

Effect of Aqueous Extracts and Alcohol of Turmeric, Thyme and Cardamom in Fungus Growth *Aspergillus flavus* and Production Efficiency of Aflatoxin B₁ and B₂

تأثير المستخلصات المائية والكحولية للكرم و الزعتر والهيل في نمو الفطر *Aspergillus flavus* وكفاءة إنتاجه لسم الافلا B₁ و B₂ *

بان طه محمد

عقيل عبد نعمة

كلية التربية / جامعة كربلاء

المستخلص

أجريت تجارب مختبرية في مختبر الدراسات العليا بكلية التربية - قسم علوم الحياة / جامعة كربلاء . لدراسة قابلية المستخلصات النباتية المائية والكحولية المجففة لكل من النباتات الكرم *Curcuma longa* والزعتر *Thymus vulgaris* والهيل *Elettaria cardamomum* في نمو الفطر *Aspergillus flavus* وإنتاجه سم الافلا B₁ و B₂ . استعملت المستخلصات النباتية للكرم *Curcuma longa* والزعتر *Thymus vulgaris* والهيل *Elettaria cardamomum* وبنوعيهما المائي والكحولي بتركيزات (5 و 10 و 15) ملغم/مل لدراسة تأثيرها في نمو الفطر *A.flavus* في الوسط الزراعي آكار دكستروز البطاطا (PDA) Potato Dextrose Agar (الحاوي على هذه المستخلصات ، فوجد المستخلص الكحولي للكرم والزعتر تثبط نمو الفطر بنسبة 100 % عند جميع التراكيز ، ما عدا التركيز 5 ملغم/مل من المستخلص الكحولي للزعتر ، و أظهر المستخلص الكحولي للنباتات جميعها تفوقا على المستخلص المائي في تثبيط نمو الفطر ، وقد تسببت المستخلصات المثبطة من منع تكوين الأبواغ إذ ظهرت بشكل عزلة صغيرة بيضاء . أظهرت معاملة الفطر بتركيز 5 و 10 و 15 ملغم/مل من مستخلص الكرم الكحولي والزعتر المائي في انعدام ظهور سم الافلا B₁ و B₂ . وكذلك بينت النتائج إن معاملة الفطر بتركيز 15 و 10 ملغم/مل من مستخلص الكرم المائي والزعتر الكحولي لم يظهر سم الافلا B₁ و B₂ ، في حين اظهر التركيز 5 ملغم/مل وجود سم الافلا B₁ لكلا المستخلصين . أما المستخلص المائي والكحولي للهيل فقد منع ظهور سم الافلا B₁ و B₂ عند تركيز 15 ملغم/مل ، والتركيز 10 ملغم/مل فقد ظهر فيه سم الافلا B₁ ، في حين ظهر سم الافلا B₁ و B₂ عند تركيز 5 ملغم/مل للمستخلص المائي وظهر النوع B₁ للمستخلص الكحولي عند نفس التركيز . و بينت النتائج باستعمال عدة كواشف كيميائية إذ أن المستخلصات النباتية المؤثرة حاوية على العديد من المركبات الفعالة كمواد حافظة ، فقد احتوى المستخلص الكحولي للزعتر على جميع المركبات التي ذكرت ما عدا الصابونينات ، أما المستخلص المائي للزعتر فلم يحتوي على الصابونينات والراتنجات والفلافونيدات ، في حين المستخلص المائي والكحولي للهيل لم يحتويان على الراتنجات والفلافونيدات والفيوكيومارينات والترانثيربينويد وكذلك عدم وجود الفلويدات في المستخلص الكحولي للهيل ولا الصابونينات في المستخلص المائي للهيل ، واحتوى المستخلص الكحولي للكرم على الكلايكوسيدات والراتنجات والكربوهيدرات والفينولات ، وانعدم وجود الفلويدات والتانينات والراتنجات والفلافونيدات والفيوكيومارينات والترانثيربينويد في المستخلص المائي للكرم .

Abstract

Laboratory experiments were carried out in the postgraduate laboratories, Biology Department – College of Education / Kerbala University .Studying the viability extracts of plant; aqueous and alcohol of the dried plants turmeric *Curcuma longa* , thyme *Thymus vulgaris* and cardamom *Elettaria cardamomum* in fungus grown *Aspergillus flavus* and production – aflatoxin B₁ and B₂ .

Plant extracts had been used at concentrations (5, 10 and 15) mg / ml to study its impact on the growth of fungus *A.flavus* in Potato Dextrose Agar (PDA) containing these extracts, so it was found that, extracted alcohol of turmeric, thyme inhibit mold growth completely at all concentrations, except the concentration 5 mg / ml of alcohol extract of thyme, and alcoholic extracts of plants superior to the aqueous extract in inhibiting the growth of fungus, extracts inhibitory caused preventing the formation of spores as it appeared in a small white isolate.

The fungus grown with concentrations of 5, 10 and 15 mg / ml of alcoholic extract of turmeric and aqueous of thyme showed the disappearance of aflatoxin B₁ and B₂. as well as , results showed that the treatment of fungus concentration of 15 and 10 mg / ml of aqueous

extract of turmeric and alcohol of thyme did not show aflatoxin B₁ and B₂ , while the concentration 5 mg / ml showed the presence of aflatoxin B₁ for both extracts. The aqueous extract and alcohol of the cardamom prevented the appearance of aflatoxin B₁ and B₂ at a concentration of 15 mg / ml, and concentration 10 mg / ml showed aflatoxin B₁ , while the aflatoxin B₁ and B₂ appeared at a concentration of 5 mg / ml of the aqueous extract and the type B₁ of alcohol extract appeared with the same concentration.

Results showed that using several chemicals reagents as effective plant extracts contained many of the active compounds as preservatives, thyme alcohol extract contained all compounds that were previously mentioned except saponins , while the aqueous extract of thyme did not contain saponins , resins and flavonoids , while aqueous and alcohol extraction of the cardamom did not contain resins , flavonoids , phenols , fuocoumarins and triterpenoids , as well as the absence of alkaloids in the alcohol extract to the cardamom and saponins in the aqueous extract of the cardamom , and contained extract alcohol of turmeric on glycosides , resins, carbohydrates, phenols, and the disappearance of the alkaloids and tannins, resins and flavonoids and fuocoumarins and triterpenoids in the aqueous extract of turmeric .

المقدمة Introduction

تملك الأعشاب والتوابل تاريخ طويل في الاستخدامات العلاجية للإنسان ، إذ وجدت العديد من النصوص القديمة التي تشير إلى استخدامها في الحضارات البابلية والسومرية والمصرية [1] . وقد قدرت بحوالي (25000 – 500000) نوع نباتي موجود على سطح الأرض ، وتستخدم نسبة قليلة من تلك النباتات بقدر (1 – 10) % كغذاء للإنسان والحيوان ، والتي قد تمتلك بعض الخصائص العلاجية التي تعزى إلى احتوائها العديد من المكونات الفعالة حيويًا مثل الكربوهيدرات Carbohydrates والبروتينات Proteins والأنزيمات Enzymes والدهون Fats والزيوت Oils والمعادن Minerals والفيتامينات Vitamins والفلويات Alkaloids والتيريبيويدات Terpenoids والفلايفونويدات Flavonoids والكويونونات Quinines والكاروتينات Carotenoids والستيروولات Sterols والكلاكوسيدات الحوامض الفينولية البسيطة Simple phenolic glycosides والتانينات Tannins والصابونينات Saponins والفينولات المتعددة Polyphenols [2] . يعد سم الافلا Aflatoxin المنتج بشكل نواتج ابيضية ثانوية بواسطة بعض الأنواع التابعة لجنس *Aspergillus* مثل *A. flavus* و *A. parasiticus* و *A. nomius* واحد من أهم السموم الفطرية والذي يظهر في المواد الغذائية ومن أهم أنواعه سم الافلا: B₁ و B₂ و G₁ و G₂ [3] .

وقد أجريت العديد من الدراسات لبيان فعالية المستخلصات النباتية والمركبات الفعالة اتجاه فطر *A. flavus* وسم الافلا ، ومنها دراسة [4] فقد وجد أن مستخلص الحبة السوداء *Nigella sativa* له القابلية على تثبيط سم الافلا من نوع B₁ و B₂ و G₁ عند تركيز 5 % لفطر *A. flavus* في الوسط الزراعي السائل نقيع النخالة الصلب ، أما زيوت الحبة السوداء فتثبطت كل من B₁ و B₂ و G₁ و G₂ عند تركيز 3 % ، في حين مسحوق حبوب القهوة يثبط B₁ و G₁ و G₂ عند تركيز 6 % ، وللكافاين القدرة على تثبيط G₁ و G₂ عند تركيز 2 % . وللمركب الفعال Methyleugenol القدرة على تثبيط الفطر *A. flavus* بنسبة 100 % على الوسط PDA عند تراكيز مختلفة (0.1, 0.5, 1, 5) % [5] . في حين وجد [6] إن المستخلص المائي لأوراق البصل *Allium cepa* عند تركيز 300 ملغرام /مل من الوسط يثبط من الوزن الجاف للفطر *A. flavus* بنسبة 2.3 ملغرام /مل من وسط الزايك Czepek's medium ، إما سم الافلا فقد ثبت بنسبة 51.38 مايكرو غرام /مل من الوسط نفسه ، لكن وجد [7] إن لنبات النانخة *Trachyspermum ammi* القدرة على اختزال سم الافلا B₁ و B₂ و G₁ و G₂ بنسبة 80 % . بالإضافة إلى بعض أنواع التوابل والتي تستخدم كمواد حافظة للأطعمة ضد نمو الفطريات المنتجة لسم الافلا مثل الدار صيني *Cinnamomum cassia* والقرنفل *Syzygium aromaticum* والفلفل *Piper* ، بينما الخردل *Brassica* والزنجبيل *Zingiber officinale* فأنها تشجع من نمو الفطريات المنتجة لسم الافلا [5] و [8] .

منذ زمن قديم استعملت مستخلصات الكركم في علاج أمراض الجلد والكبد والقرحة وكذلك استعمل لعلاج الطفيليات المعوية وسموم الأفاعي آنذاك [9] ومن خلال الدراسات والبحوث العلمية فقد أشار [10] أن نبات الكركم يعد كمضاد للالتهابات والأكسدة والسرطان والطفرة والتخثر والخصوبة ومرض السكري والبكتريا والفطريات والفيروسات والابتدائيات والسم والقرحة . فقد وجد [11] أن للمركب الفعال Curcumin الموجد في نبات الكركم له القدرة على تثبيط الفطر *Candida albicans* . كما استخدم Curcumin في علاج أمراض الأمعاء مثل سرطان القولون [12] .

يعد نبات الزعتر من النباتات التي شاع استخدامها في وقت مبكر من القرون الوسطى في العديد من الدول بسبب امتلاكه الخصائص المنكهة للغذاء وكذلك في الأغراض الطبية [13] . فقد ذكر [14] بأن نبات الزعتر يمتلك الفعالية البيولوجية ضد البكتريا والفطريات ومانع للتأكسد ويعمل كمقشع ومسكن للألام والتشنجات . ولزيوت الزعتر القابلية على تثبيط كل من الفطريات *Rhizoctonia solani* و *Macrofomina phaseolina* و *Fusarium oxysporum* و *Helminthosporium Spp* و *Diplodia Spp* و *Alternaria alternate* [15] .

وان نبات الهيل من التوابل التي شاع استخدامها منذ القدم في جميع أنحاء العالم [16]. وقد ذكر [17] أن لنبات الهيل العديد من الأغراض ومنها كمنكهات للغذاء وفي العلاجات الطبية مثل علاج أمراض القناة الهضمية والقلب والكلى والربو والضعف وسوء التغذية وفي تلطيف رائحة الفم. وأن للزيوت الطيارة في نبات الهيل لها القابلية على تثبيط كل من نمو الفطريين *A. fumigatus* و *A. niger* [18] والمستخلص الايثانولي لأوراق الهيل لها القابلية على تثبيط الفطر *Colletotrichum gloeosporioides* أكثر مما عليه من المستخلص المائي [19].

ونظراً للأهمية الاقتصادية للمواد الغذائية، وتماسها المباشر بحياة الإنسان كونها تشكل الغذاء الرئيسي له، وإمكانية إحداثها تأثيرات ضارة بالصحة ناتجة عن تلوثها بالفطر *Aspergillus flavus* وإفرازه لسم الافلا، لذا هدفت الدراسة إلى معرفة تأثير المستخلصات النباتية المائية والكحولية المجففة لكل من النباتات الكركم *Curcuma longa* والزعر *Thymus vulgaris* والهيل *Elettaria cardamomum* على معدل نمو الفطر *A. flavus* وإنتاج سم الافلا B_1 و B_2 .

المواد وطرائق العمل

تم الحصول على عزلة الفطر *Aspergillus flavus* AFZ₃ المنتجة لسم الافلا B_1 و B_2 من مختبر الدراسات العليا - قسم علوم الحياة - كلية التربية / جامعة كربلاء. نتيجة لتجارب سابقة لنفس الباحثين وتم التأكد من ذلك باستخلاص سم الافلا B_1 و B_2 بإتباع طريقة [20] وكشف عنه بإتباع طريقة [21].

جمع العينات النباتية وتشخيصها

تم جمع العينات النباتية المستعملة في هذه الدراسة لغرض اختبار فاعلية مستخلصاتها المائية و الكحولية ضد الفطر *A. flavus* وسم الافلا B_1 و B_2 ، وذلك بشرائها من الأسواق المحلية ومن ثم جلبت إلى المختبر وتم تنظيف النباتات من الأتربة والشوائب وحفظت جميعها في أكياس ورقية لحين الاستخلاص. شخّصت العينات النباتية في معشب كلية العلوم - نبات / قسم علوم الحياة / جامعة بابل من قبل الأستاذ الدكتور عبد الكريم البيرماني ومثل ما هو مبين في الجدول (1).

الجدول (1) الأنواع النباتية والأجزاء المستعملة في الدراسة.

ت	الاسم العربي	الاسم العلمي	العائلة	الجزء المستعمل
1	الكركم	<i>Curcuma longa</i>	Zingiberaceae	الجزور
2	الزعر	<i>Thymus vulgaris</i>	Lamiaceae	الأوراق
3	الهيل	<i>Elettaria cardamomum</i>	Zingiberaceae	الثمار

عملية الاستخلاص باستخدام جهاز السوكسوليت Soxhlet

اتبعت طريقة [22] في عملية الاستخلاص، إذ طحنت الأجزاء النباتية باستعمال طاحونة Blender، وبعدها غربلت الأجزاء المطحونة من خلال غربيل مساحة ثقوبه 2 ملم² جمع المسحوق وترك عند درجة حرارة 55°م لمدة 72 ساعة، ووزن 20 غم من المسحوق الجاف ووضع في جهاز السوكسوليت Soxhlet لبدء عملية الاستخلاص باستعمال 300 مل من الميثانول المطلق 99.9% كمذيب (للحصول على المستخلص الكحولي)، أو 300 مل من الماء المقطر كمذيب (للحصول على المستخلص المائي)، وبذلك تصبح نسبة المسحوق الجاف إلى المذيب (1غم : 15مل)، واستمرت عملية الاستخلاص لمدة ثلاث ساعات. بعدها وضع المستخلص الناتج في أطباق بتري زجاجية نظيفة ومعقمة ومغلقة من الداخل بأكياس نايلون نظيفة وضعت في الحاضنة عند درجة حرارة 37°م وتركت لتجف، تم اخذ المستخلص الجاف بسهولة بواسطة نزع الكيس من الطبق ومن ثم حفظ بعد إن وزن في أوعية بلاستيكية نظيفة ومحكمة الغلق لحين الاستعمال وأطلق على هذا المستخلص المستخلص المائي الجاف أو المستخلص الكحولي الجاف.

الخواص الفيزيائية و النسب المئوية للمستخلصات النباتية

تم قياس الأس الهيدروجيني pH للمستخلصات المائية و الكحولية السائلة بعد إن استخلصت مباشرة، بواسطة جهاز قياس الأس الهيدروجيني.

أما النسبة المئوية للمستخلص فتم حسابه بقسمة الوزن الصافي للمستخلص على الوزن الأصلي للمسحوق النباتي الجاف المستعمل 20غم مضروباً في 100.

الكشوفات النوعية للمستخلصات المائية والكحولية الفعالة

أجريت مجموعة من الكشوفات النوعية وذلك من أجل التعرف على المكونات الكيميائية الأساسية أو المركبات الفعالة الموجودة في هذه المستخلصات وكالاتي:

1- الكشف عن القلويدات Alkaloids

تم الكشف عن القلويدات باستعمال الكواشف التالية وحسب [23]:

أ - كاشف واكنر Wagner reagent

حُضِر هذا الكاشف بإذابة 1.3 غم من اليود مع 2 غم من يوديد البوتاسيوم في 100 مل من الماء المقطر، ثم يضاف إليه المستخلص النباتي فعند ظهور الراسب البني دل ذلك على وجود القلويدات.

ب - كاشف ماير Mayer reagent

حُضِرَ هذا الكاشف على النحو الآتي :

1. بإضافة 1.36 غم من كلوريد الزئبقوز Hg_2Cl_2 في 60 مل من الماء المقطر .
 2. بإذابة 5 غم من يوديد البوتاسيوم في 10 مل من الماء المقطر .
- تم مزج المحلول (1) و (2) وأكمل الحجم إلى 100 مل بإضافة الماء المقطر ، ثم أضيفت قطرات من هذا الكاشف إلى المستخلصات النباتية فعند ظهور راسب ابيض أو عكورة دل ذلك على وجود القلويدات .

2- الكشف عن التانينات (العفصيات) Tannins

أ - كشف خلات الرصاص Lead acetate test

حُضِرَ المحلول بإذابة 1 غم من خلات الرصاص في 100 مل من الماء المقطر ثم أضيفت عدة قطرات منه إلى أنبوبة اختبار تحوي 0.5 مل من المستخلص . فإذا تكوّن راسب أبيض هلامي القوام دل على وجود التانينات [24] .

ب - كشف كلوريد الحديدك Ferric chloride test

أضيفت عدة قطرات من كلوريد الحديدك $FeCl_3$ بتركيز 1 % إلى أنبوبة اختبار تحوي 0.5 مل من المستخلص . فكان ظهور لون أخضر مزرّق دليلاً على وجود التانينات [25].

3- الكشف عن الصابونينات Saponins

أ - أضيف 3 مل من المستخلص إلى 2 مل من كلوريد الزئبقك $HgCl_2$ بتركيز 1 % . فكان ظهور الراسب الأبيض دليلاً على وجود الصابونينات [26] .

ب - تم تحضير محلول مائي لمسحوق النباتات الجافة ووضع في أنبوبة اختبار ورُجّت بشدة ، فكان ظهور رغوة كثيفة تبقى لمدة طويلة دليلاً على وجود الصابونينات [23]

4- الكشف عن الكلايكو سيدات Glycosides

أ - كاشف فهلنك Fehling reagent

حضر هذا الكاشف كما يأتي :

1. اذابة 70 غم من كبريتات النحاس المائية $Cu SO_4.7H_2O$ في لتر من الماء المقطر .
2. اذابة 240 غم من $NaOH$ و 246 غم من ملح روشيل Sodium Potassium tartarate في لتر من الماء المقطر .

مزج حجمان متساويان من محلول (1) و (2) للحصول على كاشف فهلنك ، و عند الكشف مزج 1 غم من المسحوق النباتي الجاف مع 10 مل من الماء المقطر ، بعدها رشح المحلول ثم اضيف إليه كاشف فهلنك ، فإذا ظهر اللون الأحمر الغامق دل على وجود الكلايكوسيدات [25].

ب- كاشف موليش Molish reagent

أن طريقة عمل هذا الكاشف حسب ما ذكره [27] حيث تتم بأخذ 2 مل من المستخلص المراد اختباره و يضاف إليه قطرتان من محلول α -naphthol و يرج المحلول جيداً ، ثم تمسك الأنبوبة بشكل مائل و يضاف 2 مل من حامض الكبريتيك المركز بشكل قطرات على جدار الأنبوبة لحين ظهور طبقتين طبقة الحامض هي السفلى و يفصل بين الطبقتين حلقة بنفسجية اللون عند وجود المواد الكلايكوسيدية .

5- الكشف عن الراتنجات Resins

مُزج 1 غم من المسحوق النباتي الجاف مع 10 مل من الكحول الأيثلي 95 % و تُرَك المحلول لمدة دقيقة واحدة في حمام مائي بدرجة حرارة 100 م° ، ثم رُشِح المحلول وأضيف إليه 10 مل من محلول مائي لحامض الهيدروكلوريك 4 % واستدل على وجود المواد الراتنجية بظهور العكورة [28].

6- الكشف عن الفلافونيدات Flavonoids

تم الكشف عن الفلافونيدات حسب طريقة [26] من خلال الكشفين التاليين :

أ - كشف هيدروكسيد البوتاسيوم الكحولي

مُزج 2 مل من المستخلص مع 1 مل من هيدروكسيد البوتاسيوم الكحولي ، فكان ظهور اللون الأصفر دليلاً على وجود الفلافونيدات .

ب - الكشف عن الفلافونيد والفلافونول

أذيب 1 مل من المستخلص في 1 مل من حامض الكبريتيك المركز. فكان ظهور اللون الأصفر الداكن دليلاً على إن الكشف أجابي .

7- الكشف عن الكربوهيدرات Carbohydrates

• كشف الفينول مع حامض الكبريتيك المركز

حُضِرَ كاشف الفينول بإذابة 25 غم من بلورات الفينول في 500 مل من الماء المقطر . ثم أضيف 0.5 مل من هذا الكاشف إلى 0.5 مل من المستخلص في أنبوبة اختبار ورُجّت جيداً ثم أضيف 2.5 مل من حامض الكبريتيك المركز إلى المحلول . فكان ظهور اللون الأحمر البني دليلاً على وجود الكاربوهيدرات [29] .

8- ألكشف عن الفينولات Phenols

• كاشف كلوريد الحديدك Ferric chloride reagent

حُضِرَ هذا الكاشف بإذابة 1 غم من كلوريد الحديدك $FeCl_3$ في 100 مل من الماء المقطر . وقد رُطِّبَت ورقة ترشيح بالمستخلص النباتي ، ثم أضيفت قطرات من كاشف كلوريد الحديدك وتم تعريض الورقة إلى بخار الأمونيا . فإذا ظهر اللون الأزرق دل على وجود الفينولات [25].

9- ألكشف عن الفيوكوميومارينات Fuocoumarins

أضيف 1 مل من محلول هيدروكسيد البوتاسيوم الكحولي 10 % إلى 1 مل من المستخلص . فكان ظهور اللون الأصفر أو الأصفر المخضر دليلاً على وجود الفيوكوميومارينات [23] .

10- ألكشف عن الترايتيربينويد Triterpenoids

أضيف 1 مل من حامض الكبريتيك المركز إلى 1 مل من محلول الكلوروفورم ، ثم أضيف المحلول الناتج إلى 2 مل من المستخلص . فكان ظهور اللون الأحمر أو الأرجواني دليلاً على وجود الترايتيربينويد [23] .

تأثير المستخلصات النباتية في نمو الفطر *A.flavus* وإنتاج سم الافلا B_1 و B_2

اتبعت طريقة [5] ، إذ تم مزج كل من المستخلصات المائية أو الكحولية لكل من نبات الكرم والزعتر والهيل كل على حده مع الوسط الزراعي أكار دكستروز البطاطا (PDA) بعد إن برد إلى 40 °م ، و بثلاثة تراكيز (5 ، 10 ، 15) % لكل مستخلص من المستخلصات النباتية ، و بمعدل ثلاثة مكررات لكل تركيز ، و بعد تصلب الوسط ، تم نقل قرص بقطر 5 ملم بواسطة ثاقب الفلين Cork borer إلى وسط الطبق من مزرعة الفطر *A.flavus* النامي على وسط PAD و بعمر 5 أيام . وتم استعمال مجموعتين سيطرة الأولى بدون إضافة إي مادة للوسط الزراعي ، والثانية بإضافة Clotrimazole بتركيز 2 ملغم / مل إلى الوسط ، حضنت الأطباق جميعها بدرجة حرارة (27 ± 2) °م و لمدة سبعة أيام . و تم قياس قطر المستعمرة النامية (معدل قطرين متعامدين)، و سجلت النتائج ، وحسبت نسبة التثبيط باستعمال المعادلة الآتية [30] :

$$\text{نسبة التثبيط} = \left[\frac{\text{السيطرة} - \text{المعاملة}}{\text{السيطرة}} \right] \times 100$$

ومن ثم تم الكشف عن سم الافلا B_1 و B_2 .

تحديد التركيز المثبط الأدنى (MIC) Minimal Inhibitory Concentration

بعد معرفة تأثير المستخلصات النباتية في نمو الفطر *A. flavus* و تحديد نوع المستخلص الأكثر فعالية في نمو الفطر تم اختبار التراكيز 1 ، 2 ، 3 ، 4 ، 5 ، 6 ملغم/مل من المستخلصات المؤثرة لغرض تحديد أدنى تركيز مثبط MIC لها في نمو الفطر و بالاعتماد على طريقة الانتشار diffusion method إذ نشر المعلق السبور للفطر *A. flavus* بقدر 2×10^{-4} سبور/مل بواسطة ناشرة spreader على وسط (PDA) بعد تصلبه ، ثم عملت الحفر بواسطة الثاقب الفليني قطر 0.5 سم ووضع كل تركيز من المستخلصات النباتية في حفره بقدر 0.5 مل ، مع الأخذ بنظر الاعتبار بان هناك سيطر موجبة ماء مقطر وسيطرة سالبة بإضافة Clotrimazole بتركيز 2 ملغم / مل من الماء المقطر إلى الوسط ، وحسب بعد ذلك التركيز المثبط الأدنى للمستخلصات النباتية [31] .

التحليل الإحصائي Statistic analysis

تم تصميم التجربة للمستخلصات النباتية بوصفها تجربة عاملية $(5 \times 2 \times 3)$ للنوع النباتي و نوع المستخلص و التركيز على التوالي ، و باستعمال التصميم العشوائي التام Completely Randomized Design (CRD) و بثلاثة مكررات ، و قورنت المتوسطات باستعمال أقل فرق معنوي LSD و على مستوى احتمالية 0.05 و شمل هذا التحليل تجربة تأثير النوع النباتي و نوع المستخلص و تركيزه و التداخل بينها في معدل قطر المستعمرة (سم) [32] .

النتائج والمناقشة Results and Discussion

الخواص الفيزيائية و النسب المئوية للمستخلصات النباتية .

يوضح الجدول (1) أن أعلى دالة حامضية كانت مسجلة للكرم إذ بلغت 6.96 للمستخلص الكحولي و 6.50 للمستخلص المائي ، وفي نبات الزعتر بلغت 5.91 للمستخلص الكحولي و 5.54 للمستخلص المائي ، أما الهيل فقد سجل أقل دالة حامضية للمستخلص الكحولي والتي بلغت 5.42 في حين المستخلص المائي سجل 5.98 .

و يلاحظ في الجدول نفسه أن النسب المئوية للمستخلصات المائية أعلى من المستخلصات الكحولية للنباتات المدروسة في ماعدا الكرم ، إذ كانت النسبة المئوية للمستخلصات المائية هي 11.75 % و 11.1 % و 6.25 % للهيل و الزعتر و الكرم على التوالي ، أما النسبة المئوية للمستخلصات الكحولية فقد كانت 9.5 % و 8.8 % و 8.05 % للزعتر و الهيل و الكرم على التوالي . و يتبين أن النسبة المئوية للمستخلص المائي لثمار الهيل احتلت المرتبة الأولى ، في حين المستخلص المائي للكرم احتلت المرتبة الأخيرة .

الجدول (1) الخواص الفيزيائية و النسب المئوية للمستخلصات المائية و الكحولية للنباتات المدروسة

ت	النباتات	نوع المستخلص	لونه وهو سائل	لونه بعد التجفيف	الدالة الحامضية	الوزن الصافي للمستخلص (غم)	النسبة المئوية للمستخلص %
1	الزعتر	مائي	بني فاتح	برتقالي غامق	5.54	2.22	11.1 %
		كحولي	زيتوني	زيتوني غامق	5.91	1.90	9.5 %
2	الكركم	مائي	أصفر معتم	برتقالي محمر	6.50	1.25	6.25 %
		كحولي	أصفر براق	ذهبي	6.96	1.61	8.05 %
3	الهيل	مائي	ليموني	اصفر فاتح	5.98	2.35	11.75 %
		كحولي	اصفر مخضر	اصفر مخضر	5.42	1.76	8.8 %

الكشوفات النوعية للمستخلصات النباتية

نظرا لما أظهرته المستخلصات النباتية المدروسة من فاعلية تثبيطية عالية اتجاه الفطر *A. flavus* ، جرى التحري عن محتوى المستخلصات المؤثرة من المركبات الفعالة و ذلك باستعمال الكواشف الكيميائية المختلفة ، إذ أظهرت الكشوفات النوعية أن النباتات المدروسة تحوي عددا من المكونات الحافظة الفعالة مثل التانينات و الصابونينات و الكلايكوسيدات و الفينولات و القلويدات و الراتنجات و الفلافونيدات و الكربوهيدرات و الفيوكيومارينات و التريبتيربينويد و غيرها ، و يوضح الجدول (2) أن المستخلص الكحولي للزعتر احتوى على جميع المركبات التي ذكرت ما عدا الصابونينات ، أما المستخلص المائي للزعتر فلم يحتوي على الصابونينات و الراتنجات و الفلافونيدات ، في حين المستخلص المائي و الكحولي للهيل لم يحتويان على الراتنجات و الفلافونيدات و الفينولات و الفيوكيومارينات و التريبتيربينويد وكذلك عدم وجود القلويدات في المستخلص الكحولي للهيل ولا الصابونينات في المستخلص المائي للهيل ، واحتوى المستخلص الكحولي للكركم على الكلايكوسيدات و الراتنجات و الكربوهيدرات و الفينولات ، وانعدم وجود القلويدات و التانينات و الراتنجات و الفلافونيدات و الفيوكيومارينات و التريبتيربينويد في المستخلص المائي للكركم .

الجدول (2) الكشوفات النوعية للمستخلصات النباتية الفعالة .

ت	الكشوفات النوعية	المستخلص المائي للزعتر	المستخلص الكحولي للزعتر	المستخلص المائي للكركم	المستخلص الكحولي للكركم	المستخلص المائي للهيل	المستخلص الكحولي للهيل
1	الكشف عن القلويدات أ- كشف واكنر ب- كشف ماير	+	+	-	-	+	-
		+	+	-	-	+	-
2	الكشف عن التانينات أ- كشف خلات الرصاص ب- كشف كلوريد الحديديك	+	+	-	-	+	+
		+	+	-	-	+	+
3	الكشف عن الصابونينات أ- كشف كلوريد الزئبقيك ب- رغوة المحلول المائي	-	-	+	-	-	+
		-	-	+	-	-	+
4	الكشف عن الكلايكوسيدات أ- كاشف فهلنك ب- كاشف موليش	+	+	+	+	+	+
		+	+	+	+	+	+
5	الكشف عن الراتنجات - كشف حامض HCl 4 %	-	+	-	+	-	-
6	الكشف عن الفلافونيدات أ- كشف هيدروكسيد البوتاسيوم الكحولي	-	-	-	+	-	-

						ب- كشف حامض الكبريتيك المركز	
-	-	-	-	+	-		
+	+	+	+	+	+	الكشف عن الكربوهيدرات - كشف الفينول مع حامض الكبريتيك المركز	7
-	-	+	+	+	+	الكشف عن الفينولات - كشف كلوريد الحديدك	8
-	-	-	-	+	+	الكشف عن الفيوكيومارينات - كشف هيدروكسيد البوتاسيوم الكحولي	9
-	-	-	-	+	+	الكشف عن الترايتيربينويد - كشف حامض الكبريتيك المركز مع الكلوروفورم	10

تأثير المستخلصات النباتية في نمو الفطر *A. flavus*.

أظهرت النتائج في الجدول (3) أن هناك فروقات معنوية و عند مستوى احتمالية 0.05 بين النوع النباتي و نوع المستخلص و التراكيز ، و أن هناك فروقات معنوية عند مستوى احتمالية 0.05 نتيجة التداخل بين العوامل الثلاثة أعلاه . فمن حيث النوع النباتي أظهر نبات الكركم تفوقاً على بقية النباتات في تأثيره التثبيطي على نمو الفطر *A. flavus* ، إذ أعطى أقل معدل نمو للفطر و هو 4.45 سم ، و يأتي نبات الزعر بالمرتبة الثانية بين النباتات في تأثيره التثبيطي إذ أعطى معدل نمو 4.58 سم ، و جاء نبات الهيل بالمرتبة الأخيرة الذي أعطى معدل نمو 5.39 سم ، إذ لم يوجد أي فرق معنوي بين نبات الكركم و الزعر ، في حين يوجد فرق معنوي بين نبات الكركم و الهيل ، وكذلك بين نبات الزعر و الهيل و عند مستوى احتمالية 0.05 ، و هذا قد يعود إلى اختلاف في طبيعة و نوعية المركبات التي يحتويها كل نبات أو الجزء النباتي ، فبعضها مثبط و بعضها مشجع و بعضها الآخر من دون تأثير [33] .

أما فيما يخص نوع المستخلص فقد أظهر المستخلص الكحولي تفوقاً على المستخلص المائي في تأثيره التثبيطي على نمو الفطر المدروس و بفروقات معنوية و عند مستوى احتمالية 0.05 ، إذ بلغ معدل النمو للفطر باستعمال المستخلص الكحولي 2.95 سم ، في حين كان باستعمال المستخلص المائي 6.66 سم ، و قد يعود هذا التباين إلى اختلاف القطبية فيما يخص المذيب المستعمل إذ تعود إلى اختلاف ثابت العزل الكهربائي لهذه المذيبات ، و من ثم ستختلف المركبات الذائبة في الماء أو الكحول [34] . لقد أعطيت المستخلصات الكحولية فاعلية تثبيطية أعلى من المستخلصات المائية في كل من نباتات الكركم و الزعر ، إذ لم يظهر إلا سوى تأثير طفيف للمستخلصات المائية ، أما فيما يخص المستخلص المائي لنبات الهيل الذي أظهر فاعلية تثبيطية أعلى من المستخلص الكحولي ، إذ أشار [35] إلى أن الفاعلية التثبيطية القليلة للمستخلصات النباتية قد يعزى إلى قلة كمية المواد الفعالة في المستخلصات ، أو ضعف فاعليتها أو إلى ضرورة فصل المكونات الفعالة لها .

لقد أظهر المستخلص الكحولي للكركم كفاءة عالية في تثبيط نمو الفطر و بالتراكيز 5 , 10 , 15 ملغم/مل ، فقد كان قطر المستعمرة 0 سم للتراكيز جميعها إذ منع تكون السبورات و ظهر الفطر بشكل مستعمرة صغيرة بيضاء ، و توجد فروقات معنوية واضحة بينه و بين المستخلص المائي للكركم ، إذ لم يظهر أي تأثير على نمو الفطر فيما عدا تركيز 15 ملغم/مل فقد بلغ قطر المستعمرة عنده 8.5 سم الشكل (1) ، و قد يعزى السبب إلى وجود الراتنج في المستخلص الكحولي و غيابه في المستخلص المائي.

وكذلك أظهر المستخلص الكحولي للزعر كفاءة عالية في تثبيط نمو الفطر و بالتراكيز 10 , 15 ملغم/مل ، فقد كان قطر المستعمرة 0 سم في حين التراكيز 5 ملغم/مل بلغ نمو المستعمرة 2 سم ، و توجد فروقات معنوية واضحة بينه و بين المستخلص المائي للزعر ، إذ لم يظهر أي تأثير على نمو الفطر فيما عدا تركيز 15 ملغم/مل فقد بلغ قطر المستعمرة عنده 7.75 سم الشكل (2) ، لربما تعزى إلى وجود الراتنج و الفلافونيدات في المستخلص الكحولي و عدم وجودها في المستخلص المائي.

في حين أظهر المستخلص الكحولي للهيل تأثيراً تثبيطياً معتدلاً على نمو الفطر عند التراكيز 5 , 10 , 15 ملغم/مل و بمعدل نمو (4.41 و 4.91 و 5.91) سم ، و توجد فروق معنوية كذلك بينه و بين المستخلص المائي للهيل فقد كان معدل نمو الفطر 5.25 سم عند التركيز 5 ملغم/مل و 6.41 سم عند تركيز 10 ملغم/مل و 9 سم عند تركيز 15 ملغم/مل الشكل (3) ، ويتبين لنا بأن المستخلص المائي و الكحولي للهيل يزيد من معدل نمو الفطر *A. flavus* بزيادة التركيز ، بالعكس على ما هو عليه في مستخلصي الكركم و الزعر بنوعيهما المائي و الكحولي ، و قد يعود السبب في ذلك إلى التداخل بين المواد المستخلصة و تأثيرها على المادة التي يعود إليها التأثير التثبيطي ، إذ أشار [36] إلى أنه أحياناً يؤدي وجود المكونات الفعالة مع بعضها في المستخلصات الخام Crude Extracts إلى تأثير سلبي و ليس فعال .

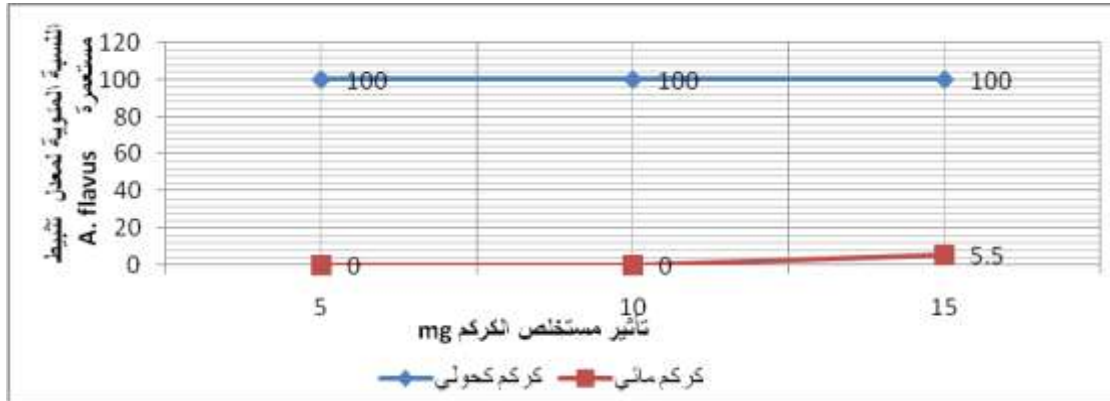
و قد يعود التباين بين النباتات في تأثيرها على نمو الفطر *A. flavus* المدروس إلى ما تحتويه من مركبات كيميائية أساسية و ثانوية و نوعية مركباتها الفعالة التي يعود إليها التأثير التثبيطي ، إذ يحتوي النبات الواحد على أكثر من مادة فعالة ، لما لها من استخدام كمادة حافظة للأغذية ، فرايزومات نبات الكركم تحتوي على الزيوت الطيارة مثل *a-phellandrene* و *Sabinene* و *Cineol* و *Borneol* و *Zingiberene* و *Sesquiterpenes* ، بالإضافة إلى *Curcumin* [10] . أما أوراق نبات الزعر فقد تحتوي على أهم مركبين *Thymol* و *Carvacrol* [37] . في حين تحتوي ثمار الهيل على مركبين مهمين *1,8 - Cineole* و *α-Terpinyl acetate* [38] .

الجدول (3) تأثير النوع النباتي ومستخلصه وتركيزه والتداخل بينهما في معدل قطر مستعمرة (سم) الفطر *A. flavus* بعد أسبوع من الحضانة بدرجة حرارة 27 ± 2 م° .

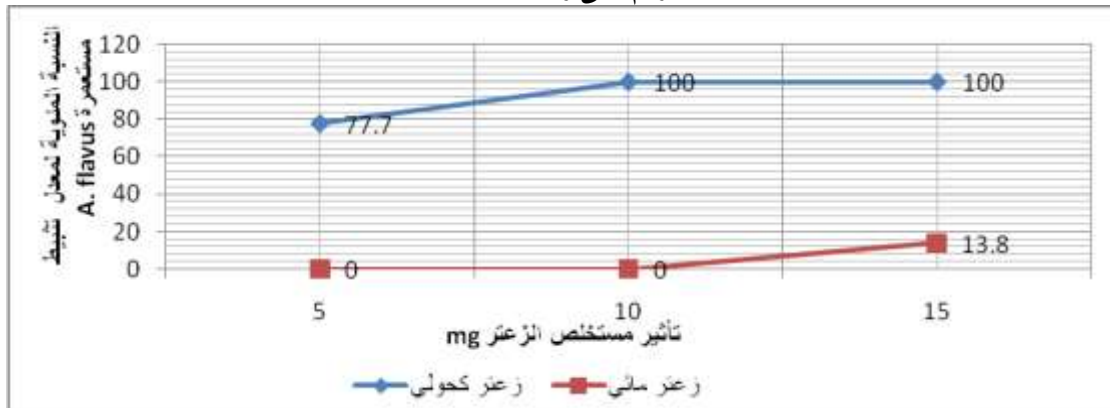
النوع النباتي	المعدل	15 mg/ml	10 mg/ml	5 mg/ml	مقارنة 2 Clotrimazole 2mg/ml	مقارنة 1 ماء مقطر	التركيز نوع المستخلص	النبات
كركم	4.45	0	0	0	0	9	كحولي	كركم
		8.5	9	9	0	9	مائي	
زعتر	4.58	0	0	2	0	9	كحولي	زعتر
		7.75	9	9	0	9	مائي	
هيل	5.39	5.91	4.91	4.41	0	9	كحولي	هيل
		9	6.41	5.25	0	9	مائي	
		5.19	4.89	4.49	0	9	المعدل للتركيز	
مائي				كحولي		المعدل لنوع المستخلص		
6.66				2.95				

العامل	النوع النباتي	نوع المستخلص	التركيز	التداخل
LSD _{0.05}	0.22	0.18	0.28	0.68

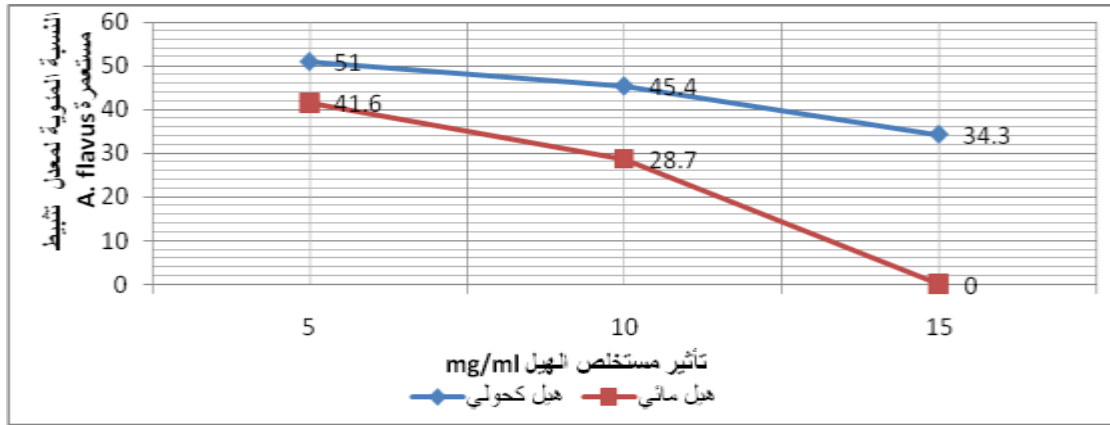
• التجربة أجريت بثلاث مكررات .



الشكل (1) النسبة المئوية المنوية للتثبيط نتيجة تعريض الفطر *A. flavus* إلى تراكيز مختلفة من المستخلص المائي والكحولي لنبات الكركم على وسط PDA .



الشكل (2) النسبة المئوية المنوية للتثبيط نتيجة تعريض الفطر *A. flavus* إلى تراكيز مختلفة من المستخلص المائي والكحولي لنبات الزعتر على وسط PDA .



الشكل (3) النسبة المئوية للمنوية للتثبيط نتيجة تعريض الفطر *A. flavus* إلى تراكيز مختلفة من المستخلص المائي والكحولي لنبات الهيل على وسط PDA .

تحديد التركيز المثبط الأدنى (Minimal Inhibitory Concentration (MIC)

بعد معرفة تأثير المستخلصات النباتية في نمو الفطر *A. flavus* وتحديد نوع المستخلص الأكثر فعالية في نمو الفطر ، ظهر من الجدول (4) إن المستخلص الكحولي للكرم والزعر سجل أدنى تركيز مثبط هو 1 ملغم / مل ، في حين المستخلص المائي لهما لم يسجل إي تركيز مثبط أدنى ، إما نبات الهيل فقد كان التركيز المثبط الأدنى للمستخلص الكحولي هو 2 ملغم / مل بينما المستخلص المائي سجل 4 ملغم / مل .

الجدول (4) التركيز المثبط الأدنى للمستخلصات النباتية الفعالة في الفطر *A. flavus* .

ت	النوع النباتي	نوع المستخلص	التركيز المثبط الأدنى
1	الكرم	الكحولي	1 mg/ml
		المائي	-
2	الزعر	الكحولي	1 mg/ml
		المائي	-
3	الهيل	الكحولي	2 mg/ml
		المائي	4 mg/ml

تأثير المستخلصات النباتية في إنتاج سم الافلا B₁ و B₂ من قبل الفطر *A. flavus* .

تم تحديد سم الافلا B₁ و B₂ نوعياً المنتج من قبل العزلة *A. flavus* AfZ₃ في وسط (PDA) الحاوي على تراكيز مختلفة من المستخلصات النباتية بعد تنمية العزلة فيه لمدة 7 أيام بدرجة 27±2^oم ، من خلال المقارنة مع سم الافلا B₁ و B₂ القياسي.

أظهرت النتائج في الجدول (5) إن معاملة الفطر بتركيز 5 و 10 و 15 ملغم/مل من مستخلص الكرم الكحولي والزعر المائي يؤدي إلى انعدام ظهور سم الافلا B₁ و B₂ . وكذلك بينت النتائج إن معاملة الفطر بتركيز 15 و 10 ملغم/مل من مستخلص الكرم المائي والزعر الكحولي لم يظهر سم الافلا B₁ و B₂ ، في حين التركيز 5 ملغم/مل اظهر وجود سم الافلا B₁ لكلا المستخلصين. أما المستخلص المائي والكحولي للهيل فقد منع ظهور سم الافلا B₁ و B₂ عند تركيز 15 ملغم/مل ، والتركيز 10 ملغم/مل فقد ظهر فيه سم الافلا B₁ ، في حين ظهر سم الافلا B₁ و B₂ عند تركيز 5 ملغم/مل للمستخلص المائي وظهر النوع B₁ للمستخلص الكحولي عند نفس التركيز .

وقد يعود السبب في عدم ظهور سم الافلا B₁ و B₂ هو إن المستخلصات تعمل على تغيير التركيب الكيميائي للسم أو ترتبط بشدة معه [7] ، أو ربما تمنع المستخلصات تكون مركب Acetate من الايض الأولي الذي يعتبر اللبنة الأساسية في تكوين سم الافلا ، إما في حالة ظهور سم الافلا B₁ وغياب B₂ هو لربما ارتباط المستخلصات بأحد مركبات مسار تكوين سم الافلا B₂ . ويتفق تأثير المستخلص الكحولي للكرم والمائي للزعر على إنتاج سم الافلا مع ما وجدته [4] إذ إن جميع التراكيز (2 و 4 و 6) % من الكافئين في وسط النخالة الصلبة تثبط إنتاج سم الافلا B₁ و B₂ ، في حين لا تتفق نتائج تأثير المستخلص المائي للكرم والكحولي للزعر والمستخلص المائي والكحولي للهيل مع ما وجدته [4] إن زيادة تركيز القهوة في وسط النخالة الصلبة يؤدي إلى ظهور سم الافلا ، لكنها تتفق مع ما وجدته [39] إذ إن معاملة الفطر بتراكيز قليلة من الزيت الطيار لفسور ثمار الكريب فروت عند التركيز (0.125 و 0.25) % في وسط مستخلص الخميرة والسكر أدى إلى ظهور النوع B₁ ، لكن زيادة التركيز إلى 0.5% لم يظهر سم الافلا.

الجدول (5) تأثير التراكيز المختلفة ملغم/مل من المستخلصات النباتية الفعالة في إنتاج سم الأفلا B₁ و B₂ بفعل *A. flavus* في وسط PDA .

ت	النوع النباتي	نوع المستخلص	سم الأفلا					
			B ₂			B ₁		
			15	10	5	15	10	5
1	الكرم	كحولي	-	-	-	-	-	-
		مائي	-	-	-	-	-	+
2	الزعر	كحولي	-	-	-	-	-	+
		مائي	-	-	-	-	-	-
3	الهيل	كحولي	-	-	-	-	+	+
		مائي	-	-	+	-	+	+

+ : أنتاج سم الأفلا .
- : عدم أنتاج سم الأفلا .

المصادر Reference

- Peter, K. V. & Nirmal - Babu, K .(2004) . Introduction: in Peter, K. V. (2004). Handbook of Herbs and Spices . 2nd Volume ., Woodhead Publishing Ltd : 365 pp.
- Olowokudejo, J. D. ;Kadiri, A. B. & Travih, V.A. (2008) . An Ethnobotanical survey of herbal markets and medicinal plants in lagos state of Nigeria . Ethnobotanical Leaflets., 12: 851-65 .
- Alpsoy, L. (2010). Inhibitory effect of essential oil on aflatoxin activities. Afr. J. Biotechl. ,9(17):2474-2481.
- Maraqqa, A. ;AL-sharo'a, N. F. ;Farah, H. ;Elbjeirami, W. M. ; Shakya, A. K. & Sallal, A. J. (2007) . Effect of *Nigella sativa* extract and oil on aflatoxin production by *Aspergillus flavus* . Turk . J. Biol., 31: 155-159.
- Sudhakar, P.;Latha, P.;Sreenivasulu, Y.;Bhaskar Reddy, B. V.;Hemalatha, T. M. ;Balakrishna, M. and Raja Reddy . (2009) . Inhibition of *Aspergillus flavus* colonization and aflatoxin (AfB1) in peanut by methyleugenol . K. Ind. J. Exp. Biol. ,47:63-67.
- Reddy, V. K ; Srinivas, M. ; Reddy, A. R. ; Srujana, G. ; Surekha, M. & Reddy, S. M. (2011) . Plant extracts in the management of aflatoxin production by *Aspergillus flavus* . Intern. J. Pharma . Bio. Sci., 2(2) :492 – 498 .
- Hajare, S. S. ; Hajare, S. N. & Sharma, A. (2005) . Aflatoxin inactivation using aqueous extract of ajowan (*Trachyspermum ammi*) seeds . J. food Sci., 70(1): 29 – 34 .
- Rajasinghe, M. ;Abeywickrama, K. & Jayasekera, R. (2009) . Aflatoxigenic *Aspergillus flavus* and aflatoxin formation in selected spices during storage . Trop. Agr. Res. Ext., 12(1):1- 6 .
- Quiles, J. L. ;Mesa, M. D. ;Ramírez-Tortosa, C. L. ;Aguilera, C. M. ;Battino, M. ;Gil, A. & Ramírez-Tortosa, M. C. (2002) . *Curcuma longa* extract supplementation reduces oxidative stress and attenuates aortic fatty streak development in rabbits . Arterioscler Thromb Vasc Biol., 22:1225-1231.
- Chattopadhyay, I. ;Biswas, K. ;Bandyopadhyay, U. & Banerjee, R. K. (2004) . Turmeric and curcumin: biological actions and medicinal applications . Current Sci ., 87 (1, 10): 44 – 53.
- Çikrikçi, S. ; Mozioglu, E. & Yilmaz, H. (2008) . Biological activity of curcuminoids isolated from *Curcuma longa* . Rec. Nat. Prod., 2(1): 19 – 24 .
- Ireson, C. R. ; Jones, D. J. L. ; Orr, S. ; Coughtrie, M. W. H. ; Boocock, D. J. ; Williams, M. L. ; Farmer, P. B. ; Steward, W. P. & Gescher, A. J. (2002) . Metabolism of the cancer

- chemopreventive agent curcumin in human and rat intestine . Cancer Epidemiol. , 11 : 105 – 111.
13. Stahl-Biskup, E. & Venskutonis, R. P. (2004) . Thyme : in Peter, K. V. (2004). Handbook of Herbs and Spices. 2nd Volume ., Woodhead Publishing Ltd : 365 pp.
 14. Kulevanova, S. & Panovska, T. K. (2001) . Antioxidant activity of essential oils of different wild *Thymus* L. Species . Bull. Chem. Technol. Macedonia , 20(1): 61-66 .
 15. El – zemity, S. R. & Ahmed, S. M. (2005) . Antifungal activity of some essential oils and their major chemical constituents against some phytopathogenic fungi . J. Pest. Cont. Environ. Sci., 13(1): 61 – 72 .
 16. Lwasa , S & Bwowe, E . (2007) . Exploring the economic potential of cardamom (*Elettaria cardamomum*) as alternative and promising income source for Uganda’s smallholder farmers . Afr. Crop Sci. Soci., 8:1317 – 1321.
 17. Verma, S. K. ;Jain, V. & Katewa, S. S. (2009) . Blood pressure lowering , fibrinolysis enhancing and antioxidant activities of cardamomum (*Elettaria cardamomum*). Ind. J. Biochemistry & Biophysics ., 46 : 503 – 506.
 18. Bansod,S. & Rai, M. (2008). Antifungal activity of essential oils from indian medicinal plants against human pathogenic *Aspergillus fumigatus* and *A. niger* ., World J. Med . Sci . 3 (2): 81-88 .
 19. yulia, E ;shipton, W. A. & Coventry, R. J. (2006) . Activity of some plant oils and extracts against *Colletotrichum gloeosporioides* . plant Pathol. J. , 5 (2) : 253 – 257 .
 20. Aryantha, N. P. ; Lunggani, A. T. (2007) . Suppression on the aflatoxin-B production and the growth of *Aspergillus flavus* by lactic acid bacterial (*Lactobacillus delbrueckii* , *Lactobacillus fermentum* and *Lactobacillus planetarium*) . Biotechnol., 6(2):257-262.
 21. Bokhari, F. M. (2002) . Aflatoxins production by *Aspergillus flavus* ,isolated from different food stuffs commonly used in Jeddah region , Saudi Arabia . Pak. J. Biol. Sci., 5(1):69-74.
 22. Kerem, Z. ; German-Shashoua, H. & Yarden, O. (2005). Microwave-assisted extraction of bioactive saponins from chickpea (*Cicer arietinum* L) . J. Sci. Food Agric., 85:406–412.
 23. Harborne,J.B. (1984) . Phytochemical Methods : Aguide to Modern Techniques of Plants Analysis . 2nd . edt. , Chapman & Hall , London , New York .
 24. Ahmed,M. ; Nazil,S. & Anwar,M. (1989) . Studies on tannins from bark of *Pinus roxburghii* . J. Chem. Soc. Pakistan ., 11 : 213 – 217 .
 25. Adedayo,O. ; Anderson,W. ; Young,M. ; Sncickus,V. ; Patil,P. & Kolawole,D. (2001) . Phytochemistry and antibacterial activity of *Senna alata* flower . pharmacut ., Biol. 39 : 1 – 5.
 26. AL-Khazragi,S.M. (1991) . Biopharmacological study of *Artemisia herba alba* . M.Sc.thesis . Univ . Baghdad .
 27. الشخيلي، محمد عبد الستار و عبد الجليل، فريال حسن و العزاوي، حسن فياض(1993). الكيمياء الحياتية العملي، الجامعة المستنصرية.
 28. Shihata, I. M.(1951). A pharmacological study of *Anagallis arvensis* . M. D. Vet. Thesis. Cairo University.
 29. Meyer,E. & Walther,A. (1988) . Methods for the estimation of protein , lipid , carbohydrate and chitin in fresh water invertebrates . J. Arch. Hydrobiol ., 13 : 161 – 177 .
 30. Yigit, A. & Korukluoglu, M. (2007) . The effect of potassium sorbate , NaCl and PH on the growth of food spoilage fungi . Annals Microbiol., 57 (2): 209-215.
 31. Thenmozhi, M. & Kannabiran, K. (2010) . Studies on isolation, classification and phylogenetic characterization of novel antifungal *Streptomyces* sp. VITSTK7 in India . Curr. Res. J. Biol. Sci., 2(5): 306-312 .
 32. الإمام ، محمد محمد الطاهر (2007) . تصميم وتحليل التجارب . دار المريخ للنشر ، المملكة العربية السعودية ، ط 1 : 408 صفحة .
 33. Gonçalez, E. ; Felicio, J. D. ; Pinto, M. M. ; Rossi, M. H. ; Medina, C. ; Fernandes, M. J. B. & Simoni, I. C. (2003) . Inhibition of aflatoxin production by *Polymnia sonchifolia* and its in vitro cytotoxicity . Arq. Inst. Biol., 70 (2) : 139 -143 .

34. Bernard, T.(1997). Reactions in Solution. An Applied Analytical Approach. 1st . edt ., John Wiley & Sons Ltd. England : 554 pp.
35. مجيد، قيثار رشيد و الشطي، صباح مالك حميد و عبد الكريم، علي حسين (1998). المحتوى الكيميائي للزعر Thymus vulgaris و تأثير مستخلصه التثبيطي على بعض البكتريا الموجبة و السالبة لصبغة كرام. مجلة البصرة للعلوم الزراعية. المجلد 11 ، العدد 1: 41-50 .
36. Al-Rawi, A.(1988). Poisonous plants of Iraq. 3rd . edt. Baghdad.
37. WHO (World Health Organization) . (1999) . Monographs on Selected Medicial Plants . 1ST volume ., WHO Library Cataloguing in Publication Data : 289 pp.
38. Korikanthimath, V. S. (2001) . Cardamom (small) : in Peter, K. V. (2001) . Handbook of Herbs and Spices. 1st volume ., Woodhead Publishing Ltd : 326 pp .
39. الوائلي ، هديل وائل (2006) . تأثير الزيت الطيار للقشور الصفراء لثمار الكريب فروت *Citrus paradisi* وأوراق حشيشة الليمون *Cymbopogon citratus* في نمو الفطر *Aspergillus flavus* وانتاجه للافلاتوكسين B₁. رسالة ماجستير/ كلية التربية / ابن الهيثم – جامعة بغداد .