورق الغار: وبين (الجدول، 6 و 7) أن قيمتي التركيز المثبط الأدنى MIC والقاتل الأدنى MBC تزداد مع زيادة تركيز المستخلص في الوسط أي أن عملية تثبيط نمو بكتريا الاختبار تتناسب طردياً مع زيادة تركيز المستخلص النباتي وقد يعود سبب ذلك إلى زيادة تركيز المادة الفعالة المثبطة فيه.

أظهرت النتائج ان لمستخلص خلاص الأثيل لورق الغار فعلاً تثبيطياً، اذ ظهر بداية تأثيره التثبيطي تجاه بكتريا *E. coli* بتركيز 6.25 ملغم/ ملتر، وكما اثر في كل من بكتريا *S. aureus* و *P. vulgaris* و *P. aeruginosa* عند التركيز 12.5 ملغم/ ملتر، اما تأثيره التثبيطي حيال بكتريا *S. epidermids* و *B. subtilis* كان عند التركيز 25 ملغم/ ملتر، كما كان لمستخلص خلاص الاثيل تأثير قاتل حيال البكتريا الاختبارية، اذ كان التركيز القاتل الأدنى حيال كل من بكتريا *S. aureus* و *S. epidermids* و *B. Subtilis* و *P. aeruginosa* و *E. coli* و *P. vulgaris* هو 25 و 50 و 50 و 25 و 12.5 و 25 ملغم/ ملتر على التوالي، في حين ان المستخلص الكحولي اظهر تثبيطه تجاه كل انواع البكتريا الاختبارية قيد الدراسة، اذ بدأ التأثير التثبيطي في نمو بكتريا *E. coli* و *S. aureus* و بتركيز 12.5 ملغم/ ملتر، وفي كل من بكتريا *S. epidermids* و *P. aeruginosa* عند التركيز 25 ملغم/ ملتر، أما بكتريا *B. subtilis* ظهر تثبيطها بتركيز 50 ملغم/ ملتر، كما كان للمستخلص الكحولي تأثير قاتل حيال البكتريا الاختبارية، اذ كان التركيز القاتل الأدنى حيال كل من بكتريا *S. aureus* و *S. epidermids* و *B. subtilis* و *P. vulgaris* و *E. coli* هو 25 و 50 و 100 و 50 و 25 و 50 ملغم/ ملتر على التوالي، اما مستخلص الهكسان فقد تبين تأثيره في نمو البكتريا الاختبارية، اذ تأثرت كل من بكتريا *S. aureus* أكثر من بقية الانواع الاخرى وبالتركيز 12.5 ملغم/ ملتر، بينما تأثرت بكتريا *E. coli* و *P. aeruginosa* بتركيز 25 ملغم/ ملتر وكان الفعل التثبيطي لبكتريا *S. epidermids* و *P. vulgaris* بالتركيز 50 ملغم/ ملتر في حين تأثرت بكتريا *B. subtilis* بالتركيز 100 ملغم/ ملتر كما كان لمستخلص الهكسان تأثير قاتل حيال البكتريا الاختبارية، اذ كان التركيز القاتل الأدنى حيال كل من بكتريا *S. aureus* و *S. epidermids* و *B. subtilis* و *P. vulgaris* و *E. coli* و *P. aeruginosa* هو 25 و 100 و 200 و 100 و 50 و 50 ملغم/ ملتر على التوالي، ويلاحظ من النتائج وجود فرق



معنوي لقيم التريز المثبط الأدنى MIC وقيم التريز القاتل الأدنى MBC للبكتريا مع المستخلص عند مستون احتمالية ( $p < 0.05$ )، أما المستخلص المائي فقد تأثرت كافة انواع البكتريا الاختبارية قيد الدراسة، اذ كانت بكتريا *S. aureus* اكثر تأثراً تشبثياً من بقية الانواع وبتريز 25 ملغم/ ملتر، بينما كان هناك تأثير تشبثي لبكتريا *P. vulgaris* و *P. aeruginosa* وبالتريز 50 ملغم/ ملتر، وتأثرت بتشبث مساوي لبكتريا *S. epidermids* و *B. subtilis* و *E. coli* بالتريز 100 ملغم/ ملتر، ويلاحظ أن هناك تبايناً في الفعالية المضادة لمستخلصات المذييات العضوية (خلات الأثيل والكحول الأثيلي والهكسان) والمستخلص المائي تجاه البكتريا الاختبارية، وقد يعزى سبب هذا التباين إلى نوع المستخلص النباتي ونوع بكتريا الأختبار،

جدول (6): التريز المثبط الأدنى MIC لمستخلصات ورق الغار تجاه البكتريا الاختبارية.

قيمة LSD	التريز المثبط (ملغم/ملتر) لمستخلصات ورق الغار تجاه البكتريا الاختبارية						المستخلص النباتي
	<i>P. aeruginosa</i>	<i>E. coli</i>	<i>P. vulgaris</i>	<i>B. subtilis</i>	<i>S. epidermids</i>	<i>S. aureus</i>	
*7.25	0.44±12.5	±6.25 0.15	0.44±12.5	0.82±25	0.82±25	±12.5 0.44	خلات الاثل Ethyl acetate
*10.50	0.82±25	±12.5 0.44	0.82 ± 25	17.5±50	0.82±25	±12.5 0.44	الكحولي Alcohol
*8.75	0.82±25	0.82±25	17.5±50	0.00±100	17.5±50	±12.5 0.44	الهكسان n-Hexane
*10.25	17.5±50	0.00±100	17.5±50	0.00±100	0.00±100	0.82±25	المائي Aqueous
----	*8.55	*10.25	* 8.55	*10.33	*12.50	*7.25	قيمة LSD

( $p < 0.05$ )\*



جدول (7): التركيز المثبط الأدنى MBC لمستخلصات ورق الغار تجاه البكتريا الاختبارية.

قيمة LSD	التركيز المثبط (ملغم/ملتر) لمستخلصات ورق الغار تجاه البكتريا الاختبارية						المستخلص النباتي
	<i>P. aeruginosa</i>	<i>E. coli</i>	<i>P. vulgaris</i>	<i>B. subtilis</i>	<i>S. epidermids</i>	<i>S. aureus</i>	
*8.75	0.82±25	±12.5 0.44	0.82±25	17.5±50	17.5±50	0.82±25	خلات الأثل Ethyl acetate
*10.25	17.5±50	0.82±25	17.5±50	0.00±100	17.5±50	0.82±25	الكحولي Alcohol
*10.25	17.5±50	17.5±50	0.00±100	10.0±200	0.00±100	0.82±25	الهكسان n-Hexane
*15.00	0.00±100	10.0±200	0.00±100	10.0±200	10.0±200	17.5±50	المائي Aqueous
----	*10.50	*17.00	*15.00	*10.25	*15.75	*8.55	قيمة LSD
*(P<0.05)							

وقد جاءت هذه النتيجة متوافقة مع نتائج وردت في دراسات مشابهة (1) إذ ان الأختلاف في درجة تأثير أنواع المستخلصات النباتية في نمو الأحياء المجهرية يعود إلى عوامل مختلفة أهمها نوع المستخلص والطريقة المتبعة في الأستخلاص وقطبية المذيب المستعمل فضلا عن نوع بكتريا الاختبار التي تقع تحت تأثير المستخلص إذ تبين من النتائج التي حصلنا عليها ان مستخلص خلات الأثل لكل من ورق الغار كان الأكثر كفاءة من بين المستخلصات يليها مستخلص الكحول الأثيلي تلاهما مستخلص الهكسان ثم المستخلص المائي.

### المصادر

1. عجينة، صبا جعفر محسن. (2006). تأثير الفعالية التثبيطية لمستخلصات بعض النباتات في نمو بعض الأحياء المجهرية وكمضادات أكسدة في الأنظمة الحيوية وتطبيقه في النظم الغذائية. أطروحة دكتوراه. كلية الزراعة، جامعة بغداد.
2. هولفورد، باتريك. (200). التغذية/الدليل الكامل. ترجمة مرزب التعرب والبرمجة. الدار العربية للعلوم، بيروت، لبنان، ص 73-122.
3. Association of Official Analytical Chemists. (AOAC.) (2005). Official Methods of Analysis 4<sup>th</sup> ed., Assoc. Office. Anal. Chem. Virginia. USA.



4. Banso, A. and Adeyemo, S. (2006). Phytochemical screening and antimicrobial assessment of *Abution mauritianum*, *Baccopa monnifera* and *Datura stramonium*. *Biokemistri*. 8(1): 39-44.
5. Edeoga, H. O.; Okwu, D. E. and Mbaebie, B. O. (2005). Phytochemical constituents of some Nigerian medicinal plants. *African J. Biotechnology*. 4 (7): 685-688.
6. Egorove, N. S. (1985). *Antibiotics Scientific Approach*. Mirpublishers. Moscow.
7. Go`mez-Coronado, D. and Barbas, C. (2003). Optimized and validated HPLC method for R- and G-tocopherol measurement in *Laurus nobilis* leaves new data on tocopherol content. *J. Agric. Food Chem*. 51: 5196-5201.
8. Haddouchi, F.; Chaouche, T.; Benmansour, A. and Lazouni, H. A. (2011). Phytochemical study of *Thymus fontanesii* and *Laurus nobilis*. *J. Scholars Research Library Der Pharmacia Letter*. 3(2): 343-350.
9. Harborn, J. B. (1984). *Phytochemical Methods, a Guide to Modern Techniques of Plant Analysis*. 2<sup>nd</sup> ed., Chapman and Hall Ltd., London, New York.
10. Holt, J. G.; Krieg, N. R. and Sneath, P. A. (1994). *Bergey's Manual of Determination Bacteriology*, 9<sup>th</sup>ed., Williams and Wilkins, Library of Congress Cataloging, Baltimore.
11. Ifesan, B. O. T.; Ijarotimi, O. S. and Osundahun, O. F. (2006). Evaluation of the antioxidant activity of *Ocimum* sp. *J. Food Technol*. 4(4): 318-327.
12. Khan, A. V. and Khan, A. A. (2002). Antibacterial potential of *Clerodendrum inerme* crude extracts against some human pathogenic bacteria. *Ethnomed and Pharmacog. II Rec. Prog. In Med. Plants*. 20: 1-6, (Sci. Tech. Pub. USA).
13. Keskin, D. D.; Oskay and Oskay, M. (2010). Antimicrobial activity of selected plant spices marketed in the West Anatolia. *Int. J. Agric. Biol*. 12: 916-920.
14. Kaurinovic, B.; Popovic, M. and Vlaisavljevic, S. (2010). In vitro and in vivo effects of *Laurus nobilis* L. leaf extracts. *J. Molecules*. 15: 3378-90.
15. Kilic, A.; Kollmannsberger, H. and Nitz, S., (2005). Glycosidically bound volatiles and flavor precursors in *Laurus nobilis* L. *J. Agric. Food Chem*. 53: 2231-2235.



16. Krishnaiah, D.; Devi, T.; Bono, A. and Sarbatly, R. (2009). Studies on phytochemical constituents of six Malaysian medicinal plants. J. Med. Plant. Res. 3(2): 67-72.
17. National Committee for Clinical Laboratory Standard (NCCLS). (2003). Approved Standards. M100-S12, Methods for Dilution Antimicrobial Susceptibility Test: Twelfth Informational Supplement. Pennsylvania, USA.
18. Nwinuka, N. M.; Ibeh, G. O. and Ekeke, G. I. (2005). Proximate composition and levels of some toxicants in four commonly consumed spices. J. Appl. Sci. Environ. Mgt. 9(1): 150-155.
19. Okwu, D. E. and Iroabuchi, F. (2009). Phytochemical composition and biological activities of *Uvaria chama* and *Clerodendron splendens*. J. Chem. 6(2): 553-560.
20. Parekh, J. and Chanda, S. (2007). In vitro antimicrobial activity and phytochemical analysis of some Indian medicinal plants. J. Biol. 31: 53-58.
21. Qnais, E. Y; Abdulla, F. A.; Kaddumi, E. G. and Abdalla, S. S. (2012). Antidiarrheal activity of *Laurus nobilis* L. leaf extract in rats. J. Med. Food. Jan. 15(1): 51-57.
22. Rios, J. L.; Recio, M. C. and Villar, A. (1987). Antimicrobial activity of selected plants employed in the Spanish Mediterranean area. J. Ethnopharmacology. 21: 139-152.
23. SAS, Statistical Analysis System. (2010). Users Guide. Statistical. Version 7<sup>th</sup> ed., SAS. Inst. Inc. Cary. N. C. USA.
24. Shihata, I. M. (1951). A Pharmacological Study of *Anagallis arvensis*. M. D. Vet. Thesis. Cairo. University.
25. Suffredini, I.; Paciencia, M.; Varella, A. and Younes, R. (2006). Antibacterial activity of Barzilian amazon plant extracts. Brazil. J. Infec. Dis. 10(6): 400-402.
26. Thakare, M. (2004). Pharmacological Screening of Some Medical Plant as Antimicrobial and Feed Additives. Master Thesis, Virginia Polytechnic Institute and State University, Blacksburg .USA Virginia.
27. Verdian-rizi, M. (2009). Variation in the essential oil composition of *Laurus nobilis* of different growth stages cultivated in Iran. J. Basic and Applied. Sci. 5(1): 33-36.
28. Yasar, U.; Ibrahim, I. O.; Ibrahim, E. Y.; Iihan, D. and Goksel, D. (2012). Dtereminaton of some heavy metans and mineral nutrient of bay tree (*Laurus nobilis*) in Bratin City, Turkey. Pak. J. 44: 81-89.