

التأثيرات السمية لراشح الفطر *Aspergillus ochraceus* المعزول من بذور المكسرات في بعض التغيرات النسيجية المرضية لذكور الجرذ الأبيض

م.م. صبا عبد الأمير كاظم
كلية العلوم / جامعة القادسية

الخلاصة

أجريت هذه الدراسة لبيان التغيرات النسيجية المرضية في كبد وطحال وكلية والرئة لذكور الجرذان تحت تأثير الراشح الخام للفطر *Aspergillus ochraceus* المنمى على وسط مستخلص البطاطا والدكستروز السائل PDB في ذكور الجرذان البيض المختبرة بطريقة التجريع الفموي بجرعة 1مل/كغم ولمدة 30 يوم. وأظهرت نتائج الاختبارات النسيجية لتأثير الراشح الخام للفطر (*A. ochraceus*) تأثيرات مرضية في بعض أنسجة الجرذان البيض المختبرة المتمثلة بفقدان البنين الهندسي (شعاعيات الكبد) مع احتقان للوريد المركزي كذلك وجود تليف في نسيج الكبد وفرط تنسج hyperplasia في ظهارة القناة الصفراوية bil duct في أنسجة الكبد، فضلاً عن حصول نضح الماء من خلايا الكبد مؤدياً إلى انحلال الخلايا بدرجات متفاوتة كذلك أنسجة الرئة ارتشاح حاد في الخلايا الالتهابية مع نزف حاد واحتقان في الأنسجة الرئوية كما إن هناك تسمك في النسيج البيني بين الاسناخ alveoli وإصابة القصيبات الرئوية والتي تميزت بتوسع (تساقط) وتنكس بالخلايا الطلائية التي تبطن القصيبات وكذلك وجود نفاخ رئوي وأنسجة الكلية توسع النبيبات الكلوية الملتهبة مع تنخر حاد في الخلايا الطلائية المبطنة للنبيبات الكلوية كذلك وجد ارتشاح بالخلايا الالتهابية وضمور الكبيبات الكلوية. أما أنسجة الطحال فقد وجدت استفاد في اللب الأبيض و اختفاء للشريينات الصغيرة مع تكاثر في اللب الأحمر. وتعود هذه التغيرات المختلفة في الأنسجة قيد الدراسة إلى طبيعة السموم الفطرية التي ينتجها الفطر المذكور أعلاه.

المقدمة

ويعتبر الفطر *Aspergillus ochraceus* من الفطريات المنتجة للسموم الفلاتوكسينات والاوكراتوكسينات إذ يمتاز الفطر بقدرته العالية على إنتاج الاوكراتوكسين A أكثر من بقية الأنواع (Council for Agricultural Science and Technology, 2003) إذا إن كثر من 50% من الاوكراتوكسينات سجلت في الحبوب وبنسبة أكثر من 1 ملغم/كغم (Krishnamurthy, 2005) وترجع تسميه الاوكراتوكسينات إلى أول فطر عزل منه *A. ochraceus* إذ اكتشف الاوكراتوكسين في جنوب إفريقيا عام 1965 من قبل Scott (1965) وهو يسبب تسمم الكلى في الإنسان والحيوان على حد سواء (عبد الحميد، 2000) ويسبب السم مرضا مميت للإنسان يدعى Nephropathy Balkan كما يحدث إمراض خبيثة (عبد الحميد، 2000, et al., Huwig, 2001) وينتج هذا السم من العديد من الفطريات ولكن يبقى *A. ochraceus* هو الوحيد المهم في حالات إصابة الحبوب

تعد المكسرات من المكملات الغذائية المهمة حيث اعتبرت منظمة أبحاث السرطان (WCRE) في عام 1997 المكسرات مصدر غذائي جيد للدهون غير المشبعة والبروتين والألياف الغذائية والعناصر المعدنية والفيتامينات (Prasad, et al., 2000; Penny et al., 1999) وتعتبر المكسرات من المواد الغذائية المعرضة للإصابة بالفطريات المنتجة للسموم (احمد، 1988) إذ تتعرض للتلوث بالفطريات أثناء عملية الحصاد أو النقل أو الخزن أو أثناء عرضها في الأسواق بصورة مكشوفة إن ما يزيد من خطورة تلوث الحبوب بهذه الفطريات قدرتها على إنتاج مواد أفضية عرضية ذات تأثيرات سامة ومسرطنة للإنسان والحيوان تدعى بالسموم الفطرية Mycotoxins ، وتشير الدراسات إلى إن لمعظم الفطريات الموجودة في الأغذية القدرة على إنتاج أكثر من نوع من هذه السموم الفطرية أثناء نموها (Smith, et al., 1994) .

ولغرض التعرف على التأثيرات السمية لراشح الفطر *A. ochraceus* كونه من الفطريات المرافقة لبذور المكسرات في ذكور الجرذ الأبيض تمحورت الدراسة حول الآتي:-

- 1- عزل وتشخيص *A. ochraceus* من بذور المكسرات .
- 2- اختبار تأثير تجريع الجرذان المختبرة براشح الفطر *A. ochraceus* على التغيرات النسيجية المرضية .

في كل طبق، أربعة محيطية والخامسة في منتصف الطبق، حضنت الإطباق في درجة حرارة 25 ± 2 م° لمدة سبعة أيام (ميخائيل وبيدر، 1982). بعد انتهاء مدة الحضن تم تنقية عزلات الفطر *A. ochraceus* بنقل قرص من كل مستعمرة وزرعه في طبق PDA جديد، كررت العملية لعدة مرات. شخصت عزلة الفطر *A. ochraceus* اعتماداً على الصفات التصنيفية المظهرية والمجهريّة Pitt (& Hocking , 2009)

- 3: دراسة التأثيرات السمية لراشح الفطر *A. ochraceus* في ذكور الجرذان البيض المختبرية: تضمنت هذه الدراسة الخطوات التالية :

بدرجة حرارة 25 ± 1 م° ولمدة ثلاثة أسابيع. ثم رشح المستخلص خلال ورق الترشيح (Whatman N0.4) في قمع بوخنر، وأخذ الراشح ووزع في أنابيب اختبار معقمة وحضنت في الثلاجة لحين الاستعمال(الشيلي، 1998).

Micro pipette بالمحلول الفسلجي (Normal saline) (بجرعة 1مل/100غم للجرذ/يوم) والتي مثلت معاملة السيطرة.

أجري التجريع ولمدة 30 يوم وبعد مرور يومين من آخر عملية حقن تم تضحية الحيوانات بعد ان خدرت بالكلوروفورم وشرحت عن طريق فتح التجويف البطني ولغرض إجراء الدراسة النسيجية تم استئصال الكبد والكلية والطحال والرئة ثم غسلت جيداً بالمحلول الفسلجي (Normal saline) بعدها ثبتت بالفورمالين 10% وبعدها تم تحضير المقاطع

المخزونة (Frisvad,et.al., 1991) وللاوكراتوكسين تأثيرات مختلفة شوهدت في أنواع كثيرة من الكائنات الحية فهو بالدرجة الأولى سم كلوي ويؤثر على الكبد ويشابه في تأثيره الافلاتوكسين B1 ويسبب حالات تشوه الأجنة وهو عامل مسرطن ويقوم بتنشيط جهاز المناعة Smith ,et.al.,1994 ; Moura,et.al.,2004 ; IARC , (1993).

المواد وطرائق العمل
1: عزل وتشخيص فطر *Aspergillus ochraceus* من بذور المكسرات
تم الحصول على عينات من بذور المكسرات من الأسواق المحلية وتم تنعيمها سطحياً بمحلول هابيوكلورايت الصوديوم بتركيز 1% ولمدة دقيقتين غسلت بعدها بماء معقم ثم زرعت في أطباق بتري معقمة حاوية على أكار ومستخلص البطاطا والدكستروز (PDA) مع إضافة 40 ملغم/لتر كلوروفورم لمنع نمو البكتيريا، بواقع خمس حبات

- 2: حفظ عزلات الفطر *A. ochraceus* نميت العزلات في أنابيب اختبار تحوي كل منها على وسط PDA بصورة مائلة وحضنت في درجة حرارة 25 ± 2 م° ولمدة سبعة أيام ثم حفظت في الثلاجة لحين استعمالها في التجارب اللاحقة .

3-1: تحضير راشح الفطر :
حضر الوسط السائل PDB ثم وزع في ثلاثة دوارق مخروطية حجمها 500 مل بمعدل 250 مل لكل دورق، وبعد التعقيم والتبريد لقتحت الدوارق 1 بقرصين قطر 5 ملم من مستعمرة الفطر *A. ochraceus* بعمر أسبوع، وحضنت جميع الدوارق

- 3-2: تهيئة الجرذان وتجرعها :
استعمل في هذه التجربة 20 جرذا ذكرا وقسمت الى مجموعتين :

المجموعة الاولى: تضم 10 جرذان تمت عملية التجريع عن طريق إعطاء المستخلص عن طريق الفم باستخدام الماصّة الدقيقة Micro pipette براشح الفطر *A. ochraceus* (بجرعة 1مل/100غم للجرذ/يوم) .

المجموعة الثانية: تضم 10 جرذان تمت عملية التجريع عن طريق الفم باستخدام الماصّة الدقيقة

النسجية لتلك الأعضاء (Bancroft&Stevens ,1982 ;Klich ,2002).

تشخيص التغيرات المرضية في المقاطع النسجية:

شخصت العينات من قبل الدكتور خليل كزار جلاب في كلية الطب البيطري /جامعة القادسية.

النتائج والمناقشة :

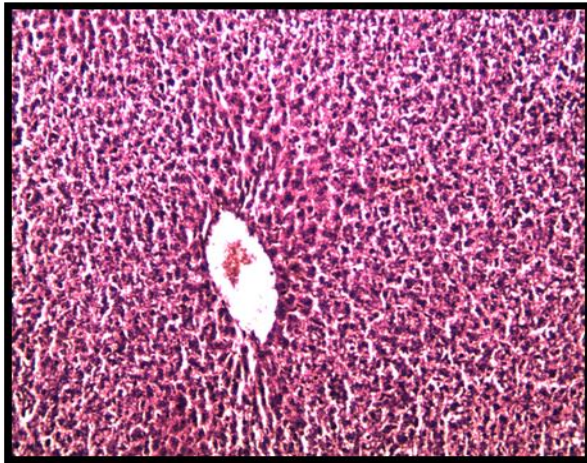
أظهرت نتائج التشخيص المجهرى للمقاطع النسجية المأخوذة من أكباد وطحال وكلى ورتة الجرذان التي تم حقنها براشح الفطر *A. ochraceus* وجود تغيرات مرضية واضحة في الكبد بفقدان البنيان الهندسي (شعاعيات الكبد) مع احتقان للوريد المركزي كذلك وجود تليف في نسيج الكبد وفرط تنسج *hyperplasia* في ظهارة القناة الصفراوية *bile duct* ومقارنة مع معاملة السيطرة (شكل 1 أ - ب).

أظهرت نتائج الفحص المجهرى للمقاطع النسجية المأخوذة للطحال وجود استفاد في اللب الابيض و اختفاء للشريينات الصغيرة مع تكاثر في اللب الاحمر اي وجود انتفاخ احمر نتيجة تكاثر نسيج خلايا الطحال على نحو غير طبيعي *Red bulb hyperplasia* وبالمقارنة مع معاملة السيطرة (شكل 2 أ - ب)، إما بالنسبة لأنسجة الرئة فوجد ارتشاح حاد في الخلايا الالتهابية مع نزف حاد واحتقان في الأنسجة الرئوية كما إن هناك تسمك في النسيج البيني بين الاسناخ *alveoli* وإصابة

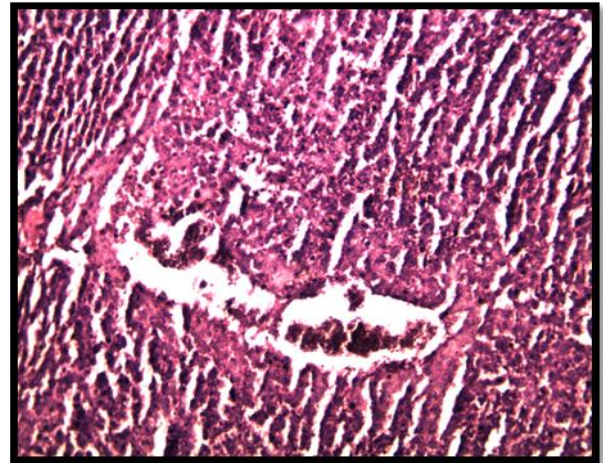
القصيبات الرئوية والتي تميزت بتوسف (تساقط) وتنكس بالخلايا الطلائية التي تبطن القصيبات وكذلك وجود انتفاخ رئوي وبالمقارنة مع معاملة المقارنة (شكل 3 أ - ب). وفي المقاطع المأخوذة من أنسجة الكلية فإن ابرز التغيرات المرضية التي لوحظت فيها توسع النبيبات الكلوية الملتوية مع تنخر حاد في الخلايا الطلائية المبطنة للنبيبات الكلوية كذلك وجد ارتشاح بالخلايا الالتهابية وضمور الكبيبات الكلوية وبالمقارنة مع معاملة المقارنة (شكل 4 أ - ب)

ان تفسير ذلك قد يعود الى طبيعة السموم الفطرية التي يفرزها الفطر *A. ochraceus* حيث وجد بان له القابلية على انتاج الافلاتوكسينات والاوكراتوكسين A الذي يعتبر من السموم الكلوية القوية والذي يسبب تشوهات خلقية (Aleksandra,et.,al.2009)

واشار (Richardson ,et.al.,1987) إلى تأثير الافلاتوكسينات في خلايا الكبد، إذ تؤدي إلى انحلال الخلايا البرنكيميية. هذه النتائج تتفق مع (Huseyin,et.,al. ,2004) كذلك تتفق مع (Jameel , 2011).

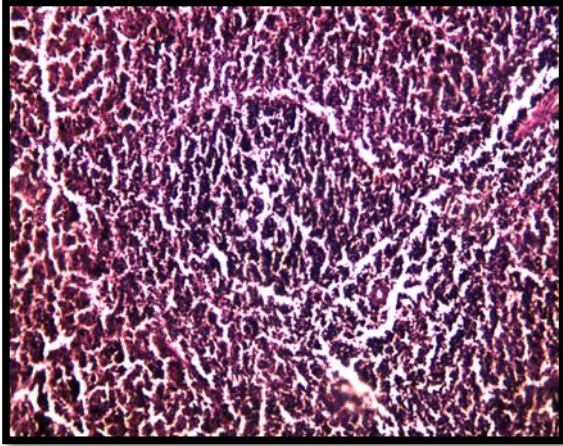


(ب)

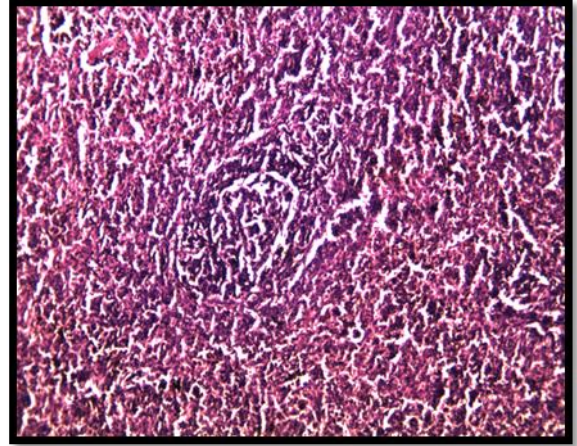


(أ)

شكل (1) : (أ) يوضح الشكل المقطع النسيجي لكبد الجرذان المعاملة براشح الفطر الخام (*A. ochraceus*) (ب) يوضح الشكل المقطع النسيجي للكلية الجرذان المعاملة بالمحلول الفسلجي (Normal saline)

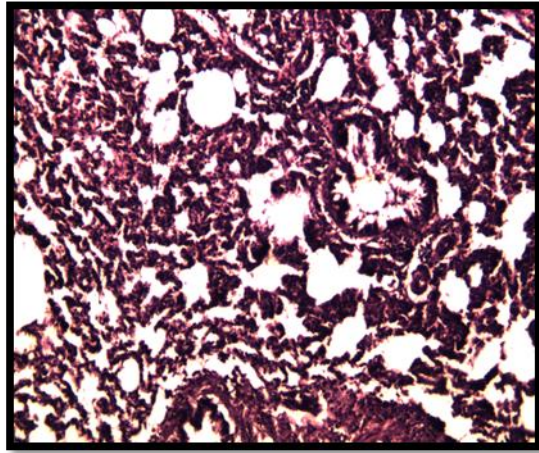


(ب)

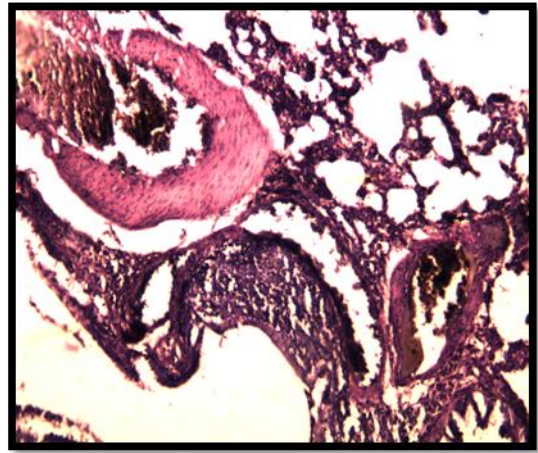


(أ)

شكل (2): يوضح الشكل المقطع النسيجي لطحال الجرذان المعاملة براشح الفطر الخام (*A.ochraceus*) (ب) يوضح الشكل المقطع النسيجي للكلى الجرذان المعاملة بالمحلول الفسلجي (Normal saline)

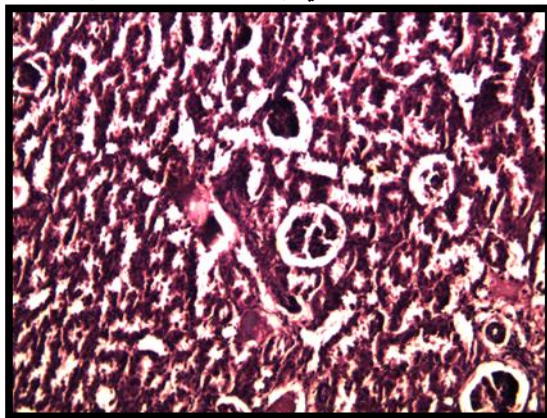


(ب)

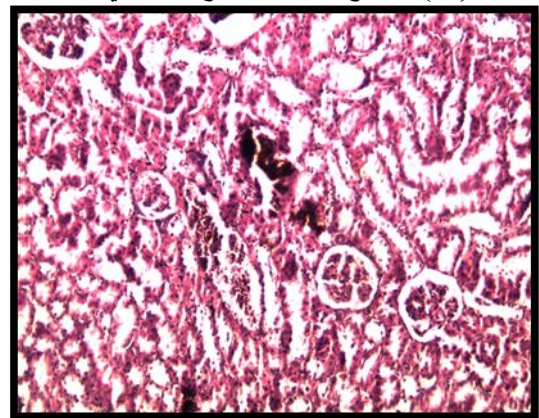


(أ)

شكل (3): (أ) يوضح الشكل المقطع النسيجي لرنة الجرذان المعاملة براشح الفطر الخام (*A. ochraceus*) (ب) يوضح الشكل المقطع النسيجي لرنة الجرذان المعاملة بالمحلول الفسلجي (Normal saline)



(ب)



(أ)

شكل (4): (أ) يوضح الشكل المقطع النسيجي للكلى الجرذان المعاملة براشح الفطر الخام (*A. ochraceus*) (ب) يوضح الشكل المقطع النسيجي لكلى الجرذان المعاملة بالمحلول الفسلجي (Normal saline)

(ed) Cereals grain . Elsevier Science Publishers , Amsterdam , P. P: 441- 476

9-Huwig, A., S. Freimund., O. Kappeli and H. Dulter. (2001). Mycotoxin detoxication of animal feed by different adsorbents. Toxicology Letters. 122 : 179-188

10-IARC, (1993) . International Agency For Research on Cancer (IARC)– Summaries and Evaluation . Ochratoxin A (Group 2B) vol. 56. p: 489.

11-Klich M.A. (2002). Identification of common Aspergillus species, CBS, Utrescht. The Netherlands. 116.

12-Krishnamurthy, D.(2005). poultry halchal mycotoxicoses In poultry. [www.vetcareindia.com/halchal_mycotoxicoses in poultry. htm](http://www.vetcareindia.com/halchal_mycotoxicoses_in_poultry.htm).

13-Moura , M . A ., C. H . Machado., L .C. porfirio and R. B. Freire. (2004). Effects of Ochratoxin A on broiler Leukocytes. Bras. cienc. Avic. Vol. 6 No. 3.

14-Penny , M.K.,Y.P. Shaome , S.Joan, E.R.Hope, Z. Guixiang and D.E. Terry,(1999). Nuts and their bioactive constituents effects on serum lipids and factors that affect disease risk American Journal of clinical nutrition . Vol.7, No.3

15-Pitt, J.I.; Hocking, A.D. (2009). "Fungal and Food Spoilage". 3rd ed. London, U.K. Blackie Academic and Professional. 519 p.

16-Prasad, A.S., J.T. Fitzgerald and B. Bao, (2000). Duration of symptoms and plasma cytokine levels in patients with zinc acetate. A randomized double blind, placebo- controlled trial Ann.Intren.med

المصادر: Reference

1. احمد، صلاح عمر (1988). تواجد الافلاتوكسينات في بعض النقل في الاسواق المحلية. رسالة ماجستير. كلية الزراعة. جامعة الموصل.
2. الشبلي، ماجد كاظم عبود. (1998). المقاومة الحيوية للفطريات الممرضة و الفطريات الثانوية المرافقة لبذور الرز. رسالة ماجستير. كلية التربية/ جامعة القادسية.
3. عبد الحميد، محمد عبد الحميد (2000). الفطريات والسموم الفطرية. كلية الزراعة. جامعة المنصورة. دار النشر للجامعات. جمهورية مصر العربية .
4. ميخائيل، سمير وتركي بيدر، (1982). أمراض البذور. دار الكتب للطباعة والنشر- جامعة الموصل. 190 ص
- 5-Aleksandra S. Boarov - Stanaia.; Aleksandra D. Miljkovia1; Radmila M. Resa novi a; Kseni ja D. Nesia; Vesna M. Jaaevia; Dani jela N. Mihal jai a1(2009). OchratoxinA in viro" biosynthesis by the Aspergillus ochraceus E'G isolate. N 117, 69—77.
- 6-Bancroft, J.D. and Stevens, A. (1982). Theory and practice of histological techniques . Churchill Living Stone , New York . 117
- 7-Council for Agricultural Science and Technology .(2003) . Mycotoxins Risk in plant , Animal , and Human Systems .Report No.139. Council for Agricultural Science and Technology. Ames Iowa. USA ISBNI– 887383– 22.0. ISSN 0194 – 4088
- 8-Frisvad, J. C. and R. A. Samson .(1991). Mycotoxins produced by species of Penicillium and Aspergillus occurring in cereals. In: Chelkowski , J.,

17-Richardson, K.E. ; Nelson, L.A. and Hamilton, P.B. (1987). Effect of dietary fat levels on dose response relationships during aflatoxicosis in young chickens. Poultry science, 66(9): 1470-1478.

18-Scott .D .B .(1965). Toxigenic fungi isolated from cereal and legume products Mycopath . Mycol . Appl . 25: 213 – 222.

19-Smith, J .W., C. W. Lewis., J. G. Anderson . and G. L. Solomons. (1994). Mycotoxin in human nutrition and health. Directorate General X I I: Science, Research and Development. EVR 16048 EN . P:111–117

20-Smith, J. E.; Solomans, G.L.; Lewis, C.W. and Anderson, J.G. , Ed. (1994). Mycotoxins in human nutrition and health. Directorate-General XII, science, Research and Development EVR, 16048 EN.

21-Huseyin, O.; Gulsen, A. & Nurten, O. (2004). Protective role of melatonin inOchratoxin A toxicity in rat heart and lung. J. of Appli. Toxicol., 24: 505-512.(Abstract).

22-Jameel, F. A. (2011). Pathological effects of Ochratoxin A in brain, heart and lung of chicks. Al-Anbar J. Vet. Sci., Vol.: 4 No. (2)

Toxic effects of fungus *Aspergillus ochrarius* isolated from the seeds of nuts in some of the histopathological changes of the male albino rat

Saba A . K . Ziadi

College of Science / University of Qadisiyah

Abstract

This study was conducted to demonstrate the pathological histological changes in the liver and spleen, lung and kidney of rats under the influence of crude filtrate of the fungus *A. ochraceus* growth of the potato extract and dextrose PDB white laboratory rats by dosage oral a dose of 1 ml / kg for a period of 30 days. The results of the tests textile to the impact of the filtrate raw fungus (*A. ochrarius* ill effects in some tissues of rats laboratory of causing loss of hepatic architecture ,with congestion of central vcins,also there is fibrous connective tissue formation. Also there is hyperplasia of bile ducts epithelium in the liver, as well as for the perfusion of water from the cells of the liver, leading to the dissolution of the cells to varying degrees, as well as the tissues of the lung infiltration of inflammatory cells,sever hemorrhage and congestion in the pulmonary tissue ,also there is thickening of interstitial tissue between alveoli.The bronchioles also attected , which characterized by desequeation and degeneration of epithelial cells which lining it , Also there is pnlmonary,and kidney is dilation of renal

convoluted tubules , Which sever necrosis in the epithelial cells, Which lining there tubules, Also there is infiltration of inflammatory cells. Atrophy of glomeruli also it present.. Either tissue spleen has I found the red swelling as a result of the division of tissue cells of the spleen in a way unnatural. And return the various changes to the nature of mycotoxins produced by the fungus mentioned above.