

Investigation of Fungi Companioned With Some Foodstuff and Efficiency of *Aspergillus flavus* Fungus in Production of Aflatoxin B₁ and B₂

التحري عن الفطريات المصاحبة لبعض المواد الغذائية وكفاءة الفطر
Aspergillus flavus في إنتاج سم الافلا B₁ و B₂ *

بان طه محمد

عقيل عبد نعمة

جامعة كربلاء

* مسئل من رسالة ماجستير للباحث الأول

المستخلص

أجريت تجارب مختبرية في مختبر الدراسات العليا بكلية التربية – قسم علوم الحياة / جامعة كربلاء لتحديد مدى تلوث بعض المواد الغذائية كالحنطة *Triticum aestivum* والذرة *Zea mays* وفستق الحقل *Arachis hypogaea* وفستق الحلبي *Pistacia vera* وحب القرع العسلي *Cucurbita moschata* وحب عباد الشمس *Helianthus annuus* بالفطريات لاسيما الفطر *Aspergillus flavus* والتي تم الحصول عليها عشوائياً من الشركة العامة لتجارة الحبوب / فرع كربلاء وسوق الدهان وسوق الجملة والأسواق المحلية . كما تم تحديد قابلية عزلات الفطر *A. flavus* المستحصل عليها من هذه الدراسة في إنتاج سم الافلا B₁ و B₂ .

بينت النتائج إن هنالك 547 عزلة فطرية تمثلت بـ (*Aspergillus flavus* و *Alternaria alternata* و *Fusarium oxysporium* و *Aspergillus niger* و *Aspergillus terreus* و *Cladosporium cladosporis* و *Penicillium digitatum* و *Penicillium spinulosum* و *Penicillium spp* و *Rhizopus spp*) وان أكثر المواقع تلوثاً بالفطريات هو سوق الدهان والذي سجل 216 عزلة ، إما سوق الجملة سجل ثاني أعلى موقع في التلوث الفطري إذ وصلت أعداد الفطريات إلى 155 عزلة ، في حين الأسواق المحلية سجلت 122 عزلة ، وجاءت مخازن الحبوب في المركز الأخير من بين مواقع الجمع فسجلت أقل نسبة بالتلوث الفطري والتي بلغت 54 عزلة . ولم يختلف محتوى المواد الغذائية نسبياً من حيث الأنواع والأجناس المعزولة ، لكنها تختلف كمياً فعينات الذرة الصفراء بلغت أعلى تلوث بالفطريات إذ كان العدد الكلي مساوياً إلى 123 عزلة ، أما عينات الحنطة سجلت أقل نسبة فقد وصل العدد الكلي إلى 54 عزلة ، في حين عينات حب القرع العسلي سجلت ثاني أكبر نسبة فقد وصلت إلى 110 عزلة ، تلتها عينات فستق الحقل وحب عباد الشمس وفستق الحلبي إذ سجلت (96 و 90 و 74) عزلة وعلى التوالي ، إذ كان أكثر الفطريات سيادة لجميع عينات الدراسة فطر *A. flavus* والذي سجل 99 عزلة وبنسبة مئوية للتردد الكلي 18.1 % ، في حين الفطريات الأخرى سجلت نسباً أقل من ذلك . أظهرت نتيجة الفحص هذا لـ 18 عزلة للفطر *A. flavus* قابلية 11 عزلة فقط لإنتاج سم الافلا B₁ و B₂ أي بنسبة 61.2 % ، في حين 7 عزلات وبنسبة 38.8 % كانت غير منتجة لسم الافلا B₁ و B₂ .

Abstract

Laboratory experiments were carried out in the postgraduate laboratories, Biology Department – College of Education / Kerbala University . The study aimed to determine contamination extent of some foodstuff like wheat *Triticum aestivum* , corn *Zea mays* , groundnut *Arachis hypogaea* , pistachio *Pistacia vera* , honey pumpkin grain *Cucurbita moschata* and sunflower grain *Helianthus annuus* with fungi, particularly *Aspergillus flavus* and the collections of the General Company for Grain Trade / Branch of Karbala, Al-Dehan market , the wholesale and local markets . Also determination of isolates fungus *A. flavus* has been done which obtained from this study in the production of aflatoxin B₁ and B₂.

The results showed that 547 fungal isolates were found included (*Alternaria alternata* , *Aspergillus flavus* , *Aspergillus niger* , *Aspergillus terreus* , *Cladosporium cladosporis* , *Fusarium oxysporium* , *Penicillium digitatum* , *Penicillium spinulosum* , *Penicillium spp* and *Rhizopus spp*) More contaminated sites with fungal were Al-Dehan market with 216 isolates , and the wholesale market has the second highest location in contamination with 155 isolates, while the local market recorded 122 isolates, grain stores came in the last level among the sites with 54 isolate. These crops were not different in their content from genera and species , but they

differed in quantity, where the corn reached the highest contamination of fungi with 123 isolates , the wheat had the lowest percentage of the wholesale number 54 isolates , while honey pumpkin grain recorded the second largest proportion reached to 110 isolates , followed by groundnut, sunflower grain and pistachio which recorded(96, 90 and 74) isolates , respectively. The first fungus *A. flavus* that recorded 99 isolates at a percentage of 18.1% , while other fungi recorded lower rates.

Eighteen isolates of the fungus *A. flavus* only 11 isolates can produce aflatoxin B₁ and B₂ at a rate of 61.2%, while 7 with 38.8% were non-produced aflatoxin B₁ and B₂.

المقدمة Introduction

تتلوث المواد الغذائية بأبواغ الفطريات وأجزاء الغزل الفطري بواسطة الحشرات الحاملة لها أو عن طريق تلامس الأجزاء المصابة من النبات مع الأجزاء السليمة وتلعب الظروف البيئية من درجة حرارة ورطوبة ملائمة دوراً هاماً في زيادة هذا النوع من التلوث [1] , إذ تتلف كميات كبيرة من المواد , النباتية كل سنة بسبب تلوثها بالنواتج الايضية الفطرية المفرزه بفعل الفطريات السامة وهذا ما يكون ملحوظ بصورة واضحة في البلدان ذات المناخ الحار [2] , وبذلك يقدر 25% من هذه المحاصيل تصاب بالسموم الفطرية في جميع أنحاء العالم [3] .

ويعد الفطر *A. flavus* احد الأنواع الفطرية الواسعة الانتشار في المناطق المدارية وشبه المدارية والذي يسبب تلف المحاصيل ذات الخزن السيئ بفعل إفراز سم الافلا عليها ومن المحاصيل التي تتعرض إلى التلوث بهذا السم هي الفول السوداني والقطن والحبوب مثل الحنطة والشعير والذرة والرز بالإضافة إلى المكسرات مثل اللوز والجوز والفسق والبندق وحب الشمس [4] , وأن إفراز سم الافلا يعتمد بدوره على عدد من العوامل والتي تضم : المناخ والطرز الوراثي للنبات ونوع التربة وفعالية الحشرات وسقوط الأمطار غير الموسمية عند فترة الحصاد والخزن السيئ [5] , فقد أجريت دراسة مسحية لمنتجات الفسق في جنوب أمريكا إذ وجد 19 % من 1416 عينة ملوثة بسم الافلا ومستوى متوسط السم فقد بلغ 1 ملغم/ كيلوغرام , وفي نابيلاند وجد 49 % من 216 عينة ملوثة بسم الافلا B₁ عند مستوى متوسط 424 مايكرو غرام / كيلوغرام , وأكثر من 260 مايكرو غرام من سم الافلا لكل كيلو من الشوفان في السويد [6] , وفي السعودية وجد 22.75 % من 1600 عينة من منتجات الفسق ملوثة بسم الافلا وكان مستوى متوسط السم 16.25 مايكرو غرام / كيلوغرام [7] , وفي العراق فقد وجد [8] 0.11 ملغم من سم الافلا B₁ لكل كيلو من الحنطة المستخدمة لتصنيع الحبية والبرغل والجريش .

ونظراً لخطورة تلوث الأغذية والأعلاف بهذه المركبات السامة فقد وضعت المنظمات العالمية ومنها المنظمة الأمريكية FDA حدوداً للنسب المسموح وجودها من سموم الافلا في أغذية الإنسان والحيوان , فقد سمحت بالحد 20 مايكرو غرام / كيلوغرام في أغذية البشرية، إما في أعلاف الأبقار فقد سمحت بالحد 300 مايكرو غرام / كغم , وفي الحليب يكون مستوى سم الافلا المسموح به 0.5 مايكرو غرام / كيلوغرام [9] .

وبصوره عامة فقد قسمت الفطريات التي تصيب المحاصيل النباتية الى قسمين : (1) فطريات الحقل *Field fungi* : وتتمثل بالفطريات التي تصيب الحاصل في الحقل وتشمل بعض انواع *Alternaria* و *Fusarium* و *Cladosporium* , ونادراً ما تصيب المحاصيل في الخزن , (2) فطريات الخزن *Storage Fungi* : والتي تنمو بسرعة على المحاصيل بعد الحصاد أي في مرحلة الخزن والتي بدورها تعتمد على درجة الحرارة والرطوبة , لكنها تتواجد بقلّة قبل الحصاد وتشمل بعض انواع *Aspergillus* و *Penicillium* [10]. ومن جانب آخر لا يخفى على إن بعض الأنواع الفطرية تدخل في صناعة الأطعمة مثل الجبن والخبز وبعض المشروبات الكحولية بالإضافة إلى إنتاج بعض المضادات الحيوية *Antibiotics* [11] . ونظراً للأهمية الاقتصادية للمواد الغذائية , وتماسها المباشر بحياة الإنسان كونها تشكل الغذاء الرئيس له , وإمكانية إحداثها تأثيرات ضارة بالصحة ناتجة عن تلوثها ببعض الأنواع الفطرية لذا هدفت الدراسة إلى عزل وتشخيص الفطريات المصاحبة لبعض المواد الغذائية كالحنطة *Triticum aestivum* والذرة *Zea mays* وفسق الحقل *Arachis hypogaea* وفسق الحلبي *Pistacia vera* وحب القرع العسلي *Cucurbita moschata* وحب عباد الشمس *Helianthus annus* والتي جمعت من أربعة مناطق في محافظة كربلاء . والتحري عن عزلات الفطر *Aspergillus flavus* المنتجة لسم الافلا B₁ و B₂ .

المواد وطرائق العمل Materials and Methods

جمع العينات

جمعت عينات الدراسة في شهر تشرين الأول خلال سنة (2010) من أربعة مواقع مختلفة لمحافظة كربلاء . إذ تم جمع 18 عينة والمتمثلة بثلاث أصناف من الحنطة *Triticum aestivum* والمتمثلة بالصفة المحلي والروسي والأمريكي من الشركة العامة لتجارة الحبوب / فرع كربلاء المقدسة وبواقع 100 غم لكل صنف , إما الذرة *Zea mays* وفسق الحقل *Arachis hypogaea* وفسق الحلبي *Pistacia vera* وحب القرع العسلي *Cucurbita moschata* وحب عباد الشمس *Helianthus annus* فقد جمعت من ثلاث مناطق مختلفة شملت سوق الدهان وأسواق الجملة والأسواق المركزية وهي معرضة للاستهلاك البشري وبواقع 100 غم لكل عينة للمناطق المأخوذ منها وبصورة عشوائية وضعت العينات في أكياس نايلون وغلقت بأحكام وبعد ذلك نقلت العينات للمختبر وحفظت بدرجة حرارة المختبر نفسه لحين التحري عن العزلات الفطرية خلال مدة لم تتجاوز 3 أيام .

التحري عن العزلات الفطرية وتنقيتها

جرى التحري عن العزلات الفطرية في العينات المنتخبة . إذ عقت البذرة سطحياً كل على حده بمحلول هايبيوكلورات الصوديوم (المستحضر التجاري فاست) بتركيز 1 % ولمدة 3 دقائق . غسلت البذور ثلاث مرات بالماء المقطر المعقم بعد إن برد ثم جففت بورق ترشيح وزرعت على أطباق حاوية على وسط آكار دكستروز البطاطا (PDA) Potato Dextrose Agar (PDA) المعقم والمضاف له المضاد الحيوي كلورمفينيكول Chloramphenicol بمعدل 250 ملغم/ لتر وبواقع خمس مكررات وخمسة بذور من كل نوع نباتي لكل منطقة ، بعدها حضنت الأطباق في الحاضنة عند درجة حرارة $25 \pm 2^\circ\text{C}$ لمدة 7 أيام [12] . نقيت العزلات الفطرية ، باتباع طريقة النقل المتتالي للمستعمرات الفطرية على الوسط ألزعي نفسه . شخصت الأنواع الفطرية بحسب أشكالها المورفولوجية وألوان المستعمرات على وسط PDA إضافة إلى الصفات التشخيصية لكل فطر [13] و [14] . وتم حساب ما يلي :

1. عدد العزلات الكلية

تم حساب العدد الكلي للعزلات والأنواع الفطرية المعزولة لكل موقع من المواقع الدراسة .

2. النسبة المئوية لظهور % Occurrence

حسبت النسبة المئوية لظهور الأنواع الفطرية المعزولة للعينات المأخوذة من مواقع الدراسة باستخدام المعادلة التالية

[15] :

النسبة المئوية للظهور = عدد العينات التي ظهر فيها الجنس أو النوع / عدد العينات خلال الدراسة $\times 100$

3. النسبة المئوية للتردد % Frequency

تم حساب النسبة المئوية لتردد كل نوع من الأنواع الفطرية المعزولة للعينات المأخوذة من مواقع الدراسة باستخدام

المعادلة التالية [16] :

النسبة المئوية للتردد = عدد عزلات النوع الواحد/ العدد الكلي للعزلات الفطرية $\times 100$

اختبار قابلية عزلات الفطر *A. flavus* على إنتاج سم الافلا B_1 و B_2

1. إنتاج سم الافلا B_1 و B_2 على وسط PDA

اختبرت قابلية عزلات الفطر *A. flavus* على إنتاج سم الافلا B_1 و B_2 بتنميتها على وسط آكار دكستروز البطاطا

Potato Dextrose Agar (PDA) لمدة 15 يوم عند درجة حرارة $25 \pm 2^\circ\text{C}$ وبواقع ثلاث مكررات لكل عزلة من الفطر .

2. استخلاص سم الافلا B_1 و B_2

استخلص سم الافلا B_1 و B_2 من مزارع العزلات باتباع طريقة [17] أخذت عزلات الفطر *A. flavus* وقشطت خيوط

الفطر من الوسط بواسطة سكين نظيفة ومعقمة ثم سحقته بهاون خزفي ، وخط الأخير بصورة جيدة مع وسط الفطر نفسه ، وضع المزيج الكلي في ورق مخروطي سعة 250 مل وأضيف إليه 50 مل من الكلوروفورم مع الأخذ بنظر الاعتبار شطف الهاون الخزفي بكمية قليلة من كلوروفورم وأضيف إلى الدورق ، بعدها وضع الأخير على المحرك المغناطيسي لمدة 20 دقيقة ومن ثم رشح باستعمال ورقة ترشيح من نوع (Whatman No-1) ، أضيف مرة أخرى 50 مل من كلوروفورم إلى المزيج المتبقي في الدورق ووضع على المحرك المغناطيسي لمدة 15 دقيقة ورشح أيضاً باستعمال ورقة ترشيح من نوع (Whatman No-1) ، خلط الراشح الأول مع الثاني ووضع في الحمام المائي إلى حد الجفاف ، ومن ثم نقل إلى أنابيب محكمة الغلق ومغلقة بطبقة من الألمنيوم لتجنب تحلل السم بفعل الضوء ، وفي الأخير وضعت في الثلاجة لحين الكشف عن سم الافلا .

3. الكشف عن سم الافلا B_1 و B_2 على صفائح الكروماتوغرافي الرقيقة

تم الكشف عن سم الافلا B_1 و B_2 في مستخلصات مزارع عزلات الفطر *A. flavus* باستعمال صفائح الكروماتوغرافيا الرقيقة Thin Layers Chromatography (TLC) (Switzerland-Fluka) وسم الافلا القياسي B_1 , B_2 Stander aflatoxin جهاز من قبل الشركة (U. S. A. - Promega) . وباتباع الطريقة المذكورة من قبل [4] ووفق الخطوات التالية :

- أذيب المستخلص الجاف لكل عزلة في 1 مل من الكلوروفورم ورج بشكل جيد لضمان الإذابة الكاملة .
- أخذ 10 مايكروليتر من كل عينة باستعمال أنبوبة شعيرية Capillary tube ووضع بشكل بقع spots على الواح الكروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة TLC وبمسافة 1.5 سم بين بقعة وأخرى وبمسافة 1.5 سم من الحافة السفلى للوح الفصل وتركت لتجف .
- وضعت بقعة من سم افلا B_1 و B_2 القياسي المخضر بإذابة 1 ملغم من السم في 1 مل من الكلوروفورم بالطريقة نفسها عند طرف لوحة TLC وتركت لحين الجفاف .
- وضعت لوحة TLC في حوض الفصل المحتوي على نظام الفصل كلوروفورم : ميثانول (3:97) بحيث يكون مستوى المحلول تحت مستوى البقع و بعد وصول محلول الفصل إلى 2 سم من الحافة العلوية للوح أخرجت الصفائح وجففت بالهواء ثم فحصت تحت الأشعة فوق البنفسجية (UV) Ultra Violet (UV) لملاحظة التآلق .
- قورن تآلق البقع الناتجة من مستخلصات العزلات ومن حيث مطابقة مسافة الترحيل واللون بتلك الناتجة من المادة القياسية ، واختيرت العزلة الأعلى إنتاجاً لسم الافلا B_1 و B_2 من خلال شدة التآلق .

Results and Discussion

النتائج والمناقشة

التحري عن العزلات الفطرية في العينات

تم عزل (547) عزلة فطرية تمثلت بـ 10 أنواع من الفطريات تعود إلى 6 أجناس .
ويبين الجدول (1) إن أكثر المواقع تلوثا بالفطريات هو سوق الدهان والذي سجل 216 عزلة وبنسبة مئوية للتردد 39.4 % واحتل الفطر *A. flavus* أكبر عدد من بين الفطريات في هذا الموقع وصلت إلى 94 عزلة , إما الفطر *C. cladosporsis* فلم يظهر في هذا الموقع , وجاء الفطر *A. niger* في المرتبة الثانية إذ وصلت عدد العزلات إلى 54 عزلة وفي حين تراوحت إعداد الفطريات الأخرى بين (3 – 16) عزلة . إما سوق الجملة سجل ثاني أعلى موقع في التلوث الفطري إذ وصلت إعداد الفطريات إلى 155 عزلة وبنسبة مئوية للتردد 28.3 % و سجل الفطر *C. cladosporsis* أعلى عدد في هذا الموقع وصل إلى 36 عزلة , يليه *P. spinulosum* والذي سجل 31 عزلة , إما الفطر *A. flavus* لم يظهر في هذا الموقع , والفطريين *Penicillium spp* و *P. digitatum* فقد احتلا نسبة معتدلة وصلت إلى (27 و 23) عزلة وعلى التوالي , إما الفطريات الأخرى لا تتجاوز إعدادها بين (1 – 16) عزلة . إما الأسواق المحلية فسجلت 122 عزلة وبنسبة مئوية للتردد 22.5% إذ ظهر كل من الفطر *Penicillium spp* و *C. cladosporsis* و *Rhizopus spp* بعدد 25 عزلة , إما الفطر *A. niger* و *A. flavus* و *A. terreus* و *A. alternata* لم يظهر في هذا الموقع في حين سجل الفطر *P. spinulosum* 21 عزلة , والفطران *P. digitatum* و *F. oxyporium* فقد احتلا نسبة مقاربه وصلت إلى 14 و 12 عزلة على التوالي . وجاءت الشركة ألعامه لتجارة الحبوب / كربلاء في المركز الأخير من بين مواقع الجمع فسجلت أقل نسبة بالتلوث الفطري والتي بلغت 54 عزلة وبنسبة مئوية للتردد 9.8% وظهر فيها أكثر الفطريات سيادة *A. niger* وصل إلى 10 عزلة , إما *A. terreus* و *P. spinulosum* سجلا 9 عزلة , و *Rhizopus spp* سجل 8 عزلة , والفطران *A. flavus* و *C. cladosporsis* قد ظهر في 5 عزلة لكل منها , والفطريات الأخرى تراوح عددها بين (1 – 4) عزلة . ومن هذا فقد يتبين إن هناك اختلاف في تواجد الفطريات كما لمواقع جمع العينات قيد الدراسة (سوق الدهان , سوق الجملة , الأسواق المحلية , مخازن الحبوب) إذ احتوى سوق الدهان زيادة في إعداد الفطريات مقارنة بباقي المواقع , و يعود ذلك إلى اختلاف ظروف الخزن لكل موقع من مواقع الجمع [18] .

الجدول (1) العدد الكلي للفطريات المعزولة من كل موقع من مواقع الدراسة .

ت	الفطر	سوق الدهان	سوق الجملة	الأسواق المحلية	مخازن الحبوب	المجموع
1	<i>A. alternata</i>	16	5	-	2	23
2	<i>A. flavus</i>	94	-	-	5	99
3	<i>A. niger</i>	54	6	-	10	70
4	<i>A. terreus</i>	12	1	-	9	22
5	<i>C. cladosporsis</i>	-	36	25	5	66
6	<i>F. oxyporium</i>	7	11	12	4	34
7	<i>P. digitatum</i>	11	27	14	1	53
8	<i>P. spinulosum</i>	5	31	21	9	66
9	<i>Penicillium spp</i>	3	23	25	1	52
10	<i>Rhizopus</i>	14	15	25	8	62
	المجموع	216	155	122	54	547
	النسبة المئوية لتردد الفطريات لكل موقع دراسة	39.4%	28.3%	22.5%	9.8%	100%

يوضح الجدولان (2) و(3) سيادة الفطر *A. flavus* على بقية الأنواع والأجناس في أغلب العينات , إذ ظهر بعدد 24 عزلة وبنسبة تردد 25.0% في عينات فستق الحقل , و 20 عزلة وبنسبة تردد 18.2% في عينات حب القرع العسلي , و 19 عزلة وبنسبة تردد 21.1% في حب عباد الشمس , وفي عينات الذرة الصفراء وصل إلى 17 عزلة وبنسبة تردد 14% , إما عينات فستق الحلبي فوصلت عدد العزلات فيها إلى 14 عزلة وبنسبة تردد 19% , و عينات الحنطة سجلت أقل نسبة بعدد عزلات الفطر فوصلت إلى 5 عزلات وبنسبة تردد 9.3% . تلاه النوع *A. niger* والذي ظهر بعدد 20 عزلة وبنسبة تردد 18.2% في عينات حب القرع العسلي , و 14 عزلة لكل من عينات الذرة الصفراء وفستق الحقل وبنسبة تردد 11.5% و 14.6% على التوالي , ووصل العدد إلى 10 عزلة وبنسبة تردد 18.5% في الحنطة , و 7 عزلة وبنسبة تردد 9.5% في فستق الحلبي , أما حب عباد الشمس فقد سجل أقل عدد إذ وصل العدد إلى 5 عزلة وبنسبة تردد 5.6% . وجاء الفطر *A. terreus* في المرتبة الأخيرة إذ سجل أعلى نسبة له في عينات الحنطة والذي وصل العدد إلى 9 عزلة وبنسبة تردد 16.7% , وإما عينات الذرة الصفراء وفستق الحقل لم تسجل أي نسبة لهذا الفطر , و 6 عزلة وبنسبة تردد 6.7% في حب عباد الشمس , وإما عينات فستق الحلبي وحب القرع العسلي فقد سجلا عدد متقارب لهذا الفطر والذي وصل إلى 4 و 3 عزلة وبنسبة تردد 5.5% و 2.7% وعلى التوالي . وكذلك أظهرت النتائج

إن الفطر *A. alternata* سجل نسبة مقارنة للفطر السابق إذ بلغت أعلى نسبة له في عينات الذرة الصفراء فوصل إلى 7 عزلة وبنسبة تردد 5.7 % ، في حين عينات فستق الحقل سجلت أقل نسبة وصلت إلى 1 عزلة ونسبة تردد 1.1 % ، ووصل العدد إلى 5 عزلة لكل من عينات فستق الحلبي وحب القرع العسلي وبنسبة تردد 6.7 % و 4.6 % على التوالي ، ووصل العدد إلى 2 عزلة ونسبة تردد 3.7 % في الحنطة ، أما حب عباد الشمس فقد سجل 3 عزلة ونسبة تردد 3.3 % . وبينت النتائج إن الفطر *Penicillium spp* سجل أعلى نسبة له في عينات فستق الحقل والتي وصلت إلى 20 عزلة وبنسبة تردد 20.8 % ، وبالمقابل فقد سجل أقل نسبة في عينات الحنطة وصلت إلى 1 عزلة ونسبة تردد 1.8 % ، أما عينات فستق الحلبي وحب عباد الشمس وحب القرع العسلي والذرة الصفراء سجلت نسب متدرجة إذ بلغت (10 و 9 و 8 و 4) عزلة ونسبة تردد 13.5 % و 10.0 % و 7.3 % و 3.2 % . وسجل الفطر *P. digitatum* أعلى نسبة له في عينات حب عباد الشمس والتي وصلت إلى 15 عزلة وبنسبة تردد 16.6 % ، لكن عينات الحنطة سجلت أقل نسبة والتي وصلت إلى 1 عزلة ونسبة تردد 1.8 % ، في حين سجلت عينات فستق الحلبي ثاني أعلى نسبة للفطر وصلت إلى 14 عزلة ونسبة تردد 19.0 % ، إما عينات حب القرع العسلي وفستق الحقل فقد احتلت نفس النسبة وصلت إلى 8 عزلة ونسبة تردد 7.3 % و 8.2 % على التوالي ، و 7 عزلة ونسبة تردد 5.7 % في عينات الذرة الصفراء . وأظهرت النتائج كذلك إن الفطر *P. spinulosum* فسجل أعلى نسبة له في عينات حب القرع العسلي وصلت إلى 16 عزلة وبنسبة تردد 14.5 % ، لكن عينات فستق الحلبي سجلت أقل نسبة والتي وصلت إلى 6 عزلة ونسبة تردد 8.0 % ، في حين سجلت عينات فستق الحقل ثاني أعلى نسبة للفطر وصلت إلى 12 عزلة ونسبة تردد 12.5 % ، إما عينات الذرة الصفراء وحب عباد الشمس والحنطة فقد احتلت نسبة متدرجة وصلت إلى 13 و 10 و 9 عزلة ونسبة تردد 10.5 % و 11.1 % و 16.7 % على التوالي . والفطر *C. cladosporsis* سجل أعلى نسبة له في عينات حب القرع العسلي وحب عباد الشمس بلغت 16 و 15 عزلة ونسبة تردد 14.5 % و 16.7 % على التوالي ، وسجلت عينات فستق الحقل والذرة الصفراء 11 و 14 عزلة ونسبة تردد 11.5 % و 11.4 % على التوالي ، إما عينات الحنطة وفستق الحلبي فقد حظيت بنفس عدد العزلات والتي وصلت إلى 5 عزلة وبنسبة تردد 9.3 % و 6.7 % على التوالي . والفطر *F. oxysporium* سجل أعلى نسبة له في عينات الذرة الصفراء وصلت إلى 22 عزلة ونسبة تردد 17.9 % ، إما عينات الدراسة الأخرى فظهرت فارق كبير بينها وبين عينات الذرة الصفراء إذ لم يظهر الفطر في عينات حب القرع العسلي وكذلك ظهر الفطر بنسبة قليلة في عينات فستق الحلبي وحب عباد الشمس فوصلت إلى 1 و 2 عزلة ونسبة 1.3 % و 2.2 % على التوالي ، في حين عينات فستق الحقل و الحنطة سجلت نسبة معتدلة وصلت إلى 5 و 4 عزلة وبنسبة تردد 5.2 % و 7.4 % وعلى التوالي . وان للفطر *Rhizopus sp* أعلى نسبة له في عينات الذرة الصفراء إذ بلغت 25 عزلة وبنسبة تردد 20.3 % ، في حين سجل الفطر في عينات فستق الحقل أقل نسبة وصلت إلى 1 عزلة وبنسبة تردد 1.1 % ، تليها عينات حب عباد الشمس فكان عدد العزلات 6 عزلة وبنسبة تردد 6.7 % ، إما عينات الحنطة وفستق الحلبي سجلت 8 عزلة ونسبة تردد 14.8 % و 10.8 % وعلى التوالي ، وعينات حب القرع العسلي حظيت بنسبة 14 عزلة ونسبة تردد 12.7 % . ولم تختلف المحاصيل الستة نسبياً فيما بينها من حيث أنواع وأجناس الفطريات المعزولة إذ احتوت هذه المحاصيل على الأنواع والأجناس التي تتواجد عادة وتلوث المحاصيل في الحقل *Field fungi* مثل الفطر *Fusarium* و *Cladosporium* و *Alternaria* [10] ، وكذلك شملت فلورا هذه المحاصيل فطريات الخزن *Fungi Storage* وهي أنواع جنس *Aspergillus* و *Penicillium* [16] و [19] ، وهذه النتيجة تتشابهة مع ما عزلهُ [20] إذ تمكن من عزل *Fusarium spp* و *A. flavus* من الفول السوداني ، وكذلك عزل الباحث [21] أنواع من جنس *Aspergillus* و *Penicillium* و *Fusarium* من الذرة الصفراء والبيضاء ومنتجاتهما ، في حين [12] عزل من الفستق والفول السوداني أنواع من جنس *Aspergillus* و *Penicillium* و *Fusarium* و *Alternaria* و *Cladosporium* .

من نفس الجدولين (2) و(3) يتبين إن الفطر *A. flavus* أكثر الفطريات سيادة لجميع عينات الدراسة والذي سجل 99 عزلة وبنسبة مئوية للتردد الكلي 18.1 % ، في حين الفطران *A. terreus* و *A. alternata* سجلا أقل نسبة من بين جميع الفطريات والتي بلغت 22 و 23 عزلة وبنسبة مئوية للتردد الكلي 4.2 % و 4.3 % وعلى التوالي ، والفطر *A. niger* سجل ثاني أكبر نسبة من بين جميع الفطريات والتي وصلت إلى 70 عزلة وبنسبة مئوية للتردد الكلي 12.8 % ، يليه الفطران *P. spinulosum* و *C. cladosporsis* اللذين سجلا 66 عزلة وبنسبة مئوية للتردد الكلي 12.0 % ، في حين اظهر الفطر *Rhizopus sp* 62 عزلة وبنسبة 11.3 % ، و اظهر كل من الفطر *Penicillium spp* و *P. digitatum* نسبة مقارنة إذ سجل لهما 52 و 53 عزلة وبنسبة مئوية للتردد الكلي 9.5 % و 9.6 % وعلى التوالي ، أما الفطر *F. oxyporium* سجل 34 عزلة وبنسبة مئوية للتردد الكلي 6.2 % . وبصورة عامة كانت أكثر الفطريات انتشاراً التابعة لجنس *Aspergillus* و *Penicillium* ويعزى ذلك إلى ما تتميز به أنواع هذين الجنس من قابلية نمو في مديات بيئية مختلفة وقابلية إنزيمية عالية تمكنها من السيادة على بقية الفطريات [22] . وتتفق هذه النتيجة مع ما توصل إليه [12] إذ احتل الفطر *A. flavus* المرتبة الأولى من بين جميع الفطريات المعزولة بقدر 236 و 235 عزلة وبنسبة تردد 58.6 % و 51.2 % في الفول السوداني والفستق على التوالي ، إما *Alternaria* و *Fusarium* شكلا أقل عدد من بين جميع الفطريات إذ لم يظهر في الفول السوداني بل في الفستق ووقع نصيب كل منهما 1 عزلة وبنسبة تردد 0.2 % . وكذلك تتفق هذه النتيجة مع توصل إليه [23] إذ احتل فطر *A. flavus* المرتبة الأولى كذلك بقدر 8110 عزلة وبنسبة تردد 38.63 % لكل من عينات الذرة الصفراء والحنطة والشلب ، في حين جاء الفطر *A. niger* من بعده إذ قدره بعدد 6030 عزلة وبنسبة تردد 28.72 % للعينات نفسها .

وأظهرت النتائج كذلك في الجدول (2) إن أكثر العينات تلوثاً بالفطريات هي عينات الذرة الصفراء إذ كان العدد الكلي مساوياً إلى 123 عزلة ، أما عينات الحنطة سجلت أقل نسبة فقد وصل العدد الكلي إلى 54 عزلة ، في حين عينات حب القرع العسلي سجلت ثاني أكبر نسبة فقد وصلت إلى 110 عزلة ، تلتها عينات فستق الحقل وحب عباد الشمس وفستق الحلبي إذ سجلت)

96 و 90 و 74) عزلة وعلى التوالي . وقد يعود سبب زيادة إعداد الفطريات في الذرة الصفراء وخاصةً بالفطر *A.flavus* بالمقارنة مع العينات الأخرى إلى تلوثها أثناء نموها في الحقل أو في مرحلة الحصاد أو سوء خزن الحاصل وهذا بدوره يتأثر بعوامل معينة مثل مقاومة النبات ودرجة الحرارة و الرطوبة ومستويات الأوكسجين وثنائي اوكسيد الكاربون والغازات الأخرى والحموضة وكذلك نوع المنتج [24] ، وتتفق هذه النتيجة مع [25] إذ وجدوا الذرة الصفراء أكثر إصابة بالفطريات وخاصةً الفطر *A.flavus* بالمقارنة مع عينات الجبس والفاصوليا و الحنطة وقد عزاها الباحثون إلى نسبة الرطوبة العالية في الذرة الصفراء بالمقارنة مع العينات الأخرى ، فقد ذكر [26] بأن فطر *A. flavus* يزيد من إصابة الذرة الصفراء بزيادة الرطوبة والدفئ ، وكذلك تتفق هذه النتيجة مع ما توصل إليه [27] إذ إن الفطر *A flavus* شكل أعلى نسبة على حبوب الذرة الصفراء ، وكذلك تتفق هذه النتيجة مع [23] إذ وجد حبوب الذرة الصفراء أكثر إصابة بالفطريات وصلت إلى 11740 عزلة مقارنةً بالحنطة والشلب إذ وصل إلى (6300 و 2950) عزلة على التوالي .

الجدول (2) العدد الكلي (Total) للفطريات المعزولة من المواد الغذائية قيد الدراسة .

المجموع الكلي	عدد الفطريات المعزولة من عينات الدراسة						المواد الغذائية الفطريات
	حب عباد الشمس	حب قرع العسلي	فستق حلبي	فستق حقل	ذرة صفراء	الحنطة	
23	3	5	5	1	7	2	<i>A . alternata</i>
99	19	20	14	24	17	5	<i>A.flavus</i>
70	5	20	7	14	14	10	<i>A . niger</i>
22	6	3	4	-	-	9	<i>A . terreus</i>
66	15	16	5	11	14	5	<i>C.cladosporsis</i>
34	2	-	1	5	22	4	<i>F . oxyporium</i>
53	15	8	14	8	7	1	<i>P.digitatum</i>
66	10	16	6	12	13	9	<i>P.spinulosum</i>
52	9	8	10	20	4	1	<i>Penicillium ssp</i>
62	6	14	8	1	25	8	<i>Rhizopus</i>
547	90	110	74	96	123	54	المجموع الكلي

الجدول (3) النسب المئوية لتردد (% Frequency) الفطريات المعزولة من المواد الغذائية قيد الدراسة .

النسبة المئوية الكلية للتردد	النسبة المئوية لتردد الفطريات المعزولة من عينات الدراسة						المواد الغذائية الفطريات
	حب عباد الشمس	حب قرع العسلي	فستق حلبي	فستق حقل	ذرة صفراء	الحنطة	
% 4.3	% 3.3	% 4.6	% 6.7	% 1.1	% 5.7	% 3.7	<i>A . alternata</i>
% 18.1	% 21.1	% 18.2	% 19.0	% 25.0	% 14.0	% 9.3	<i>A.flavus</i>
% 12.8	% 5.6	% 18.2	% 9.5	% 14.6	% 11.5	% 18.5	<i>A . niger</i>
% 4.2	% 6.7	% 2.7	% 5.5	-	-	% 16.7	<i>A . terreus</i>
% 12.0	% 16.7	% 14.5	% 6.7	% 11.5	% 11.4	% 9.3	<i>C.cladosporsis</i>
% 6.2	% 2.2	-	% 1.3	% 5.2	% 17.9	% 7.4	<i>F . oxyporium</i>
% 9.6	% 16.6	% 7.3	% 19.0	% 8.2	% 5.7	% 1.8	<i>P.digitatum</i>
% 12.0	% 11.1	% 14.5	% 8.0	% 12.5	% 10.5	% 16.7	<i>P.spinulosum</i>
% 9.5	% 10.0	% 7.3	% 13.5	% 20.8	% 3.2	% 1.8	<i>Penicillium ssp</i>
% 11.3	% 6.7	% 12.7	% 10.8	% 1.1	% 20.3	% 14.8	<i>Rhizopus</i>

بينت النتائج في الجدول (4) إن الفطر *A. terreus* سجل اقل نسبة تواجد في العينات وصلت إلى 5 عينات والنسبة المئوية للظهور الكلي بلغت 27.7 % ، في حين الفطر *A. flavus* و *A. alternata* سجلا ثاني اقل نسبة تواجد وصلت إلى 6 و 7 عينات والنسبة المئوية للظهور الكلي بلغت 33.3 % و 38.8 % على التوالي ، إما الفطر *P. spinulosum* سجل أعلى نسبة تواجد إذ وصلت 17 عينة وبنسبة مئوية للظهور الكلي 94.4 % ، والفطر *F. oxyporium* و *Rhizopus sp* و *A. niger* احتل كل منهم نسبة تواجد وصلت إلى 10 عينات وبنسبة مئوية للظهور الكلي 55.5 % ، وشكل الفطران *Penicillium ssp* و *P. digitatum* نفس نسبة التواجد إذ بلغت 13 عينة وبنسبة مئوية للظهور الكلي 72.2 % ، والفطر *C. cladosporsis* احتل 12 عينة وبنسبة تردد للظهور الكلي بلغت 66.6 % .

الجدول (4) النسب المئوية لظهور (*Occurrence* %) الفطريات المعزولة من المواد قيد الدراسة .

النسبة المئوية الكلية للظهور	عدد العينات التي ظهر فيها الفطر	النسبة المئوية لظهور الفطريات المعزولة من عينات الدراسة						المواد الغذائية / الفطريات
		حب عباد الشمس	حب قرع العسلي	فستق حلبي	فستق حقل	ذرة صفراء	الحنطة	
38.8%	7	33.3%	66.6%	33.3%	33.3%	33.3%	33.3%	<i>A. alternata</i>
33.3%	6	33.3%	33.3%	33.3%	33.3%	33.3%	33.3%	<i>A. flavus</i>
55.5%	10	66.6%	66.6%	66.6%	33.3%	66.6%	33.3%	<i>A. niger</i>
27.7%	5	33.3%	33.3%	66.6%	-	-	33.3%	<i>A. terreus</i>
66.6%	12	66.6%	66.6%	66.6%	66.6%	66.6%	66.6%	<i>C. cladosporis</i>
55.5%	10	33.3%	-	33.3%	66.6%	100%	100%	<i>F. oxysporium</i>
72.2%	13	66.6%	100%	66.6%	100%	66.6%	33.3%	<i>P. digitatum</i>
94.4%	17	66.6%	100%	100%	100%	100%	100%	<i>P. spinulosum</i>
72.2%	13	100%	66.6%	66.6%	100%	66.6%	33.3%	<i>Penicillium ssp</i>
61.1%	11	66.6%	66.6%	33.3%	33.3%	66.6%	100%	<i>Rhizopus</i>

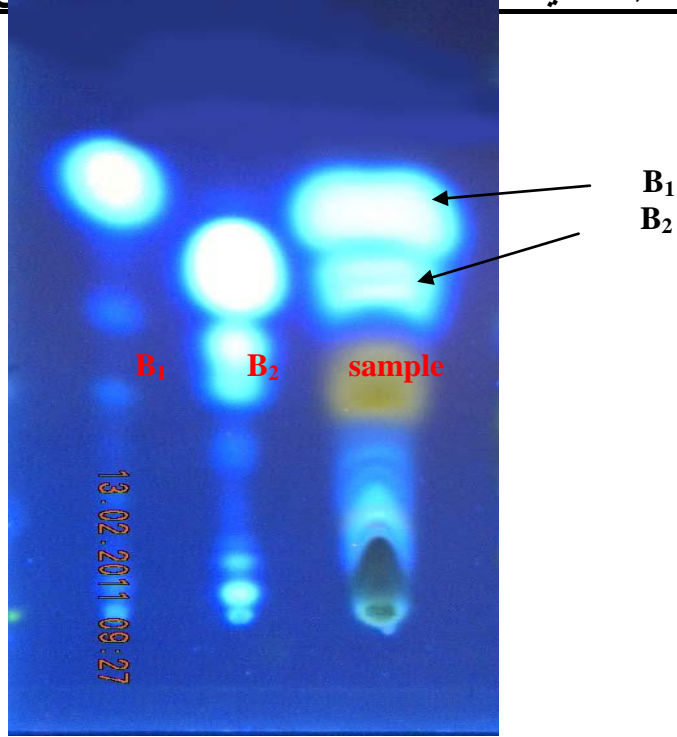
كفاءة عزلات الفطر *A. flavus* في إنتاج سم الافلا B_1 و B_2

تم مبدئياً انتخاب ثلاث عزلات لكل نوع من العينات ، بعد تنميتها على وسط PDA لمدة 15 يوم عند درجة حرارة $25 \pm$ و بواقع ثلاث مكررات لكل عذلة من الفطر ، وبعد عملية الاستخلاص والفصل على صفائح الكروماتوغرافي ومقارنة البقع المفصولة مع بقع سم الافلا B_1 و B_2 القياسي من حيث قيمة R_f وشدة التآلق ، ظهر تبايناً في شدة التآلق للعزلات المختلفة مما يدل على اختلاف قابلية العزلات في إنتاجها سم الافلا B_1 و B_2 . أظهرت نتيجة الفحص هذا لـ 18 عذلة للفطر *A. flavus* قابلية 11 عزلات فقط لإنتاج سم الافلا B_1 و B_2 أي بنسبة 61.2% ، وفي حين 7 عزلات وبنسبة 38.8% كانت غير منتجة لسم الافلا B_1 و B_2 جدول (5). وظهرت العزلتان AfZ_3 و AfH_2 أعلى تآلق من بين جميع العزلات الشكل (1) ، تلتهما العذلة AfZ_1 ، أما العذلة AfW_1 سجلت أقل تآلق ، كما أظهرت هذه التجربة إن سم الافلا المنتج من قبل العزلات كان من النوع B فقط دون تكوين سم الافلا G إذ لم تتكون بقع خضراء متألقة . و يرجع سبب الاختلاف في قابلية العزلات على إنتاج سم الافلا كماً و نوعاً إلى جينات الفطر *A. flavus* المتخصصة في تشفير الإنزيمات المسؤولة عن تخليق سم الافلا [28] ، ومن جانب آخر لقد وجد إن للمادة الأساس علاقة كبيرة بتخليق سم الافلا المنتج وان المادة الأساس التي لها تراكيز عالية من الكربوهيدرات والأحماض الدهنية تعزز من إنتاج سم الافلا كما هو ملاحظ في المستويات العالية من سم الافلا الناتج من جوز الهند الطازج [29] . لا تتفق هذه النتيجة مع ما وجدته [30] من إن ثلث عزلات الفطر *A. flavus* أي بنسبة 33.4% فقط من مجموع 18 عذلة كانت منتجة لسم الافلا B_1 و B_2 ، وكذلك لا تتفق مع ما [19] إذ وجد 46 عذلة أي بنسبة 30.7% من مجموع 150 عذلة للفطر *A. flavus* منتجة لسم و 104 عذلة أي بنسبة 69.3% غير منتجة لسم الافلا .

الجدول (5) اختبار عزلات الفطر *A. flavus* لإنتاج سم الافلا B_1 و B_2 باستخدام TLC.

مقارنة بالسهم القياسي UV شدة التألق تحت		رمز العزلة	ت
B ₂	B ₁		
-	-	AfW ₁	1
++	+++	AfW ₂	2
+	++	AfW ₃	3
+++	++++	AfZ ₁	4
++	+++	AfZ ₂	5
++++	++++	AfZ ₃	6
++	+++	AfL ₁	7
-	-	AfL ₂	8
++	+++	AfL ₃	9
-	-	AfP ₁	10
-	-	AfP ₂	11
++	++	AfP ₃	12
+++	+++	AfC ₁	13
-	-	AfC ₂	14
-	-	AfC ₃	15
-	-	AfH ₁	16
++++	++++	AfH ₂	17
+++	+++	AfH ₃	18

- * (+): تألق ضعيف .
 * (++) : تألق متوسط .
 * (+++) : تألق عالي .
 * (++++) : تألق عالي جدا .
 * (-) : غير متألق .
- * AfW : حنطة .
 * AfZ : ذرة صفراء .
 * AfL : فستق الحقل .
 * AfP : فستق الحلبي .
 * AfC : حب قرع العسلي .
 * AfH : حب عباد الشمس .



الشكل (1) ترحيل مستخلص عزلة *A. flavus* AfZ₃ على صفائح الكروموتوكرافي وبالمقارنة مع سم الافلا القياسي B₁ و B₂

المصادر References

1. CAST (Council for Agricultural Science and Technology).(2003). Mycotoxins:Risks in Plant, Animal and Human Systems . Task Force Report No. 139.
2. Ahsan, S. ;Bhatti, I. A. ;Asi, M. R. ;Bhatti, H. N. & Sheikh, M. A. (2010) . Occurrence of aflatoxins in maize grains from central areas of Punjab, Pakistan . Int. J. Agr. Boil., 12(4):571-575.
3. Lawlor, P. G. & Lynch, P. B. (2001). Mycotoxin in pig feeds 1:source of toxins,prevention and management of mycotoxicosis. peer reviewed. ,54(3);117-120.
4. 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.
5. Bhat, R. V. (2008). Human health problems associated with current agriculture food production . Asia . pac. J. Clin. Nutr., 17(1): 91-94.
6. Verman, R. J. (2004). Aflatoxin cause DNA damage . Int. J. Hum. Genet., 4(4):231-236.
7. Younis, Y. M. H. & Malik, K. M. (2003) . TLC and HPLC assay of aflatoxin contamination in Sudanese peanuts and peanut products ., Kuwait. J. Sci. Eng. 30(1):79-94.
8. الفيصل , هبه قاسم حميد (2005) . التحري عن سموم افلا B1 و B2 و اوكرا A و السترينين في الحبية والبرغل والجريش . رسالة ماجستير / كلية الزراعة – جامعة بغداد.
9. Felicia, W. U. (2004). Mycotoxin risk assessment for the purpose of setting international regulatory standards . Environ. Sci. Technol.,38(15):4049-4055.
10. Magan, N. & Lacey, J. (1988) . Ecological determinants of mould growth in stored grian . Int. J. Food Microbiol. 7: 245-256.
11. Hugo, W. B. & Russell, A. D. (1998) . Pharmaceutical Microbiology. 6 Th ed., Marston book services LTd :510 pp.
12. Hedayati, M. T.;Kaboli, S. & Mayahi, S. (2010). Mycoflora of pistachio and peanut kernels from Sari,Iran. J. Microbiol .,3(3):114-120.

13. Frisvad, J. C. & Samson, R. A. (2003) . Polyphasic taxonomy of *Penicillium* subgenus *Penicillium* aguide to identification of food and air – borne terverticillate penicillia and their mycotoxins . Stud. Mycol. , 49 : 1 – 174 .
14. Raper, K.B. and Fennell, D.I. (1965). The Genus *Aspergillus*. 1st ed. ., Williams & Wilking Co., Battimore, : 686 PP.
15. Booth , T. ; Gorrie , S. & Mabsin , T.M. (1988) . Life Strategies among fungal ; assemblages on *Salicornia europase* agg . Mycol. ; 80 : 176 - 191 .
16. 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 .
17. 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.
18. Azab, R. M. ;Tawakkol, W. M. ;Hamad, A. M.;Abou-Elmagd, M. K.;El-Agrab, H. M. & Refai, M. K. (2005). Detection and estimation of aflatoxin B₁ in feed and its biodegradation by bacteria and fungi. Egypt. J. natur. toxins. ,2:39-56.
19. Rahimi, P. ; Sharifnabi, B. & Bahar, M. (2008). Detection of aflatoxin in *Aspergillus* species isolated from Pistachio in Iran . J. Phytopathol., 156 :15–20 .
20. Krishna Kishore, G. ; Pande, S. ; Manjula, K. ; Narayana Rao, J. & Thomas, D. (2002) . Occurrence of mycotoxins and toxigenic fungi in groundnut (*Arachis hypogaea* L.) seeds in Andhra Pradesh, India . Plant Pathol. J., 18(4) : 204-209.
21. Campos, S. G. ; Cavaglieri, L. R. ; Ferna´ndez Juri, M. G. ; Dalcerro, A. M. ; Kru´ger, C. L. ;Keller, A. M. ; Magnoli, C. E. & Rosa, C. A. R. (2008) . Mycobiota and aflatoxins in raw materials and pet food in Brazil . J. Animal Physiol. Animal Nutr. 92 : 377–383 .
22. Pitt, J. I. (1994) . The current role of *Aspergillus* and *Penicillium* in human and animal health . J. Med. Vet. Mycol., 32(1):17-32.
23. 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 للأفلاتوكسين B₁. رسالة ماجستير/ كلية التربية / ابن الهيثم – جامعة بغداد .
24. Harwig, J. & Munro, C. I. (1975) . Mycotoxins of possible importance in diseases of canadian farm animals . can. vet. jour., 16 (5): 125 – 141.
25. Makun, H. A. ;Anjorin, S. T. ;Moronfoye, B. ;Adejo, F. O. ;Afolabi, O. A. ;Fagbayibo, G. ;Balogun, B. O. & Surajudeen, A. A.(2010). Fungal and aflatoxin contamination of some human food commodities in Nigeria. Afr .J. Foo. Scie. , 4(4) :127-135
26. Trenk, H. L. & Hartman, P.A. (1970). Effects of moisture content and temperature on aflatoxin production in corn. Appl. microbiol. ,19(5)781-784.
27. الجبوري, كركز محمد ثلج (1998). عزل الفطريات المنتجة للسموم من بعض اعلاف الدواجن. المجلة العراقية للعلوم البيطرية. المجلد 11، العدد 1:45-50.
28. Scherm, B. ; Palomba, M. ; Serra, D. ; Marcello, A. & Migheli, Q. (2005) . Detection of transcripts of the aflatoxin genes af ID, af IO, and af IP by reverse transcription–polymerase chain reaction allows differentiation of aflatoxin-producing and non-producing isolates of *Aspergillus flavus* and *Aspergillus parasiticus* . Int. J. Food Microbiol. 98: 201 – 210 .
29. Arseculeratne, S. N.; Desiva, L. M. ; Wijesundera, S. & Bandunatha, C. H. S. R. (1969). Coconut as amedium for the experimental production of layoxin. J. Appl. Microbiol., 18: 88-94.
30. Batista, L. R. ; Chalfoun, S. M.; Prado, G.; Schwan, R. F. and Wheals, A. E. (2003). Toxigenic fungi associated with processed green coffea beans (*Coffea arabical* L.). Int. J. Food Microbiol., 85 (3): 293-300.