

الكشف عن التلوث بالفطريات وسم الفيومنسین B₁ في الشعير وإزالة أثر سميته بوساطة بعض المواد

عبد الغني إبراهيم يحيى* خالد عباس العبيدي** رائد سعدون سهيل*

الملخص

هدفت الدراسة الى الكشف عن التلوث بالفطريات في الشعير المحلي والتحرري عن تركيز سم الفيومنسین B₁ (FB₁) فيه. تم عزل وتصنيف عشرة أجناس من الفطريات الخيطية من حبوب الشعير وهي *Aspergillus*، *Penicillium*، *Alternaria*، *Mucor*، *Fusarium*، *Rhizopus*، *Cladosporium*، *Helmenthosporium* و *Ulocladium*. خلت إحدى عشرة عينة من الشعير من أصل خمس عشرة والتي جمعت في أثناء الدراسة من السم FB₁ بينما احتوت العينات الأربع المتبقية، أثنان جمعت في محافظة التأميم وأثنان من محافظة نينوى على تراكيز تراوحت بين 0.01-0.02 مكغم/غم. أختبرت مقدرة خمسة عزلات من الفطر *Fusarium moniliforme* على انتاج سم FB₁ على حبوب الشعير وتراوحت التراكيز المنتجة بين 6.4 و 10.2 مكغم/غم. أدى استخدام هيدروكسيد الكالسيوم، الفحم المنشط وسكر الفركتوز وبالتركيزين 1 و 2% الى ازالة سمية FB₁ من على حبوب الشعير ونسبة 84.7، 80.7، 58.2، 54.7، 21.5، 29.9% على التوالي.

المقدمة

يعد الشعير *Hordeum vulgare* أول ما زرع من محاصيل الحبوب في العالم ومنذ ما لا يقل عن عشرة الاف سنة (2)، وللشعير استعمالات غذائية، علفية وصناعية مهمة. وجد ان حبوب الشعير استعمالا طبية في غاية الأهمية منها شفاء قرحة المعدة وخفض نسبة الكوليسترول في الدم (3). تؤدي الفطريات دوراً كبيراً في التأثير في المحاصيل ابتداء من الزراعة وحتى الحصاد والتسويق وخلال الحزن والتداول، فضلاً عن أضرارها المباشرة على الحاصل كماً ونوعاً حيث وجد ان أكثر من ثلث أنواع الفطريات منتجة لمركبات خطيرة تدعى بالسموم الفطرية والتي يمكن ان تسبب مشاكل صحية للانسان والحيوان (23). تعد أجناس الفطريات *Aspergillus*، *Penicillium* من أكثر الفطريات أصابة لحصول الشعير فضلاً عن الاجناس *Alternaria* و *Fusarium* (22). عرف الجنس *Fusarium* بانتاجه العديد من المركبات الايضية الخطرة مثل الزرالينون والتركوتيسينات (25)، فضلاً عن مجموعة اخرى من المركبات السامة والتي لم تكتشف الا عام 1988 حيث أظهرت الدراسات الوبائية ارتباطاً بين حالات سرطان المريء عند الانسان واصابات مميتة للخيول عرفت *Equine leuko encephalomalacia* ووجود الفطر *Fusarium moniliforme* (14).

لغرض متابعة الاسباب الحقيقية للاصابات المذكورة آنفاً، تم تشخيص مجموعة جديدة من السموم الفطرية عرفت بالفيومنسین وهي مركبات ايضية ثانوية منتجة من الفطر *F. moniliforme* كما تم لاحقاً تشخيص عشرة أنواع من هذه السموم هي B₁-B₄، A₁، A₂ و C₁-C₄ (10، 21). ان أكثر سموم الفيومنسین شيوعاً هو السم B₁ والذي سجل وجوده في بعض محاصيل الحبوب في العالم، ونظراً الى قلة الدراسات المتعلقة بهذا السم في العراق وبالأخص على محصول الشعير فقد هدفت الدراسة الكشف عن وجود السم FB₁ في حبوب الشعير باستخدام تقنية الايلازا وثلاث مناطق (كركوك، الناصرية والموصل)، وتشخيص أجناس الفطريات الموجودة على حبوب الشعير، واختبار قابلية عزلات من الفطر *F. moniliforme* على انتاج السم FB₁ على حبوب الشعير، واختبار كفاءة ثلاث مواد هي

جزء من رسالة ماجستير للباحث الثالث

* كلية الزراعة - جامعة بغداد - بغداد، العراق.

** الشركة العامة لتجارة الحبوب - وزارة التجارة - بغداد، العراق.

هيدروكسيد الكالسيوم، الفحم المنشط وسكر الفركتوز وبتريزين هما 1 و2% في إزالة سمية نماذج الشعير والملوثة بالسّم FB₁.

المواد وطرائق البحث

جمعت عينات الشعير من صومعة التاجي التابعة للشركة العامة لتجارة الحبوب في بغداد ابتداء من شهر أيار وحتى شهر تموز 2005 حيث تم الحصول على نماذج الشعير لثلاث محافظات هي نينوى، التّأميم وذي قار بواقع خمس عينات لكل محافظة زنة العينة 10 كغم. أخذت النماذج بطريقة عشوائية ومن أكّداس بمختلف الارتفاعات، ثم وضعت بأكياس من البولي أثلين عندما نقلت الى المختبر حيث قسمت كل عينة الى قسمين الأول لغرض عزل الفطريات ثم عدها وللقيام بالتحليل الكيميائي للحبوب والثاني لغرض الكشف عن وجود سم FB₁ أعطيت نماذج محافظة نينوى الرموز (N₅-N₁) ومحافظة التّأميم الرموز (K₅-K₁) أما محافظة ذي قار فأعطيت الرموز (T₅-T₁). تم تقدير التركيب الكيميائي لعينات الشعير باتباع طرائق AOAC (6) وشملت الرطوبة والرماد. أما البروتين فقد حسبت نسبته بعد تقدير النتروجين باستعمال طريقة Micro kjeldahl في عينات زنتها 0.02 غم وضرب الناتج بمعامل التحويل مقداره (5.7). قدرت نسبة الدهن في عينة (5) غم وضعت في كشتبان الاستخلاص واستخلص الدهن بجهاز Soxhlet Extraction Unit. باستعمال المذيب العضوي الهكسان. أما نسبة الكربوهيدرات فقد أستخرجت بعد طرح أوزان الرطوبة + الرماد + البروتين + الدهن من 100. تم الكشف عن تراكيز السم FB₁ في الشعير باستخدام تقنية ELISA حيث أخذت عينة 1 كغم من الشعير وطحنت وأتبعّت طريقة Ross وجماعته (20) في استخلاص السم FB₁ باستخدام 50 مل أسيتونايترايل + 50 مل من الماء المقطر. ووضع نموذج الشعير مع سائل الاستخلاص في دورق الهزاز ولمدة ساعة كاملة. ثم التقدير الكمي لسم FB₁ حسب طريقة العمل المرفقة مع العبوة القياسية لفحص سم FB₁ والتي تم الحصول عليها من شركة Neogen. تمت قراءة النتائج باستخدام جهاز Microwell reader وعلى طول موجي 650 nm. عزلت الفطريات من عينة تبلغ 100 حبة وزعت بواقع 10-15 حبة في طبق بتري واستخدم وسط اكار البطاطا والدكستروز الذي اضيف له 300 مكغم/مل من المضاد الحيوي اكرومايسين لمنع نمو البكتريا. حضنت الاطباق في درجة 25°م لمدة 7.5 أيام وبعد الحضن نقيت المزارع على أطباق جديدة تحتوي على الوسط نفسه وتحت الظروف نفسها لمدة 7.5 أيام، تم تشخيص الفطريات النامية بالاستعانة بالفتاح التصنيفي Barnett و Barry (9). اما عزل الفطريات من داخل حبوب الشعير فقد استعمل محلول 1% هايوكلورات الصوديوم لتعقيم السطح الخارجي للحبوب حيث وضعت الحبوب في المحلول مع الرج بحدوء لمدة دقيقتين وبعد ذلك غسلت الحبوب بالماء المقطر المعقم ثلاث مرات وجففت بورق الترشيح المعقم وزرعت الحبوب كما في حالة عزل الفطريات السطحية (4). قدر العدد الكلي للفطريات كما ورد في الدليمي 1989 (1). اختبرت قابلية عزلات من الفطر *F. moniliforme* على انتاج سم FB₁ في الشعير حيث تم الحصول على خمس عزلات من الفطر أعلاه منتجة للسم من مختبر السموم الفطرية قسم وقاية النبات-كلية الزراعة-جامعة بغداد، وأتبعّت طريقة Desjardins وجماعته (11) مع استبدال وسط الرز بوسط الشعير. أستخدمت ثلاث مواد لأجل إزالة السم FB₁ وهي هيدروكسيد الكالسيوم، الفحم المنشط وسكر الفركتوز وبأستخدام تركيزين من كل مادة هما 1 و2%. حلتّ البيانات احصائياً باستعمال التصميم الكامل التعشبية (CRD) وبمستوى معنوية 0.05 (24).

النتائج والمناقشة

تشير نتائج جدول (1) الى تباين نتائج التحليل الكيميائي لعينات كل محافظة على حدة حيث يختلف التركيب الكيميائي باختلاف الاصناف وطبيعة التربة والظروف البيئية ونوع المخصبات المستخدمة (3).

جدول 1: التركيب الكيميائي لعينات حبوب الشعير من المحافظات نينوى، التأميم وذي قار

اسم المحافظة رمز العينة	النسبة المئوية	الرطوبة	مواد صلبة	رماد	بروتين	دهن	كربوهيدرات
نينوى	N ₁	8.0	92.0	2.2	9.80	1.7	78.30
	N ₂	8.5	91.5	1.7	9.77	1.5	78.53
	N ₃	9.3	90.7	2.5	9.13	2.3	76.77
	N ₄	9.5	90.5	2.8	7.22	1.9	78.58
	N ₅	9.7	90.03	1.9	9.55	1.8	77.05
التأميم	K ₁	9.0	91.0	2.3	9.00	1.5	78.20
	K ₂	9.2	90.8	2.1	10.22	1.2	77.28
	K ₃	8.4	91.6	2.0	8.92	1.2	79.48
	K ₄	7.5	92.5	2.5	8.70	1.4	79.90
	K ₅	8.5	91.5	1.9	9.55	2.2	77.85
ذي قار	T ₁	9.2	90.8	2.7	9.11	2.0	76.99
	T ₂	9.1	90.9	2.0	10.51	1.3	77.90
	T ₃	7.4	92.6	2.3	9.34	1.1	79.86
	T ₄	8.3	91.7	1.8	10.11	1.9	77.89
	T ₅	9.5	90.5	2.8	8.71	1.9	77.09

أظهرت نتائج عزل الفطريات من حبوب الشعير (جدول 2) وجود عدة أجناس من الفطريات المرافقة وهي *Aspergillus*, *Penicillium*, *Alternaria*, *Mucor*, *Rhizopus*, *Helmenthosporium*, *Fusarium* و *Stemphylium* فيما لوحظ وجود عدد من الأجناس في عينات منطقة دون أخرى كفطر *Cladosporium* الذي تم عزله من عينات الشعير لمحافظة التأميم، وفطر *Ulocladium* الذي تم عزله من عينات الشعير لمحافظة نينوى كما أظهرت النتائج ان هناك سيادة لنمو الجنس *Penicillium* يليه الجنس *Aspergillus* ثم *Alternaria*. ان تعقيم البذور سطحيا ساعد في نمو بعض الفطريات التي لم يكن لها القدرة على النمو عند زرع الحبوب مباشرة (بدون تعقيم). ويعزى ذلك الى التنافس الحاصل بين هذه الفطريات والفطريات الموجودة على سطح الحبوب من أجل النمو على الوسط الزراعي والاستفادة من المغذيات. أظهر تقدير العدد الكلي للفطريات الموجودة على عينات الشعير (جدول 3) احتل الجنسان *Aspergillus* و *Penicillium* الصدارة في أعداد الفطريات الموجودة على حبوب الشعير، ولمختلف العينات يليها الجنس *Alternaria* وهذه النتائج جاءت مقارنة لما وجدته Balukoniene (8) من هيمنة الأجناس *Aspergillus*, *Penicillium* و *Alternaria* من حيث أعداد الفطريات الموجودة في حبوب الشعير. وهذه النتيجة تعكس مدى قابلية الفطريات المذكورة على تحمل ظروف الحزن وهي تعد من الفطريات التي تتأجم المحاصيل في المخازن. ومن الجدير بالملاحظة ان هناك أعداداً قليلة للفطريات الحقلية مثل *Cladosporium* و *Helmenthosporium* ويتفق مع ما ذكره قحطان (4) من ان ظروف الحزن تساعد على نمو الفطريات المخزنية بصورة أفضل من الفطريات الحقلية.

أوضحت نتائج التقدير الكمي للسم FB₁ باستخدام تقنية ELISA (4) جدول. ان العينات الخمسة عشرة والمأخوذة من ثلاث محافظات في العراق (نينوى، التأميم وذي قار) تخلو احدى عشرة عينة منها من السم FB₁ واحتواء اربع عينات على تراكيز قليلة من السم FB₁ تراوحت بين 0.01-0.02 مكغم/غم وهذه النتائج جاءت متفقة مع النتائج التي توصل اليها كل من Meister وجماعته (15)، Patel وجماعته (19) حيث كانت عينات الشعير المجموعة من بعض المخازن في المملكة المتحدة خالية تماماً من سم FB₁ وترجع أهم الأسباب التي أدت إلى خلو معظم عينات الشعير قيد الدراسة من السم FB₁ الى عدم وجود الفطر الذي يفرز السم مثل الفطر *F. moniliforme* والفطر

F. proliferatum في عينات حبوب الشعير قيد الدراسة. كما ان نسبة الرطوبة العالية التي أحتوتها عينات الشعير عند الحصاد وفي أثناء الحزن تعيق إنتاج السم FB_1 وهذا ما أكدته Miller (16).

جدول 2: الأجناس الفطرية وطبيعة نموها على الوسط الزراعي المعزولة من سطح، داخل بذور عينات الشعير وللمحافظات نينوى، التأميم وذو قار

N ₅		N ₄		N ₃		N ₂		N ₁		نماذج محافظة نينوى كثافة النمو ورمز العينة جنس الفطر
معقمة (داخل)	غير معقم (سطح)	معقمة (داخل)	غير معقم (سطح)	معقمة (داخل)	غير معقم (سطح)	معقمة (داخل)	غير معقم (سطح)	معقمة (داخل)	غير معقم (سطح)	
-	-	+	++	+	++	+	+	+	++	<i>Aspergillus spp.</i>
-	++	+	++	+	+++	-	+	+	++	<i>Penicillium spp.</i>
-	+	+	++	-	+	+++	+++	+++	+++	<i>Alternaria spp.</i>
-	+	-	-	-	+	-	-	-	++	<i>Mucor spp.</i>
-	+	-	+	-	++	-	++	-	+	<i>Rhizopus spp.</i>
-	-	-	+	-	-	+	+	++	+	<i>Helmenthosporium</i>
-	+	-	+	-	-	-	-	-	+	<i>Fusarium spp</i>
-	-	-	-	-	+	-	-	-	+	<i>Stemphylium spp.</i>
-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	<i>Ulodadium spp.</i>
K ₅		K ₄		K ₃		K ₂		K ₁		نماذج محافظة التأميم
++	+++	+++	+++	+	++	-	++	++	+++	<i>Aspergillus spp</i>
+	++	+	++	+	+++	++	+++	++	+++	<i>Penicillium spp</i>
-	-	-	--	-	-	++	-	+	-	<i>Alternaria spp</i>
+	-	+	-	-	-	-	-	-	+	<i>Mucor spp</i>
-	-	-	+	-	-	-	+	-	-	<i>Rhizopus spp</i>
-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	<i>Helmenthosporium</i>
-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	<i>Fusarium spp</i>
-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	<i>Stemphylium sp.</i>
-	-	-	-	+	+	-	-	-	+	<i>Cladosporium spp</i>
T ₅		T ₄		T ₃		T ₂		T ₁		نماذج محافظة ذي قار
+	++	-	-	+	++	+	+++	++	+++	<i>Aspergillus spp</i>
+	+++	+	++	-	+++	+	++	+	+++	<i>Penicillium spp</i>
-	-	-	+	-	++	-	++	+	++	<i>Alternaria spp</i>
-	+	-	+	-	+	-	++	-	-	<i>Mucor spp</i>
-	+	-	-	+	+	+	-	-	-	<i>Rhizopus spp</i>
-	-	-	-	-	-	+	-	+	-	<i>Helmenthosporium</i>
-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	<i>Fusarium spp</i>
-	-	-	-	-	+	-	-	+	+	<i>Stemphylium sp.</i>

مؤكثف للفطر +++ نمو متوسط للفطر ++ وجود نمو للفطر + لا يوجد نمو للفطر -

جدول 3: العدد الكلي للفطريات المعزولة من سطح حبوب الشعير لعينات المحافظات نينوى، التأميم وذي قار

N ₅	N ₄	N ₃	N ₂	N ₁	نماذج محافظة نينوى
العدد الكلي للفطريات × 10 ² /غم					جنس الفطر
80	75	30	70	90	<i>Aspergillus</i> spp
30	70	100	90	150	<i>Penicillium</i> spp
0	0	5	10	0.18	<i>Alternaria</i> spp
0	0	0.05	0	0.09	<i>Cladosporium</i> spp
0	0.04	0	0	0.02	<i>Mucor</i> spp
K ₅	K ₄	K ₃	K ₂	K ₁	نماذج محافظة التأميم
العدد الكلي للفطريات × 10 ² /غم					
25	5	0.9	0.18	70	<i>Aspergillus</i> spp
20	10	10	0.9	15	<i>Penicillium</i> spp
0.9	30	75	85	100	<i>Alternaria</i> spp
0	0.009	0	0	0.08	<i>Helmenthosporium</i>
0	0	0.09	0.05	0	<i>Ulodadium</i> sp.
T ₅	T ₄	T ₃	T ₂	T ₁	نماذج محافظة ذي قار
العدد الكلي للفطريات × 10 ² /غم					
60	75	50	70	100	<i>Aspergillus</i> spp
60	20	30	150	200	<i>Penicillium</i> spp
0	0.9	0.5	0	70	<i>Alternaria</i> spp
10	10	10	15	0	<i>Mucor</i> spp
0	0	0.8	0.09	0	<i>Rhizopus</i> spp

جدول 4: تركيز سم الفيومنسرين B₁ (FB₁) في عينات الشعير وللمحافظات نينوى، التأميم وذي قار

تركيز السم FB ₁ (مكغم/غم)	المحافظة	رمز العينة
0.00	نينوى	N ₁
0.00		N ₂
0.01		N ₃
0.00		N ₄
0.02		N ₅
0.00	التأميم	K ₁
0.00		K ₂
0.01		K ₃
0.01		K ₄
0.00		K ₅
0.00	ذي قار	T ₁
0.00		T ₂
0.00		T ₃
0.00		T ₄
0.00		T ₅

أختبرت خمس عزلات من الفطر *F. moniliforme* منتجة للسم FB₁ لمعرفة كفاءة انتاجها السم المذكور على حبوب الشعير وأظهرت النتائج (جدول 5) ان هناك فروقاً واضحة فيما بين العزلات في مقدرتها على انتاج السم FB₁ على حبوب الشعير رغم ان جميع العزلات انتجت تراكيز واطئة نسبياً مما يؤكد ان حبوب الشعير هي وسط غير ملائم لانتاج السم FB₁. في حين ان لنوعية المغذيات التي توفرها المادة الأساس للفطر تأثيراً واضحاً في عملية تخليق السم كما يعد نوع العزلة أحد العوامل التي تؤثر في إنتاج السم الفطري

جدول 5: تراكيز السم نيومنسرين B₁ (FB₁) المنتجة على حبوب الشعير من قبل خمسة عزلات للفطر

تركيز السم FB ₁ المنتج مكغم/غم	رقم العزلة
10.1	1
10.2	2
6.4	3
7.5	4
9.0	5

النتائج تمثل معدل قراءة ثلاثة مكررات.

أشار مغلس (5) الى ان الفطر *F. moniliforme* انتج 593 مكغم/غم على وسط الذرة الصفراء كما وجد Desjardins وجماعته (12) ان الفطر *F. moniliforme* انتج كميات كبيرة من السم FB₁ بلغت 2980

مكغم/غم عند تنمية الفطر على بيئة الرز في حين أكد Nelson وجماعته (18) ان الفطر المذكور أنتج تراكيزاً واطئة من السم FB₁ على وسط الدخن تراوحت بين 0.40 مكغم/غم. فضلاً عن ذلك توجد عوامل أخرى لا يمكن تجاهلها في انتاج الفطر *F. moniliforme* للسم FB₁ منها النشاط المائي aw و ضغط الأوكسجين ودرجة الحرارة والرطوبة النسبية (16).

جدول 6: تأثير استخدام كل من هيدروكسيد الكالسيوم، الفحم المنشط وسكر الفركتوز في إزالة السم فيومنين B₁

المادة المستخدمة للإزالة	التركيز (%)	تركيز السم FB ₁ قبل اضافة المادة المزيل	تركيز السم FB ₁ بعد اضافة المادة المزيل (ppb)	نسبة الإزالة (%)	LSD 0.05
هيدروكسيد الكالسيوم	1 2	500 500	96.5 76.5	80.7 84.7	7.9
الفحم المنشط	1 2	500 500	226.5 209.0	54.7 58.2	2.9
سكر الفركتوز	1 2	500 500	392.5 375.5	21.5 24.9	4.6

النتائج تمثل معدل قراءة ثلاثة مكررات.

بينت نتائج تقدير السم FB₁ (جدول 6) كفاءة المواد المستخدمة في إزالة السم FB₁ من حبوب الشعير وان هيدروكسيد الكالسيوم هو الأكفأ يعقبه الفحم المنشط ثم سكر الفركتوز. كما لوحظ ان مضاعفة تركيز المادة المزيل من 1-2 % أدى الى رفع نسبة الإزالة بحدود 3.4-4% أن التحليل الاحصائي يؤكد معنوية المعاملات عند (0.05) في إزالة السمية من الوسط. أشار Munkvold و Desjardins (17) الى أن معاملة الحبوب الملوثة بالسم FB₁ باستخدام محلول هيدروكسيد الكالسيوم وبأستخدام الحرارة يمكن أن يختزل 95% من السم FB₁ لتحلله مائياً بتأثير القاعدة.

أما الفحم المنشط فقد أشار مغلس (5) الى ان نسبة الإزالة بلغت 63% عند المعاملة بمقدار 2% من الفحم المنشط، وقد أتفقت هذه النتائج مع دراسات قام بها Galvano وجماعته (13) حيث ذكروا ان تأثير الفحم المنشط يكون ناجماً عن استقرار جزيئات السم FB₁ في المسافات البيئية لحبيبات الفحم او بتكوين أواصر بين المجموعات الفعالة للفحم والسم الفطري (7).

أما آلية إزالة سكر الفركتوز للسم FB₁ فقد تعزى الى اختزال مجموعة الأمين الأولية في جزيئة السم FB₁ ومن ثم تحويله الى مركب أقل سمية (17).

خلصت الدراسة الى امكانية خفض مستوى السم فيومنين B₁ في الشعير باستعمال هيدروكسيد الصوديوم والفحم المنشط وسكر الفركتوز.

المصادر

- 1- الدليمي، خلف داود (1988). علم الأحياء المجهرية للأغذية. الجزء العملي دار الكتب للطباعة والنشر جامعة الموصل، نينوى-العراق.
- 2- العمري، موفق وهاني عرموش (1999). الأعشاب في كتاب. دار نفائس للنشر والتوزيع، دمشق- سوريا.
- 3- اليونس، عبد الحميد احمد وتقى شاكرا الشماع (1990). محاصيل حبوب ويقول نظري وعملي. دار الكتب للطباعة والنشر. جامعة بغداد- العراق.
- 4- قحطان، فتحى عبدة عبد الله (2002). الكشف عن سموم أفلا B₁ و B₂ وسم أوكرا A في الذرة الصفراء وبعض منتجاتها. رسالة ماجستير - كلية الزراعة- جامعة بغداد.

- 5- مغلس، محمود احمد عبد القادر (2004). الكشف عن الفيومنز B₁ وأمكانية إزالة سميته في حبوب الذرة الصفراء وتأثيراته الحيوية في الطيور الداجنة. أطروحة دكتوراه - كلية الزراعة-جامعة بغداد.
- 6- AO.A.C. (1984). Official Methods of Analysis 14th ed. Washington. DC. Association of Official Analysis Chemists.
- 7- Alexander, H.; F. Stefan; K. Othmar and D. Hans (2001). Mycotoxin detoxication of animal fe-ed by different adsorbents. Toxicology Letters, 122:119-188.
- 8- Baliukoniene, V.; B. Bakutis and H. Stankeviens (2003). Mycological and Mycotoxicological evaluation of grain Ann. Agric. Enviro. Med. 10:223-227.
- 9- Barnett, H. L. and B. H. Barry (1972). Illustrated genera of imperfect Fungi. Third Edition.
- 10- Benzuidenhout, S.C.; W. C. A. Gelderblom; C. P. Grost-Allman; R.M. Hork; W.F.O. Marasas; G. Spiteller and R. Velggar (1988). Structure elucidation of the fumonisins mycotoxins from *Fusarium moniliforme*. J. Chem. Soc. Chem. Comun.,743-745.
- 11- Desjardins, A. E.; R. D. Plattner; O. D. Shackeford; J. F. Leslle and P. E. Nelson (1992). Hertability of fumonisin B₁ production in *Gibberella fujukuroi* mating population. Appl. Enviro. Microbiol., 58:2799-2805.
- 12- Desjardins, A. E.; H. K. Manandhar; R. D. Plattner; G. G. Manandhar; S. M. Poling and C. M. Maragos (2000). *Fusarium* species from Nepalese rice and production of mycotoxins and Gibberelic Acid by selected species. Appl. and Environ. Microbiol., 66(3): 1020-1025.
- 13- Galvano, F.; A. Pietri; T. Bertuzzi; M. Bogannon; L. Chies; A. Angelis and M. Galavano (1997). Activated carbons in vitro affinity for fumonisin B₁ and relation of adsorption ability to physicochemical parameter, J. Food Prot., 61:469-475.
- 14- Marasas, W.F.O. (2001). Discovery and occurrence of the fumonisins: A historical prespective. Environmental health Prespective 109: 239-243.
- 15- Meister, U.; H. Symmank and H. Dahlke (1996). Investigation and evaluation of the contamination of native and imported cereals with fumonisins. Z. Lebensm Unters Forsch., 203:528-533.
- 16- Miller, J. D. (2001). Factors that effect occurrence of fumonisin. Environ, Health Porsp., 109:321-324.
- 17- Munkrold, G. P E. A. and Desjardis (1997). Fumonisin in maize. Plant Dise., 81:556-564.
- 18- Nelson, P. E.; R. D. Plattner; D. D. Shackel Ford and A. E. Desjardins (1991). Production of fumonisins by *Fusarium moniliforme* strains from various substrates and Geographic Areas. App. Environ. Microbiol., 2410-2412.
- 19- Patel, S.; M. C. Hazel; A. G. M. Winterton; E. A. Gleadle (1997). Surveillance of fumonisims in U.K. maiz-based foods and other cereals. Food Add. Contam., 14(2): 187-197.
- 20- Ross, P. F.; L. G. Rice; R. D. Plattner; G. D. Osweiler; T. M. Wilson; D. L. Owen; H. A. Nelson and J. L. Richard (1991). Concentration of fumonisin B₁ in feeds associated with animal health problems. Mycopathologia. 119: 129-135.
- 21- Ross, P. F.; L. G. Rice; R. D. Plattner; G. D. Osweiler; T. M. Wilson; D. L. Owen; H. A. Nelson and J. L. Richard (1991). Concentration of fumonisin B₁ in feed associated with animal health problems. Mycopathologia, 114: 129-135.

- 22- Samson, R. A. and E. S. Van Reenen-Hoekstra (1988). Introduction to food-borne fungi. 3rd ed. Contra albureau, voor Schimme lectures, Baar. Delf Institute of the Royal Netherlands Academy of Arts and Science, The Netherlands
- 23- Scott, P. M. (1984). Effects of food processing on Mycotoxins. J. of Food Protection. 77(6):489-499.
- 24- Stell, R. G. and J. H. Torrie, (1980). Principles and procedures of statistics Mc. Graw Hill book. Comp. INC. USA.
- 25- Visconti, A. (2001). Problems associated with *Fusarium* mycotoxins in cereals. Buletin of the Institute for comprehensive Agricultural Sciences. Kinki University, 9: 39-55

DETECTION OF FUMONISIN B₁ IN BARLEY AND DETOXIFICATION BY SOME MATERIALS

A. I. Yahya*

K. A. Al-Obaidy**

R. S. Suhail*

ABSTRACT

The study aimed to detect both fungal contamination and fumonisin B₁ (FB₁) concentration in local Barley. The ability of five isolates from *Fusarium moniliforme* to produce FB₁ were tested. The effect of some materials to detoxify FB₁ were also studied. Genera of filamentous fungi were isolated from barley grains were *Aspergillus*, *Penicillium*, *Alternaria*, *Mucor*, *Fusarium*, *Rhizopus*, *Cladosporium*, *Helmenthosporium*, *Stemphylium* and *Ulocladium*. Most of the barley samples collected through out the investigation were free from FB₁ and four samples had traces concentration; two samples from Karkuk region contained 0.01 mg/g and two samples from Mousel region contained 0.01, 0.02 mg/g. Five isolates of *F. moniliforme* were ranged tested for production of FB₁ on barley and the concentrations were between 6.4-10.2 Mg/g. Using Calcium hydroxide, Charcol and Fructose at two concentrations (1 and 2%) were resulted in detoxifying FB₁ by 80.7, 84.7%, 54.7, 58.2% and 21.5, 24.9% respectively.

Part of M. Sc. thesis of the third author.

* College of Agric.- Baghdad Univ. – Baghdad, Iraq.

** Cereals Trade Co., Ministry of Trade- – Baghdad, Iraq .