

السموم الفطرية

النظرية والمفهوم العام

إعداد

د. عدي نجم اسماعيل

أستاذ مساعد

قسم وقاية النبات

كلية الزراعة-جامعة بغداد

2014

السموم الفطرية: النظرية والمفهوم العام

إعداد

د. عدي نجم اسماعيل مطني
أستاذ مساعد/أمراض نبات وسموم فطرية
قسم وقاية النبات- كلية الزراعة/جامعة بغداد

2014

المقدمة

بسم الله الرحمن الرحيم والحمد لله والصلوة والسلام على رسول الله صلى الله عليه وسلم، يعتبر علم السموم الفطرية من العلوم الحديثة نسبياً مقارنة بالعلوم الأخرى، يهتم بدراسة مركبات الأيض الثنوي للفطريات السامة للإنسان والحيوان والنبات. عرفت السموم الفطرية عبر التاريخ من خلال حالات التسمم التي تعرض لها الإنسان عند تناول العراةين السامة وحدوث حالات الوفاة نتيجة التسمم، لكن لم تعرف مركباتها السامة في حينها، كما حدثت عبر التاريخ العديد من الكوارث نتيجة حالات التسمم بالسموم الفطرية كالتسمم الأركوتي أو حريق سانت انتوني St. Anthony's fire عام 430 قبل الميلاد، اذ سجل كمرض ناتج عن تناول غذاء ملوث بال أجسام الحجرية لفطر الإركوت. تشير الدراسات إلى أن مرض *Stachybotrys* هو أول حالة تسمم ناتجة عن الفطر *Stachybotryotoxicosis chartarum*، سجل في أوكرانيا عام 1930، نتيجة تغذية الخيول على قش ملوث بالفطر *S. chartarum*. خلال الحرب العالمية الثانية ظهرت أعراض مرض في روسيا تمثلت بأعراض نقص وتسمم كريات الدم البيضاء (ATA) Alimentary Toxic Aleukia (ATA) نتيجة التعرض لأحد سموم الترايكوتوكسينات وهو T2-Toxin. بدأ علم السموم الفطرية ببداية حقيقة عام 1960، عندما حدثت كارثة التسمم على أفراس الديكة الرومية عند تغذيتها على أحد مكونات العليةقة (فستق الحقل البرازيلي) الملوثة بسموم الافلاتوكسينات. وبدأت بعدها تتوالى الدراسات، ويعد هذا التاريخ هو البداية الحقيقة لعلم السموم الفطرية الذي صب إهتمامه بدراسة تأثيرها في صحة الإنسان والحيوان والنبات، وسبل تحطيمها وإبطال سميتها.

الهدف من هذا الكتاب جاء نتيجة الحاجة الماسة لوضع مفهوم شامل لعلم السموم الفطرية بين يدي المهتمين بهذا الجانب، فضلاً عن ان العديد من الكتب العربية المؤلفة في هذا المجال تتمحور حول جوانب محدودة بهذا الموضوع. أملين ان تكون قد وفقنا لذلك وكأضافة نوعية الى مكتبتنا العربية والله الموفق.

المؤلف

ا لٰ ه د ا ء

إلى الشموع التي خاتمت في حبريا،.....

لتنير كل نطوة في درينا

لتحلل كل عائق أمامنا

فكانوا رسلاً للعلم والأخلاق

شكراً لكم جميعاً

"كُن عالماً.. فإن لم تستطع فكُن متعلماً.. فإن لم تستطع فأحبِّ العلماء.. فإن لم تستطع فلا تبغضهم"

المؤلف

رقم الصفحة	الموضوع
1	الفصل الاول
1	علم السموم
2	كيف تدخل المادة السامة الى داخل الجسم
2	الجهاز الهضمي
3	الجهاز التنفسى
3	الجلد
4	ما هو مصير المواد السامة داخل الجسم
6	الفصل الثاني
7	المقدمة
8	لمحة تاريخية
10	الخسائر الناجمة عن السموم الفطرية
13	طرق التعرض للتسمم بالسموم الفطرية
13	أنواع حالات التسمم الناجمة عن الفطريات السامة أو منتجات أيضها الثانوية
14	تصنيف الفطريات المرافقة للحبوب في المخزن
14	العوامل المؤثرة في نمو الفطريات بالمخزن
15	العوامل المؤثرة على إنتاج السموم الفطرية
22	أهم مميزات السموم الفطرية
23	تقسيم وتصنيف السموم الفطرية
25	أعراض التسمم بالسموم الفطرية
28	الفصل الثالث
30	المقدمة
32	الفطريات السامة و منتجاتها الآيضية الثانوية
32	السموم المنتجة داخل انسجة الفطريات السامة
32	<i>Amanita phalloides</i>

34	<i>Amanita muscaria</i>
36	<i>Amanita ocreata</i>
36	<i>Amanita bisporigera</i>
38	<i>Amanita virosa</i>
38	<i>Amanita verna</i>
39	<i>Agaricus xanthodermus</i>
40	<i>Claviceps purpurea</i>
41	السموم الفطرية المنتجة خارج جسم الفطريات
42	سموم الافلاتوكسينات
43	سم الافلاتوكسين B1
48	سم الافلاتوكسين B2
49	سم الافلاتوكسين G1
50	سم الافلاتوكسين G2
51	السموم المتأينة عن سموم الافلاتوكسين
56	سم الاوكراتوكسين OT
57	سم الاوكراتوكسين A
59	سموم الفيومونوزينات Fumonisin
62	سموم الترايكوثيرينات
66	مجموعة سموم الترايكوثيرين A
66	سم الـ HT2-Toxin و T2-Toxin
68	سم الـ (DAS) Diacetoxyscirpenol
69	مجموعة سموم الترايكوثيرين B
69	سم الـ (DON) Deoxynivalenol
72	سم الـ (NIV) Nivalenol
73	سم الـ (ZEA) zearalenone
77	سم الـ (α -ZAL) (α -zearalanol) Zeranol
78	سم الـ Citrinin

79	Patulin
80	سمى الـ Alternariol monomethyl ether (AME) و Alternariol (AOH)
81	سم الـ Tenuazonic Acid
82	سم الـ Moniliformin
83	سم الـ Beauvericin
85	سم الـ Sterigmatocystin
85	سم الـ Fusaric acid
86	سم الـ Cyclopiazonic acid
87	سم الـ Penicillic acid
89	آلية التأثير لبعض أنواع السموم الفطرية في النظم الحيوي
110	الفصل الرابع
112	طرق أخذ العينات
116	الوحدة الأساسية للنموذج
117	العينات الثابتة Static Lots
118	العينات المتحركة Dynamic Lots
121	طحن العينات
122	الأستخلاص
123	الطريقة الأولى للإستخلاص من مادة سائلة
123	الطريقة الثانية: الإستخلاص باستخدام أجهزة استخلاص الميكانيكية
124	الطريقة الثالثة: استخدام موجات المايكروويف
124	الطريقة الرابعة: استخدام الموجات فوق الصوتية
126	تنظيف العينة من الشوائب
126	Solid-Phase Extraction (SPE)
127	(MSPD) Matrix solid phase dispersion
128	أعمدة الفصل المناعية (IAC) Immunoaffinity chromatography
129	الأعمدة المناعية فائقة الترشيح (IUF) Immuno-ultrafiltration
130	Sol-Gel-Based Immunoaffinity Chromatography

131	Molecular Imprinted Polymers (MIP)
132	Aptamers
132	طرق الكشف عن السموم الفطرية
132	الطرق الكروماتوغرافية Chromatography Methods
132	クロマトグラフィー による 薄層クロマトグラフィー (TLC)
134	クロマトグラフィー 気相 (GC)
135	クロマトグラフィー 液相 (GLC)
136	クロマトグラフィー 液相-液相 (Liquid-Liquid Chromatography)
137	クロマトグラフィー 高速 (HPLC) Liquid Chromatography
138	クロマトグラフィー シリコーン (Silicone)
138	ELISA (Enzyme Linked Immuno-Sorbent Assay)
139	アッセイ バンド (Immune Strip)
142	PCR (Polymerase Chain Reaction)
150	第五章
151	概要
151	霉菌毒素の作用機序と食品中の存在
151	化学的除去法
151	アノニア化 (Ammoniation)
152	オゾン化 (Ozonization)
153	過酸化水素 (Hydrogen Peroxide)
153	メチルアミン (Methylamine)
154	次亜塩素酸ナトリウム (Sodium Hypochlorite)
154	カルシウムヒドロキサイドとフォルマdehyde による カルシウム
154	強酸
155	抗酸化剤 (Antioxidant)
155	物理的除去法

155	الطرق الميكانيكية
155	الأستخلاص باستخدام المذيبات العضوية
156	الحرارة
156	الإشعاعات
156	المدصات الفيزيائية
158	الطرق الإحيائية
158	الفطريات والخمائر
162	البكتيريا
162	المستخلصات والمنتجات النباتية
163	طرق مكافحة الفطريات في المخزن
169	الفصل السادس
170	مفهوم تأثير السموم الفطرية في أنسجة النباتات
171	سموم عامة التأثير Non-host-selective fungal phytotoxins
172	سموم خصوصية العائل Host-specific toxins (HST)
172	آليات تأثير السموم الفطرية كـ Phytotoxic في النسيج النباتي
172	1- تثبيط عمل الأنزيمات
173	2- التداخل مع الأغشية الخلوية
173	3- تثبيط استجابات دفاعات العائل
180	الفصل السابع
181	نبذة تعريفية عن تقانة النانو
184	محولات الطاقة الضوئية Optical transducers
185	محولات متحسس الكتلة Mass sensitive transducers
186	تطبيقات النانوتكنولوجى في تحطيم السموم الفطرية
190	الفصل الثامن
191	التغيير المناخي والسموم الفطرية
198	ملحق .1
205	ملحق .2

232	3. ملحق
255	4. ملحق

الفصل الأول

علم السموم

كيف تدخل المادة السامة إلى داخل الجسم

الجهاز الهضمي

الجهاز التنفسي

الجلد

ما هو مصير المواد السامة داخل الجسم

علم السموم Toxicology

هو العلم الذي يبحث في طبيعة المواد السامة، وآلية تأثيرها، وأعراضها الضارة على الكائنات الحية، وطرق علاجها. السموم Toxins هي مواد كيميائية متعددة المصادر، منها ما يكون نباتي أو حيواني أو معدني. تعتمد حالة التسمم على جرعة المادة السامة ومدة التعرض لها، إذ أن كل مادة في الكون سامة ولكن تحدد سميتها الجرعة. فقد تكون السمية حادة Acute toxicity وتحت هذه الحالة عند التعرض لجرعة عالية من السم في وقت قصير وتظهر مباشرة بعد التعرض للسم، وتكون ذات تأثيرات قاتلة في أغلب الأحيان، أو سمية مزمنة Chronic toxicity وتحت هذه الحالة عند التعرض لتركيز قليلة من المادة السامة ولفترات طويلة قد تمتد لسنوات، إذ تظهر أعراضها على شكل سرطانات أو تلبيفات في الأعضاء الداخلية. وعلى هذا الأساس تصنف السموم حسب الجرعة النصفية القاتلة LD₅₀ وهي الجرعة التي تقتل نصف حيوانات التجربة، إلى شديدة السمية وعالية السمية ومتوسطة السمية وقليلة السمية وغير سامة وغير ضارة.

يعتمد تقدير المادة السامة على عدة عوامل منها ذات علاقة بالمادة السامة، تركيبها الكيميائي والفيزيائي ومقدار ثبات المادة السامة ومقدار ثباتها بالماء والمذيبات العضوية. وعوامل تتعلق بظروف التعرض للسم كالجرعة وتركيزها، وطريقة التعرض للمادة السامة، وعدد مرات التعرض ومدة التعرض. فضلاً عن عوامل تتعلق بالكائن الحي كنوع الحيوان، وعمره، وزنه، وجنسه. وعوامل بيئية كدرجة الحرارة والرطوبة والضغط الجوي وشدة وفترة الإضاءة ونوع التغذية.

كيف تدخل المادة السامة إلى داخل الجسم
تأثير المواد السامة حسب طريقة التعرض لها ودخولها للجسم الحي، بالطرق الآتية:

الجهاز الهضمي

تدخل الجهاز الهضمي عن طريق الفم مع المواد الغذائية الملوثة بالسموم، ويساعد اللعاب الامامي على زيادة امتصاص المادة السامة. تصل المادة السامة إلى المعدة التي تعتبر مكان هضم المواد الغذائية، هناك مواد ومركبات محددة يحدث لها امتصاص من قبل جدران المعدة ومنها السموم. تعتبر الأمعاء الدقيقة المكان الرئيسي لأمتصاص المواد الغذائية المهضومة في المعدة ومنها إلى مجرى الدم. يحدث في القسم الأخير من الجهاز الهضمي وهو الأمعاء الغليظة أمتصاص ضئيل لبعض المواد، جميع هذه المواد تنتقل إلى مجرى الدم وبالمحصلة النهائية تصل إلى عضو الكبد، حيث تتعرض فيه السموم للعديد من التحولات الكيميائية بفعل الانزيمات.

الجهاز التنفسي

تصل المواد السامة إلى مجرى الدم عن طريق الجهاز التنفسي من خلال إستنشاق المواد السامة سواء كانت على شكل غاز أو سائل أو صلب، اذ تخترق المواد السامة أغشية الحويصلات الرئوية وبالتالي تصل إلى مجرى الدم. لا تتعرض السموم إلى أي تغيرات او تجولات في تركيبها، وذلك لعدم وجود نشاط أنزيمي، وهذا يجعل التعرض لمثل هذه الحالات من التسمم خطيرة وذات تأثير مباشر، يظهر فيها اعراض التسمم بعد لحظات من التعرض للمادة السامة.

الجلد

يشكل الجلد حوالي 16% من وزن جسم الإنسان البالغ، وتتلخص وظيفته في حماية الجسم من الظروف البيئية والجراثيم والمواد الكيميائية السامة. ويكون الجلد من طبقتين البشرة والأدمة، وتكون البشرة طبقة غير نفاذة وهي عبارة عن طبقة ميتة من الخلايا. أما طبقة الأدمة فتحتوي على الأعصاب والأوعية الدموية وهي نفاذة لجميع المواد الكيميائية بجميع أشكالها. لذا إن سلامة الجلد من الجروح والخدوش والتقرحات يمكن حدوث حالات التسمم عند التعرض لبعض أنواع السموم باللامسة. لكن هناك بعض أنواع السموم التي تذوب في

المواد الدهنية التي تفرزها الغدد الدهنية على الجلد، وهذا يسهل دخول وإمتصاص السموم عبر قنواتها وبالتالي دخولها في مجرى الدم.

ما هو مصير المواد السامة داخل الجسم

تمتص المركبات السامة داخل الجسم وتصل إلى مجرى الدم عن طريق آليات متعددة منها الأنشار الميسر والأنشار الفعال والترشيح. تنتقل المواد السامة عبر مجرى الدم وتنشر في أنسجة الجسم المختلفة وبالنهاية تتراكم في عضو أو نسيج معين، ويعتمد ذلك على نوع المادة السامة ودرجة قطبيتها، فالسموم القطبية التي تذوب في الماء تنتشر في جميع أنحاء أنسجة الجسم، أما السموم غير القطبية (الذائبة في الدهون) فإنها تخزن في الأنسجة الدهنية (الشحوم) أو المراكز العصبية والأعضاء الغنية بالدهون.

تتعرض أغلب السموم إلى عمليات الأيض لتقليل سميتها وذلك من خلال تحويلها إلى مركبات قطبية ذائبة في الماء لكي يسهل على الجسم التخلص منها وطرحها خارج الجسم عن طريق البول. تحدث أغلب عمليات الأيض للسموم (أكسدة وأختزال) في عضو الكبد، والذي يعتبر مصفى للدم من السموم والمواد الغير مرغوب فيه بواسطة الإنزيمات الميكروسوامية. تطرح السموم خارج الجسم بعد إخضاعها لعمليات الأيض داخل الجسم بعدة طرق، منها الأطراح الكلوي ويكون ذلك عن طريق البول أو عن طريق الجلد كالترقق، أو عن طريق الجهاز الهضمي، إذ تطرح مع البراز، أو عن طريق الحليب من خلال الغدد اللبنيّة، وبذلك تشكل خطراً كبيراً على الأطفال الرضع.

المراجع

- جبر، ريم محمود. 2008. علم السموم والتربياق. مكتبة المجتمع العربي للنشر والتوزيع. ص 149.
- القماز، سمير غازي. 2003. علم السموم. دار صفاء للنشر والتوزيع. ص 263.

الفصل الثاني

المقدمة

لمحة تاريخية

الخسائر الناجمة عن السموم الفطرية

طرق التعرض للتسمم بالسموم الفطرية

أنواع حالات التسمم الناتجة عن الفطريات السامة أو منتجات أيتها الثانوية

تصنيف الفطريات المرافقة للحبوب في المخزن

العوامل المؤثرة في نمو الفطريات بالمخزن

العوامل المؤثرة على إنتاج السموم الفطرية

أهم مميزات السموم الفطرية

تقسيم وتصنيف السموم الفطرية

أعراض التسمم بالسموم الفطرية

المقدمة

يطلق على منتجات الأيض الثنوي الناتجة من الفطريات السامة بالسموم الفطرية Mycotoxins، **السموم الفطرية** هو أي منتج ثانوي سام ناتج عن عمليات الأيض الثنوي للفطريات، وله المقدرة على إحداث آثار ضارة على الكائنات الحية (إنسان، حيوان، نبات) عند ابتلاع أو إستنشاق، أو التعرض (الملامسة) لهذه المركبات. تنتج السموم الفطرية من قبل الفطريات المنتجة لها في كثير من الأحيان عندما يتعرض الفطر المنتج للسم إلى ظروف غير ملائمة أو المنافسة على الغذاء والمكان. يطلق على مجموعة السموم الناتجة من النباتات السامة بالـ Phytochemicals، أما السموم الناتجة من الحيوانات يطلق عليها Zootoxin، أما مركبات الأيض الثنوي السامة للكائنات الحية الدقيقة فيطلق عليها مصطلح المضادات الحيوية Antibiotics. إن الحالة أو الاعراض المرضية التي تظهر على الإنسان أو الحيوان الناتجة عن تناول أغذية ملوثة بالسموم الفطرية يطلق عليها Mycotoxicoses. معظم السموم الفطرية عبارة عن مركبات هيدروكربونية حلقة (Aromatic hydrocarbon)، ونادراً ما تكون ذات سلسل مفتوحة (Aliphatic hydrocarbon). كما أن وزنها الجزيئي يتراوح بين 70-710 دالتون، ونتيجة لأنخفاض وزنها الجزيئي، لذا تعتبر مقاومة للظروف البيئية القاسية (مستقرة)، بالإضافة إلى إنها غير أنتجينية، أي بمعنى إنها لا تملك المقدرة على تحفيز الجهاز المناعي للأنسان أو الحيوان لأنتاج الأجسام المضادة ضد هذه السموم. تنتج السموم الفطرية أما داخل جسم الفطر ويطلق عليها في مثل هذه الحالة Endotoxin، أو يفرز الفطر السم خارج الجسم في الوسط النامي فيه الفطر ويطلق عليه في مثل هذه الحالة Exotoxin. نتيجة للزيادة المضطربة للسكان، لذا بات من الضروري زيادة الانتاج للحاصلات الزراعية بشكل مكافٍ وعمليات تصنيع وحفظ الأغذية لتوفير وسد الطلب للأحتياج العالمي من الغذاء، هذا أدى بالنتيجة إلى زيادة أحتمالية مخاطر تلوث الغذاء بالسموم الفطرية.

تقسم مركبات الأيض الثنوي المنتجة من قبل الفطريات إلى خمسة مجاميع حسب المسارات الأيضية إلى:

- 1- الأيض المشتق من سكر الكلوکوز، ويشمل بعض أنواع السكريات المعقدة والببتيدات السكرية والكحولات السكرية وغيرها.
- 2- الكيتيدات المتعددة Polyketides والفينولات المشتقة من تفاعلات Acetyl-CoA في مسار Acetate-Malonate في تخليق الأحماض الدهنية.
- 3- التربينات المشتقة من تفاعلات Acetyl-CoA في مسار Mevalonic acid.
- 4- الفينولات المشتقة من مسار Shikimic acid في تصنيع الأحماض الأمينية العطرية.
- 5- مختلف مسارات تصنيع الأحماض الأمينية الأخرى.

لمحة تاريخية

يركز علم السموم الفطرية في الأصل على الآثار الصحية لتناول الفطريات اللحمية السامة والفطريات المجهرية النامية على المواد الغذائية المعدة كغذاء للإنسان والأعلاف الحيوانية. تحضى السموم الفطرية أهمية كبيرة في الأونة الأخيرة بسبب المشاكل التي تحدثها على صحة الإنسان والحيوان، بهذا مهد الطريق للمزيد من العمل والدراسات للكشف عن هذه السموم وسبل تحطيمها بالوسائل الأمينة.

أستعرضت الأدبيات الكوارث التي حدثت عبر التاريخ نتيجة لمشاكل السموم الفطرية. فقد سجل التسمم الأرکوتی أو حريق سانت انطونی St. Anthony's fire كما تطلق عليه المصادر التاريخية في إشارة إلى الرهبان الذين إعْتَدُوا بضحايا حالة التسمم، وكذلك الأعراض الناتجة عن التسمم والتي تتمثل بأعراض تشبه الحرائق الشديدة في الأطراف. التسمم الأرکوتی واحدة من أقدم الامراض عرف وسجل كمرض ناتج عن تناول غذاء ملوث بالاجسام الحجرية لفطر الأرکوت. في عام 430 قبل الميلاد ذكرت السجلات عن حالات تسمم في أفراد جنود الجيش الأسبارتني في إثينا، كما ظهرت نفس الأعراض المرضية عام

1093 حالات تسمم مشابهة لحالة مرض سانت أنتوني. في فرنسا 1673م. يرتبط هذا المرض مع إستهلاك الحبوب المصابة والملوثة بالأجسام الحجرية المنتجة من الفطر *Claviceps purpurea*. مؤخرا وضعت منظمة إدارة الأغذية والعقاقير الدولية قيوداً ورقابة صارمة على مستويات قلويد الاركتين المسبب لهذا المرض في طحين المعد للأسهلاك البشري. كما سجلت حالة التسمم *Stachybotryotoxicosis* لأول مرة في أوكرانيا عام 1930 ناتجة عن عفن *Stachybotrys chartarum* كما اشارت المصادر نتيجة تغذية الخيول على قش مصاب بالفطر *S. chartarum*, إذ أثبتت نتائج التحليل أحتواه على سموم الترايكوكسين. الأعراض شملت تهيج الفم والأنف وقنوات الجهاز التنفسى والجهاز الهضمى، غالباً ما يموت الحيوان في غضون 24 ساعة.

ظهر مرض في روسيا خلال الحرب العالمية الثانية سبب نقص أو تسمم كريات الدم البيض *Alimentary Toxic Aleukia (ATA)* المتسبب عن أحد سموم الترايكوكسينات وهو *T2-Toxin*, إذ ان 10% من السكان القرية والماشية التي تعرضت لهذا السم ظهرت عليها أعراض المرض, والتي غالباً ما أدت إلى الموت. يتسبب هذا المرض عن تناول الحبوب المصابة بالفطر *Fusarium poae* و *F. sporotrichioides*, تتضمن الأعراض نزف تحت الجلد وإنخفاض في عدد كريات الدم البيض وتعطل في عمل الأعضاء الداخلية للجسم.

سم الأفلاتوكسين يعتبر الأكثر شهرة من بين كل السموم الفطرية، وهو واحد من أكثر المركبات المسبة للسرطان منتجة من أصل طبيعي. انتشر في عام 1952 تسمم ناتج عن استهلاك ذرة صفراء متعدنة من قبل الخنازير المعدة للتربية في جنوب الولايات المتحدة الأمريكية. وفي عام 1960، أطلق عليه *X-Disease* (المرض الغامض) الذي أدى إلى موت 100,000 من أفراد طيور الديكة الرومية في إنكلترا. تنتج سموم الأفلاتوكسين من قبل الفطر *Aspergillus flavus* و *A. parasiticus* و *A. nomius*. تمتاز أعراض التسمم الناتج عن تناول غذاء ملوث بسموم الأفلاتوكسين بفقدان الشهية والخمول، وضعف العضلات ونزف وتاخر الكبد وأحقان الكلى وسرطان الكبد.

مرض الرز الأصفر أو كما يطلق عليه Shoshin kakke كان سائداً في اليابان خلال فترة الحرب الصينية اليابانية وبعد الحرب العالمية الثانية. يتسبب المرض عن استهلاك الرز المصايب بالفطر *Penicillium citreoviride* الذي ينتج سم الـ Citreoviridin، حيث تضمنت الأعراض الشلل، ضرر في الأوعية الدموية القلبية وفشل في الجهاز التنفسى.

التسمم الناتج عن الأوكراتوكسين أرتبط ظهوره في دول البلقان، إذ تمثلت الأعراض في اعتلال الكلية، وأمراض الكلى القاتلة للشباب الذين يعيشون بالقرب من نهر الدانوب. الأوكراتوكسين سم كلوي قوي ويعتبر أيضاً من السموم الكبدية. في عام 1920 انتشر المرض أيضاً في الدنمارك في الخنازير التي تعد حساسة لهذا السم. الفطر *Penicillium ochraceus* و *P. verrucosum* هما المسؤولان عن إنتاج السم في محاصيل الحبوب والفاصلوليا المجففة و فستق الحقل وحبوب البن الأخضر والقش. تشير التقديرات إلى أن معظم لحوم الخنزير المنتجة في أوروبا ملوثة بكميات ضئيلة من سم الأوكراتوكسين، وإن الفطر *P. verrucosum* هو الأكثر انتشاراً في المناطق الشمالية الباردة.

تشير العديد من المصادر أن هناك ما يربو عن 1500000 نوع فطري تنتج حوالي 3000000 من مركبات الأيض الثانوي، منها 30000 له علاقة بالسموم الفطرية، إلا أن المعروف من السموم الفطرية ما يقرب من 500 سم فطري.

الخسائر الناجمة عن السموم الفطرية

تراافق الحبوب والمنتجات المخزونة العديد من الكائنات الحية الدقيقة كالفطريات والخمائر والبكتيريا، حيث تتضاعف عند توفر الظروف الملائمة لنموها، مسببة تلف للمواد المخزنة، الذي بدوره يسبب خفض في نوعية المنتج، إضافة إلى التغيرات الكيمياوية الحاصلة في المنتج. تلعب الفطريات دوراً خطيراً خاصة خلال عمليات التخزين مقارنة مع الأحياء الدقيقة الأخرى. السموم الفطرية لها آثار اقتصادية كبيرة في العديد من المحاصيل الزراعية، خاصة القمح والذرة الصفراء وفستق الحقل والجوز وبذور القطن والشاي. إذ أن 25% من إنتاج محاصيل العالم هو ملوث بمركبات السموم الفطرية، مع خسائر سنوية تبلغ حوالي 1 مليار

طن متري من الأغذية والمنتجات الغذائية سنوياً الغير صالحة للأستهلاك حسب تقديرات منظمة الأغذية والزراعة الأمريكية.

يقدر إجمالي الخسائر السنوية الناتجة من تلوث الأغذية بالسموم الفطرية لعام 2003 من 0.5 - 1.5 مليار دولار ناتج عن التلوث بـ سم الأفلاتوكسين لمحصول الذرة الصفراء وفستق الحقل، وسم الفيومونوزين لمحصول الذرة الصفراء وسم الـ DON لمحصول القمح، بحسب تقدير مجلس العلوم والتكنولوجيا الزراعية (CAST) في الولايات المتحدة الأمريكية. ولا جل ذلك وضع العديد من البرامج الأدارية والاستثمار في مجال البحث من قبل الحكومة الفدرالية الأمريكية، لمنع او تقليل من التلوث الناتج عن السموم الفطرية في المحاصيل الزراعية ومنتجاتها، اذ أن لوزارة الزراعة الأمريكية مركز خدمة البحوث الزراعية (ARS) يدعم برنامج البحث في مجال السموم الفطرية بقيمة 17.7 مليون دولار مخصصة لـ 60 باحث فقط خلال السنة المالية لعام 2000.

كما إن تلوث المحصول بالسموم الفطرية بتركيز معينة محددة من قبل منظمة الغذاء والعقاقير (FDA) يخضع من قيمتها التسويقية، إذ أن كمية سم الأفلاتوكسين المسموح بتواجدها في المحاصيل الزراعية في الولايات المتحدة الأمريكية 20 جزء بالبليون، وفي الاتحاد الأوروبي 2 جزء بالبليون. تقدر الخسائر لسنة 2001 الناتجة عن تلوث محصول فستق الحقل بـ سم الأفلاتوكسين بحوالي 25 مليون دولار ومحصول القطن 4.3 مليون دولار والذرة الصفراء 15 مليون دولار والمكسرات 37 مليون دولار، أما التلوث الناتج عن سم الـ DON لمحصول الشعير 400 مليون دولار ولمحصول القمح مليار دولار سنوياً في الولايات المتحدة الأمريكية. كما قدرت الخسائر الناجمة عن السموم الفطرية في ثلاثة بلدان آسيوية (إندونيسيا، والفلبين، وتايلاند) حوالي 900 مليون دولار سنوياً، أما مجموع الخسائر الناجمة عن السموم الفطرية في المحاصيل الزراعية في أمريكا وكندا بحوالي 5 مليون دولار سنوياً.

بصفة عامة تصل السموم الفطرية إلى طعام الإنسان والحيوان عن طريق تلوث الغذاء بالفطر الذي ينتج هذه السموم، إذ تشجع المادة الغذائية نمو الفطر سواء أثناء مراحل الإنتاج المختلفة أو أثناء نقلها أو في فترة التخزين.

مجمل الخسائر الاقتصادية الناجمة عن التلوث بالسموم الفطرية وأضرار الأحياء المجهرية تتمثل بما يلي:

- 1- خسائر ناجمة عن الأصابة بالفطريات الممرضة للنبات والمنتجة للسموم الفطرية، إذ تخفض القيمة التسويقية للمحاصيل الزراعية الملوثة بالسموم الفطرية والتي تعد ملوثات يصعب إزالتها وبالتالي عدم صلاحيتها للأستهلاك البشري والحيواني.
- 2- انخفاض حيوية البذور ونسبة الأنابات بسبب إصابة الجنين بالفطريات، وهذا يؤدي إلى تأثير في عملية البزوغ الحقلية للبادرات، مما يعطي فرصة أكبر للمهاجمة من قبل فطريات التربة.
- 3- انخفاض القيمة التغذوية والتصنيعية للمواد المخزونة، إضافة إلى فقدان الوزن بسبب هدم المكونات الأساسية كتحلل الشويات أو البروتينات، مما ينتج أرتفاع نسبة الأحماض الدهنية المسئولة عن عملية الترذخ.
- 4- خسائر في الإنتاج الحيواني ذات صلة بالمشاكل الصحية أو أحياناً الموت نتيجة التلوث بالسموم الفطرية، إضافة إلى تأثيراتها الممرضة العديدة كحالات الأورام السرطانية في الكبد وتليف الكبد Neurotoxin أو تأثيرها على الأعصاب أو القصور الكلوي Nephrosis أو التسمم الجلدي Dermotoxin.
- 5- تكتسب المواد المخزنة كالحبوب المصابة رائحة ولوانا غير مرغوب بهما كأسوداد أجنة الحبوب أو الحبة بالكامل مما يقلل من قيمتها الاقتصادية.
- 6- تكاليف صحية للإنسان ناجمة عن الأمراض المختلفة التي تسببها السموم الفطرية.
- 7- تكاليف الإدارية على جميع المستويات للمحاصيل الزراعية للوقاية من السموم الفطرية.

8- تكاليف بحثية في مجال دراسة تأثيرات السموم الفطرية في الإنسان والحيوان والنبات وكيفية معالجتها.

طرق التعرض للتسمم بالسموم الفطرية

هناك العديد من طرق التعرض لحالات التسمم بمركبات السموم الفطرية والتي تؤدي إلى مجموعة من التأثيرات الصحية السلبية على الإنسان والحيوان. وتكون حالات التسمم بصورة التعرض المباشر عن طريق الملامسة المباشرة مع الجلد أو الاستنشاق أو الأستهلاك المباشر لغذاء ملوث بالسموم الفطرية، أو غير مباشر من خلال إستهلاك منتجات حيوانية تكون ملوثة بمتبقيات السموم الفطرية أو مشتقاتها كالحليب أو البيض أو اللحم للحيوانات التي تغذت سابقاً على أعلاف ملوثة بالسموم الفطرية. ويمكن ايجاز طرق التعرض للسموم الفطرية بالنقاط التالية:

- 1- التغذى على الأنواع السامة مع العراھين كالـ *Amanita spp* وغيرها.
- 2- إستهلاك غذاء سواء كان منتجاً نباتياً أو حيوانياً ملوث بالسموم الفطرية، مثل الحبوب الملوثة بسموم الأفلاتوكسينات أو الحليب الملوث باسم الـ AFM1 وغيرها.
- 3- إستنشاق الأبوااغ الفطرية للفطريات السامة قد يؤدي إلى ظهور حالات مرضية كالحساسية ، مثل أبواغ الفطر *A. fumigates*.
- 4- التعرض المباشر للفطريات السامة أو مركباتها السامة والتي تؤدي إلى حالات طفح جلدي أو حكة، كسموم الترايكوكتسينات التي تسبب طفح جلدي أو تقرحات نتيجة التلامس المباشر مع الجلد.

أنواع حالات التسمم الناتجة عن الفطريات السامة أو منتجات أيضها الثانوية يمكن تعريف حالات التسمم كل حسب المسبب، الذي يحدث حالة التسمم في الإنسان أو الحيوان، وتقسم إلى أربعة مجاميع وهي:

- 1 Mycetismus وهو حالات التسمم الناتجة عن تناول العراهين السامة.
- 2 Mycosis وهو الحالات المرضية الناتجة عن الإصابة بالفطريات الممرضة للإنسان أو الحيوان.
- 3 Mycotoxicosis وهي مجموعة الأمراض الناتجة عن تناول الأغذية الملوثة بالسموم الفطرية، سواء كان التعرض للسموم الفطرية بصورة مباشرة أو غير مباشرة.
- 4 Allergy وهي حالات التحسس الناتجة عن إستنشاق الأجزاء التكاثرية للفطريات كالأبوااغ أو التلامس المباشر لها أو لسمومها الفطرية، وتمثل حالات الربو والطفح الجلدي والتقرحات وغيرها.

تصنيف الفطريات المرافقة للحبوب في المخزن

يمكن تصنيف الفطريات المرافقة للحبوب في المخزن إلى:

- 1- فطريات حقلية: تصيب النباتات في الحقل فقط ولا تصيبها في المخزن، بل تكون محمولة على البذور أو على شكل غزل فطري كامن في الحبوب مثل *F. culmorum* و *Alternaria tenuissima* و *F. poae*.
- 2- فطريات حقلية مخزنية: تبدأ الأصابة في الحقل والتي تؤدي إلى خفض ملحوظ في طول مدة التخزين للمواد المخزونة مثل *Verticillium* و *Cladosporium cladosporioides* و *Iecanii*، قد لا تظهر للعيان هذه الفطريات لكنها تتکاثر وتسبب خسائر كبيرة في المخزن اذا توفرت لها الظروف المناسبة للنمو من رطوبة عالية ودرجات حرارة مرتفعة.
- 3- فطريات مخزنية: تصيب هذه الأنواع من الفطريات الحبوب والمواد المخزنة أثناء فترة التخزين، ومعظمها يكون قادرا على النشاط والنمو في حالة غياب وجود ماء حر وعلى أوساط ذات ضغط اوزموزي عالي، مثل الفطريات التابعة لجنس *Aspergillus* و *Penicillium*. أن أكثر فطريات المخزن شيوعا هو الفطر *A. flavus* الذي ينتج العديد من السموم الفطرية منها — *Aflatoxins*.

العوامل المؤثرة في نمو الفطريات بالمخزن

هناك العديد من العوامل تتدخل مع بعضها والتي تؤثر في نمو وتكاثر الفطريات في المخزن مسببة تدهور المحصول المخزن، من هذه العوامل:

- 1- درجة حرارة المخزن.
- 2- الرطوبة النسبية للمخزن.
- 3- المحتوى الرطوبى للمحصول المعد للتخزين.
- 4- درجة تلوث المواد المخزنة بالفطريات عند الخزن.
- 5- كمية المواد الغريبة والشوائب المرافقة للمحصول المعد للتخزين.
- 6- درجة إصابة المحصول المعد للتخزين بالحشرات أو الحلم.
- 7- درجة الضرر الميكانيكي للمنتج المعد للتخزين إذا كانت حبوب، نسبة الحبوب المكسرة أو ثمار مخدشة التي تكون أكثر عرضة للأصابة مقارنة بالسليمة منها.
- 8- طول مدة التخزين.

العوامل المؤثرة على إنتاج السموم الفطرية

تتوارد معظم الفطريات بشكل طبيعي في التربة والهواء ومن الصعب منع إتصالها بالمنتجات الزراعية، وللفطريات المنتجة للسموم الفطرية مقدرة على أن تنمو في بيئات متنوعة وتحت ظروف بيئية مختلفة. يتأثر نمو الفطريات بمجموعة من العوامل منها طبيعية وكيميائية وبيولوجية، وبالتالي تؤثر في إنتاج السموم الفطرية على المنتجات الزراعية، وفيما يلي شرح مختصر لبعض هذه العوامل:

أولاً- سلالة الفطر

ان كمية السم المنتج من قبل فطر معين يكون المسئول عن إنتاجه مورث محدد في المادة الوراثية للفطر، والتي تحمل جميع المعلومات للأزمة لإنتاج كمية ونوع معين من السم، لذلك نجد هناك أنواع فطريات تابعة لنفس الجنس لكن لها قابليات مختلفة في إنتاج سم معين وبتراكيز مختلفة، ويمكن أن توجد سلالات للفطر من نفس النوع غير قادرة على إنتاج السم رغم توفر جميع الظروف الملائمة لأنتجاج السم. أمكن عزل العديد من سلالات الفطر التي

تنتج سموم الأفلاتوكسينات مثل الفطر *A. flavus* و *A. oryzae* و *A. parasiticus* ، كما اكتشفت بعض الأنواع الأخرى من الفطريات التي تنتج أكثر من نوع واحد من سموم الأفلاتوكسينات مثل *A. niger*, *A. wentii*, *Penicillium puberulum* و *A. rubber*. حيث أن حوالي 30% من سموم الأفلاتوكسين المنتج هو من سلالات الفطر *A. flavus* و *P. puberulum*، إذ يعد ملوث للمحاصيل الزراعية كالرز والذرة الصفراء والشعير والقمح وفستق الحقل والمكسرات وبعض المنتجات الغذائية مثل الخبز ومنتجات الألبان وبعض المنتجات المتخمرة والمخزنة تحت ظروف بيئية مناسبة لنمو الفطر وإنتاج السم. يعتبر فطر *A. flavus* الفطر الرئيسي المسبب للنلوث بسموم الأفلاتوكسينات.

ثانياً- المادة الغذائية وطبيعتها

الفطريات المنتجة للسموم الفطرية بشكل عام تتم على العديد من المواد الغذائية والمحاصيل الزراعية، إلا أنها لا تتم بشكل متجانس، فضلاً عن اختلاف نوع المادة الغذائية أو المحصول الزراعي في الاستجابة للإصابة بالفطر وإنتاج السموم الفطرية فيه. بصفة عامة، الحبوب النجيلية تعتبر من أفضل المواد الغذائية ملائمة للإصابة من قبل الفطريات المنتجة للسموم الفطرية مقارنة بالحبوب الزيتية. ترتبط إصابة أنواع كثيرة من الفطريات بنوع المحصول الزراعي ذو المحتوى العالي من المواد الكاربوهيدراتية مثل محصول القمح والرز، وربما يعود ذلك لسهولة تمثيل الكربوهيدرات بواسطة الفطريات. إذ أجريت دراسة مقارنة أوساط غذائية طبيعية مختلفة لسلالة من فطر *A. flavus* المنتجة لسموم الأفلاتوكسينات، إذ وجد أن الذرة الصفراء والقمح والرز قد أعطوا محتوى عالي من سموم الأفلاتوكسينات مقارنة بالوسط الغذائي المكون من فستق الحقل أو فول الصويا.

ثالثاً- المحتوى الرطobi والرطوبة النسبية

يمكن تقسيم الفطريات المنتجة للسموم الفطرية إلى ثلاثة أقسام تبعاً لأحتياجاتها المائية الازمة للنمو، فالقسم الأول من الفطريات يحتاج إلى 22-25% محتوى رطوبى، والمجموعة الثانية تحتاج 13-18% محتوى رطوبى، وهي التي تنشط أثناء تخزين

الحاصلات الزراعية، أما المجموعة الثالثة فتتطلب أكثر من 18% وأقل من 22% محتوى رطوبى، وهي فطريات التحلل المتقدم. وقد أكد الباحثون على أن سلالات الفطر *Aspergillus* تستطيع أن تنمو بسرعة على المواد الغذائية ذات المحتوى الرطوبى الواطئ مثل فستق الحقل، وبعض الأنواع الأخرى تنمو في محتوى رطوبى عالي. ولقد وجد أن أدنى حد من الرطوبة النسبية اللازمة لنمو الفطر هو 80%， وأن الحد الأدنى اللازم لحدوث عملية التجرائم هو 85%. وعموماً فإن المحتوى الرطوبى الحرج في الأغذية يقع بين 56-70% رطوبة نسبية والذي يعتبر غير ملائم لنمو معظم الفطريات. ولقد وجد أن محتوى الرطوبة الحرج يختلف تبعاً للمادة الغذائية، فعلى سبيل المثال، في الشعير 14.5%， والقمح 12.5-13.5%， والذرة الصفراء 8%. فقد وجد إن للنشاط المائي (a_w) تأثير في إنتاج نوع السم، فسموم الـ *Citrinin* و *Ochratoxin A* و *Sterigmatocystin* تنتج في محتوى النشاط المائي أكثر من 0.80 a_w ، أما سم الـ *Patulin* ينتج في نشاط مائي 0.95 a_w ، لذا فإن الفطريات المنتجة للسموم الفطرية لا تنمو عند هذه المستويات من الرطوبة، ولكن تخزين الحبوب عند حدود محتوى رطوبى أعلى من هذه المستويات تعتبر ملائمة لنمو بعض الأنواع الفطرية المنتجة للسموم الفطرية، ولذلك فإن الحدود الآمنة للتخزين بالنسبة للحبوب سوف تعتمد على المحتوى الأولي أو الأبدائي من الرطوبة.

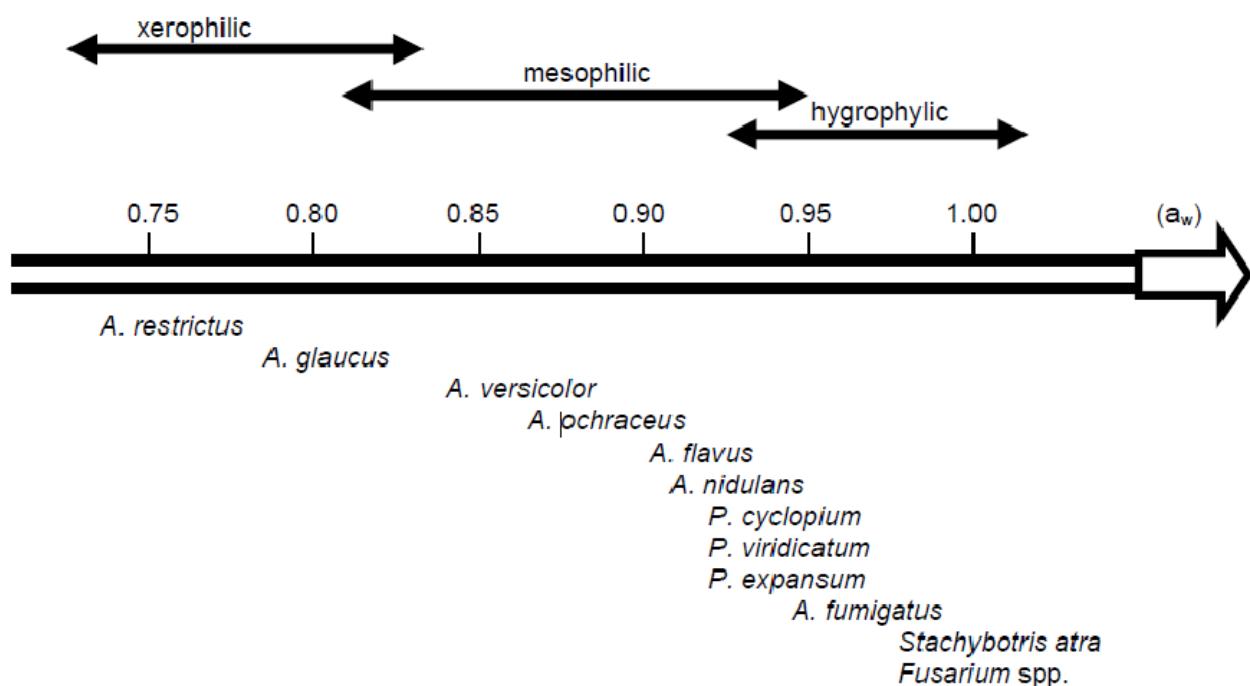
أمثلة لبعض فطريات الحقل والمخزن، وتأثير الفعالية المائية a_w في نموها.

الفعالية المائية a_w لنمو الفطر			نوع الفطر
الحد الأعلى	الحد الملائم	الحد الأدنى	
-	0.99-0.95	0.80	<i>Aspergillus flavus</i>
-	0.99-0.95	0.84 - 0.83	<i>A.parasiticus</i>
-	0.99-0.95	0.79 - 0.77	<i>A.ochraceus</i>
-	0.95	0.80	<i>Penicillium verrucosum</i>
0.99	-	0.9 -0.89	<i>Fusarium verticillioides</i>
-	-	0.9	<i>F.proliferatum</i>
-	0.995-0.98	0.91-0.90	<i>F.culmorum</i>
-	0.995-0.98	0.91-0.90	<i>F.poae</i>

-	0.995-0.98	0.91-0.90	<i>F.avenacum</i>
-	0.995-0.98	0.91-0.90	<i>F.tricinctum</i>
0.99	-	0.9	<i>F.graminearum</i>
0.99	-	0.88	<i>F.sporotrichioides</i>

تأثير الفعالية المائية a_w في إنتاج السموم الفطرية لبعض فطريات الحقل والمخزن والمخزن.

الفعالية المائية a_w لأنماط السموم الفطرية			نوع الفطر
الحد الأعلى	الحد الملائم	الحد الأدنى	
0.998	0.99-0.996	0.82	<i>Aspergillus flavus</i>
-	0.99	0.87	<i>A.parasiticus</i>
-	0.98	0.85-0.88	<i>A.ochraceus</i>
-	0.95-0.90	0.86-0.83	<i>Penicillium verrucosum</i>
-	-	0.93-0.92	<i>Fusarium verticillioides</i>
-	-	0.93	<i>F.proliferatum</i>
-	-	0.91-0.90	<i>F.graminearum</i>



تأثير المدى الرطوبوي في نمو الفطريات المنتجة للسموم الفطرية.

رابعاً- درجة الحرارة والوقت

ينمو الفطر *A. flavus* في مدى حراري واسع، حيث تصل الحدود الدنيا لدرجات الحرارة 6-8 درجات مئوية، ودرجة الحرارة المثلثي 25-28 درجة مئوية والحدود القصوى 44-46 درجة مئوية. هذه الحدود الدنيا والقصوى لدرجات الحرارة اللازمة للنمو تتأثر بكل من الرطوبة وتركيز غاز الأوكسجين ومدى توافر المواد الغذائية وبعض العوامل الأخرى. ولقد وجد أحد الباحثين أن الأفلاتوكسينات لا تنتج عند درجة حرارة أقل من 20 درجة مئوية وأعلى من 35 درجة مئوية، أن أفضل درجة حرارة لإنتاج الأفلاتوكسين *B1* هي 24°C والأفلاتوكسين *G1* عند درجة 30°C، بينما وجد أحد الباحثين أن أنساب درجة حرارة لإنتاج مثل هذين النوعين من الأفلاتوكسين هي 24 و 32°C على التوالي. كما أن مدة حضانة الفطر في الوسط النامي عليه له تأثير على كمية السم المنتج، فقد أمكن الحصول على أعلى كمية من السم بعد 5-21 يوم من نمو الفطر ثم ينخفض إنتاج السم كلما زادت مدة التحضير.

تأثير درجة الحرارة في معدل نمو بعض فطريات الحقل والمخزن.

تأثير درجة الحرارة في معدل نمو الفطر (°M)			نوع الفطر
الحد الأعلى	الحد الملائم	الحد الأدنى	
43-42	35-25	12-10	<i>Aspergillus flavus</i>
43-42	35-32	12-10	<i>A.parasiticus</i>
37	37-24	8	<i>A.ochraceus</i>
35-31	20	0	<i>Penicillium verrucosum</i>
37-32	30-22.5	5-2	<i>Fusarium verticillioides</i>
37	30	4	<i>F.proliferatum</i>
35-31	25-20	10-0	<i>F.culmorum</i>
35	25-20	10-5	<i>F.poae</i>
35	25-20	10-5	<i>F.avenaceum</i>
35	25-20	10-5	<i>F.tricinctum</i>
-	26-24	-	<i>F.graminearum</i>
35	27.5-21	2	<i>F.sporotrichioides</i>

أمثلة لبعض الفطريات الحقل والمخزن وتأثير درجة الحرارة في إنتاج السموم الفطرية.

تأثير درجات الحرارة في إنتاج السموم الفطرية (°م)			نوع الفطر
الحد الأعلى	الحد الملائم	الحد الأدنى	
37-40	30-33	15-12	<i>Aspergillus flavus</i>
40	33	12	<i>A.parasiticus</i>
37	25-31	15-12	<i>A.ochraceus</i>
-	20-25	4	<i>Penicillium verrucosum</i>
37	15-30	10	<i>Fusarium verticillioides</i>
37	15-30	10	<i>F.proliferatum</i>
-	29-30	11	<i>F.culmorum</i>
-	29-30	11	<i>F.graminearum</i>

خامساً- التهوية

تعتبر الفطريات من الكائنات عالية الاحتياج إلى غاز الأوكسجين واللازم للنمو الخضري والتجرث. كما تباين الفطريات في مقدرتها على تحمل تركيزات عالية من غاز ثاني أوكسيد الكربون. أن معظم الفطريات لا تستطيع النمو إلا في وجود 1-2% أوكسجين على الأقل. عموماً فإن قلة تركيز غاز الأوكسجين ي العمل على نقص إنتاج الأفلاتوكسينات، ويكون النقص واضحاً عندما يقل تركيز الأكسجين إلى 1% مع زيادة ثاني أوكسيد الكربون إلى 80%. وقد وجد أحد الباحثين أن إنتاج سم الأفلاتوكسين *B1* من فطر *A.flavus* قد إنخفض بشدة مع إنخفاض تركيز الأوكسجين من 5% إلى 1% وزيادة تركيز ثاني أوكسيد الكربون من 0.03 إلى 100%.

سادساً- التلف الميكانيكي

ترتبط الإصابة بالفطريات المنتجة للسموم الفطرية عند حدوث عملية تلف للمحاصيل الزراعية سواء أثناء وجودها في الحقل أو أثناء عملية الحصاد والتجهيز الميكانيكي. فالتلف الميكانيكي يسهل من الأختراق والإصابة بالفطريات، وبالتالي إنتاج السموم الفطرية داخل الثمار ومحاصيل الحبوب، حيث تعتبر القشرة الخارجية للثمار أو الحبوب الخط الدافع

الأول ضد الإصابة بالفطريات، ومن ناحية أخرى فقد وجد أن الحشرات والحلم تلعب دوراً مهماً في عملية تلف الحبوب والثمار السليمة، كما تعتبر حاملات ونقلات للأجزاء التكاثرية للفطريات. إذ أشارت دراسة علمية إلى عزل الفطر *A. flavus* من 10 أنواع من الحشرات المخزنية المعروفة بإصابتها للحبوب الغذائية في المخزن.

سابعاً- درجة الحموضة

تعتبر درجة الحموضة عامل محدد لنمو بعض الأحياء المجهرية، فعلى العموم أغلب أنواع الفطريات تفضل الوسط الحامضي إلى المتعادل ومعظم أنواع البكتيريا تفضل الوسط القاعدي مع وجود بعض الحالات الشاذة. فقد وجد علاقة بين درجة حموضة الوسط الذي ينمو فيه الفطر ونوع وكمية السم المنتج. فالفطر *A. nidulans* ينتج سم الـ Sterigmatocystin في حين إن نفس الفطر في الوسط القاعدي ينتج المضاد الحيوي البنسلين. وجد إن درجة الحموضة المنخفضة تساعد في إنتاج سم الـ Fumonisin المنتج من قبل الفطر *A. ochraceus* وسم الـ *F. proliferatum* وسم الـ Ochratoxin المنتج من قبل الفطر *F. graminearum*, وهذا ربما يعود إلى تحفيز المورث DON المنتج من قبل الفطر *F. graminearum*، وهذا ربما يعود إلى تحفيز المورث المورث المسؤول عن إنتاج هذه السموم الفطرية في الوسط المنخفض الحموضة التي تنمو فيه هذه الفطريات.

ثامناً- النمو والنضج

تنتج السموم الفطرية وتتراكم في معظم المحاصيل الزراعية بشكل اساسي بعد عملية الحصاد، بالرغم من أن هناك اشارات إلى إنتاج سموم الأفلاتوكسينات في الذرة الصفراء أثناء مرحلة ما قبل الحصاد. تتعرض محاصيل الحبوب التي مر عليها عام للإصابة بالفطريات مقارنة بمحاصيل الحبوب حديثة النضج. وفي النهاية لا بد من التذكير بأهمية التداخل بين جميع العوامل السابق ذكرها وغيرها من العوامل التي لم تذكر التي لها دور في حدوث وتطور الإصابة بالفطريات وإنتاج السموم الفطرية.

تاسعا- الاصابات الحشرية والحلم

للحشرات دور مهم في نشر الأصابة الفطرية داخل المخزن، كونها تعد ناقل ميكانيكي لأبوااغ الفطريات من المواد المخزنة كالحبوب المصابة إلى السليمة منها، أو إن الحشرات توفر موقع ملائمة على المواد المخزنة لنمو أبوااغ الفطريات وتكاثرها من خلال الاضرار التي تسببها نتيجة التغذية على المواد المخزنة، إذ وجدت عدة دراسات إلى أنه كلما ارتفعت نسبة إصابة حبوب الذرة الصفراء المخزنة بالحشرات أو الحلم ارتفعت مستويات التلوث بالافلاتوكسين.

عاشرًا- التداخل بين الأحياء المجهرية

ان نمو وتكاثر مجموعة من الأحياء المجهرية كالفطريات والبكتيريا ضمن نفس الحيز والبيئة يؤدي ذلك إلى التنافس فيما بينها على الغذاء والمكان. فقد وجد إن التداخل بين الفطر والأحياء المجهرية الأخرى قد أدى إلى إختزال إنتاج سم الأفلاتوكسين أو تحفيز *A. flavus* وأنتاجه. إذ وجد أن نمو الفطر *A. niger* و *Rhizoctonia solani* و *F. verticillioides* قد زاد من نمو الفطر *A. flavus* وإنتجه للأفلاتوكسين في حبوب الذرة الصفراء، ولم يلاحظ إنتاج السم عند تداخل النمو مع *Trichoderma viride*. كما تعمل البكتيريا *Streptococcus lactis* على منع إنتاج الأفلاتوكسين إضافة إلى تحطيم السم المنتج عند مرافقتها مع الفطر *A. flavus*.

أهم مميزات السموم الفطرية

تتميز السموم الفطرية بالمواصفات التالية:

1. ذات أوزان جزيئية منخفضة.
2. لها المقدرة على الوصول إلى الهدف (منطقة التأثير داخل الجسم).
3. تكون سرعة التخلص من السموم الفطرية عن طريق الجهاز الهضمي (التبرز) بطيئة.

4. تمتص من قبل الجسم ولا يمكن التخلص منها بسهولة عن طريق عملية إجهزه الإخراج.

5. لها القابلية على التراكم في الأنسجة المختلفة داخل الجسم الحي.

تقسيم وتصنيف السموم الفطرية

هناك صعوبة في إيجاد تصنيف سهل وعبر لمجاميع السموم الفطرية وأنواعها، كون تركيبها الكيميائي ومصدر إنتاجها متباين، كما إن هناك اختلافات واسعة في ميكانزم تأثيرها السام على الأنظمة البايولوجية. هناك العديد من نظم التصنيف للسموم الفطرية منها حسب ميكانزم التأثير السام مثل السموم الكبدية أو الكلوية أو الجلدية أو المناعية.... الخ. أو من خلال تأثيرها في المادة الوراثية (الحامض النووي) كالسموم المطفرة أو المسببة للسرطان أو الحساسية أو مسخ الجين. أو بالاعتماد على التركيب الكيميائي، إذ تقسم السموم الفطرية على أساسها إلى مجاميع: كمجموعة السموم التي تحوي في تركيبها على Coumarins مثل سموم Aflatoxins و Sterigmatocystin، أو مجموعة السموم الفطرية التي تحوي مجموعة lactones كما في سم الـ Zearalenone و Ochratoxin و Deoxynivalenol و T2-*Deoxynivalenol* التي تحوي في تركيبها على Sesquiterpeno مثل سم الـ Diacetoxicirpeno و Trichothecene group و Nivalenol و toxin toxin fire. كما صنفت من قبل علماء الكيمياء الحيوية إلى مركبات Polyketides و Amino acid-derived و St. Anthony's Alimentary Toxic Aleukia (ATA) و Stachybotryotoxicosis و Fusarium و Penicillium و Aspergillus و سموات Fusarium و Aspergillus. كما إن هناك تصنيف يعتمد على أساس شدة سمية مركبات الأيض الثانوي (السموم الفطرية) إلى شديدة السمية ومتدرجة السمية وانخفاض السمية. كما يمكن إعتماد أكثر من تصنيف في لوضع السموم الفطرية في نظام تصنيفي يكون إكثر دقة وواقعية، مثل على ذلك سموم الأفلاتوكسين تعتبر

من السموم المنتجة من قبل Aspergillus, مطفرة، مسرطنة، تحوي في تركيبها الكيميائي على Difuran وتعبر Polyketide.

سوف نعتمد في هذا الكتاب تقسيم أو تصنيف للسموم الفطرية الذي يعتمد على أساسه ما تسببه من ضرر في النظام الحيوي:

-1 Hepatotoxins سموم كبدية التأثير.

وهي السموم التي تؤثر على الكبد و تتلفه أو تسبب له السرطان مثل سموم Aflatoxin و Ochratoxin وغيرها.

-2 Nephrotoxins سموم كلوية.

وهي السموم التي تؤثر على الكلية وتسبب سرطان الكلية والفشل الكلوي مثل سموم Ochratoxin و Gliotoxin و Citrinin وغيرها.

-3 Cardiotoxins سموم قلبية.

وهي سموم يكون تأثيرها على القلب مثل سموم Xanthotoxin و Pencillic acid وغيرها.

-4 Gastrointestinal toxins سموم معوية.

وهي السموم التي تؤثر في الجهاز الهضمي مثل سموم Trichothecenes و Gliotoxin.

-5 Genitotoxins سموم جنسية.

وهي السموم التي تؤثر في أعضاء الجهاز التناسلي مثل سموم Zearalenone و Zearalenol و Zeranol.

-6 Dermatotoxins سموم جلدية.

وهي سموم التي تؤثر في الجلد وتسبب حالات تهيج ونقرح، مثل سموم Trichothecenes T2-toxin و HT2-toxin كالـ.

-7 Neurotoxins سموم عصبية.

السموم التي تؤثر في الجهاز العصبي كسم الـ T2- Aflatoxin B1 و Rubratoxin و toxin وغيرها.

-8 Pulmonarytoxins سموم رئوية.

سموم تؤثر في الجهاز التنفسي مثل السم Ipomeano و Satratoxins . Hematopoietic toxins سموم أجهزة بناء الدم -9

وهي السموم التي تؤثر في مصانع إنتاج كريات الدم مثل Moniliformin و Trichothecenes وغيرها.

-10 Carcenogenictoxins سموم مسرطنة.

وهي سموم تؤدي إلى تحفيز خلايا سرطانية مثل Aflatoxins و Patulin و Sterigmatocystin وغيرها.

-11 Mutagenictoxins سموم مطفرة.

سموم التي تسبب طفرات في الجينوم الخلوي مثل Aflatoxin و Altertoxin . Teratogenictoxins سموم تسبب تشوه خلقي -12

السموم التي تؤثر في الإجنة وتسبب تشوه خلقي مثل سم Ochratoxin و Alternariol و Ergot alkaloids وغيرها.

-13 Hemorrhagic سموم تسبب النزف.

سموم تؤدي إلى حدوث نزف داخل الجسم مثل T2-toxin و Patulin وغيرها.

أعراض التسمم بالسموم الفطرية

تعتمد أعراض التسمم بالسموم الفطرية على نوع السم الفطري والجرعة وفتره التعرض وطريقة التعرض للسم، تعتبر هذه العوامل محدّدات لتشخيص حالة التسمم وكذلك مدى تأثيرها في الشخص المُتعرّض لحالة التسمم. ويمكن تلخيص الأعراض الناتجة عن حالات التسمم بالسموم الفطرية إلى:

6- صداع	1- حكة وطفح جلدي وتقرحات وتهيج
7- حمى	2- نزف من الأنف
8- غثيان	3- إسهال والم في البطن
9- السعال والم في الحنجرة والمرىء	4- نزف داخلي
10- الأحتقان	5- ضعف الجهاز المناعي

المراجع

العرافي، رياض احمد. 2010. أفات الحبوب والمواد المخزونة وطرائق مكافحتها. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. جامعة الموصل. ص 616.

مصطفى نوار، رشاد الناطور. 1989. الميكوتوكسينات والتسمم الميكوتوكسيني في الإنسان والحيوان. الطبعة الأولى- عمان- الجامعة الأردنية.

Abbott,S.P.2002.Mycotoxins and Indoor Molds. Indoor Environment Connections. 3(4):14-24.

Bennett JW, and M.Klich.2003. Mycotoxins. Clin. Microbiol. Rev.16 (3):497-516.

Donald M. Gardiner, Sheree Osborne, Kemal Kazan and John M. Manners. 2009. Low pH regulates the production of deoxynivalenol by *Fusarium graminearum*. Microbiology. 155:3149–3156.

Keller, N. P., Nesbitt, C., Sarr, B., Phillips, T. D. & Buow, G. B. 1997. pH regulation of sterigmatocystin and aflatoxin biosynthesis in *Aspergillus* spp. *Phytopathology*. 87:643–648.

Keller, S. E., Sullivan, T. M. & Chirtel, S. 1997. Factors affecting the growth of *Fusarium proliferatum* and the production of fumonisin B1: oxygen and pH. *J. Ind. Microbiol Biotechnol.* 19:305–309.

Lamb, M. C., Sternitske, D. A. 2001. Cost of aflatoxin to the farmer, buying point, and sheller segments of the southeast US peanut industries. *Peanut Sci.* 28:59–63.

Margaret P, and A. P. Damoglou. 1986. The effect of water activity and pH on the production of mycotoxins by fungi growing on a bread analogue. *Letters in Applied Microbiology*. 3(6):123-125.

O'Callaghan, J., Stapleton, P. C. & Dobson, A. D. W. 2006. Ochratoxin A biosynthetic genes in *Aspergillus ochraceus* are differentially regulated by pH and nutritional stimuli. *Fungal Genet Biol* 43:213–221.

Randall, A. 2008. Mycotoxicoses in dairy cattle-a case history review. *Mikologia Lekarska*. 15(3):180-185.

Schmale D G. and Gary P. M. 2012. Mycotoxins in Crops: A Threat to Human and Domestic Animal Health. The American Phytopathological Society

Vardon, P. J. 2003. Mycotoxins: risks in plant, animal and human systems.
In: Potential Economic Costs of Mycotoxins in the United States. Cast
Task Force Report No. 139, January, pp. 136–142.

الفصل الثالث

المقدمة

الفطريات السامة و منتجاتها الآيضية الثانوية

السموم المنتجة داخل انسجة الفطريات السامة

العراھین

Amanita phalloides

Amanita muscaria

Amanita ocreata

Amanita bisporigera

Amanita virosa

Amanita verna

Agaricus xanthodermus

Claviceps purpurea

السموم الفطرية المنتجة خارج جسم الفطريات

سموم الافلاتوكسينات

سم الافلاتوكسين B1

سم الافلاتوكسين B2

سم الافلاتوكسين G1

سم الافلاتوكسين G2

السموم المتأينة عن سموم الافلاتوكسين

سم الاوكراتوكسين OT

سموم الفيومونوزينات Fumonisin

سموم الترايكوكوثينات

مجموعة سموم الترايكوكوثين A

سم الـ HT2-Toxin و T2-Toxin

سم الـ (DAS) Diacetoxyscirpenol

مجموعة سموم الترايكوكوثين B

سم (DON) Deoxynivalenol

سم الـ (NIV) Nivalenol

سم الـ (ZEA) zearalenone

سم (α-ZAL) (α-zearalanol) Zeranol

سم الـ Citrinin

سم الـ Patulin

سمى الـ Alternariol monomethyl ether (AME) و Alternariol (AOH)

سم الـ Tenuazonic Acid

سم الـ Moniliformin

سم الـ Beauvericin

سم الـ Sterigmatocystin

سم الـ Fusaric acid

سم الـ Cyclopiazonic acid

سم الـ Penicillic acid

آلية التأثير لبعض انواع السموم الفطرية في النظم الحيوي

مقدمة

الفطريات Fungi عبارة عن كائنات حية حقيقة النواة، لا تحتوي على كلورو فيل، منها ما هو مجهر ي تكون من خلية واحدة او متعدد الخلايا، ومنها ما يمكن مشاهدته بالعين المجردة كما هو الحال في الفطريات اللحمية (العراهين) Mushrooms.

بدأت معرفة الانسان بالفطريات من خلال مشاهدته العراهين بالعين المجردة واستخدام ما يصلح منها كغذاء، اما الفطريات المجهرية فلم تعرف الا بعد اكتشاف المجهر. يتوقع العلماء ان هناك ما يربو عن 1.5 مليون نوع من الفطريات، ما مكتشف منها لحد الان ما يقارب 250 الف نوع، تسبب العديد من الامراض للانسان والحيوان والنبات، إضافة الى أن منها ما هو مفيد يدخل في مفاصل التصنيع الغذائي.

تشير الادبيات ودراسات الحفريات الى أن الفطريات كانت موجودة قبل حوالي 500 مليون سنة ومنها تطورت وتكيفت للعيش في بيئات مختلفة كالماء والتربة، ومنها ما هو متطفل ومترمم ومنها ما يعيش في البيئات الجافة والرطبة... الخ. كما ذكرت الامراض النباتية المتسببة عن الفطريات على محاصيل الزراعية في الكتب المقدسة، اذ اشار القرآن الكريم الى قصة سيدنا يوسف عليه السلام عن مجاعة كادت تنتشر في عهده نتيجة الاصابة بالامراض و الافات الزراعية على مدى سبعة سنوات متالية، ولو لا الحكمة التي اولاها الله لنبيها يوسف في تفسير الرؤيا لهلكت مصر وما حولها. ولقد اثبت العلم الحديث ان تخزين حبوب القمح في سنابلها يمكن ان يحميها ويحفظها من الاصابات الفطرية والحسوية التي تهاجم الحبوب في المخزن. عرفت امراض النبات منذ ان استوطن الانسان حول مجاري الانهار وحيث نشأت الحضارات القديمة في مصر والهند وبلاد ما بين النهرين. يعد الفيلسوف اليوناني ثيوفراسنس (370-286 ق.م) هو أول من كتب عن امراض الأشجار والحبوب والبقوليات وكانت لملحوظاته القيمة حول انتشار امراض أصداء النجيليات في المناطق المنخفضة (الوديان) ذات أهمية بالغة لفهم الأمراض . اذ أشارت الحفريات القديمة (1300 سنة قبل الميلاد) إلى كلمة مرض صداء القمح وضررها على المحصول اذ ان الرومان القدماء جعلوا إله للصدأ اسموه "روبيجوس" Robgus (43 سنة قبل الميلاد) وكانوا

يقدمون له القرابين لحماية محاصيلهم الزراعية (قمح وشعير) من هذا المرض. كما اعتبر المصريين القدماء ان عملية التخمير للعجين هو هبة الاله اوسرس Osiris. كما استخدمت العراةين من قبل الانسان في العصور الوسطى كغذاء ودواء، واستعمل من قبل المشعوذين والسحرة في اعمال الدجل لقابلية بعض انواع العراةين على احداث هلوسة للاشخاص الذين يتناولونها. كما استخدمت العراةين في بعض الطقوس الدينية الوثنية لاحادث هلوسة والوصول الى حالة النشوة.

تبدأ قصة السموم الفطرية في الأربعينات من القرن الماضي اذ حدثت وفاة جماعية في روسيا وتناولتها الصحف ولم تُعرف الأسباب حينئذ، اشارت الدراسات فيما بعد أن التلوث الغذائي بسموم بالتريكوثيسينات كان السبب وراء موت الآلاف في روسيا في ذلك الوقت. وفي عام 1960 انتشر مرض أدى لنحو 100.000 (مائة ألف) كتكوت ديك رومي، وكذلك نفوق عالي في البط والدجاج والخنازير والعجول، ونسبة حالات المرض إلى مجهول واطلق عليه Disaese X، حتى اكتشف أن السبب يرجع لتلوث مكون من علائق تغذية الحيوانات التي تضاف إلى الأعلاف (كسب فستق الحقل برازيلي المنشأ) بفطر *A. flavus* المنتج لسموم الافلاتوكسينات. ومن هذا التاريخ انطلق علم السموم الفطرية Mycotoxicology وهو علم يهتم بدراسة مركبات الايض الثانوي المنتجة من قبل الفطريات السامة للانسان والحيوان والنبات، وتأثيراتها البايلوجية وكيفية معالجتها والتخلص منها.

الفطريات السامة ومنتجاتها الايضية الثانوية السموم المنتجة داخل انسجة الفطريات السامة

الفطر Amanita phalloides المعروف باسم قبعة الموت، هو من العراةين السامة التابعة لصنف الفطريات البازيدية. ينتشر الفطر على نطاق واسع في جميع أنحاء أوروبا، ويكون علاقه تعايش مايكوريزا خارجية مع مختلف الأشجار العريضة الأوراق. إدخل هذا الفطر لمناطق جديدة مع عمليات التسجيل وزراعة انواع اشجار غير محلية مصابة بالفطر، مثل

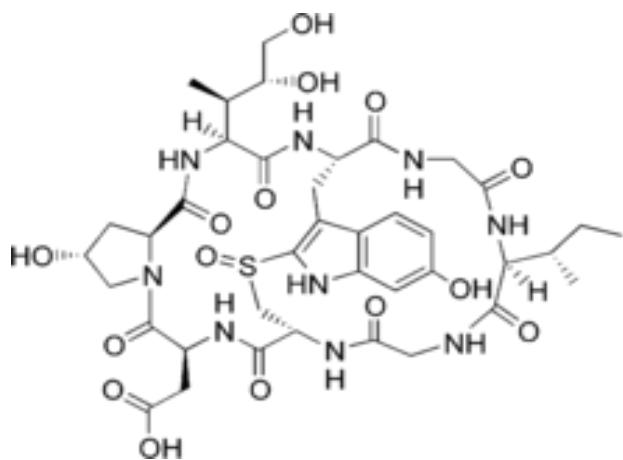
أشجار البلوط، والكستاء، والصنوبر. تظهر الاجسام الثمرية ذات الاحجام المتوسطة الى الكبيرة خلال فترة الصيف والخريف، وعادة ما تكون القبعة ذات لون اخضر مصفر، وحامل القبعة والغياشيم بيضاء اللون. هذه الفطر يشبه العديد من العراهين الصالحة للأكل منها فطر قيصر وفطر القش، الذي يشيع تناوله من قبل السكان والذي يزيد من خطورة التعرض لحالات التسمم جراء الاشتباہ في استهلاک هذا العرهون، اذ ان تناول نصف قبعة من جسم الفطر قادرہ على ان تقتل انسان بالغ. فطر *A. phalloides* واحدة من أكثر العراهين السامة المعروفة، وقد ساهم في احداث معظم الوفيات البشرية الناجمة عن التسمم بالعراهين. حيث ذكرت الادبيات التاريخية وفاة الامبراطور الروماني كلاوديوس والامبراطور الروماني المقدس تشارلز السادس خلال تناوله العرهون *A. phalloides*. عزل العديد من المركبات النشطة ببیولوجیا من الجسم الثمری للفطر، المركب الرئیسي الذي عزل هو السم الفا-أمانیتین وبيتا أمانیتین *Phalloidin* و *Phallolysin*، وهي عبارة عن مركبات ببتیدیة حلقویة (*Cyclopeptides*) حيث تعمل على احداث اضرار بالکبد والکلى وغالبا ما يؤدي الى الموت. الجرعة النصفية القاتلة لسموم *Amanitin* في العراهين عندما تؤکل الثمار طازجة هي 0.1 ملغم/کغم، اما سمووم *Phalloidin* فالجرعة النصفية القاتلة على الفئران عند تحقن بالسم هي 2 ملغم/کغم وهي تعادل عشرة اضعاف سمیة السیانید. يرتبط السم *mRNA* *Polymerase* *α-amanitin* بأنزیم *RNA* المسؤول عن ترجمة *DNA* لتكوين مما يؤدي الى تثبیته ومنع انتاج البروتینات مؤدية الى موت الخلیة. تكون خلایا الطلاقیة المبطنة للامعاء وخلایا الکبد والکلى الاکثر تأثرا بالسم من غيرها، لا يوجد تریاق للسم، كما ان الاعراض تظهر بعد حصول ضرر كبير نتیجة التسمم، ولا يمكن علاجه مما يجعله من السموم الاخطر والاکثر صعوبه في العلاج.

للکشف السريع عن سمووم الامانیتوکسین في الجسم الثمری للفطر، تعصر قطعة من نسیج الفطر على ورقه نشاف وتترك لتجف ثم تضاف قطرة من حامض الهیدروکلوریک المركز على البقعة، فإذا تحول لونها الى الازرق يشير ذلك الى وجود السم. تتميز اعراض التسمم عند حدوث حالات تسمم نتیجة تناول هذا العرهون الى اربعة مراحل رئيسة وهي فترة

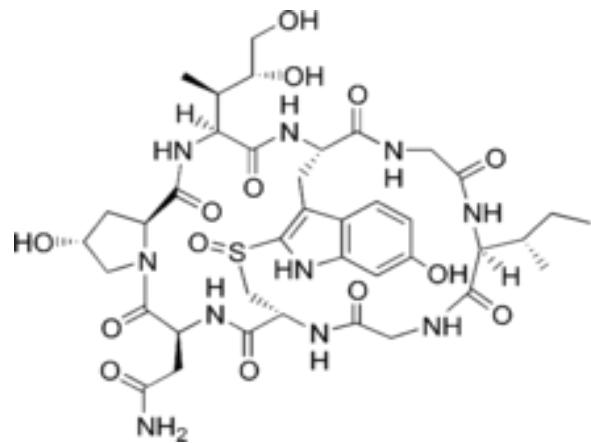
الكمون من 6-24 ساعة من تناول الفطر السام، لا تظهر في هذه الفترة اعراض مرضية، يتبعها تقيوء واسهال شديد والام في البطن تستمر 24 ساعة، تختفي الاعراض بعد ذلك لفترة قصيرة يتبعها انهايار كامل في وظائف الكليتين والكبد مؤدية الى الغيبوبة والموت.



الجسم الثمري للفطر *Amanita phalloides* والمعرف بقبعة الموت.



β -Amanitin



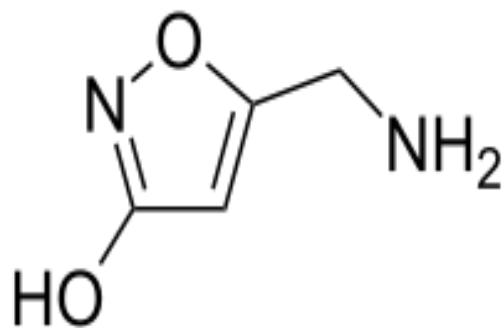
α -Amanitin

سموم الامانتين التي تنتج في أنسجة الجسم الثمري للفطر *Amanita phalloides*.

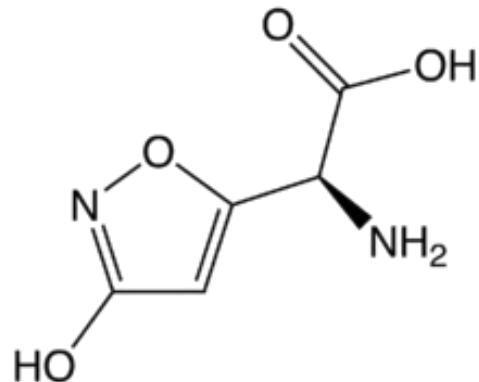
Amanita muscaria والمعروف بعرهون الذباب عند الاغريق، كما له تأثير قاتل للحشرات، العالم Albertus Magnus هو اول من سجل وذكر الفطر عام 1256 ميلادي. يعود الفطر الى مجموعة الفطريات البازيدية، ينتشر في المناطق المعتدلة والنصف الكرة الارضية الشمالي، وقد نقل عن غير قصد الى النصف الكرة الجنوبي مع شتلات الاشجار الصنوبرية والنفضية المصابة بالفطر، كون الفطر متعايش مع جذور هذه الاشجار (مايكورايزا خارجية). يكون الجسم الثمري (القبعة) بلون احمر غامق مع وجود بقع او قشور بيضاء اللون على القبعة، حامل القبعة والغياشيم ابيض اللون. كما توجد سلالات من هذا النوع يكون لون القبعة فيهابني او اصفر او برتقالي او وردي فاتح. حدوث حالات تسمم ناجمة عن تناول هذا الفطر نادرة، حيث يؤكل الفطر في اجزاء من اوربا واسيا وامريكا الشمالية بعد عملية الطبخ جيدا. لهذا النوع خواص مهلوسة للاشخاص الذين يتناولون الاجسام الثmerica لهذا الفطر، ففي سيبيريا يستخدم الفطر كمهلوس في احتفلات دينية خاصة للوصول الى حالة النشوة، كما ذكر الفطر في المخطوطات الاغريقية والهنديه. المركب السام الموجود في هذا الفطر هو Ibotenic acid و Muscarine مركب الـ Muscimol في المعدة للشخص المتداول لهذا الفطر، تبلغ الجرعة السامة للاشخاص البالغين ما يقارب 6 ملغم للـ Muscimol و 30-60 ملغم من مركب الـ Ibotenic acid. تظهر الاعراض عادة بعد حوالي 30 إلى 90 دقيقة من تناول الفطر، ولكن بعض الآثار يمكن أن تستمر لعدة أيام. تتمثل الاعراض بالتنفس وإفراز اللعاب والدموع وهذا ما يطلق عليه متلازمة PSL (زيادة التعرق واللعاب والدموع) والغثيان والسعال وانخفاض ضغط الدم والنشوة وفقدان التوازن، الخطر الوحيد هو توقف القلب عند تناول جرعات زائدة او اذا كان الشخص يعاني من امراض القلب والشرايين.



الجسم الشمي للفطر *Amanita muscaria* والمعروف بعرهون الذباب.



Muscimol



Ibotenic acid

سموم الفطر *Amanita muscaria* المنتجة داخل أنسجة الجسم الشمي.

وهو من العراةين القاتلة حيث اطلق عليه اسم الملك المميت، يعود للفطريات البازيدية، ينتشر في مناطق شمال غرب المحيط الهادئ وامريكا الشمالية، يتواجد وينمو الفطر تحت اشجار البلوط، حيث يكون علاقة تعايشية مع جذورها (مايكورايزا خارجية)، ينمو الفطر ويكون اجسام ثمية في فصل الربيع. تكون القبعة بيضاء اللون

والسوقة (الحامل) والغياشيم بيضاء اللون ايضا، عند نضج الجسم الثمري يتتحول مركز القبعة الى اللون البني. يحتوي الجسم الثمري على سوموم الـ Amatoxins و Phallotoxins، حيث ان تناول نصف قبعة من الجسم الثمري قادر على ان تقتل انسان بالغ. يوثر السم في الـ RNA polymerase و mRNA و microRNA و snRNA ، كما يؤثر في الاعضاء الحيوية داخل الجسم كالكبد والكلية. الأعراض الأولية الظاهرة في الجهاز الهضمي، وتشمل الألم البطن ومغص والإسهال والقيء، تهدأ الأعراض مؤقتاً بعد 2-3 أيام، على الرغم من الضرر الجاري في الأعضاء الداخلية خلال هذه الفترة، تظهر أعراض يرقان وهذيان واسهال، يتبعها غيبوبة ثم الموت نتيجة فشل الكبد بعد 6-16 يوماً من تناول الفطر.



الجسم الثمري للفطر السام *Amanita ocreata* والذي يطلق عليه الملك المميت.

الجسم الثمري للفطر السام *Amanita bisporigera* المعروف باسم ملك شرق أمريكا الشمالية المميت أو الملك المميت، يتواجد الفطر تحت اشجار الصنوبريات والغابات النفضية المختلطة في أمريكا الشمالية وجنوب شرق المكسيك، ولكنها نادرة في غرب أمريكا الشمالية حيث يكون علاقه تعايشية مع جذور هذه الاشجار (مايكورايزا خارجية)، وقد تم العثور عليه أيضا في مزارع الصنوبر في كولومبيا. القبعة ذات لون أبيض ولمس ناعم، ويوجد تركيب بارز من الساق (الحامل) على شكل حلقة تحت القبعة، وفي اسفل الساق يوجد تركيب يشبه الكيس يطلق عليه

Volva. الغياشيم بيضاء اللون ومزدحمة وغير ملتصقة بالحامل، والابواغ تحمل على بازيدية ذات حاملين بوغين، ومنها يعود اليه اسم نوع هذا الفطر. وصف الفطر لأول مرة في عام 1906، وصنف على انه *A. bisporigera*. يحتوي الجسم الثمري على سموم الـ Amatoxins ويكون على عدة انواع α , β , γ -amanitin و هي مركبات بيتيدية لها دور في تثبيط انزيم بوليميريز RNA الذي يتدخل مع DNA transcription، وهذا بدوره يمنع تصنيع وانتاج البروتينات في الجسم، كما يتعارض مع مهام الخلوية المختلفة. الأعراض الأولى للتسمم تظهر بعد 6 إلى 24 ساعة بعد الاستهلاك، تليها فترة من التحسن الواضح، ثم ضرر في الكبد وفشل كلوي وانتكاسة والموت بعد أربعة أيام أو أكثر. تعتبر سموم التالية لجنس Amanita مستقرة لا تتحطم بالحرارة العالية او التجميد او تجفيف الجسم الثمري، حيث ان الجرعة القاتلة للشخص البالغ هي 1 غم من الجسم الثمري.



الجسم الثمري للفطر *Amanita bisporigera* المعروف ايضا بالملك المميت في شمال شرق امريكا.

Amanita virosa والمعرف باسم الملك المدمر الأوروبي، هو من الفطريات التابعة لصف الفطريات البازيدية، يتواجد بشكل متعايش مع جذور الأشجار الصنوبرية والنفضية بشكل مايكورايزا خارجية. تظهر الاجسام الثmericية في الصيف والخريف، القبعة والحامل

والخياشيم ذات لون ابيض، كما تكون كل من الحلقة والـ Volva متميزة جدا. المكون الرئيسي السام في الاجسام الثمرية هو α -أمانيتين، يسبب أضرار في الكبد والكلى وهي قاتلة في كثير من الأحيان. كما له تأثيرات على RNA polymerase الذي يمنع ترجمة الـ DNA الذي بدوره يمنع تصنيع البروتين.



الجسم الثمري للفطر *Amanita virosa* او ما يطلق عليه الملك المدمر الاوربي.

والمعروف باسم فطر الحمقى كما ويطلق عليه الملك المدمر ايضا، وهو من الفطريات السامة القاتلة التابعة الى الفطريات البازيدية، يتواجد في اوروبا ويظهر في الربيع والصيف والخريف تحت الاشجار النفضية المختلفة والأشجار الصنوبرية ويكون علاقة تعايشية مع الجذور (مايكورايزا خارجية). الجسم الثمري ابيض اللون لكل من القبعة والخياشيم والحامل، كما تكون كل من الحلقة والـ Volva متميزة جدا. يحتوي الجسم الثمري على سم Amatoxins، وفي المقام الأول ألفا-أمانيتين، الذي يسبب فشل الكبد. لا توجد اعراض سلبية من تناول الفطر حتى 6-24 ساعات بعد تناوله، الاعراض الاولى هي ببساطة عدم الارتخيا وتشنجات عنيفة واسهال، في اليوم الثالث تتكرر نفس الاعراض، بعدها يبدو المريض بحالة صحية جيدة وينتكس بعدها نتيجة الفشل في كل من الكلى الكبد بسبب سموم الـ Amatoxins. عند هذه النقطة، يجب اخذ تدابير جذرية مثل زرع الكبد او موت الشخص المتسم. الجرعة القاتلة للانسان البالغ لهذا الفطر هو 30 غم من الجسم الثمري.



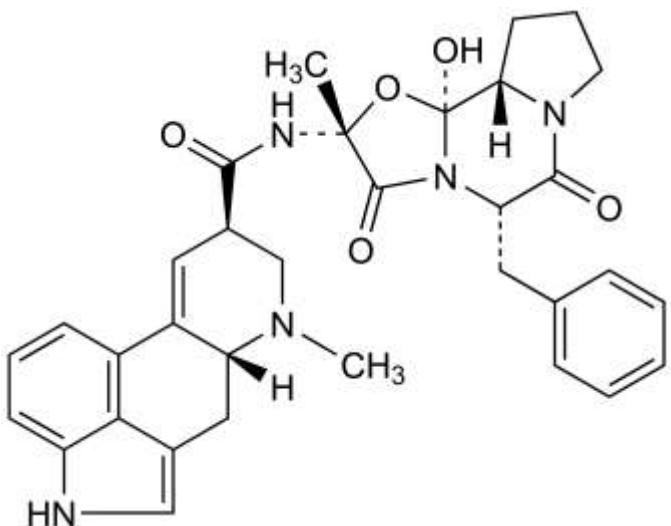
الجسم الثمري للفطر او ما يطلق عليه بفطر الحمقى.

يعود الفطر الى صنف الفطريات البازيدية، جنس Agaricus *xanthodermus*، يضم هذا الجنس العرهون الابيض التجاري *A. biosporus* وعرهون الحقل *A. campestris* اللذان يستهلكان بشكل كبير في اغلب مناطق العالم. يطلق على الفطر *xanthodermus* ايضا بفطر الصبغة الصفراء حيث عند قطع اي جزء من جسم الفطر يفرز صبغة صفراء اللون، يعتبر الفطر سام للانسان ويسبب اضطرابات في الجهاز الهضمي واعراض تعرق وتقلصات حادة في المعدة. اشارت المصادر الى ان Léon Gaston 1876 اول من اطلق عليه *A. xanthodermus*. يعتبر الفطر من الفطريات المترمرة على المواد العضوية. حالات التسمم فيه قليلة لسهولة تمييزه من خلال افرازاته الصفراء اللون.



الجسم الثمري للفطر السام .*Agaricus xanthodermus*

يعود الفطر الى صنف الفطريات الكيسية، سجل وشخص المرض من قبل Grandclement عام 1855 ، وفي عام 1676 سجلت حادثة تسمم وبائية على حيوانات المزرعة والسكان الذين استهلكوا حبوب ملوثة بالاجسام الحجرية للفطر. يصيب الفطر محاصيل الحبوب محولاً الحبة المصابة الى جسم حجري اسود اللون يبلغ طولها 3 الى 5 اضعاف طول الحبة السليمة. يسبب المرض انخفاض في كمية ونوعية الحاصل، فعند تغذية حيوانات المزرعة (لبونة) على حبوب ملوثة بأجسام حجرية للفطر، يؤدي ذلك الى ظهور اعراض التسمم والتي يطلق عليها التسمم الاريكوتي Ergotism. تحوي الاجسام الحجرية على مركب قلويدي هو الـ Ergotamine، الذي يسبب تضيق في الاوعية الدموية مما يؤدي الى عدم وصول الدورة الدموية الى الاطراف وبالتالي حدوث الغنغرينا، اضافة الى اعراض هلوسة وتشنجات وغثيان، وفي حالة تناول جرع عالية يؤدي الى الموت، وحالات اجهاض للنساء الحوامل نتيجة تقلصات عضلات الرحم. كشفت الدراسات والبحوث الى ان لقلويد الـ Ergotamine تأثير علاجي، اذ استخدم لايقاف نزيف ما بعد الولادة وكذلك علاج الصداع النصفي.



ب - Ergotamine

أ

شكل يوضح الاصابة بالفطر *Claviceps purpurea* على سنبلة القمح. أ- شكل الاصابة: اجسام حجرية سوداء متطاولة تتكون في مكان الحبوب بالسبلة. ب- البناء التركيبي للسم Ergotamine المنتج في الجسم الحجري.

السموم الفطرية المنتجة خارج جسم الفطريات

أغلب الاحياء المجهرية تنتج مركبات الايض الثانوي خارج الجسم في الوسط الذي تنمو فيه، اذ توجد العديد من هذه الاحياء التي تنمو وتعيش على محاصيل الحبوب الزراعية والمنتجات الزراعية الاخرى كالفواكه والخضر والمنتجات الغذائية المصنعة، وقد تتوارد في المواد الاخرى الغير غذائية كالأخشاب وارضيات وجدران واسطح المنازل سواء كانت من الخشب او مواد البناء كالاسمنت والجص وغيرها.

سموم الافلاتونوكسینات

يعتبر اكتشاف سموم الافلاتونوكسینات الحدث الاول الذي فتح الباب امام نشوء علم جديد اطلق عليه علم السموم الفطرية، وذلك خلال حدوث حالة موت وبائية على افراخ طيور الديكة الرومية في انكلترا عام 1960، أدت إلى موت أكثر من 100.000 طير، لم تعرف الاسباب في تلك الفترة، واطلق عليه في حينها مرض الديكة الرومية الغامض (Turkey X-Disease). وحدثت حاله تسمم اخرى على افراخ البط، اذ ظهرت حالات موت بأعداد كبيرة عليها. توالت الدراسات لأكتشاف مسبب الرئيسي للمرض، أظهر المسع السح الدقيق ان تفشي المرض كان مرتبطا مع تغذية الطيور على اعلاف حاوية على كسبة فستق الحقل البرازيلي، اجري دراسات معمقة وتحقيق دقيق ومكثف على وجبة كسبة فستق الحقل المسبب للمرض، وسرعان ما وجد أن هذه الوجبة كانت شديدة السمية لافراخ طيور البط والديكة الرومية وكانت الأعراض النموذجية للمرض متطابقة مع مرض (Turkey X-Disease). في عام 1961 تم تشخيص الفطر المسؤول عن انتاج السم وهو *A. flavus* والسم المسؤول عن احداث المرض واطلق عليه الافلاتونوكسین Aflatoxin وهو اختصار A جاءت من اسم الجنس الفطر *Aspergillus* و fla جاءت من اسم نوع الفطر *flavus* والسم toxin. ينتج الفطر العديد من انواع الافلاتونوكسینات، حيث هناك ما يقارب 20 منتج ثانوي، ينسب لمجموعة سموم الافلاتونوكسین. وقد صنفت سموم الافلاتونوكسینات حسب لون تألقها تحت الاشعة فوق بنفسجية وقيمة معدل الجريان (R_f) على شرائح كروماتوكرافيا الطبقة الرقيقة (TLC).

بعض الموصفات الفيزيائية والكيميائية لمجموعة من سموم الأفلاتوكسينات.

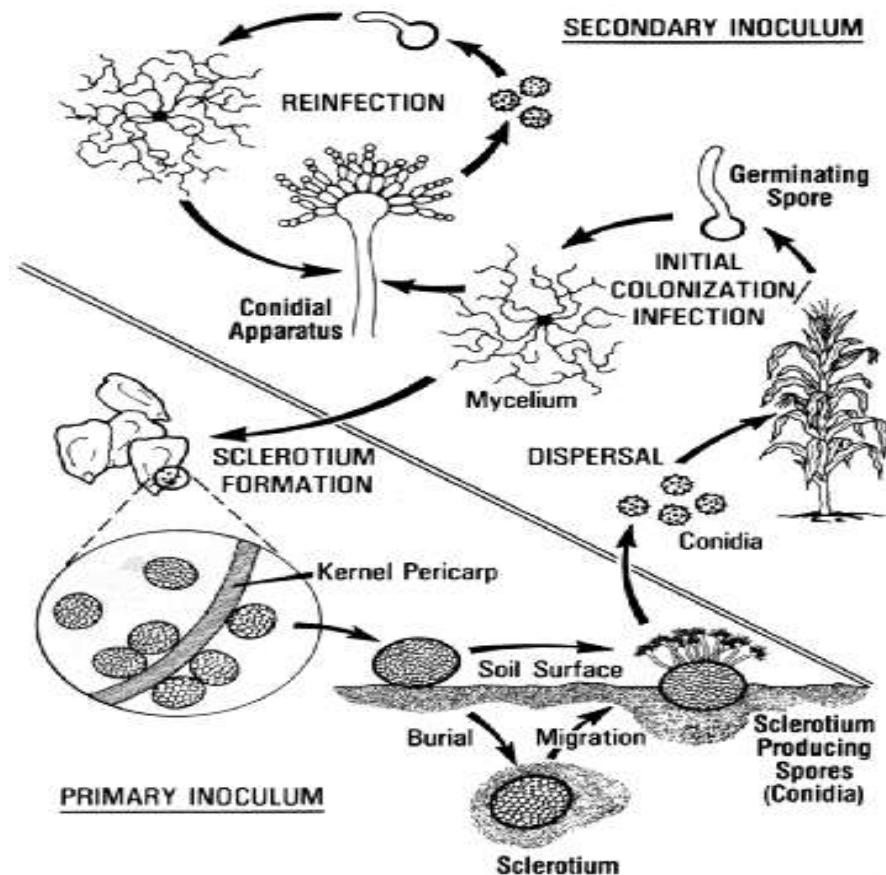
Aflatoxin	Molecular formula	Molecular weight	Melting Point	UV absorption max (e), nm, methanol	
				265	360-362
B ₁	C ₁₇ H ₁₂ O ₆	312	268-269	12,400	21,800
B ₂	C ₁₇ H ₁₄ O ₆	314	286-289	12,100	24,000
G ₁	C ₁₇ H ₁₂ O ₇	328	244-246	9,600	17,700
G ₂	C ₁₇ H ₁₄ O ₇	330	237-240	8,200	17,100
M ₁	C ₁₇ H ₁₂ O ₇	328	299	14,150	21,250 (357)
M ₂	C ₁₇ H ₁₄ O ₇	330	293	12,100 (264)	22,900 (357)

1- الأفلاتوكسين B1 (Aflatoxin B1)

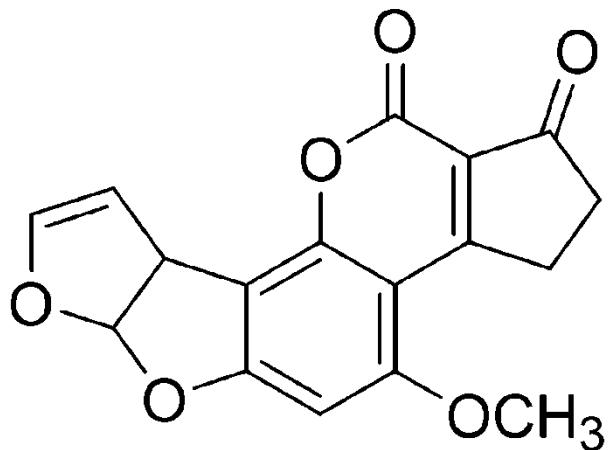
سم الأفلاتوكسين B1 (AFB1) تركيبه الكيميائي C₁₇H₁₂O₆، الوزن الجزيئي 312 دالتون، درجة انصهاره 268-269°C، ذو تألق أزرق اللون تحت اشعة فوق بنفسجية، لذا جائت تسمية السم من أول حرفين من كل من الجنس A (Aspergillus) والنوع للفطر F (flavus) واللون الأزرق Blue (B). تحت اشعة فوق بنفسجية والرقم 1 هو مكان ظهوره السم في شريحة الكروماتوغرافي الرقيقة TLC وتبصر أول بقعة في أعلى الشريحة. يعتبر AFB1 من أكثر سموم الأفلاتوكسينات سمية وانتشاراً. السم بصورةه النقي يكون بشكل صلب بلوري أبيض إلى أصفر اللون، عديم الرائحة، مستقر حرارياً، ويذوب في المذيبات العضوية مثل الكلوروفورم والميثانول والاسيتون وأسيتونايترينيل. يتواجد السم ملوثاً لمحاصيل الحبوب خاصة الذرة الصفراء وفول الصويا وفستق الحقل. وينتج السم بشكل رئيسي من قبل الفطر *A. flavus*، وتعد باقي الانواع منتجات ثانوية لسم AFB1. صنف سم AFB1 من المواد المسرطنة تعود للفئة الأولى للإنسان. يتم استقلاب السم في الكبد إلى مركب وسطي AFB1-8,9-epoxide، تنتج مركبات معقدة تعمل على تعديل الـ DNA لموقع القاعدة النتايروجينية من T إلى G في كودون 249 في P53 وهو المسؤول عن

تحفيز الأورام السرطانية، وهذا التغيير الجيني شائع في مرضى سرطان الكبد الناتج عن التسمم بالـ AFB1. كما يتآكسد السم AFB1 الغير نشط عبر اكتسابة ذرة اوكسجين في AFB1-^P-450 في السايتوكروم NADPH في الكبد من خلال تفاعلات الـ P-450, اذ يتحول الى 2,3-oxide N-guanine الذي بدوره يرتبط مع القاعدة النتروجينية في الحامض النووي 2-dihydro 2,3-(N6-formyl) 2',5',6'-triarnino-4'-oxo-N6-pyrimidyl-3-hydroxy, ومع مرور الوقت يصبح المعقد اكثر استقراراً. هذا المركب يعتقد انه المسؤول عن تشيط الجينات المسئولة عن انتاج خلايا سرطانية، كما يعمل على تبديل القاعدتين النتروجينيتين GC مكان الـ TA في الـ DNA. كما يسبب سم AFB1 تليف وتتخثر وترانكم الاحماض الدهنية والدهون في الكبد والفشل الكلوي. كما يمكن ان يحدث اصابات سرطانية للجلد في حالات التلامس المباشر للسم مع الجلد. يتحول سم الـ AFB1 في الكبد خلال عمليات التمثل في المايكروسومات الى سمي الـ M1 و Q1. الجرعة النصفية القاتلة LD₅₀ عبر الفم للجرذان هي 5 ملغم/كغم.

يصيب الفطر *A. flavus* المحاصيل في الحقل وينتقل الى المخزن وبتوفر الظروف البيئية المناسبة لنموه ينتج الفطر سموم الافلاتوكسين في الحاصل.



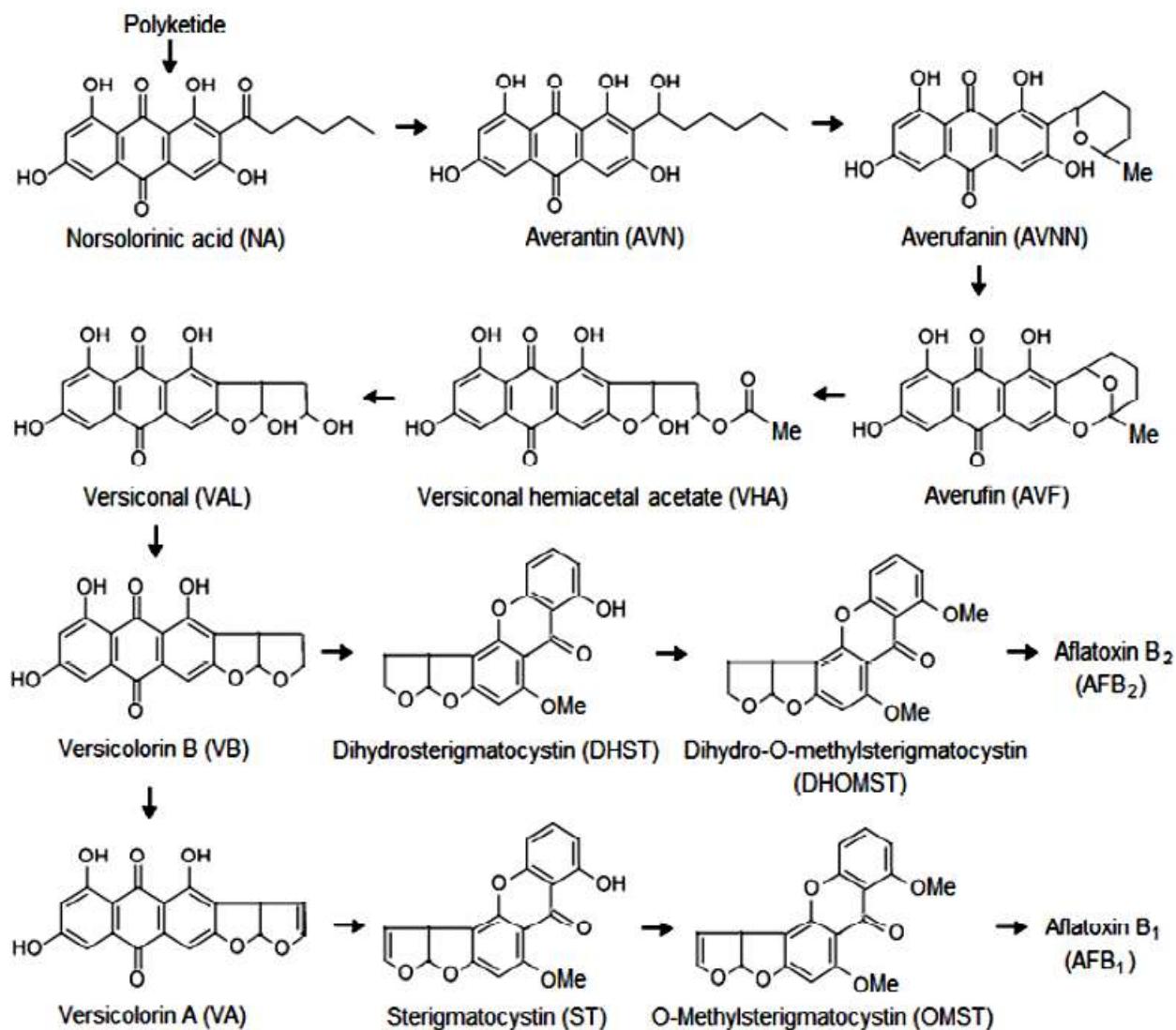
دورة حياة الفطر *A. flavus* في الحقل.



ب

أ

أ- التركيب الكيميائي البنياني للسم افلاتوكسين B1 (AFB1). ب- شكل الفطر *A. flavus* تحت المجهر.



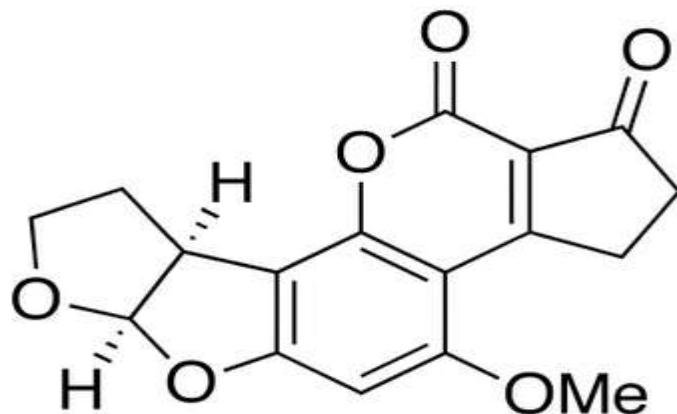
.(Trail, 1995) المسار الحيوي التصنيعي لسمى افلاتوكسين B1 و B2

**الحدود المسموح بها لتوارد سوموم الأفلاتوكسين في المحاصيل الزراعية والمعمول بها
حالياً وحسب تصنيف الاتحاد الأوروبي.**

	Crops	Current EU Aflatoxin Maximum Levels/ppb		
		B1	Total Aflatoxin (B1,B2,G1,G2)	
Treenuts	Almonds, pistachios, Apricot kernels	Ready-to eat	2	4
		For further processing	5	10
	Hazelnuts, Brazil nuts	Ready-to eat	2	4
		For further processing	5	10
	Other tree nuts	Ready-to eat	2	4
		For further processing	5	10
	Peanuts	Ready-to eat	2	4
		For further processing	8	15
	Other Oilseeds	Ready-to eat	-	-
		For further processing	-	-
Cereals	Corn	Ready-to eat	2	4
		For further processing	5	10
	Rice	Ready-to eat	2	4
		For further processing	-	-
	Other cereals	Ready-to eat	2	4

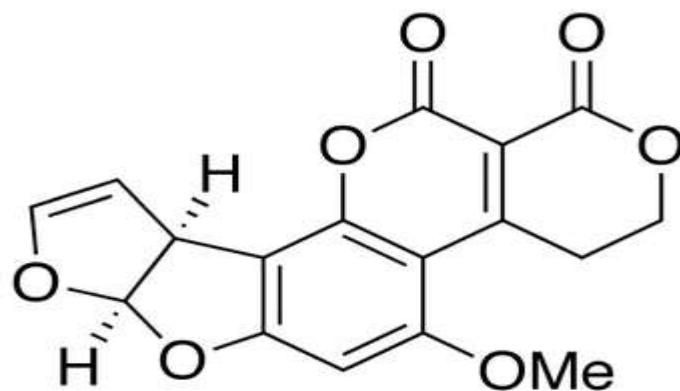
افلاتوكسين B2 (AFB2) تركيبه الكيميائي $C_{17}H_{14}O_6$, وزنه الجزيئي 314.29 دالتون, درجة انصهاره 286–289°C, يذوب السم في المذيبات العضوية القطبية, ذو تألق أزرق اللون تحت اشعة فوق بنفسجية, لذا جائت تسمية السم منه. يظهر السم AFB2 تحت بقعة السم AFB1 على شريحة كروماتوكروفي الطبقة الرقيقة TLC, لذا اعطي رقم التسلسل 2, ويعتبر اقل سمية من السم AFB1, ينتج السم بشكل رئيسي من الفطر *A. flavus* و *A. nomius* و *A. parasiticus* و *A. pseudotamarii* و *A. bombycis* في محاصيل الزراعية كالحبوب (ذرة الصفراء والقمح وغيرها) وفول الصويا وفستق الحقل والمكسرات الذي تتمو فيه هذه الانواع.

يعد السم AFB2 من السموم المسرطنة للكبد والكلية, بالإضافة إلى امكانية ارتباطه بالحامض النووي الخلوي, مما يعطيه خاصية الفعل التطفيري. كما يؤثر السم AFB2 في الجهاز الناعي وخاصة في الخلايا المناعية البالعة (Phagocytic cells) وعلى خصائص البلعمة لهذه الخلايا. الجرعة النصفية القاتلة LD₅₀ حقنًا للجرذان 1.70 ملغم/كغم, يمكن للسم ان يتمتص عن طريق الجلد اذا حدث تلامس مباشر مع السم.



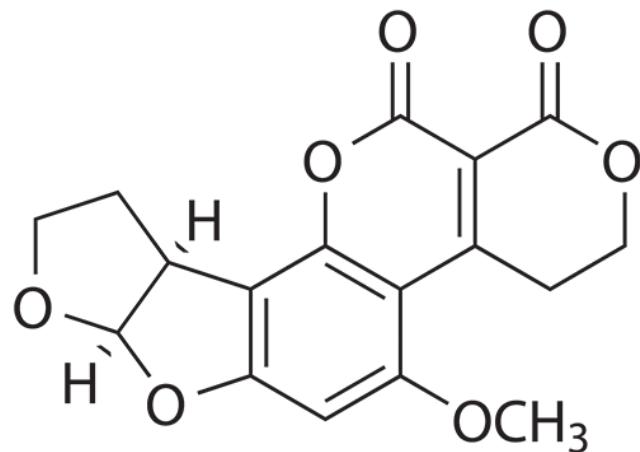
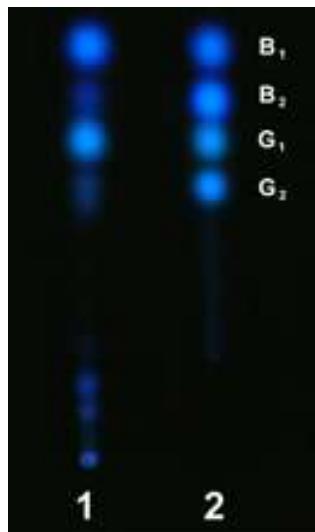
البناء التركيبى للسم افلاتوكسين B2 (AFB2).

سم الافلاتوكسين G1 (AFG1) التركيب الكيميائي للسم $C_{17}H_{12}O_7$, والوزن الجزيئي 328.27 دالتون, درجة حرارة انصهاره 244–246°. عرف تركيبه الكيميائي عام 1963. اطلق عليه بالرمز (G) وذلك لتألقة الاخضر اللون (Green) تحت اشعة فوق بنفسجية على شرائح كرماتوغرافي الطبقة الرقيقة. يظهر موقع بقعة السم AFG1 على شرائح TLC تحت بقعة سم الـ AFB2, والرقم (1) هو للبقعة الاولى للسم ذو اللون المتألق الأخضر. يتواجد السم في المحاصيل الزراعية المصابة بالفطريات التابع لجنس *A. niger* و *A. flavus* و *A. tamari* و *A. parasiticus* و *Aspergillus ochraceus*. يذوب السم في العديد من المذيبات العضوية ومنها الكلوروفورم والميثanol والاسيتون والبنزين ومحدود الذوبان بالماء. الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} عن طريق الفم لافراخ البط 785 ميكغم/كغم. الاعراض المتمثلة عن حالات التسمم بالسم على الانسان وحيوانات الاختبار هي تلف وتتخرب وتليف الكبد، تضخم الكبد، يرقان، حمى كما انه مسرطن للكبد، لكن تأثيره بشكل اكبر كمسرطن على الكلية، الجرعة النصفية القاتلة على الفئران تبلغ ضعفي الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} لسم AFB1. كما وجد انه يسبب تشوه وانحراف في الكروموسومات.



البناء التركيبى لسم الافلاتوكسين G1 (AFG1).

سم الافلاتوكسين G2 (AFG2) التركيب الكيميائي للسم $C_{17}H_{14}O_7$, والوزن الجزيئي 330.29 دالتون, درجة انصهار المركب 237-240 م°, عرف تركيبه الكيمياوي عام 1963 وهو مركب بلوري أبيض اللون مائل للصفرة في حالته النقية. ذو تألق أخضر اللون (Green) تحت الاشعة فوق البنفسجية, ومنها جائت تسمية السم G, والرقم 2 من موقع بقعة السم AFG2 على شريحة الكروماتوغرافي الرقيقة, اذ تظهر تحت بقعة السم 1. AFG1 لا يذوب السم بالماء لكنه يذوب في الايثانول والميثانول. ويعتبر اقل سمية من AFG1. الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} لافراخ البط 2.5 ملغم/كغم, كما اظهرت الدراسات ان 16 ملغم/كغم من السم قد سببت تحول خلايا كبد الانسان الى خلايا سرطانية. ينتج السم بشكل رئيسي من قبل النوع *A. parasiticus* وبالاضافة الى *A. nomius* و *A. flavus*, وله تأثيرات مسرطنة ومطفرة للحامض النووي, كما يمكن ان يتمتص عن طريق الجلد اذا حدث تلامس مباشر مع السم, كما يسبب اعراض جانبية اذا اخذ عن طريق الفم كالاسهال والقيء والمغص والدوالي.



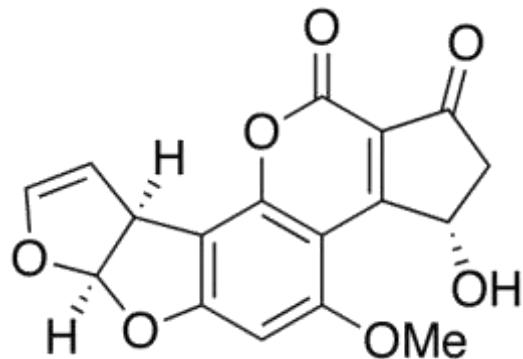
ب

أ

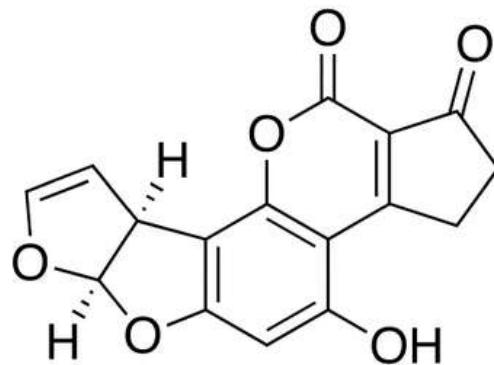
أ- البناء التركيبى للسم افلاتوكسين G2 (AFG2). ب- شريحة كروماتوغرافي الطبقة الرقيقة تحت اشعة فوق البنفسجية تظهر فيها تألق سموم الافلاتوكسين الأربع B2, B1, G1 و G2.

السموم المتأيضة عن سموم الافلاتوكسین

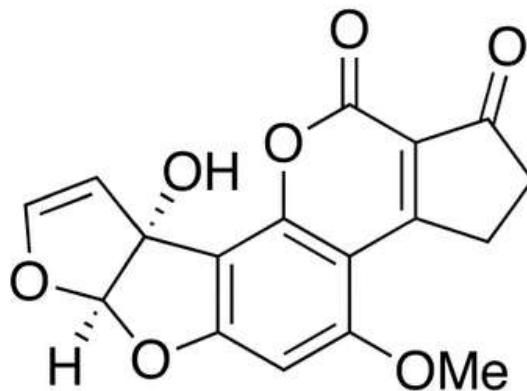
يعتبر سم AFB1 من السموم الملوثة للعديد من المنتجات الزراعية كالذرة الصفراء وفستق الحقل والحبوب الصغيرة والمكسرات بأنواعها واللحيب والجبن واللحوم وعصائر الفواكه وغيرها. يتأيض سم AFB1 في اللبائن وخصوصا الكبد إلى عدة مركبات سامة وهي AFB1 او إضافة مجموعة هيدروكسيلية، حيث يتحول إلى AFP1 وAFM1 وAFQ1 وAFB1-epoxid و-aflatoxicol وهي سموم متأيضة من السم AFB1 في الكبد. او قد يتحول سم الـ AFB1 في الكبد بفعل إنزيمات الـ GST (Glutathione S-transferase) و- β -glucuronidase او sulfate transferase التي تنتج عنها AFB1-glutathione sulfate transferase وAFB1-sulfate وAFB1-glucuronide. سم افلاتوكسین Q1 (AFQ1) التركيب الكيمياوي $C_{17}H_{12}O_7$, الوزن الجزيئي 328.27 دالتون، وسم الافلاتوكسین P1 (AFP1) التركيب الكيمياوي $C_{16}H_{10}O_6$, الوزن الجزيئي 298.25 دالتون، الجرعة النصفية القاتلة لlaranb 3200 ملغم/كغم. سم افلاتوكسین P2 (AFP2) التركيب الكيميائي $C_{16}H_{12}O_6$, الوزن الجزيئي 300.26 دالتون، و الجرعة النصفية القاتلة للجرذان 980 ملغم/كغم. سم الافلاتوكسین M1 (AFM1) التركيب الكيمياوي $C_{17}H_{12}O_7$, الوزن الجزيئي 328.27 دالتون، الجرعة النصفية القاتلة للفئران 300 ملغم/كغم. سم افلاتوكسین M2 (AFM2) التركيب الكيميائي $C_{17}H_{14}O_7$, الوزن الجزيئي 330.29 دالتون، الجرعة النصفية القاتلة للجرذان 980 ملغم/كغم. وسم افلاتوكسيكول AFL (Aflatoxicol) التركيب الكيمياوي $C_{17}H_{14}O_6$, الوزن الجزيئي 314 دالتون. اشارت الدراسات ان سم AFM1 يعمل تثبيط عملية تبادل الاوكسجين مع خلايا الانسجة من خلال تاثيره في عمليات سلسلة النقل الالكترونی.



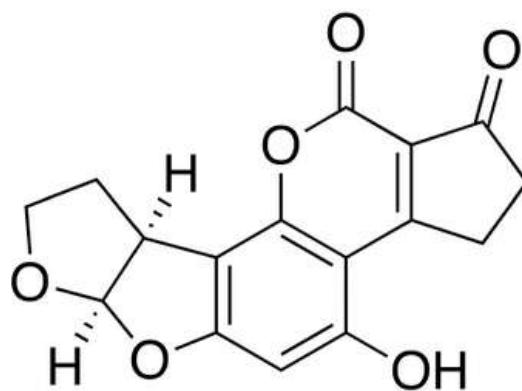
AFP1



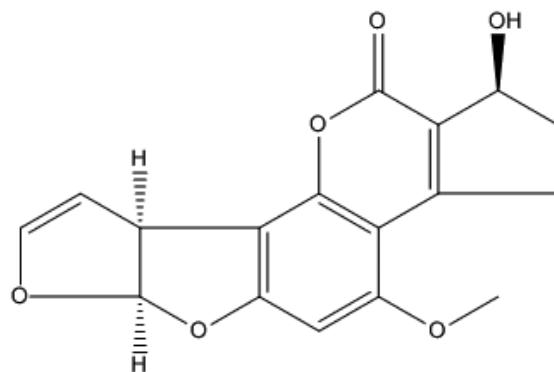
AFQ1



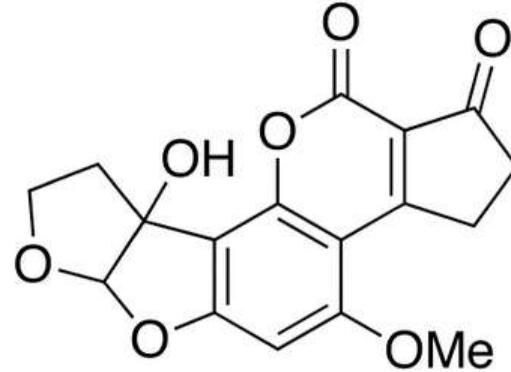
AFP2



AFM1

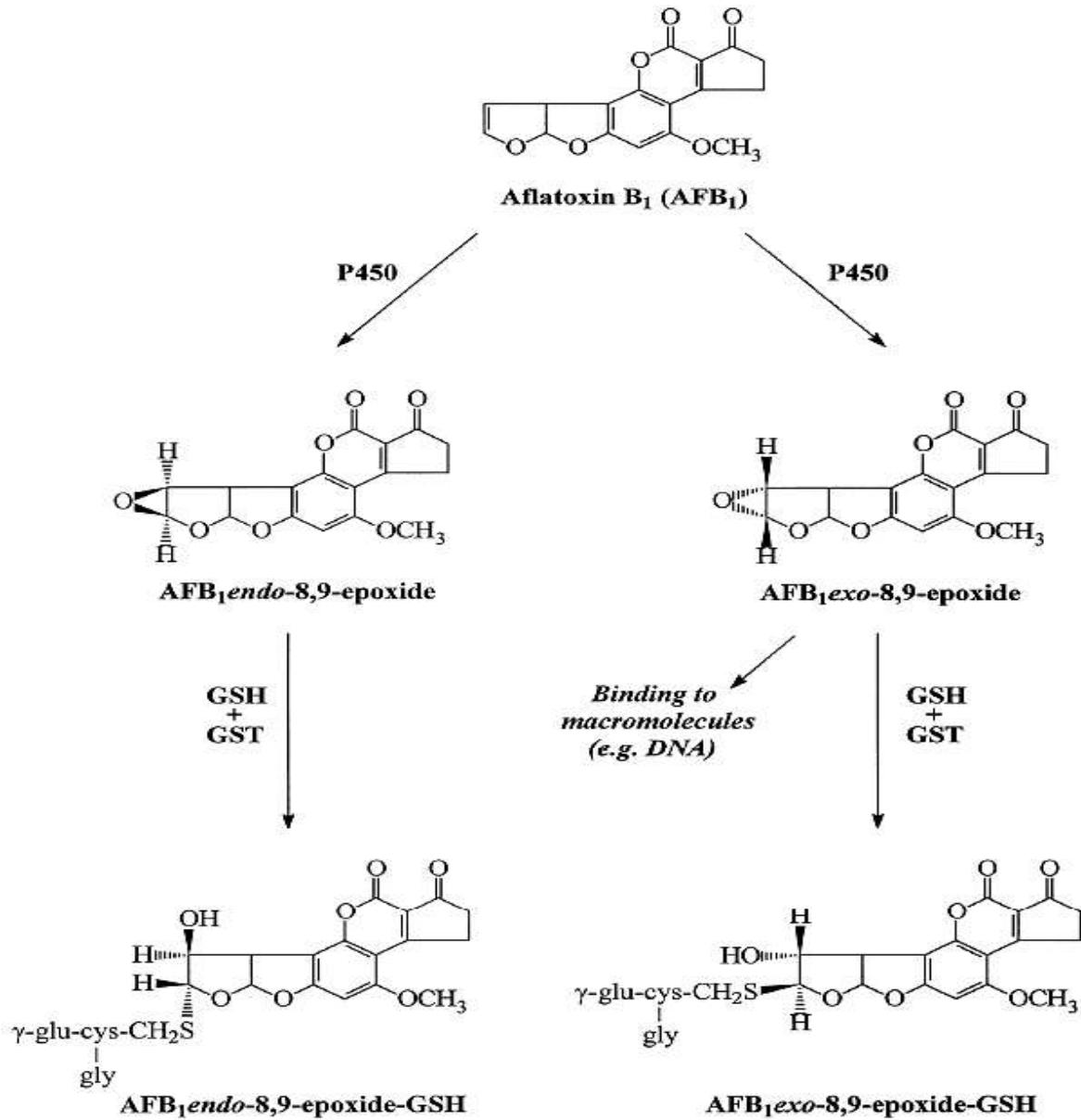


Aflatoxicol

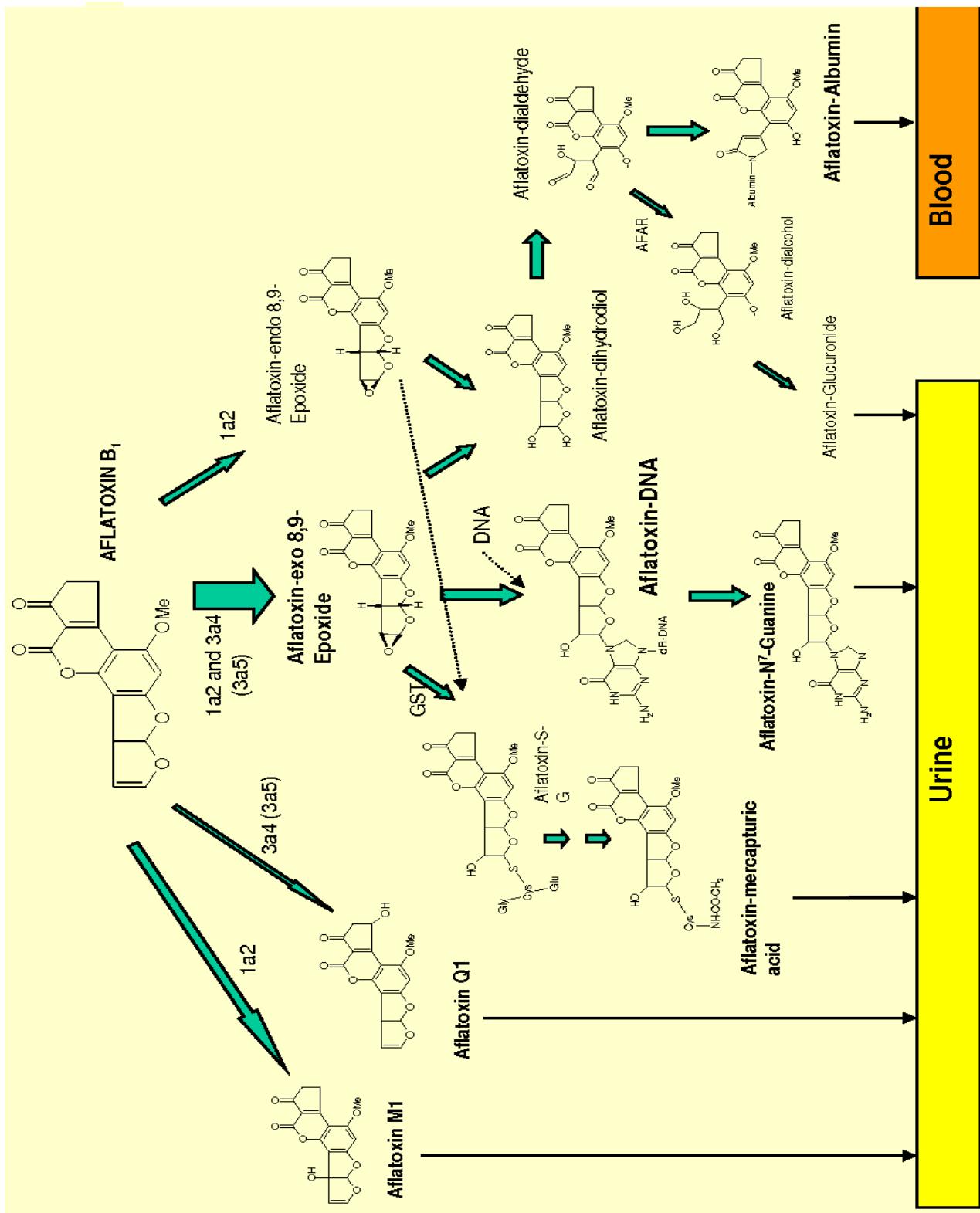


AFM2

البناء التركيبي لسموم الأفلاتوكسين المتأيضة داخل جسم الإنسان.



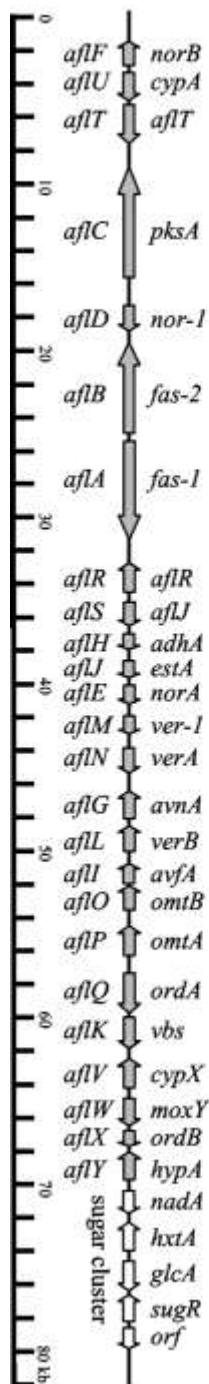
مخطط تحول سم الأفلاتونكسين B₁ (AFB₁) إلى مركبات تتحد مع الأنزيمات أو الحامض النووي ويعطل عمله.



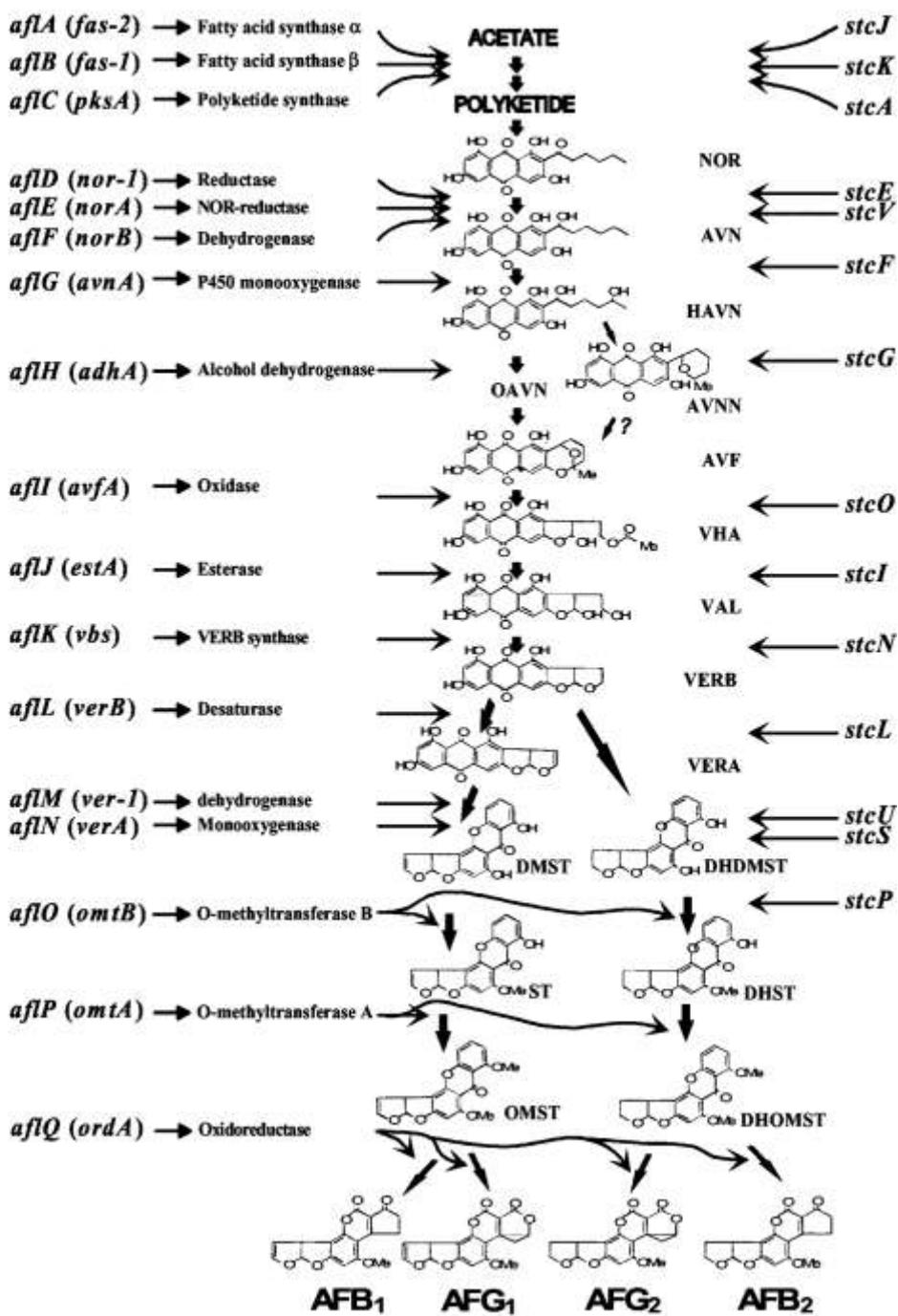
مخطط تأييف سم الأفلاتوكسين B1 (AFB1) داخل جسم النبات وتحوله الى مركبات سامة

آخر

A.



B.

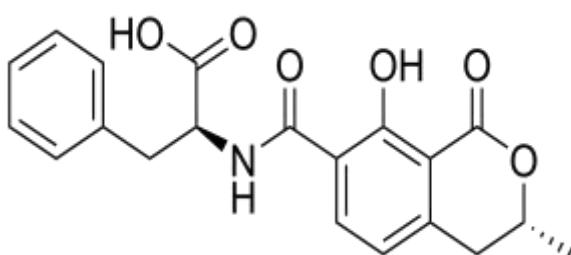


الجينات المسئولة عن مسارات انتاج الافلاتوكسين في جينوم الفطر *Aspergillus* spp
 - الجين. B - المركبات التي يعبر عنها الجين (Jiujiang et al., 2004)

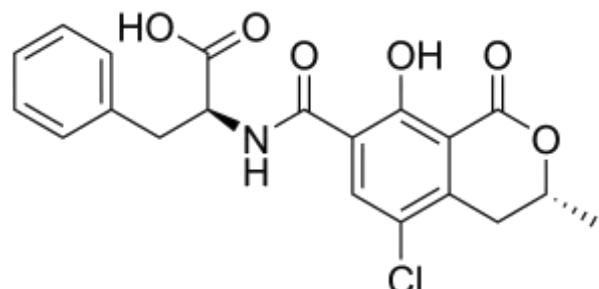
سم الاوكراتوكسين Ochratoxin ينتج هذا السم من قبل عدة انواع تابعة للجنس *A. niger* اهمها *A. ochraceus* وهو الرئيسي في إنتاج هذا السم والانواع *Aspergillus A. alliaceus A. albertensis A. acanthosporus A. carbonarius* و *A. ochraceus A. ochraceopetaliformis A. carbonarius auricomus* و *A. wentii A. sulphureus A. sclerotiorum* و *P. commune P. carbonarius P. verrucosum* منها *Penicillium C. aurantiogriseum*. هناك ثلاثة أنواع من سموم الاوكراتوكسين هي النوع A و B و C. وهناك اربع انواع اقل اهمية. يتواجد السم في محاصيل الحبوب والقهوة والفواكه المجففة وعصير الفواكه. يعتبر السم من السموم المسرطنة من الدرجة الثانية (Group 2) ويعتبر ذو فعل تطفيري ضعيف، كما يمكن ان يتراكم في لحوم الحيوانات التي تتغذى على اعلاف ملوثة بالسم، وتأثيره الرئيسي في اللبان هو على الكلية. كما له تأثير كبير على خلايا الدماغ وخاصة المخيخ، كما تشير الدراسات انه يمكن ان يكون لهذا السم علاقة وثيقة مع مرض الزهايمر والباركنسون (الشلل الرعاشي) في الانسان. كما للسم تأثير في اضعاف الجهاز المناعي وكبحة، حيث يؤثر في الأعضاء المسؤولة عن نشاط الجهاز المناعي كالطحال والغدة الزلعترية (Thymus) والعقد المفاوية، حيث يحدد حجمها، كما يعمل السم على تقليص عدد الخلايا المفاوية وأدائها، كما يقلل إنتاج هرمون السايتوكاين المسؤول عن تحفيز إنتاج الانترفيرون والانترلوكين المسؤولان عن اعطاء الجسم مناعة ضد العديد من المرضيات الميكروبية. كما يمكن للسم ان يتمتص عبر الجلد عن حدوث تلامس مباشر مع السم، كما يمكن ان يتواجد السم في الحليب. تأثير السم في الكلية يعمل على تدهور وضائق النبضات الكلوية، حيث يسبب زيادة طرح ملح الـ NaCl مقارنة بأيوني البوتاسيوم K^+ و أيون H^+ . كما ان التعرض المزمن للسم يؤدي الى قلة تدفق الدم الى الكلية وبالتالي قلة ترشيح الفضلات من الدم. ان الاضرار بالنبيبات الكلوية يؤدي الى اعراض البول السكري والزلالي في الانسان، وكذلك الموت المبرمج للخلايا نتيجة تأثير السم في تحطيم الحامض النووي.

حيث اشارت الدراسات على الحيوانات المختبرية ان 200 ميكغم/كغم من سم الاوكراتوكسين يسبب فشل كلوي في حالات التسمم المزمن.

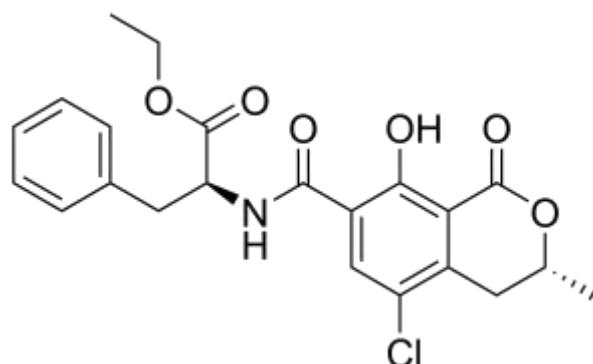
سم الاوكراتوكسين A (OTA) التركيب الكيميائي الجزيئي $C_{20}H_{18}ClNO_6$, الوزن الجزيئي 403.8 دالتون, درجة حرارة انصهار السم 105-110 °م, الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} 30.3 ملغم/كغم في الجرذان. سم الاوكراتوكسين B (OTB) التركيب الكيميائي $C_{20}H_{19}NO_6$, الوزن الجزيئي 369.37 دالتون. سم الاوكراتوكسين C (OTC) التركيب الكيميائي $C_{22}H_{22}ClNO_6$, الوزن الجزيئي 431.87 دالتون, تتألق سموم الاوكراتوكسين على شرائح الكروماتوكرافيا الرقيقة بلون أزرق, يذوب السم في الايثانول والميثanol والكلوروفورم وقليل الذوبان بالماء.



اوكراتوكسين B (OTB)

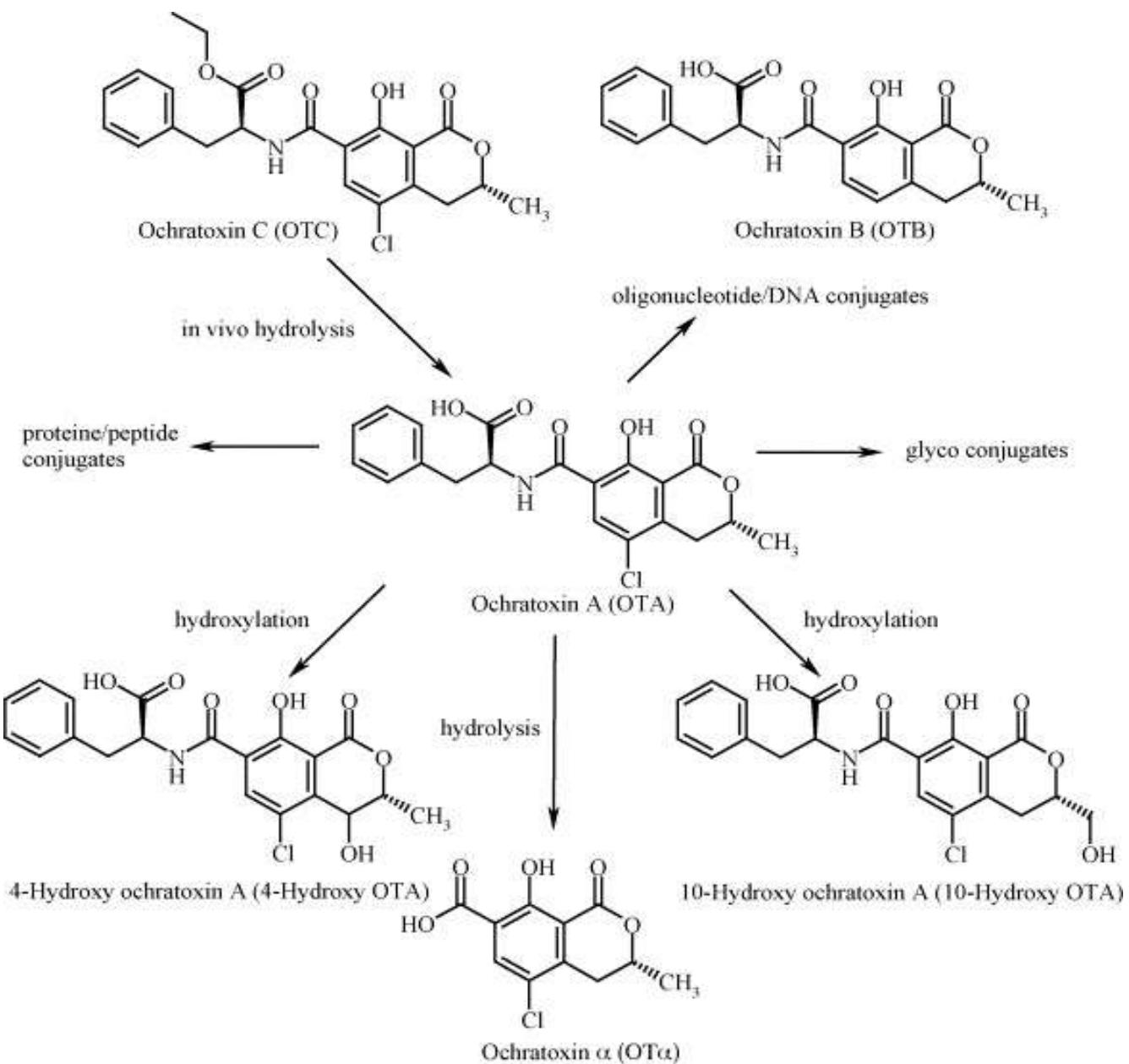


اوكراتوكسين A (OTA)



اوكراتوكسين C (OTC)

البناء التركيبى لسموم الاوكراتوكسين.



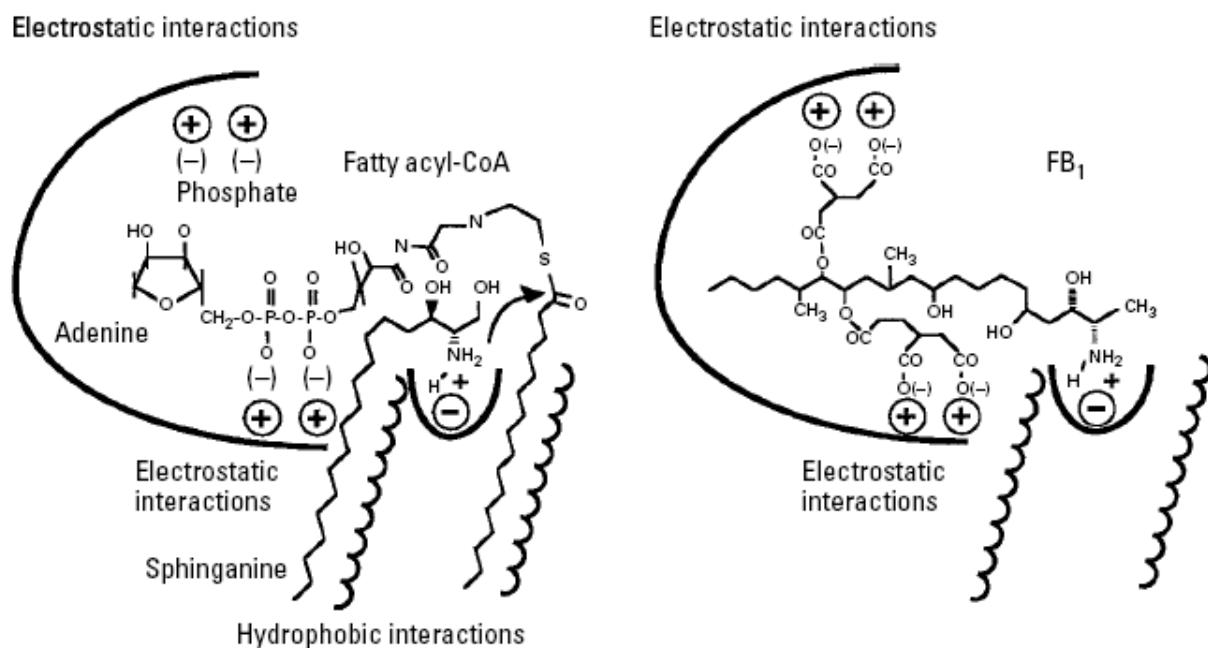
تأييض سم الاوكراتوكسين A (OTA) داخل النظام الخلوي للبائن وتحوله الى مركبات سامة.

سموم الفيومونوزينات Fumonisin تنتج هذه السموم من قبل الفطريات التابعة لبعض انواع الجنس Fusarium ومنه النوع *F. verticillioides* وهو الفطر الرئيسي في انتاج السم, *F. dlamini*, *F. anthophilum*, *F. nygamai*, *F. proliferatum* والانواع *F. napiforme*. كما ذكرت المصادر ان هناك نوع تابع للجنس *Alternaria* له القابلية على انتاج سم الـ FB1 وهو الفطر *A. alternat f.sp lycopersici*. يؤثر السم على الاعضاء الداخلية وخصوصا الكبد والكلية. عرف السم عام 1970 عندما حدث في جنوب افريقيا حالة وبائية لمرض Leukoencephalomalacia (ELEM) في الخيول عندما غذيت على حبوب الذرة الصفراء مصابة بالفطر *F. verticillioides*. كما ذكرت العديد من الدراسات اجريت على سكان مناطق جنوب افريقيا الذي يعتبر محصول الذرة الصفراء هو الغذاء الرئيس، وعلاقت ذلك بمرض سرطان المريء، وذلك لأن حبوب الذرة الصفراء تصاب بالفطر *F. verticillioides* بشكل كبير مما يسبب زيادة احتمالية التلوث بسموم الفيومونوزين. كما يسبب السم مشاكل مرضية في الجهاز التنفسى، اذ سجلت حالات مرضية في الخنازير المتغذية على علقة ملوثة بالسم. كما وجد ان السم يتراكم عشرة اضعافه في الكلية اكثر مما هو عليه في الكبد لحيوانات الاختبار. عام 1995 حدث حالة وبائية اخرى في الهند، تمثلت بأعراض اسهال وألم في الجسم نتيجة التغذى على حبوب الذرة الصفراء والبيضاء الملوثة بتراكيز عالية من سم الفيومونوزين. التركيب الكيميائى لسم الـ sphingosine-sphinganine Fumonisins يشابه تركيب انزيمات تصنيع السفينكوزين Ceramides و هو معقد من sphingosine والاحماس الدهنية ويتواجد في الغشاء الخلوي. ميكانزم التأثير السام لسموم الفيومونوزين هو ان التركيب الكيميائي للسم مشابه لقواعد الـ fatty acids وهذا يؤدي الى تداخل السم واحتلاله لمركب الـ sphinganine في تمثيل الـ acyl-CoA, وهذا يلعب دورا مهما في ان الجزء الاميني من سم الفيومونوزين يحتل موقع الـ sphinganine في الانزيم N-palmitoyl-AP1, يرتبط تمثيل

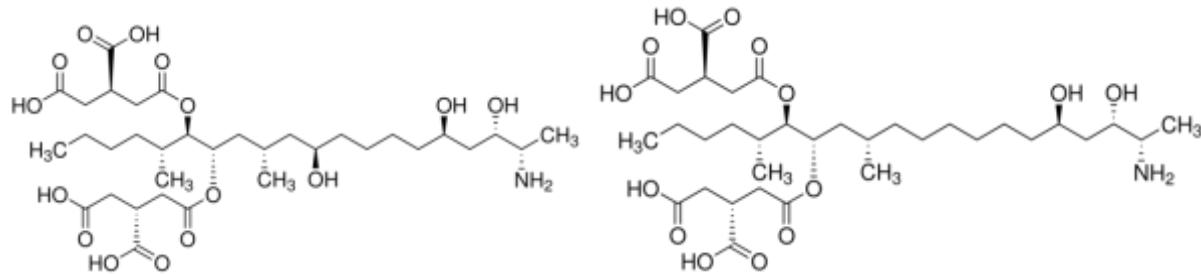
الـ ceramide مما يعطي التأثير السام للفيومونوزين. تصنف سموم الفيومونوزين من مجموعة B2 كمسبب للسرطان.

توجد ثلاثة انواع من سموم الفيومونوزين وهي سم FB1 التركيب الكيميائي $C_{34}H_{59}NO_{15}$ الوزن الجزيئي 721.8 دالتون، عزل السم لأول مره عام 1988. وسم FB2 التركيب الكيميائي $C_{34}H_{59}NO_{14}$ ، الوزن الجزيئي 705.8 دالتون، سم FB3 التركيب الكيميائي $C_{34}H_{59}NO_{14}$ ، الوزن الجزيئي 705.83 دالتون. تذوب سموم الفيومونوزين في المذيبات القطبية كالមيثanol والاسيتونايتريل.

ان لسموم الفيومونوزينات تأثير سام على الخلايا النباتية (Phytotoxic), حيث اشارت العديد من الدراسات انه يسبب اضرار في أغشية الخلايا وخلايا الميزوفيل، كما يؤثر في تمثيل الـ sphingolipids في خلايا النبات، ويختزل النمو الخضري والجذري والوزن الجاف للنباتات المعرضة للسم، وقد يكون لهذه التأثيرات علاقة وطيدة بين الانتاج العالي لسموم الفيومونوزين من قبل الفطر والأمراضية وشراسته على النبات المصاب.

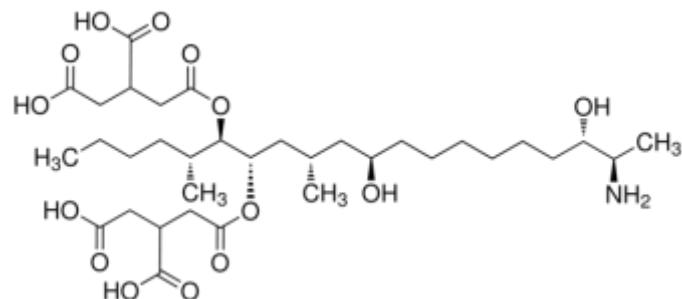


مخطط ميكانيزم التأثير السام لسم الفيومونوزين داخل النظام الخلوي.



سم AB2

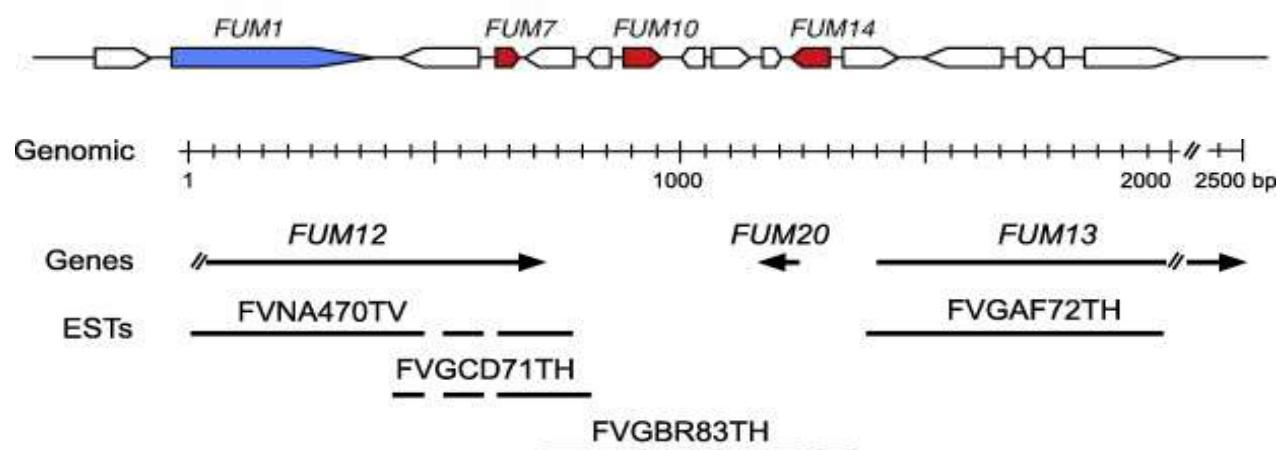
سم FB1



سم FB3

البناء التركيبي لسموم الفيومونوزينات.

Fumonisin – *Fusarium verticillioides*



الجينوم الخلوي المسؤول عن إنتاج سموم الفيومونوزينات في الفطر *F. verticillioides*

سموم الترايكوثسينات Trichothecenes Toxin هي مجموعة سموم تنتج من قبل العديد من اجناس الفطريات Stachybotrys و Myrothecium و Fusarium و Trichoderma و Verticimonosporium و Cephalosporium و Trichothecium. وتعد اكبر مجموعة مركبات سامة تعود لهذه المجموعة، وتزيد على ما يربو عن 200 مركب. تتميز سموم الترايكوثسينات في تركيبها الكيمياوي بوجود آصرة مزدوجة بين ذرتى الكاربون التاسعة والعشرة وحلقة ايبوكسي بين ذرتى كاربون 12 و 13، وتعتبر حلقة الايبوكسي هي الجزء الفعال لاعطاء مركبات الترايكوثسينات الفعل السام. تعد هذه السموم من المثبتات القوية لتصنيع وتمثيل البروتينات، اذ يرتبط مع مكونات الرايبوسومات. يرتبط السم بأصرة ببتيدية مع ناقلات الببتيدات في وحدات رايبوسومات الـ 60S وبالتالي يمنع تصنيع السلسة الببتيدية لتكوين جزيئة البروتين، كما ان السم يمنع تصنيع البروتينات الخاصة بالمايتوكوندريا حيث يرتبط مع مجموعة بروتينات الـ sulfhydryl. كما ان سموم الترايكوثسينات تأثير كبير وفعالية عالية لامتصاص من قبل الجلد مقارننا بالسموم الاخرى، فعند التعرض لهذه السموم سواء عن طريق الجلد او الابتلاع سوف يؤدي ذلك الى تهيج الجلد والنسيج الطلائي المخاطي المعموي، كما له المقدرة على الاتحاد مع المكونات الخلوية. سجلت حالات تسمم لأول مرة عام 1900 في الاتحاد السوفيتي حيث توفي 100.000 شخص نتيجة تناول حبوب مصابة بالفطر *Fusarium spp* والملوثة بتراكيز عالية من سم T2-Toxin سبب اعراض مرضية اطلق عليها Alimentary Toxic Aleukia (ATA) وهو قله كريات الدم البيضاء في الجسم. كما حدثت حالة تسمم اخرى في اليابان نتيجة تناول حبوب فاصولياء ملوثة بسموم الترايكوثسين. تعد سموم الـ DON و T2-Toxin Diacetylscirpenol من بين السموم التي استخدمت كأسلحة بايلوجية او ما اطلق عليه المطر الاصفر الذي استخدمه الاتحاد السوفيتي في فيتنام ولاؤس وافغانستان. تتميز سموم الترايكوثسينات بانها سهلة الامتصاص عن طريق الجهاز الهضمي او عن طريق الجلد لذا يكون تأثيرها السام شديد، وتتمثل اعراض التسمم بسموم الترايكوثسينات برفض الغذاء والتقيوء والأسهال وفقدان الوزن واضطرابات عصبية وأضرار بالأوعية الدموية والقلب وتشنج الجهاز المناعي واحقان الجلد وضعف

الاخصاب وأضرار في نخاع العظم. كما تعد سموم الترايكوثسين من المركبات السامة للخلايا النباتية Phytotoxic, حيث تسبب اعراض شحوب وفقدان الكلورووفيل وتثبيط نمو الجذور واستطالتها وتقزم النبات، اذ يرتبط انتاج السم ارتباط معنوي مع فوعة الفطريات المنتجة لهذه السموم والامراض التي تسببها على النبات كما هو الحال في امراض لفحة سنابل والتعفن التاجي في القمح.

تعتبر مجموعة سموم الترايكوثسين A عالية الذوبان في المذيبات مثل الأثيل استيت والاسيتون والكلوروفورم ومثيلين كلورايد. اما سموم الترايكوثسين مجموعة B تذوب في الميثanol والايثانول والاسيتونايترينيل.

تقسم سموم الترايكوثسينات الى أربع مجاميع رئيسة، وحسب وجود او عدم وجود جزء فعال مرتبط بذرة الكاربون رقم 8 (C8) :

مجموعة سموم الترايكوثسين A تعتبر هذه المجموعة الاكثر سمية وتنتمي بعدم وجود طرف هيدروكسيلي على ذرة الكاربون رقم 8 كما وهو الحال في سـم Neosolaniol، او طرف أستر كما هو الحال في سـم T2-toxin، او عدم وجود طرف فعال كما هو الحال في سموم Harzianum A و 4,15-diacetoxyscirpenol و Trichodermin.

مجموعة سموم الترايكوثسين B وتعتبر اقل سمية من المجموعة الاولى، تتميز بوجود ذرة الكاربون على رقم 8 مجموعة كاربوكسيل مثل سموم الـ Deoxynivalenol و Nivalenol و Trichothecin. كما ان هذه المجموعة تملك طرف هيدروكسيلي على ذرة الكاربون رقم 7 لكن لحد الان لم تصنف ضمن مجموعة اخرى.

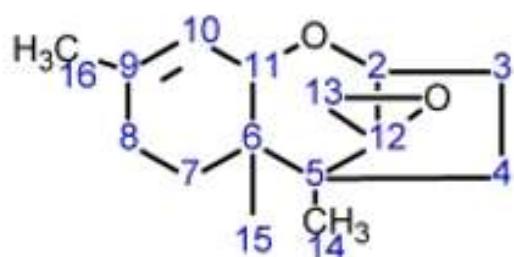
مجموعة سموم الترايكوثسين C تمتلك مجموعة ايبوكسي بين ذرة الكاربون رقم 7 و 8 مثل سـم الـ Crotocin.

مجموعة سموم الترايكوثسين D تملك مجموعة ايبوكسي اضافية على ذرتـي الكاربون رقم 4 و 15 مثل سـم Roridin A و Verrucarin A و Satratoxin H.

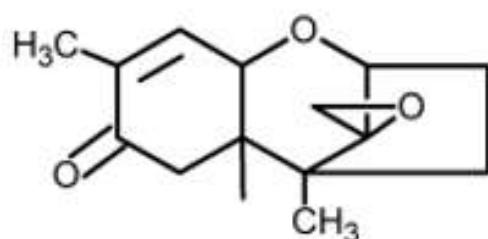
الجرعة النصفية القاتلة LD₅₀ لبعض انواع سموم الترايكوتشين على الفئران في المختبر.

Trichothecene	LD ₅₀ (mg/kg bw)
Deoxynivalenol	70
Diacetoxyscirpenol	23
Neosolanol	14.5
HT-2 toxin	9.0
T-2 toxin	5.2
Nivalenol	4.1
Verrucarin A	0.5

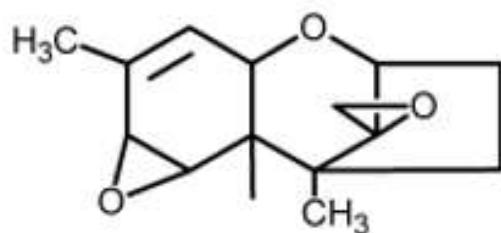
Type A



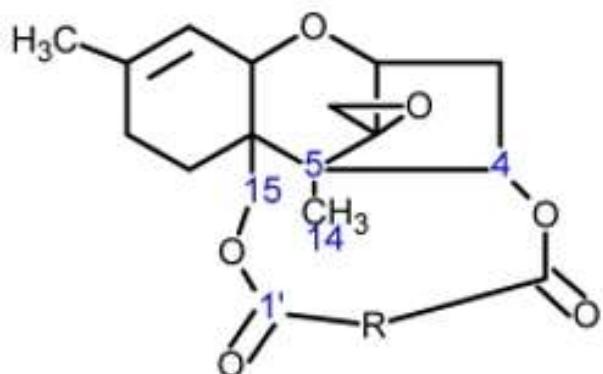
Type B

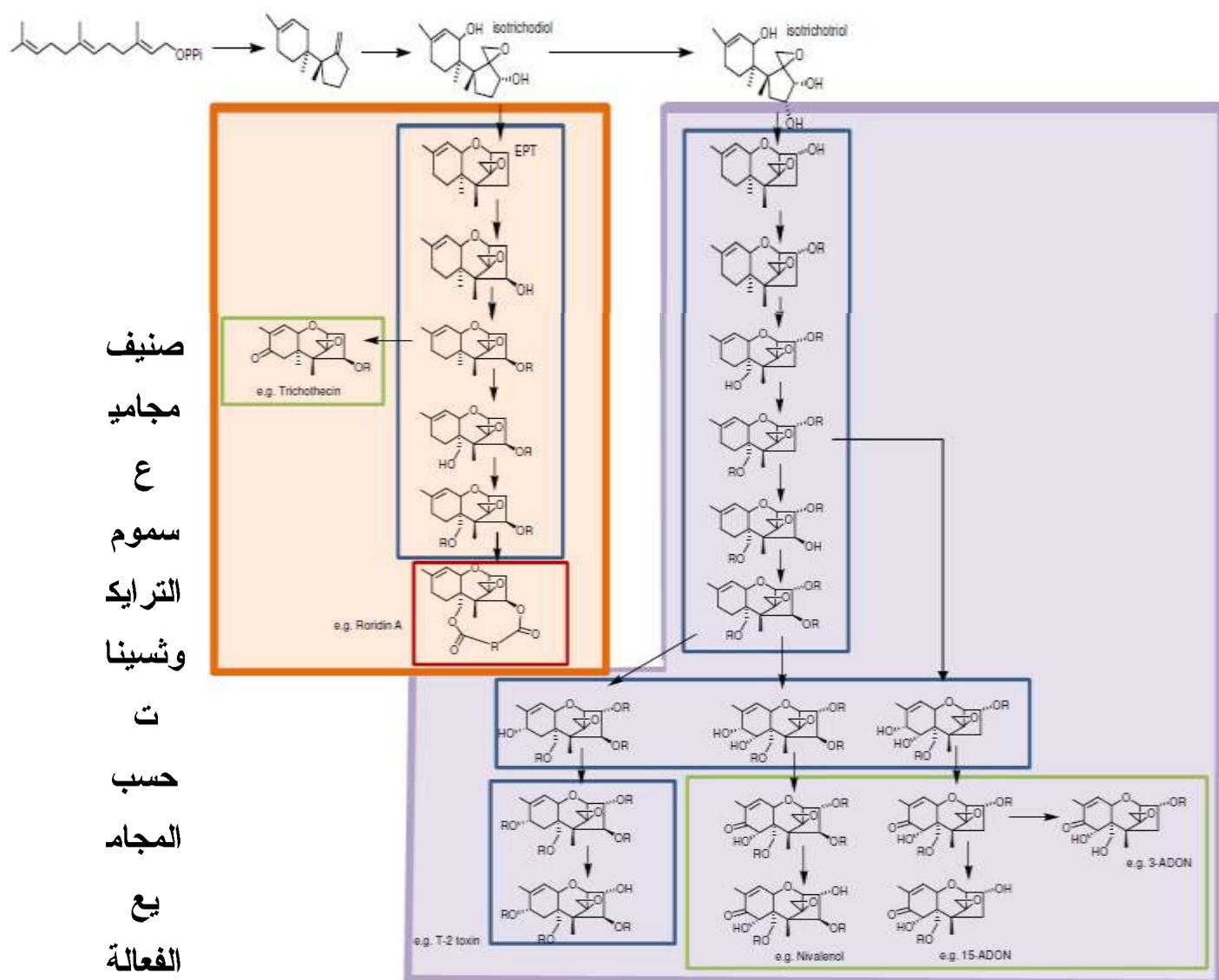


Type C



Type D





وحلقات الايبوكسي.

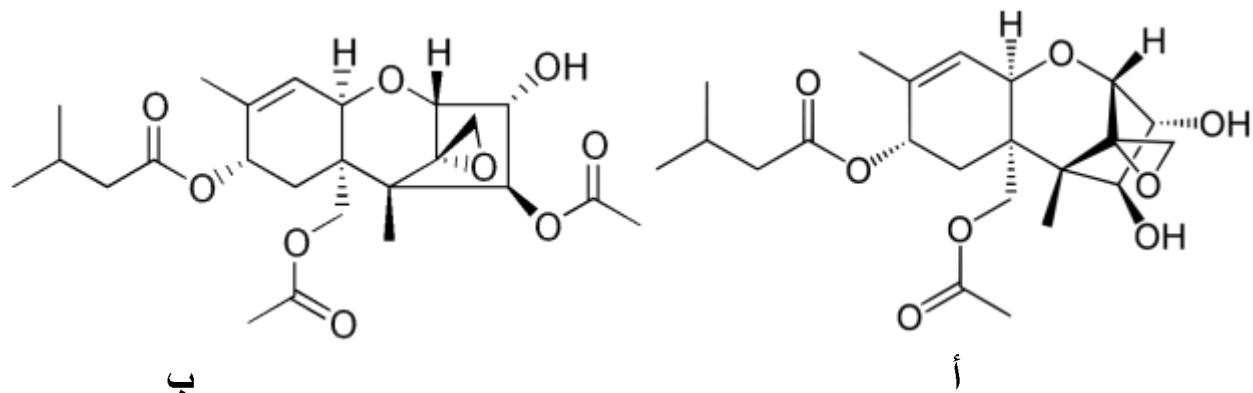
مسارات تصنيع مجاميع سموم الترايكوثسينات. المربع الازرق سموم الترايكوثسينات مجموعة A، المربع الاخضر سموم الترايكوثسينات مجموعة B، المربع الاحمر سموم الترايكوثسينات مجموعة C، المربع البنفسجي سموم الترايكوثسينات مجموعة D.

مجموعة سموم الترايكوثسين A

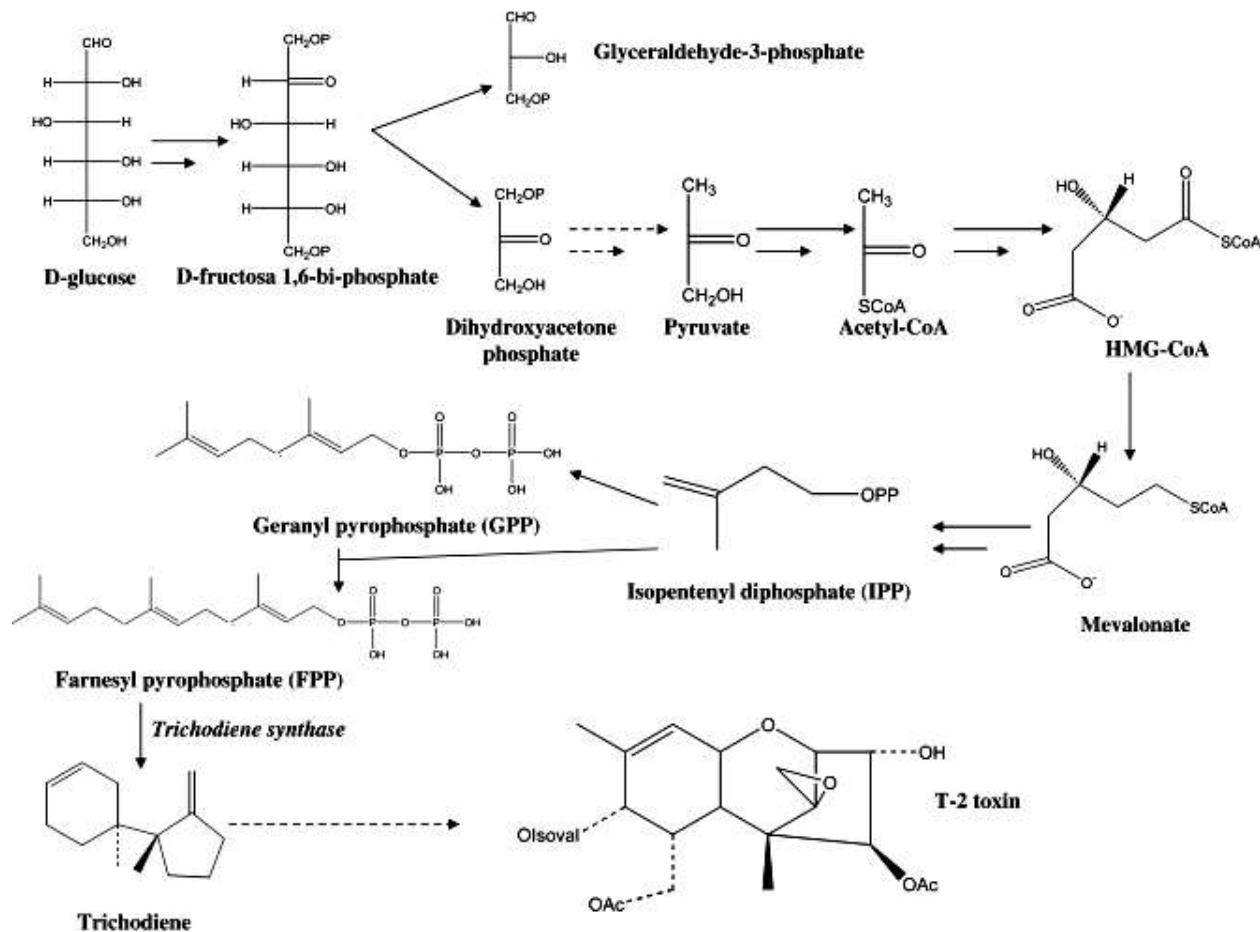
سم الـ T2-Toxin و HT2-Toxin وهي من المركبات السامة المنتجة طبيعياً بواسطة الفطر Fusarium، عرف السمين تاريخياً بأنه سبب مرض ندرة أو نقص كريات الدم البيض في الإنسان alimentary toxic aleukia (ATA) في الاتحاد السوفيتي للفترة من 1941-1947 نتاج تناول حبوب متغيرة مخزونة خلال فترة الشتاء. ينتج السم من قبل أنواع *F. tricinctum* و *F. sporotrichioides* و *F. acumentum* و *F. poae* الفطريات وسمومها على محاصيل الحبوب كالقمح والذرة الصفراء والشعير والشوفان، إضافة إلى اعتبار هذه الفطريات مسببات لامراض النبات. التركيب الكيميائي للسم T2-Toxin هو $C_{24}H_{34}O_9$ ، الوزن الجزيئي 466.58 دالتون، درجة انصهار المركب 151-152°C، أما سم HT2-Toxin تركيبة الكيميائي هو $C_{22}H_{32}O_8$ ، والوزن الجزيئي 424.5 دالتون، درجة انصهار المركب 151-152°C. يذوب السمين في المذيبات العضوية القطبية كالإيثanol والإثيل استيت وقليل الذوبان جداً في الماء. يعتد السمين مستقرين حرارياً، ولا يتحطم أثناء عمليات التصنيعية أو الطبخ. يؤثر السم في عمليات تصنيع الحامض النووي،

حيث ان استخدام السمين HT2-toxin و T2-toxin 0.75 ملغم/كغم و 0.1-1 ميكغم/غم في حيوانات التجارب يعمل على تثبيط الحامض النووي. كما يعد السم من المثبتات القوية لتصنيع البروتينات، اذ يرتبط بشدة مع رابيروسومات 60S كما يثبط فعالية انزيمات الناقلة للبيتيدات. كما يؤثر السم في نفاذية الاغشية الخلوية من خلال تحولات وتغييرات في الدهون المفسرة، وتشوه في خلايا الصفيحات الدموية والموت المبرمج لخلايا الجهاز المفاوي في الطحال وخلايا نخاع العظم والغدة الزعترية لفئران التجارب المعرضة لـ 10 ملغم/كغم من سم T2-Toxin، كما انه يثبط تحفيز الجهاز المناعي على تكوين الاجسام مضادة. الجرعة النصفية القاتلة لكلا السمين LD₅₀ 10-5 ملغم/كغم من وزن الجسم الحي في الفئران.

التسمم الحاد بسم T2-Toxin يحدث عند تناول غذاء ملوث بتراتيز من 0.06-10 ملغم/كغم وزن الجسم الحي لمعظم الكائنات الحية، تتمثل الاعراض المرضية بفقدان الوزن ورفض الغذاء وتقيوء والتهاب الجلد واسهال ونزف داخلي وتتخر لكل من المعدة وبطانة الامعاء الداخلية والطحال ونخاع العظم. يؤثر السم عند تلامسه مع الجلد مسببا نزف داخل الادمة وتتخر الجلد.



البناء التركيبى لسمى أـ .T2-Toxin .Bـ .HT2-Toxin

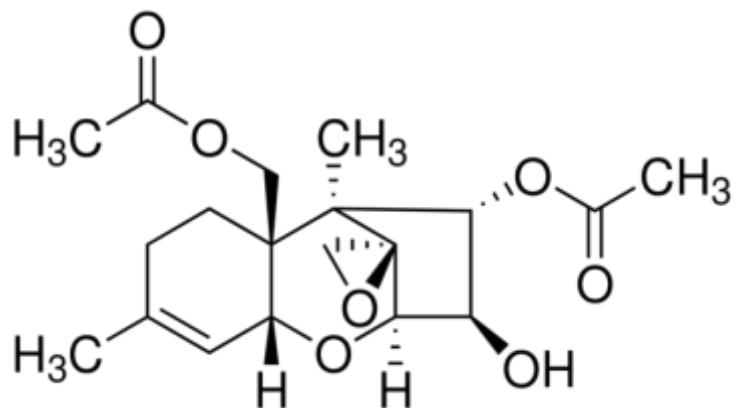


المسار الحيوي لتصنيع سم الـ *Fusarium* spp قبل الفطر T2-toxin

سم الـ *Fusarium* spp (DAS) ينتج السم من قبل انواع الفطر *Fusarium* spp مثل *F. equiseti*, *F. roseum*, *F. graminearum*, *F. sambucinum*, *F. moniliforme*. التركيب الكيميائي $C_{19}H_{26}O_7$, الوزن الجزيئي 366.4 دالتون, درجة إنصهار المركب 160-164 م°. يسبب السم اعراض مرضية على حيوانات التجارب المختبرية، تتضمن الاعراض تixer في الطحال ونخاع العظم والعقد اللمفاوية والغدة الزعترية وبطانة الجهاز الهضمي اضافة الى تحفيز عملية الموت المبرمج للخلايا الحية. وعند تغذية حيوانات المختبرية لغذاء ملوث بالسم وجدت متبقيات السم في الكبد والكلية والطحال ونخاع العظم. الجرعة النصفية القاتلة للسم LD_{50} عن طريق الفم على لطيور دجاج اللحم 3.82 ملغم/كغم، اما في الجرذان 7.3 ملغم/كغم. السم غير مسرطן او محفز للسرطان، وليس له فعل تطفييري على الحامض النووي، لكنه يسبب اعراض تixer للجلد عند

حدوث تلامس للسم مع الجلد. كما له تأثيرات على عملية التكاثر، حيث أوضحت الدراسات انه قد سبب موت للأجنة وضعف في الحيامن للذكور وإنخفاض خصوبة إناث الجرذان المغذاة على جرع عالية من سم الـ DAS. كما يعمل السم على ضعف الجهاز المناعي من خلال تثبيط انتاج الخلايا المناعية المنتجة من الغدة الزعترية T-cell وغدة بورصا B-cell. كما انه مثبت للتمثل الحيوي للبروتين ومثبط لاستساخ الحامض النووي، ميكانزم تثبيط البروتينات ناتج عن ارتباط السم مع كودون AUG الذي بدوره يرتبط مع رابيوزوم 60S ويعمل وصول شيفرة تصنيع البروتين الى الرابيوزوم. اشارت دراسات مختبرية ان للسم تأثيرات مضادة للأورام Antineoplastic.

كما للسم تأثيرات على انسجة الخلايا النباتية اذ يسبب موت لانسجة المعرضة للسم DAS، ويعتقد انه له علاقة وثيقة في شراسة المسببات المرضية الفطرية على النباتات التي تصيبها و كمية السم المنتج.

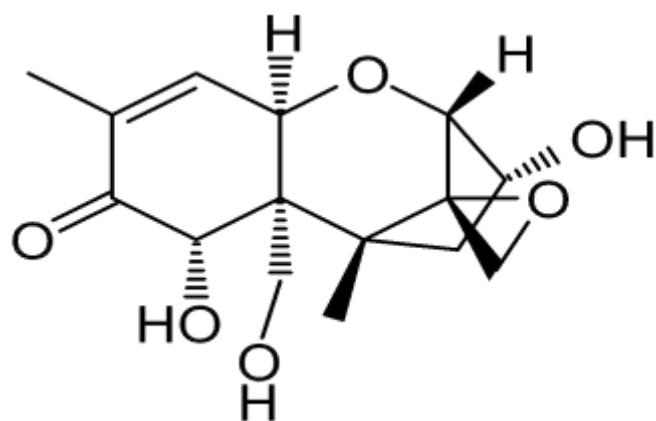


البناء التركيبى لسم الـ .(DAS) Diacetoxyscirpenol

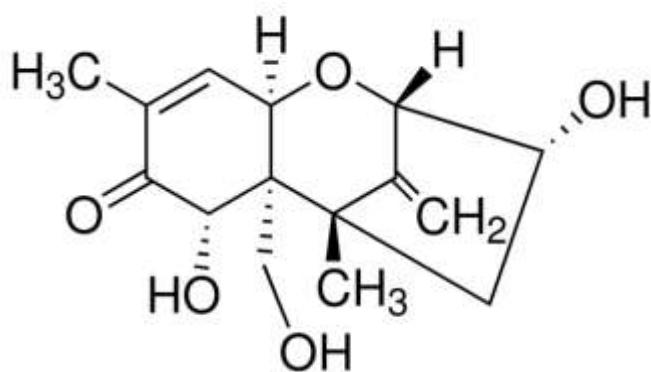
مجموعة سموم الترايكوثسين B

سم DON (Deoxynivalenol) ويطلق عليه ايضا (Vomitoxin) السم المقيء، التركيب الكيميائي للسم $C_{15}H_{20}O_6$ ، الوزن الجزيئي 296.3 دالتون. درجة انصهار المركب 152°C . قليل الذوبان بالماء، وينوب في الميثanol والاثيل استيت. اكتشف السم ووصف لأول مرة في اليابان عام 1972 ملوثاً لمحصول الشعير. ويعتبر السم مستقر حرارياً ولا

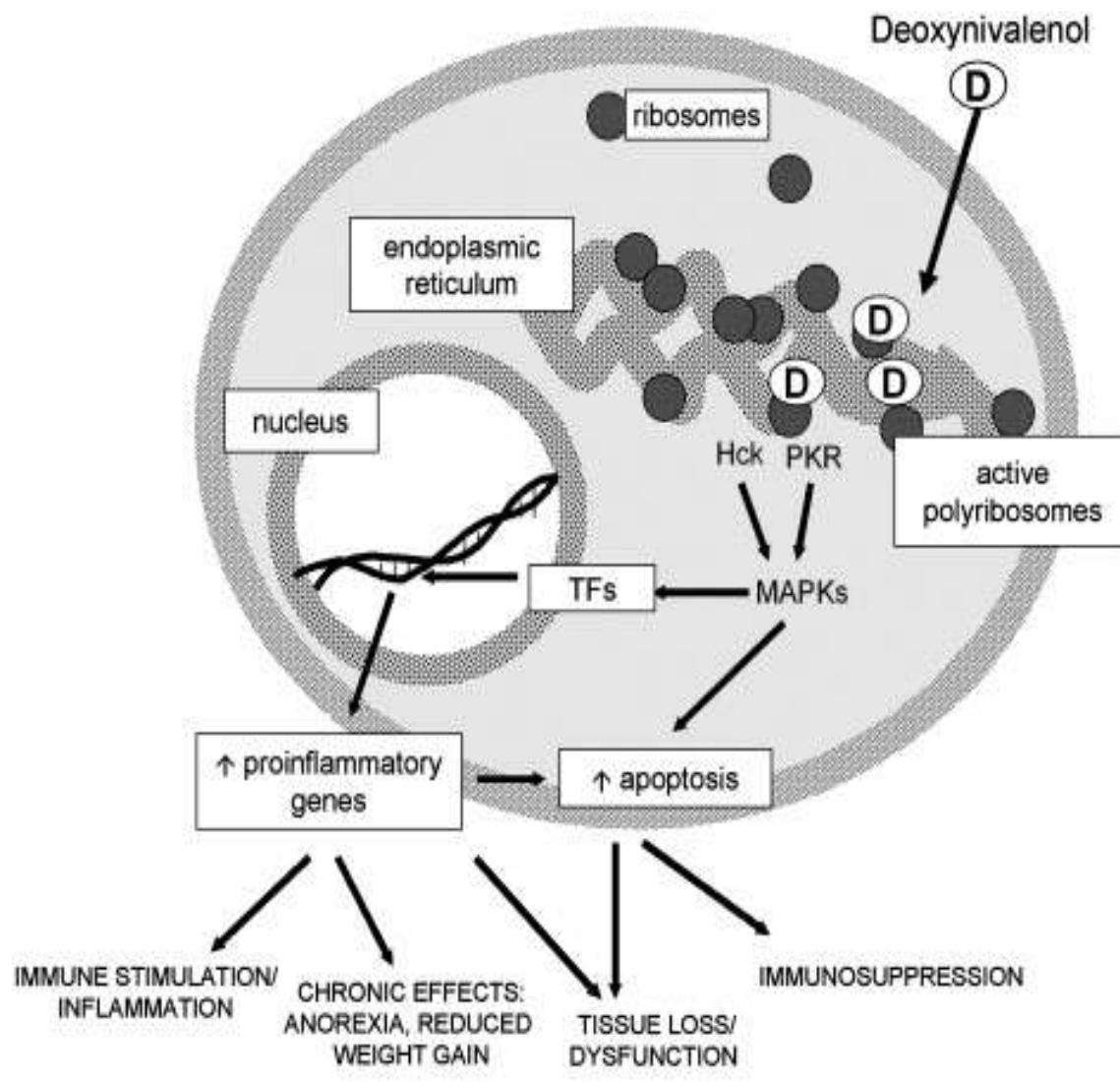
يتاثر بالعمليات التصنيعية للغذاء. ينتج السم بصورة رئيسة من قبل انواع الفطر *F.*, وهناك انواع اخرى تعتبر منتجات ثانوية للسم مثل *F. culmorum* و *F. graminearum* و *F. verticilloides* و *F. proliferatum* و *F. poae*. اغلب هذه الانواع هي ممرضة للنبات وتنتج السم اثناء اصابتها النبات في الحقل، وتطور الاصابة في المخزن على المحصول المصايب مما يزيد من انتاج وتراكم السم فيه. يتواجد السم في محاصيل الحبوب كالذرة الصفراء والقمح والشوفان والشعير والرز والذره البيضاء، إذ أن هناك علاقة وثيقة بين الامراض التي تسببها هذه الفطريات وتتواجد سم الـ DON. يعتبر المحتوى الرطبوبي في الحبوب عامل محدد لأنماط انتاج السم ويقع بين 0.87-0.88%^a. لا يعتبر سم الـ DON من المركبات المسرطنة او المحفزة للسرطان، لكن يؤثر سم الـ DON على الحيوان او الانسان وذلك لأعتباره مثبط قوي لتصنيع البروتينات، إضافة الى تأثيره المباشر في الدماغ من خلال زيادة امتصاصه للحماض الأميني تربوفان وتأثير فعالية السيروتونين serotonin او مستقبلاته، وهو المسؤول عن صفة شهية الاكل، وهذا يؤدي الى اضطرابات التغذية وقلة الشهية. كما ان السم يسبب تهيج للجهاز الهضمي مما يحد من استهلاك الغذاء، وهذا يفسر زيادة نسبة الاصابة بقرحة المرىء والمعدة. الحدود المسموح بها لتواجد سم الـ DON في غذاء الانسان المحدد من قبل منظمة الغذاء والعقاقير الامريكية هو 1 جزء بال مليون، اما بالنسبة لأعلاف الحيوانات وأعلاف الطيور الداجنة 10 جزء بال مليون و 2 جزء بال مليون لألبقار الحليب. تنتقل مركبات الأيض الثانوي للسم عبر المنتجات الحيوانية كبيض الدجاج، حيث يتحول سم الـ DON الى DOM (de-epoxy-DON) في صفار البيض وفي حليب الأبقار عند التغذية على أعلاف ملوثة بسم DON.



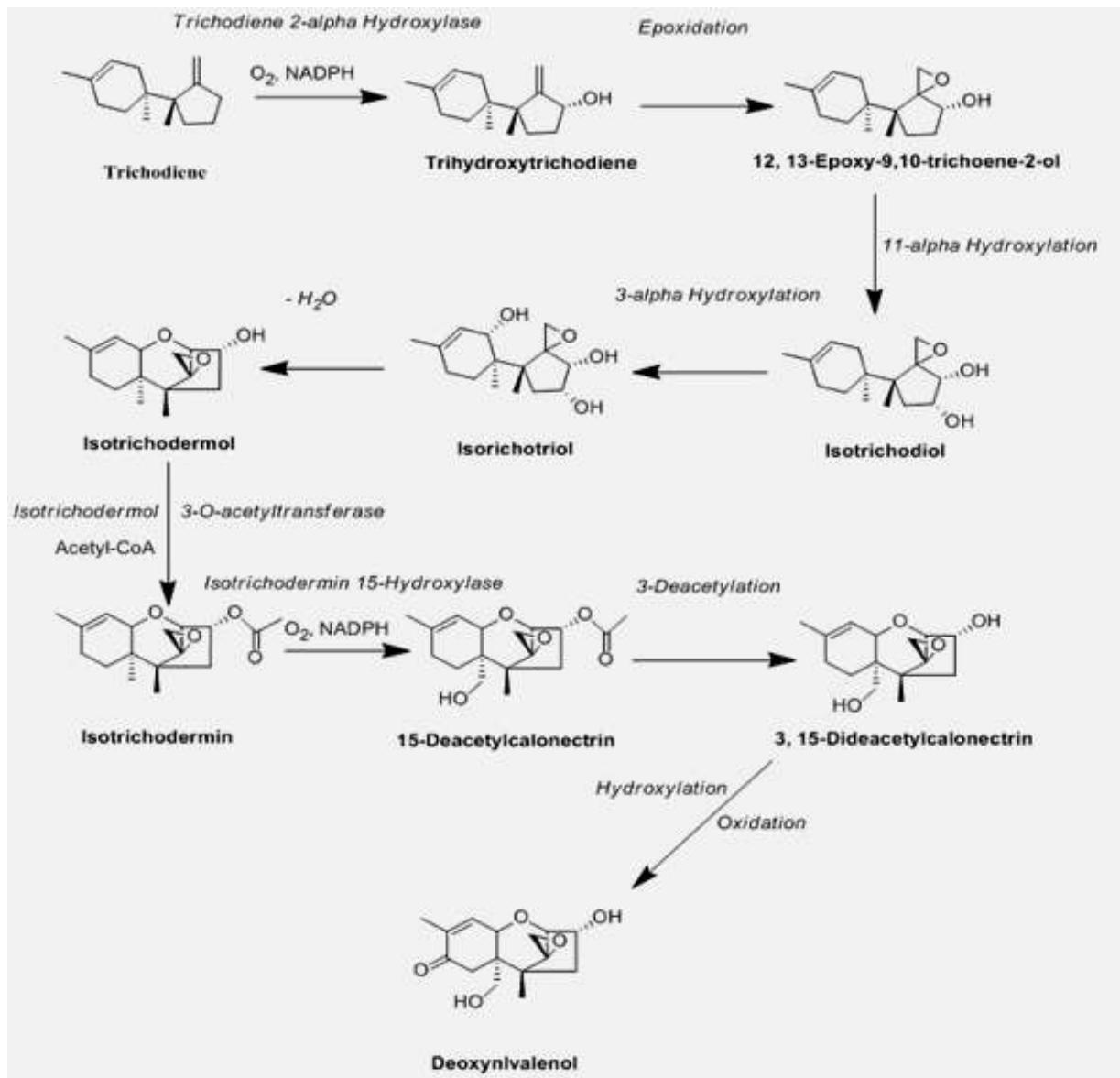
.البناء التركيبي لسم الـ DON.



البناء التركيبي لنتائج السم DON إلى بيض
الدجاج وحليب الأبقار.



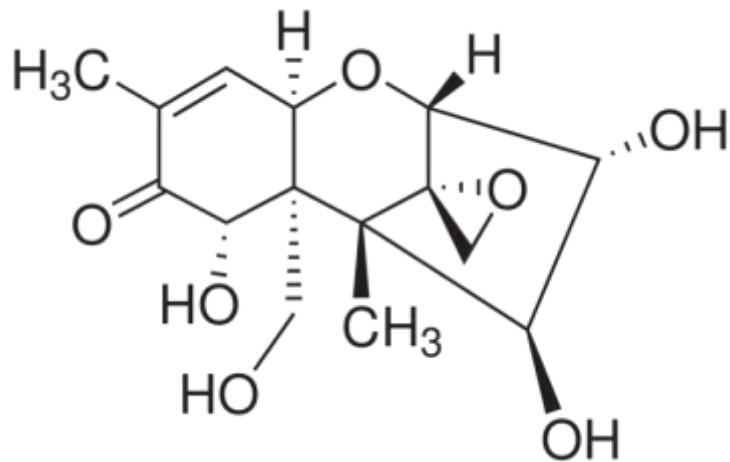
مسارات تأثيرات سم الـ DON داخل الخلية الحية.



• مسارات تصنيع سم الـ Deoxynivalenol

سم الـ Nivalenol (NIV) تركيبة الكيميائي C₁₅H₂₀O₇, الوزن الجزيئي 312.35 دالتون، درجة انصهار المركب 127-130 °م، اطلق على هذا السم بـ Nivalenol وذلك لأنّه عزل لأول مرة من الفطر *F. nivale* ينتج السم بشكل رئيسي من قبل أنواع الفطر (*F. crookwellence*)، *F. poae*، *F. cerealis*، *F. culmorum* و *F. graminearum*.

الزراعية كالقمح والشعير والذرة الصفراء والشوفان، وبما ان السم مستقر حرارياً فيمكن إيجاده في المنتجات الغذائية بعد العمليات التصنيعية على هذه الأغذية. يعتبر السم من مركبات التي تؤثر في تثبيط تصنيع البروتينات والحامض النووي، ويمكن أن يتآيضاً السم إلى De-epoxy-nivalenol داخل الجسم الحي. الجرعة النصفية القاتلة 38.9 ملغم/ كغم عن طريق الفم على فئران التجارب. أعراض التسمم الناتجة عن التعرض لسم NIV هو إسهال وإحتقان الرئتين والجهاز الهضمي وتحطم في نخاع العظم وزيادة وزن الكبد والطحال والغدة الزعترية وأنخفاض وزن الجسم. يعتبر السم غير مسرطنة أو محفز على السرطان، لكن له تأثير مثبط على الجهاز المفاوي، حيث يعمل على تثبيط إنتاج الـ IgG ومستلمات سـ T-Cell. سم الـ NIV يحفز ظاهرة الموت المبرمج لخلايا الأنسجة الحية.

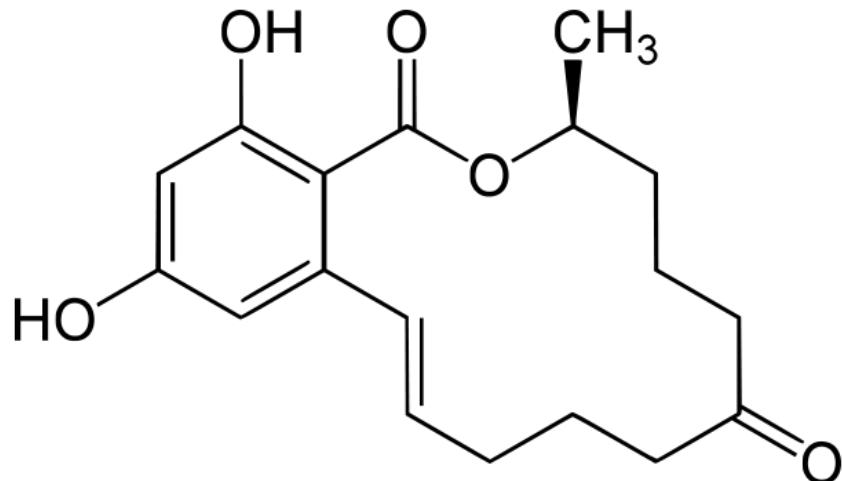


البناء التكيبى لسم الـ Nivalenol.

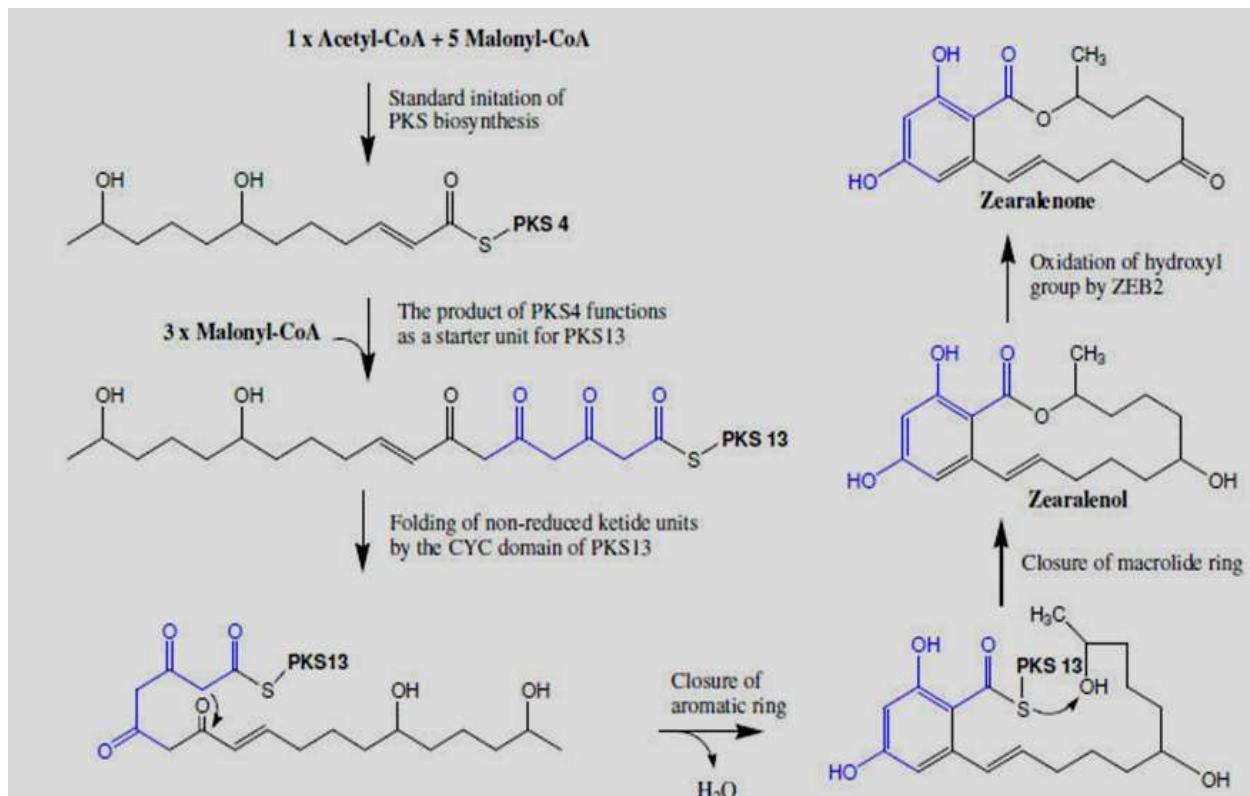
سم الـ ZEA (Zearalenone) ينتج هذا السم من قبل أنواع الفطريات *Z. culmorum* و *F. culmorum* و *F. crookwellensis* و *F. graminearum*. الرمز الكيميائي للسم هو $C_{18}H_{22}O_5$ ، الوزن الجزيئي 318.36 دالتون، درجة انصهار المركب $159-163^{\circ}\text{C}$. يتالق السم بلون ازرق مخضر عند تعریضه للأشعة فوق بنفسجية على صفات الـ TLC. يذوب السم بكميات قليلة في مذيب الهكسان ويذوب بنسبة أعلى بالبنزين، وهو ذاتي في اسيتونايترينيل والميثanol والإيثانول والاسيتون. يمكن لسم الـ ZEA ان يتمتص عبر الجلد اذا حصل تلامس مباشر

معه. يتواجد السم ملوثاً لمحاصيل الحبوب كالذرة الصفراء والبيضاء والقمح والشعير والشوفان والرز. السم يؤدي إلى استجابات عالية لهرمون الاستروجين الأنثوي للبائن، وينعكس تأثيره على الجهاز التناسلي، إذ يؤدي إلى تضخمها بشكل غير طبيعي، إضافة إلى إنخفاض نسبة الأخصاب في حيوانات الحقل التي تتغذى على علائق ملوثة بهذا السم، وتتأثيرات أخرى كضعف في الجهاز المناعي وله تأثيرات مطفرة وبيؤثر في الكبد. كما يحفز السم ظاهرة الموت المبرمج في خلايا الأنسجة الحية من خلال تأثيره على عضيات المايتوكنديريا التي بدورها تنتج عوامل محفزة لظاهرة الموت المبرمج في الخلية.

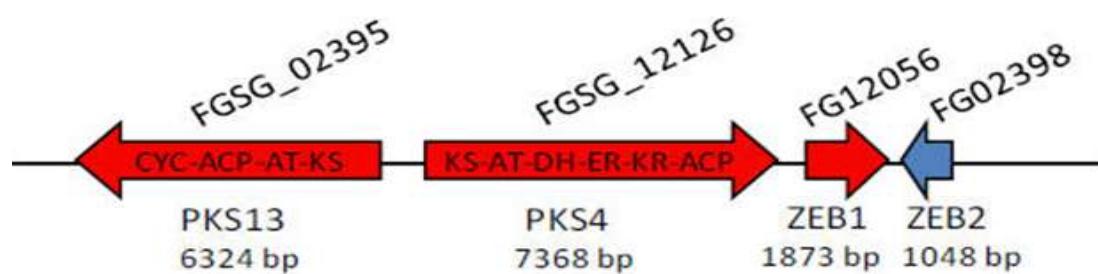
هناك سومون مشتقة من سم الـ α -zearealenol (ZEA) وهي Zearalenone (β -ZAL) β -zearylalol (α -ZAL) α -zearylalol (β -ZEA) β -zearealenol ومشتقاته في البائن (ZAN). ميكانزم تأثير السم Zearalenone ومشتقاته في البائن أنها تعمل على التأثير في 17β -E2 (17 β -oestradiol) والأرتباط بمستقبلات هرمون الأستروجين (ERS)، وأن هذا الأرتباط يحفز انتاج هرمون الأستروجين بشكل مستمر.



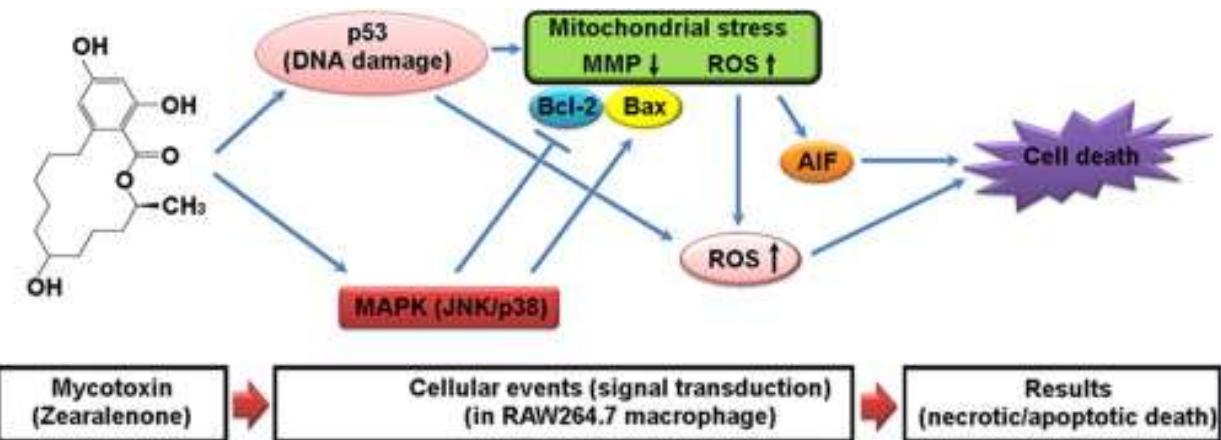
التركيب البنائي لسم الـ .(ZEA) Zearalenone



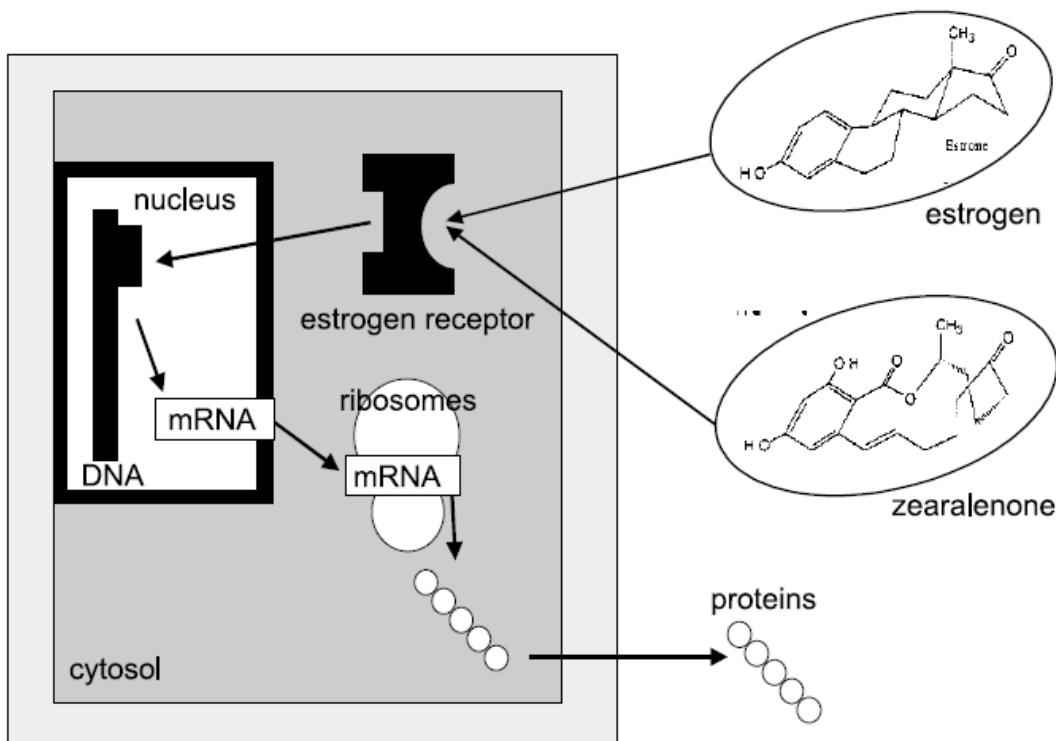
المسار التأييسي لتصنيع سم الـ .(ZEA) Zearalenone



الجين المسؤول عن إنتاج سم الـ (ZEA) Zearalenone في الفطر *Fusarium*

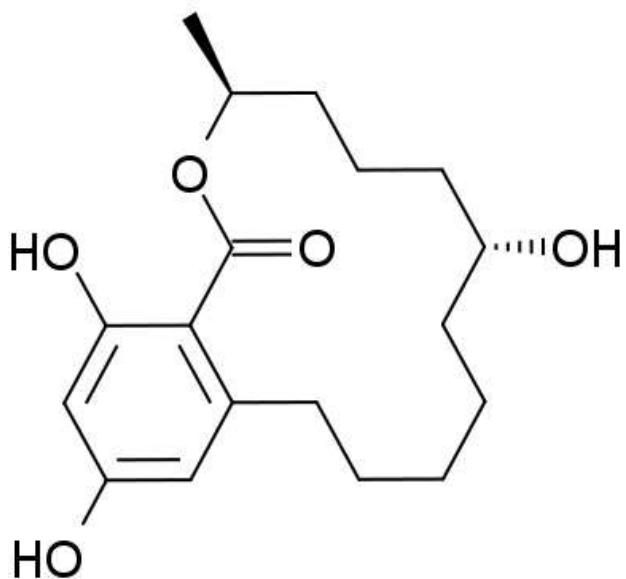


آلية تحفيز سم الـ ZEA لظاهرة الموت المبرمج في الخلايا الحية.

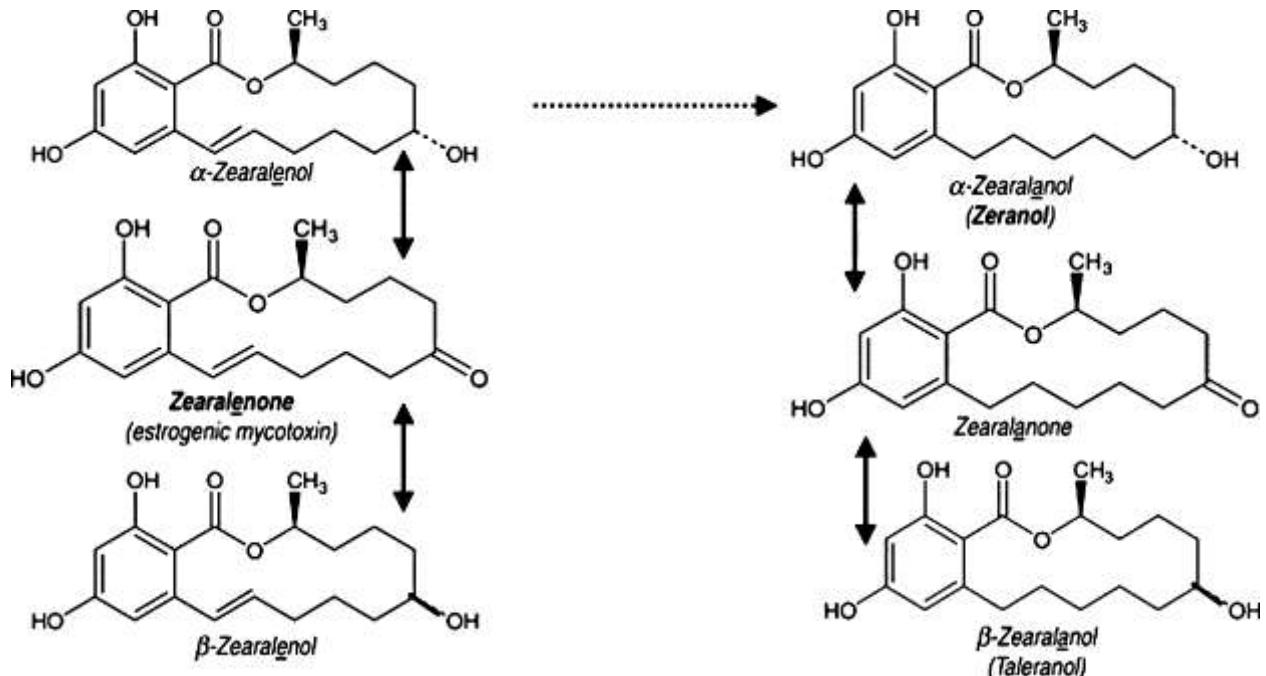


آلية تأثير سم الـ Zearalenone في مستلمات هرمون الأستروجين.

سم (α-ZAL) (α-zearanol) Zeranol $C_{18}H_{26}O_5$ التركيب الكيميائي، الوزن الجزيئي 322.4 دالتون، درجة إنصهار المركب $182-184^{\circ}\text{C}$ ، ينتج من قبل أنواع الفطر Fusarium، ويكون ملوثاً للمحاصيل التي ينمو عليها الفطر. وهو أقوى 3-4 أضعاف كهرمون إستروجيني التأثير مقارنتا بالسم Zearalenone. يستخدم سـ Zeranol في برامج تسمين العجول في كندا والولايات المتحدة الأمريكية، حيث تمت الموافقة على استخدامه في الأبقار فقط، ولم يتم الموافقة على استخدام هذا السم من قبل الاتحاد الأوروبي في برامج تسمين العجول. أظهرت الدراسات الحديثة إلى فعالية السم في تثبيط مرض سرطان الثدي.



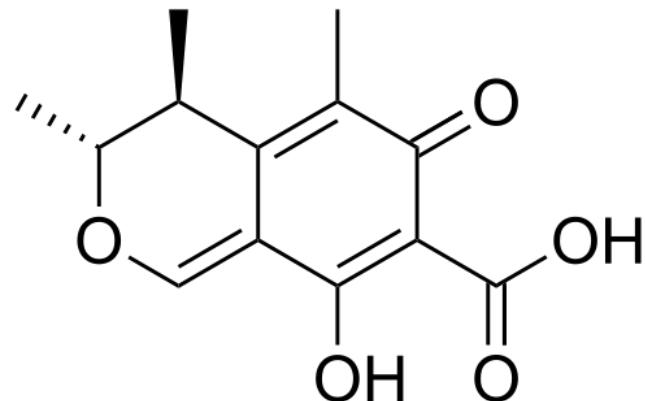
التركيب البنائي لـ Zeranol (α-zearanol).



مسار تأيض السم .(α-zearalanol) Zeranol (ZEA) Zearalenone

سم الـ *Citrinin* ينتج هذا السم بصورة رئيسية من قبل الفطر *Penicillium citrinum*. التركيب الكيميائي للسم $C_{13}H_{14}O_5$ ، الوزن الجزيئي 250.1 دالتون، درجة إنصهار المركب 175°. ينتج السم من قبل العديد من الفطريات الأخرى كالـ *A. niveus* و *M. purpureus* و *Monascus ruber* و *A. terreus* و *A. oryzae* و *A. ochraceus* و *P. camemberti*. تعتبر الفطريات التابعة للجنس *Monascus spp* من الفطريات المستخدمة في إنتاج الصبغة الحمراء الغذائية الطبيعية، حيث اشارات دراسات الى تواجد سم الـ *Citrinin* مع الصبغة الحمراء المنتجة من هذا الفطر. عزل السم اول مرة عام 1931 خلال عمليات التخمير لانتاج مضادات حيوية من الفطر *P. citrinum*. يتواجد السم ملوثاً لمحاصيل الحبوب كالقمح والشعير والرز وفستق الحقل والذرة الصفراء وفول الصويا وثمار التفاح المصابة بالفطر. يعرف هذا السم بتأثيره السام على الكلية في حالات التسمم الحاد. كما يؤثر السم في فعالية عضيات المايتوكنديرا في الخلايا من خلال تحفيز مسامية او نفاذية الاغشية في عضية المايتوكنديرا، كما يعمل السم على تثبيط عملية التنفس من خلال تكوين

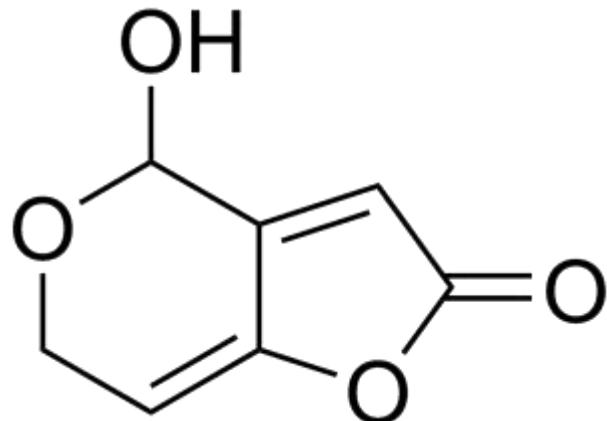
معقد مع مركبات السلسلة التنفسية. ميكانزم التأثير السام انه يؤثر في عمليات نقل ايونات Ca^{+2} وبالتالي يثبط كل من 2-oxoglutarate وعملية أختزال الهيدروجين في مركب الـ pyruvate في كل من خلايا الكبد والكلية. للسم قابلية على النفاذ الى داخل الجسم عن طريق الجلد في حال حدوث تلامس مباشر مع السم. الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} عن طريق الفم في الفئران 105 ملغم/كغم و 134 ملغم/كغم في الارانب.



التركيب البنائي لسم الـ Citrinin.

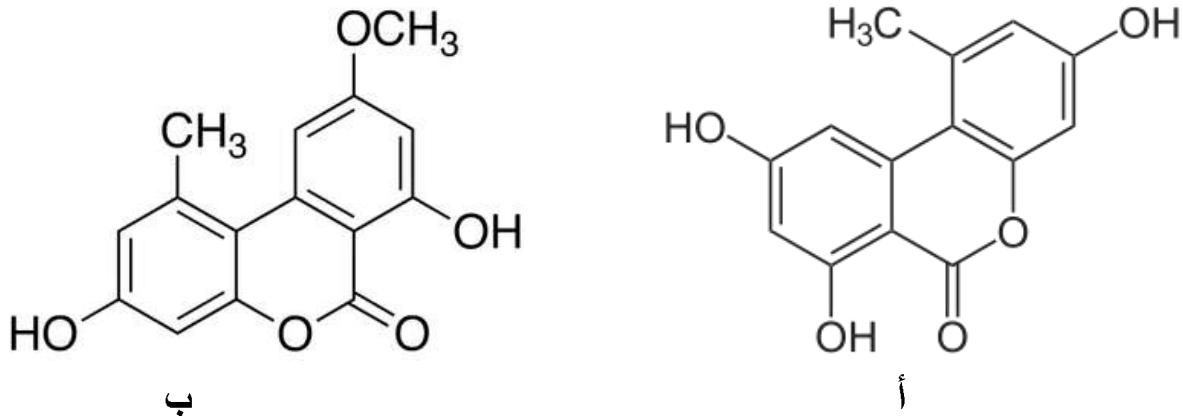
سم الـ Patulin سم فطري ينتج من قبل انواع مختلفة من الـ *Aspergillus*, *A. clavatus*, *P. expansum*, *Penecillium* و *Byssochlamys*. وبعد الفطران المنتجان الرئيسان للسم، والنوع الأول هو الاكثر شيوعا. ينتج السم في مدى حراري واسع من 0-25°C، وأس هيدروجيني 3.2-3.8. يتواجد السم عادة في ثمار التفاح المتغ骞ة وكذلك المنتجات التصنيعية من التفاح، وأشارت الدراسات الى تواجد السم في فواكه أخرى كالعنب وكذلك الخضار والحبوب والأجبان المتغ骞ة بالفطر *Penecillium*. يعتبر السم مضاد حيوي، اذ كان يستخدم سابقا كمضاد حيوي. يؤثر في البكتيريا الموجبة لصبغة كرام، لكن عدة دراسات وأشارت الى تأثيره في الجينوم الخلوي والتي قد تؤدي الى حدوث سرطانات. الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} للسم هي 20 ملغم/كغم في الفئران و 100 ملغم/كغم في الجرذان من خلال التجربة عن طريق الفم. منظمة الصحة العالمية وضعت حدود مسموح بتواجد هذا السم في عصير التفاح وهي 50 ميكغم/لتر. التركيب الكيميائي للسم $C_7H_6O_4$,

درجة انصهار المركب 110°، الوزن الجزيئي 154.12 دالتون. سم الـ Patulin مستقر حراريا، لا يتحطم خلال العمليات التصنيعية لمنتجات التفاح الغذائية كالعصائر، لكن يتحطم السم خلال عمليات التخمير لعصير التفاح وكذلك عند معاملة ثمار الفاكهة بغاز ثاني أوكسيد الكبريت المعدة للتجفيف والحفظ لفترات طويلة.



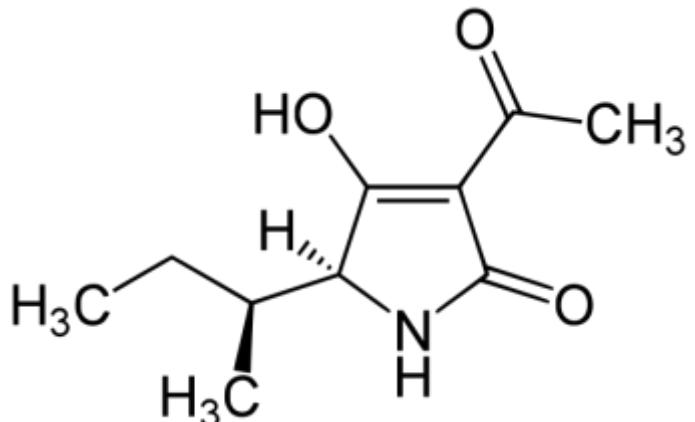
التركيب البنائي لسم الـ Patulin.

سمى الـ Alternariol Monomethyl Ether (AME) و Alternariol (AOH) ينتج هذين السمين من قبل انواع الفطر Alternaria وخصوصا النوع *A. alternate*, اكتشف السمين عام 1953 وللسمين تأثير مسرطن ومطفر، كما أظهرت العديد من الدراسات على الحيوانات المختبرية. يتواجد السم في محاصيل الحبوب والمحاصيل الزيتية والفواكه والخضر المصابة بالفطر Alternaria. يعتبر السمين من المركبات المضادة للفطريات بالإضافة الى اعتباره سام للأنسجة والخلايا النباتية (Phytotoxic)، حيث له علاقة مباشرة بشراسة الفطر كممرض للنبات، آلية تأثير السم في الخلايا ناتج عن تثبيط عمل إنزيم كولين أستيريز. التركيب الكيميائي لسم الـ AME $C_{15}H_{12}O_5$ ، الوزن الجزيئي للمركب 272.3 دالتون. التركيب الكيميائي لسم الـ AOH $C_{14}H_{10}O_5$ ، الوزن الجزيئي 258.2 دالتون. الجرعة النصفية القاتلة LD₅₀ على فئران التجارب 400 ملغم/كغم لكلا السمين.



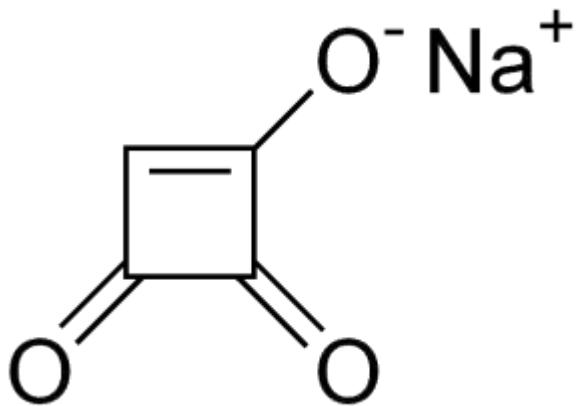
البناء التركيبي لسمى أ - Alternariol (AOH) **ب - Alternariol Ether (AME)**.

سم الـ **Tenuazonic Acid (TeA)** ينتج من قبل جنس الفطر **Alternaria**, عزل السم لأول مره عام 1957 من مزارع سائلة للفطر *A. tenuis*. الرمز الكيميائي للسم $C_{10}H_{15}NO_3$, الوزن الجزيئي للمركب 228 دالتون, شخص السم لأول مره عام 1973. الجرعة النصفية القاتلة للفئران 100 ملغم/كغم. يتواجد السم في محاصيل الحبوب والخضر والفاكهه المصابة بالفطر *Alternaria* وخصوصا الانواع *A.longipes* و *A.alternata*. يؤثر السم في الجينوم الخلوي اذ يعمل على تشكيل فجوات في البلازما النووية وزيادة حجم الكروماتين وحالات عدم تنظيم في عمليات الانقسام الخلوي وتشوه الحامض النووي, كما يثبط عملية تصنيع البروتين. أشارت دراسة الى إمكانية استخدام السم بتراكيز منخفضة لتثبيط ومنع الخلايا السرطانية لسرطان الجلد في الفئران المختبرة. كما يعد السم من المثبطات القوية لعملية التركيب الضوئي للنبات من خلال تداخله مع عملية النقل الإلكتروني وتفاعلات الضوء والظلام.



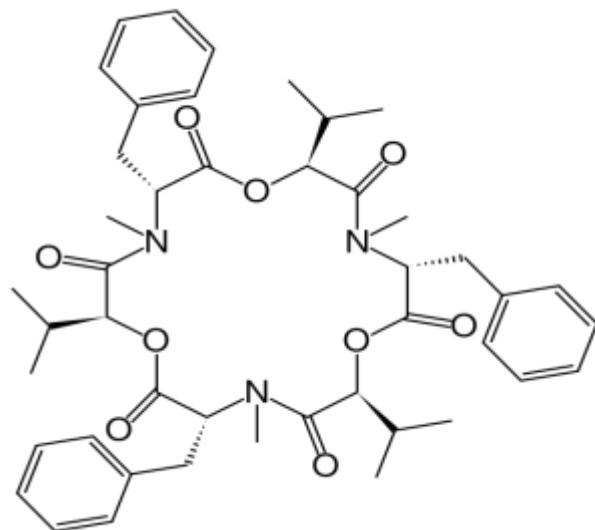
التركيب البنائي لسم (TeA) Tenuazonic Acid

سم الـ Moniliformin: ينتج السم من قبل عدة أنواع من الفطريات التابعة للجنس Fusarium منها *F. subglutinans* و *F. avenaceum* و *F. moniliforme* و *F. fujikuroi* و *F. proliferatum* و أنواع أخرى. التركيب الكيميائي $C_4H_9O_3Na$, الوزن الجزيئي للمركب 120 دالتون، درجة حرارة ذوبان السم $345-355^{\circ}M$. السم قطبي يذوب في الماء والميثanol. يعتبر هذا السم من السموم التي تؤثر بشكل مباشر على عضلة القلب مسببة تضخم البطين، كما يعمل على تثبيط إنزيمات التنفسية Pyruvate dehydrogenase في المايتوكوندريا الذي يمنع حامض البايروفيك من التحلل ليتحول إلى Acetyl CoA. الجرعة النصفية القاتلة للسم 5.4 ملغم/كغم على افراخ الدجاج بعمر يوم واحد، و 25-50 ملغم/كغم على فئران المختبرية. كما للسم تأثيرات سامة على الأنسجة النباتية Phytotoxic. هناك دراسات تشير إلى أن للسم تأثيرات في تشوه الكروموسومات عند تعرض حيوانات التجربة إلى أكثر من 50 ملغم/كغم.

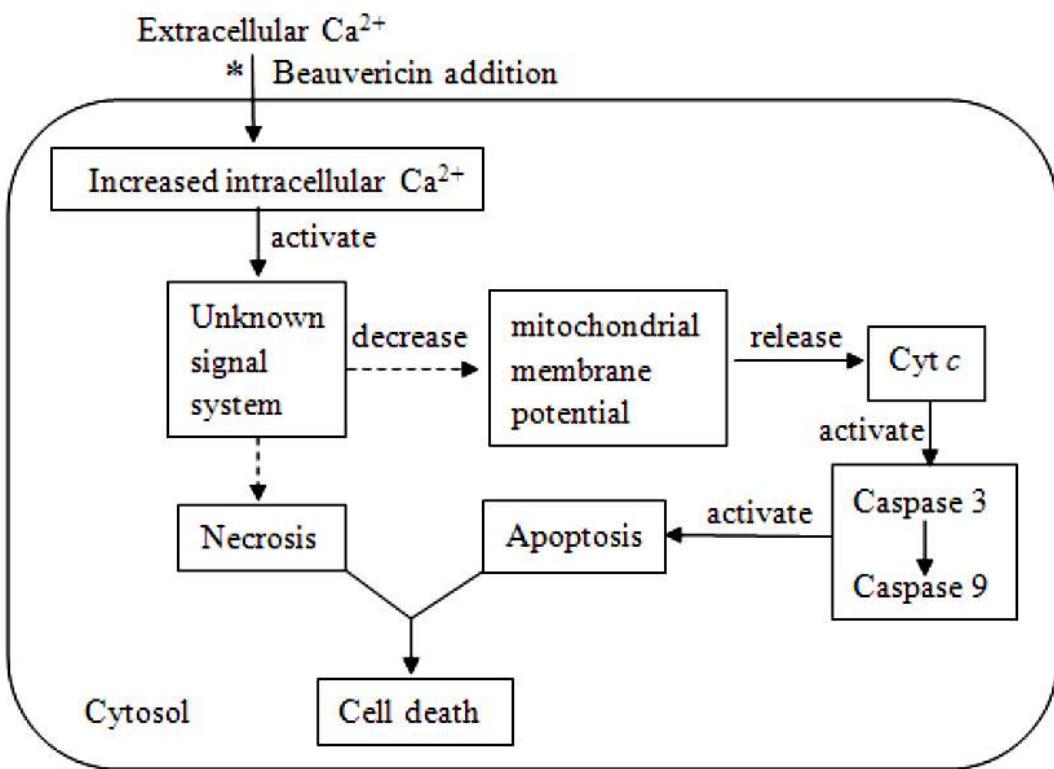


التركيب البنائي للسم .Moniliformin

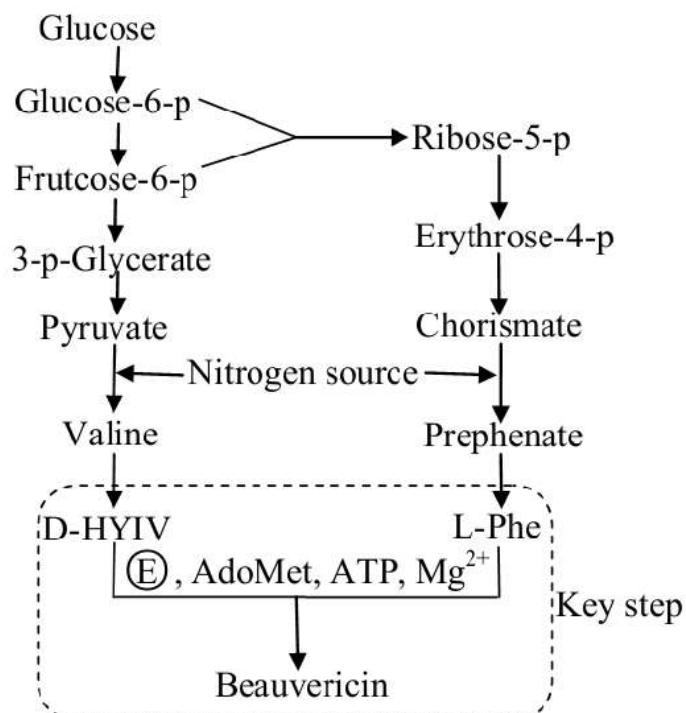
سم الـ Beauvericin: عزل السم لأول مرة من قبل الفطر *Beauveria bassiana* وينتج ايضاً من بعض انواع الفطر *Fusarium*. التركيب الكيميائي للسم $C_{45}H_{57}N_3O_9$ الوزن الجزيئي 783.95 دالتون. للسم تأثيرات قاتلة للحشرات Insecticidal، كما ان للسم فعالية قاتلة على انواع البكتيريا السالبة والمحببة لصبغة كرام والخمائر والاكتينومايسس وبعض انواع الفايروسات، كما يسبب الموت الرجعي المبرمج لخلايا اللبن. يؤثر السم في نقل المواد المعدنية عبر اغشية الخلايا. ان للسم فعالية مضادة لسرطان الدم (لوكيميما)، اذ يعمل السم الى زياد نفاذية اغشية خلايا اللوكيميا السرطانية لایونات Ca^{2+} وزيادة مستواه في الخلايا، والذي يؤدي بدوره الى موت الخلية.



التركيب البنائي للسم .Beauvericin

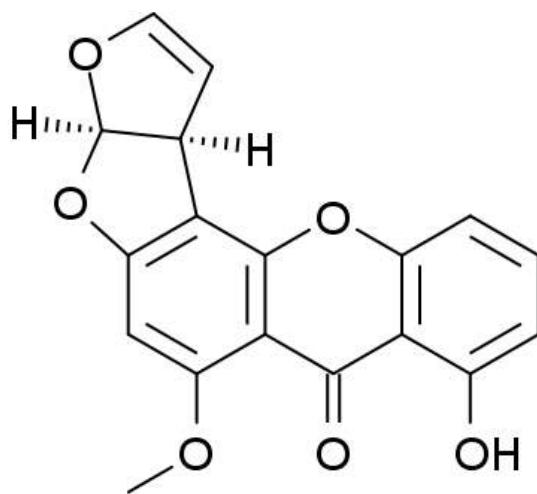


شكل يوضح ميكانزم تأثير سم Beauvericin في خلايا السرطانية للوكيبيا.



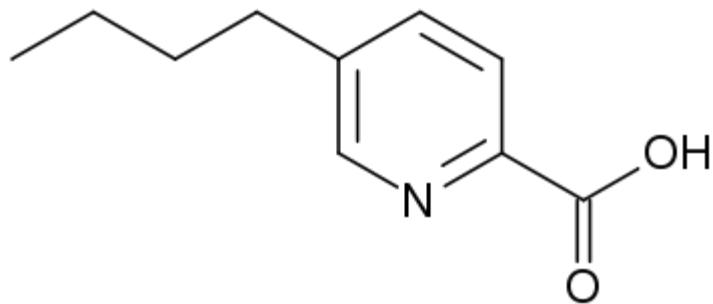
مخطط يوضح مسار تصنيع سم Beauvericin

سم الـ Sterigmatocystin : سم ينبع من قبل انواع الفطر Aspergillus خاصه وبشكل رئيسي من قبل النوعين *A. chevalieri* و *A. versicolor* و *A. nidulans* و *A. amstelodami* و *A. ruber* للمركب 324.28 دالتون. يذوب المركب في الميثanol والكلوروفورم والاسيتونايترييل والائيثانول والبنزين. يتواجد السم على سطوح الجبن المتعفن اثناء فترة الخزن وفي الحبوب المتعفنة. له تأثيرات مشابهة لسمية الـ AFB1, اذ يسبب سرطان الكبد وتشوه ومطفرة. الجرعة النصفية القاتلة LD₅₀ على الفئران 800 ملغم/كغم. اذ يسبب تلف للكلية واسهال وقلة انتاج الحليب في الحيوانات المعرضة للسم. كما يمكن للسم ان يتمتص عبر الجلد عند التعرض المباشر للسم باللامسة.



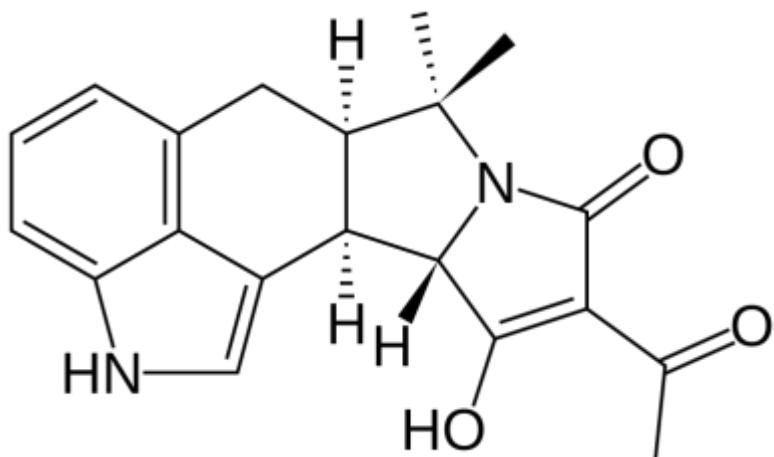
. التركيب البناي لسم الـ Sterigmatocystin

سم الـ Fusaric acid: ينبع السم من قبل انواع الفطر Fusarium, منها *F. fujikuroi* و *F. oxysporum*, السم من مشتقات الحامض Picolinic acid. التركيب الكيميائي للسم C₁₀H₁₃NO₂, الوزن الجزيئي 179.22 دالتون. يذوب المركب في الائيثانول. للسم تأثيرات سامة على انسجة النباتات (Phytotoxic), كما له علاقة بالتأثير في شراسة الفطر الممرض على النبات. يعتبر السم عامل مثبط لتضاعف الخلايا والحامض النووي.



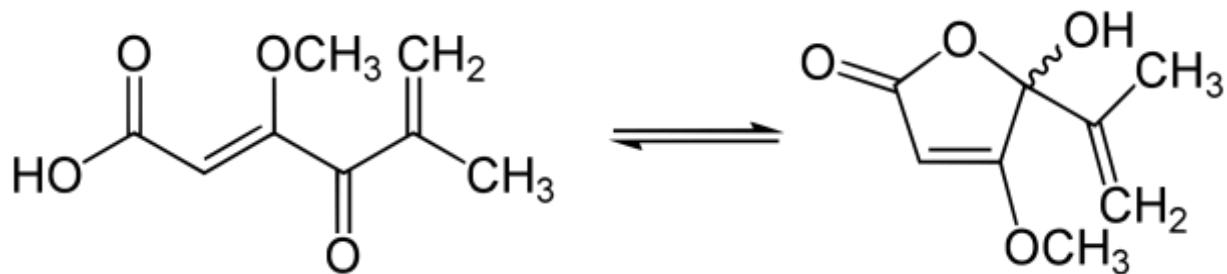
التركيب البنائي لسم Fusaric acid.

سم الـ Cyclopiazonic acid: ينتج السم من قبل مجموعة من انواع الفطريات *P.camemberti* و *P.griseofulvum* و *P.cyclopium* و *Penicillium cyclopium* و *A. oryzae* و *A. tamari* و *A. versicolor* و *A.flavus*. التركيب الكيميائي للسم $C_{20}H_{20}N_2O_3$, الوزن الجزيئي للمركب 336.38 دالتون. درجة انصهار المركب 245°C. للسم تأثيرات سامة بالتراكيز العالية فقط, اذ يعمل على تثبيط Ca^{2+} -ATPase. الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} على الجرذان المختبرية 36 ملغم/كغم. ميكانزم التأثير السام للسم يأتي من خلال خفض امتصاص Ca^{2+} من خلال تثبيط ضخ Ca^{2+} الى الشبكة الاندوبلازمية. يسبب السم تخر و التهاب في الجهاز الهضمي والتهاب الكبد وكما يسبب تثبيط الجهاز المناعي.

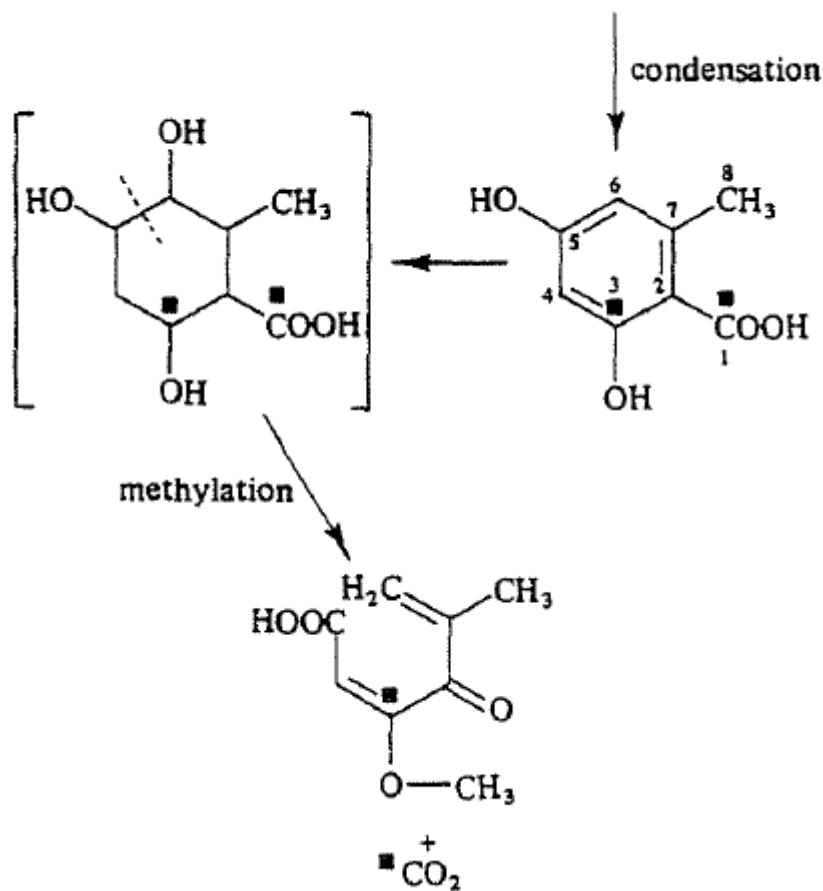
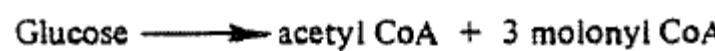


التركيب البنائي للسم .Cyclopiazonic acid

سم الـ *Penicillium*: عزل السم لأول مرة عام 1913 من الفطر *P. puberulum* و *P. cyclopium* ، كما ينتج السم من قبل الفطر *A. suiphureus* و *A. ochraceus* و *P. suavolens* و *P. stoloniferum* للسم $C_8H_{10}O_4$ ، الوزن الجزيئي للمركب 170.16 دالتون. السم عالي الذوبان في الماء الدافئ والايثانول والإيثر والكلوروفورم. الجرعة النصفية القاتلة LD_{50} للسم 100 ملغم/كغم على الفئران. ان للسم تأثيرات سامة على النسيج النباتي Phytotoxic ، حيث اشارت دراسات الى قابلية السم على تثبيط نمو بادرات حبوب الذرة الصفراء، اذ ان تركيز 500 ملغم/كغم قد اخترل 50% من المجموع الجذري.



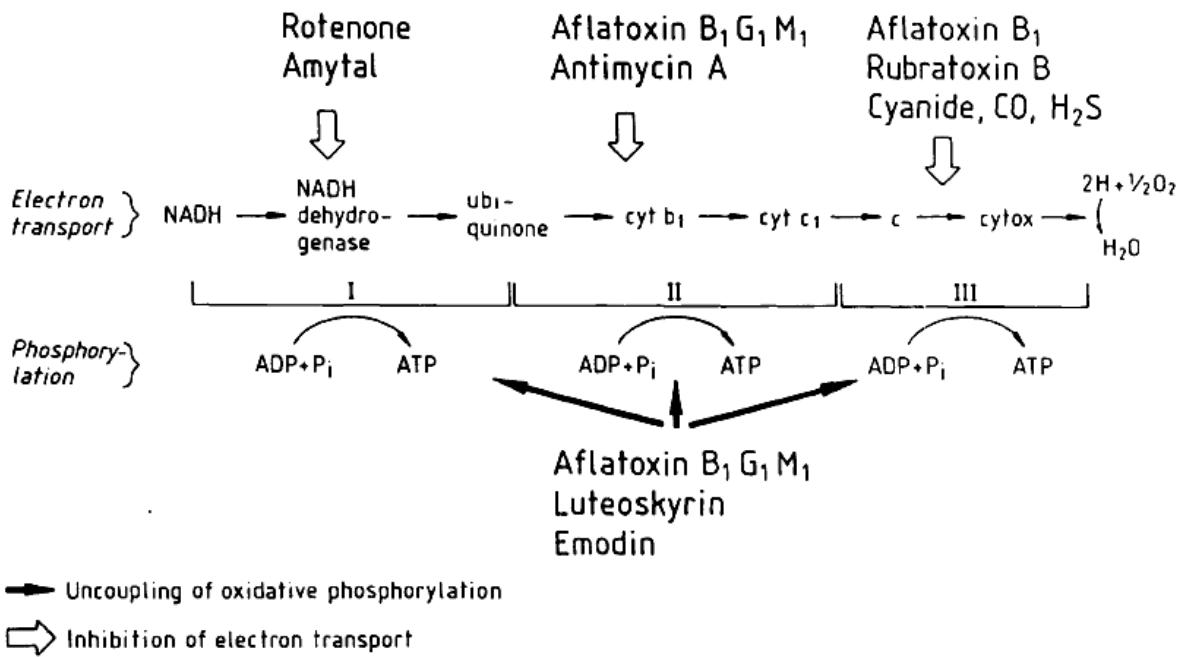
التركيب البنائي لسم الـ .Penicillic acid



مسار التصنيع الحيوي لسم الـ Penicillic acid .

آلية التأثير لبعض انواع السموم الفطرية في النظم الحيوى

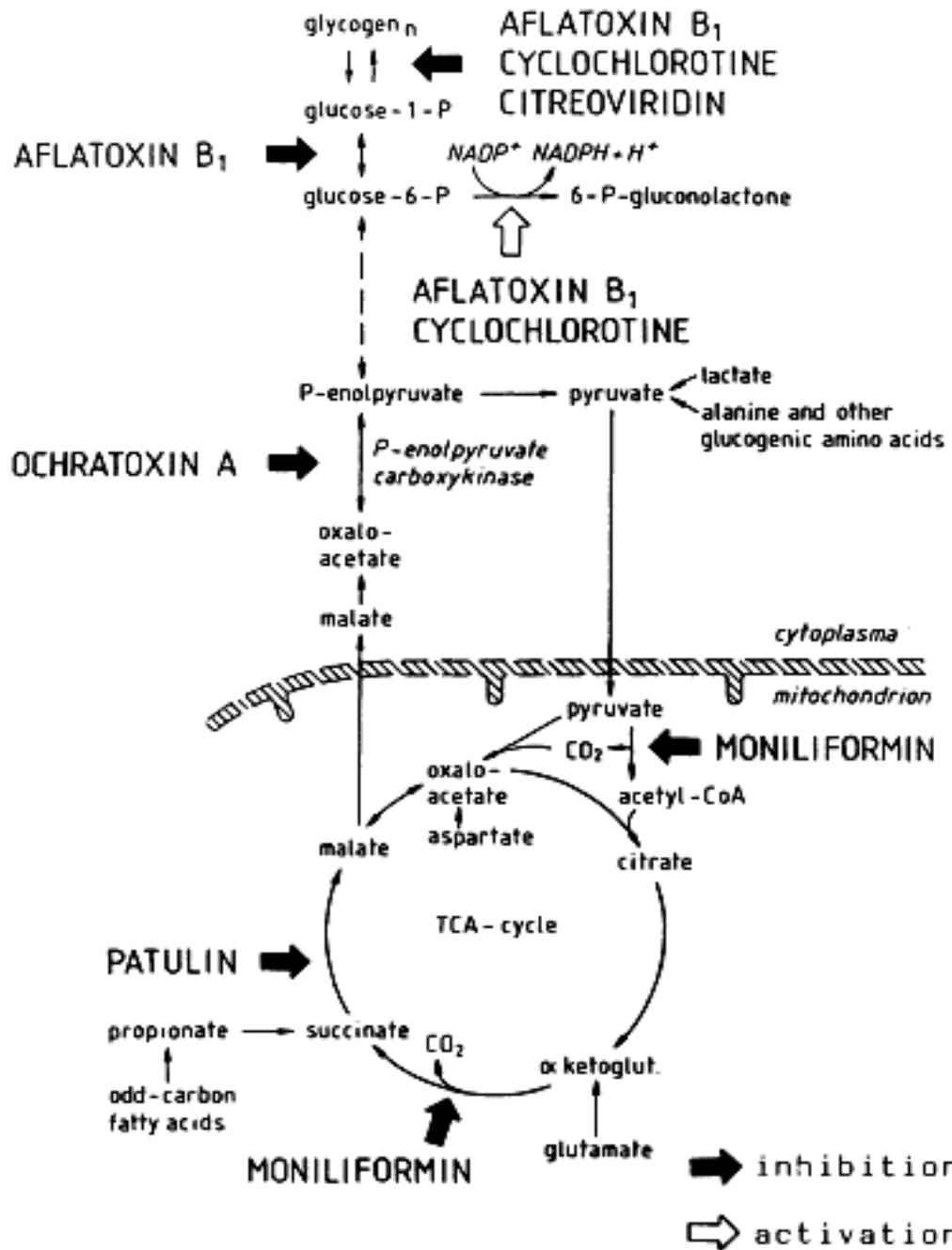
تؤثر السموم الفطرية في النظم الحيوية داخل جسم الكائن الحي بعدة طرق، اذ تؤثر السموم في الاعضاء والعضيات والانسجة الخلوية ووحدات الجزيئات الكبيرة، وبالتالي التأثير في عمليات تصنيع البروتين وتضاعف المادة الوراثية. تتعدد اليات تأثير السموم الفطرية منها تأثيرها في دورة الفسفرة التأكسدية لانتاج الطاقة ATP، كما هو الحال في سموم AFB1 وأثرها في نقل الالكترونات كما في سموم AFB1, G1,M1 و AG1 و AFM1. او تؤثر في نقل الالكترونات كما في سموم Antimycin A.



مخطط يوضح تداخلات السموم الفطرية مع دورة الفسفرة التأكسدية.

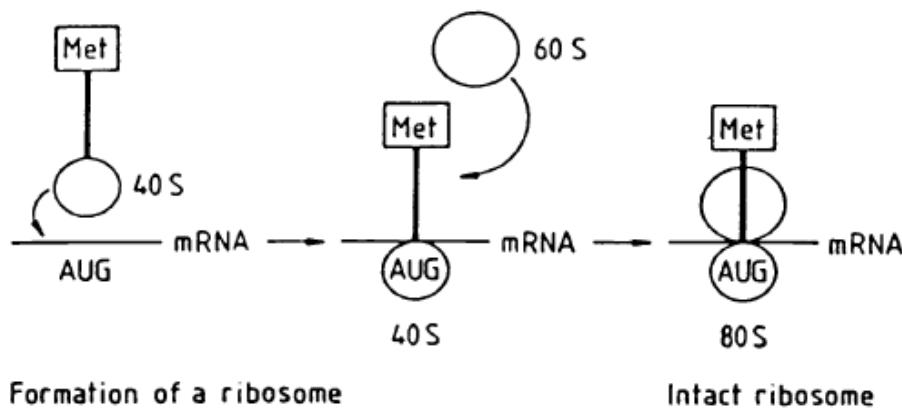
كما تتدخل بعض انواع السموم الفطرية مع ايض الكربوهيدرات، مما يؤدي الى تثبيط او تفعيل خطوة معينة في دورة ايض الكاربوهيدرات. حيث تعمل السموم الفطرية على تخفيض مستوى الكلايوكجين في الكبد وزيادة مستويات السكر في الدم، من هذه السموم الفطرية التي

يمكن أن تسبب هذه الآثار هي الأفلاتوكسين، الأوكراتوكسين A، B rubratoxin او قد تسبب زيادة في نشاط او فعالية جزء من دورة ايض Cyclochlorotine . Cyclochlorotine AFB1 و الكاربوهيدرات، كما ان سم

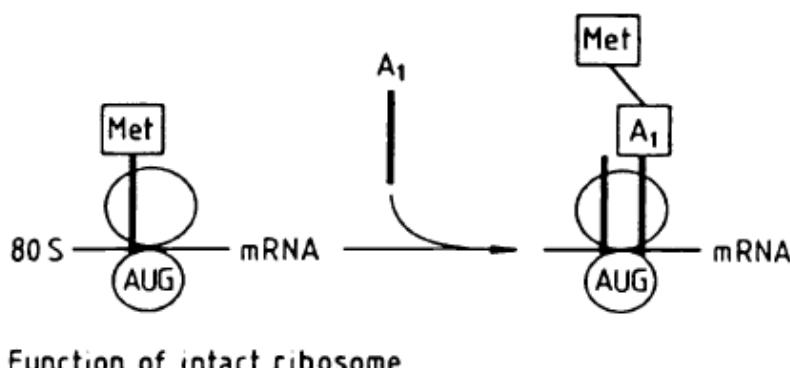


مخطط يوضح الأماكن التي يتداخل السم الفطري مع عمليات ايض الكاربوهيدرات.

كما تؤثر بعض انواع السموم الفطرية في ترجمة الشفرة الوراثية لـ RNA وبالتالي التأثير في الرابيوبوسومات وانتاج البروتين، وهناك عدة حالات لتأثير السموم في هذه الحالة منها تثبيط الخطوة الاولى من عملية التشفير Initiation كما هو الحال في سمی Verrucarin و Roridin A و HT2-toxin و T2-toxin وغيرها.



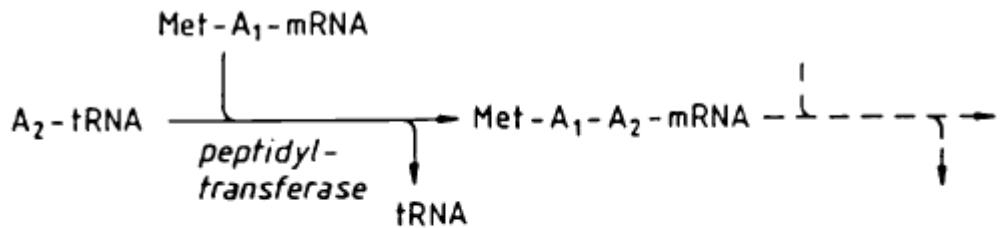
Inhibited by VERRUCARIN, RORIDIN A



Inhibited by T-2, HT-2, NIVALENOL, FUSARENON X,
DIACETOXYSCIRPENOL

مخطط يوضح تثیر بعض انواع السموم الفطرية في تشفير تصنيع البروتين.

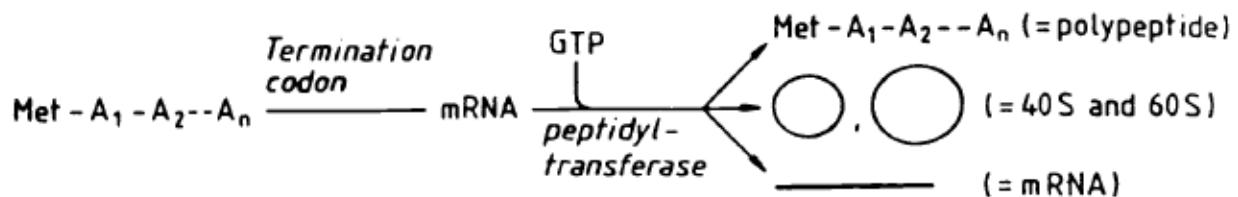
او ان هناك سموم تؤثر في عملية الاستطالة Elongation لعملية ربط البتيدات لتصنيع البروتين، كما في سموم X Trichothecin, Crotocin, Verrucarol, Fusarenon .Diacetoxyscirpenol



Inhibited by VERRUCAROL, TRICHOThECIN, CROTOCIN and others. Also FUSARENON and DIACETOXYSCIRPENOL can act on elongation

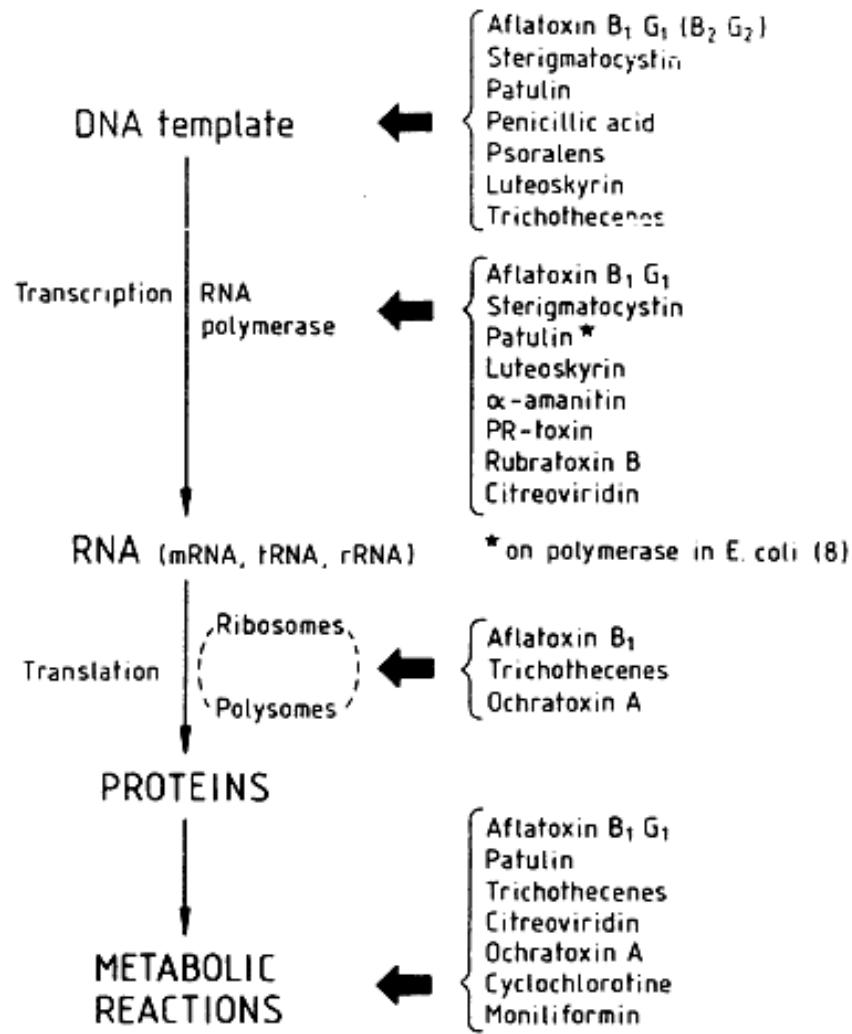
مخطط يوضح تأثير السموم الفطرية في عملية ربط واستطالة السلسلة البتيدية.

كما ان هناك سموم تؤثر في الخطوة النهائية Termination من عمليات التشفير الكودون لتصنيع البروتين ، ومن هذه السموم Trichodermol, Trichooermone



Inhibited by TRICHODERMOL, TRICHODERMONE,

مخطط يوضح تأثير السموم الفطرية في العملية النهائية لتشغير الكودون لتصنيع سلسلة البتيدية.



مخطط يوضح تأثيرات السموم الفطرية في الموضع الرئيسي في لـ RNA وعلى عمليات تمثيل البروتين.

المراجع

- Abbas HK and RT Riley.1996.The presence and phytotoxicity of fumonisins and AALtoxin in *Alternaria alternata*. Toxicon. 34:133-136.
- Abbas HK, CD Boyette, RE Hoagland, and RF Vesonder.1991. Bioherbicidal potential of *Fusarium moniliforme* and its phytotoxin, fumonisin. Weed Sci. 39:673-677.
- Abbas HK, T Tanaka, SO Duke, JK Porter, EM Wray, L Hodges , AE Sessions, E Wang, AH Merrill and RT Riley.1994.Fumonisin and AAL-toxin-induced disruption of sphingolipid metabolism with accumulation of free sphingoid bases. Plant Physiol. 106:1085-1093.
- Al-Anati L, and E Petzinger.2006. Immunotoxic activity of ochratoxin A. J. Vet. Pharmacol. Ther. 29(2):79–90.
- Altomare, C., A Logrieco, A Bottalico, **G Mulé, A Moretti, A Evidente**. 1995.Production of type S trichothecenes and enniatin B by *Fusarium sambucinum* Fuckel sensu lato. Mycopathologia. 129:177–181.
- Antony M.1991. Inhibition of mouse skin tumor promotion by tenuazonic acid. Cancer Lett. 61, 21. Abstract.
- Arora, D.1986. Mushrooms demystified: a comprehensive guide to the fleshy fungi (2nded.). Berkeley: Ten Speed Press. pp. 271–73.
- Beasley, V.R.1989. Trichothecene Mycotoxicosis: Pathophysiologic effect. CRC Press, Boca Raton, Florida, USA.

Belmadani A.1999. Selective toxicity of ochratoxin A in primary cultures from different brain regions. Arch Toxicol. 73(2):108–114.

Bennett, JW, and M Klich.2003. Mycotoxins. Clinical Microbiology Reviews. 16(3):497–516.

Bhatnagar D, EB Lillehoj, and DK Arora, eds. 1992. Handbook of Applied Mycology: Mycotoxins in Ecological Systems. New York: Marcel Dekker. Pp 255.

Boonen, J, M Svetlana, T Lien, DM José, DS Sarah, DS Bart.2012. Human skin penetration of selected model mycotoxins. Toxicology. 301 (1–3):21–32.

Boonen, J, VM Svetlana, T Lien, DM José, DS Sarah, and DS Bart.2012. Human skin penetration of selected model mycotoxins. Toxicology. 301(1–3):21–32.

Brian p. W., A.W. Dawkins, J F Grove, H.G. Hemming, D. Lowe and G Norris.1961. Phytotoxic Compounds produced by *Fusarium equiseti*. Journal of Experimental Botany. 12(1):1-12.

Bullerman LB.1986. Mycotoxins and food safety. Food Technol. 40:59-66.

Bunner, D.L. and ER Morris.1988. Alteration of multiple cell membrane functions in L-6 myoblasts by T2-toxin: an important mechanism of action. Toxicol. Appl. Microbiol. 92:113-121.

Carrasco, L, M Barbacid, and D Vazquez. 1973. The trichodermin group of antibiotics, inhibitors of peptide bond formation by eukaryotic ribosomes. *Biochim. Biophys. Acta.* 312:368–376.

Chen SG, Xu XM, XB Dai, CL Yang, and S Qiang. 2007. Identification of Tenuazonic Acid as a Novel Type of Natural Photosystem II Inhibitor Binding in QB-Site of Chlamydomonas Reinhardtii. *Biochim. Biophys. Acta.* 1767:306–318.

Choi CY, H Nakajima-Adachi, S Kaminogowa, and Y Sugita-Konishi .2000. Nivalenol inhibits total and antigen-specific IgE production in mice. *Toxicol Appl Pharmacol.* 165:94–98.

Chu,FS.1991.Current immunochemical methods for mycotoxin analysis, in Immunoassays for Trace Chemical Analysis: Monitoring Toxic Chemicals in Humans, Food and the Environment (Vanderlaan, M., Stanker, L. H., Watkins, B.E., and Roberts, D. W., eds.), American Chemical Society, Washington, DC, pp. 140-157.

Ciegler A., R. W. Detry, and E. B. Lillehoj.1971. Patulin, Penicillic Acid, and Other Carcinogenic lactones. Academic Pren, Inc. New York ond Londo" p 3012.

Cooray R.1984.Effects of some mycotoxins on mitogen-induced blastogenesis and SCE frequency in human lymphocytes. *Fd Chem Toxic.* 22: 529-534.

Côté LM, AM Dahlem, T Yoshizawa, SP Swanson, and WB Buck. 1986. Excretion of deoxynivalenol and its metabolite in milk, urine, and feces of lactating dairy cows. J Dairy Sci. 69(9):2416-2423.

Cundliffe, E, and JE Davies. 1977. Inhibition of initiation, elongation, and termination of eukaryotic protein synthesis by trichothecene fungal toxins. Antimicrob. Agents Chemother. 11:491–499.

Curtui V., C. Seidler, E. Schneider, and E. Usleber. 2005. Bestimmung von Deoxynivalenol und Deepoxy-Deoxynivalenol in Milch. Mycotoxin Research. 21(1):40-42.

Daniels, J.M., L Liu, PK Stewart, and TE Massey. 1990. Biotransformation of aflatoxin B1 in rabbit lung and liver microsomes. Carcinogenesis. 11(5):823-827.

Desjardins, A.E, RH Proctor, G Bai, SP McCormick, G Shaner, G Beuchley, and TM Hohn. 1996. Reduced virulence of trichothecene-non-producing mutants of *Gibberella zae* in wheat field tests. Mol. Plant-Microbe Interact. 9:1996–1023.

Dilip K. A and AK. Arora. 2003. Fungal Biotechnology in Agricultural, Food, and Environmental Applications. Marcel Dekker Inc; illustrated edition p. 336.

Diniz SP and RC Oliveira. 2009. Effects of fusaric acid on *Zea mays* L. seedlings. FYTON. 78:155-160

Dounin, M. 1930. The fusariosis of cereal crops in European-Russia in 1923. *Phytopathol.* 16: 305-308.

Drusch S., and W Ragab .2003. Mycotoxins in fruits, fruit juices and dried fruits *Journal of Food Protection*. 66(8):1514-1527.

Eaton, DL, and EP Gallagher.1994. Mechanisms of aflatoxin carcinogenesis. *Annu. Rev. Pharmacol. Toxicol.* 34:135–172.

Eriksen GS, and J Alexander.1998. Fusarium toxins in cereals – a risk assessment. *Nordic Council of Ministers; Tema Nord.* 502:7-44.

Garvey, G.S, SP McCormick, and I Rayment. 2008. Structural and functional characterization of the TRI101 trichothecene 3-O-acetyltransferase from *Fusarium sporotrichioides* and *Fusarium graminearum*: Kinetic insights to combating Fusarium head blight. *J. Biol. Chem.* 283:1660–1669.

Gautam, P. and R Dill-Macky.2011. Type I host resistance and Trichothecene Accumulation in Fusarium-infected Wheat Heads. *American Journal of Agricultural and Animal Sciences.* 6(2): 231-241.

Generoso M, Ma Chagas, M Benigna, MO Annibal, PCM Lucia and W. Kluppel.1995.Mechanism of citrinin induced function of mitochondria. IV—Effect on Ca^{2+} transport. *Cell Biochemistry and Function.* 13(1): 53-59.

Ghosal S., K. Biswas, R.S. Srivastava, D.K. Chakrabarti, and K Chaudhary. 1978. Toxic substances produced by Fusarium : Occurrence of zearalenone, diacetoxyscirpenol, and T2-toxin in moldy corn infected with *Fusarium moniliforme* shield. Journal of Pharmaceutical Sciences. 67(12):1768–1769.

Gordon, R. Y., T Cooperman, W Obermeyer, and DJ Becker. 2010. Marked Variability of Monacolin Levels in Commercial Red Yeast Rice Products: Buyer Beware. Archives of Internal Medicine. 170(19): 1722–1727.

Goto T, DT Wicklow, and Y Ito. 1996. Aflatoxin and cyclopiazonic acid production by a sclerotium-producing *Aspergillus tamarii* strain. Appl. Environ. Microbiol. 62(11):4036–4038.

Gottschalk, C., J Barthel, G Engelhardt, J Bauer, and K Meyer. 2009. Simultaneous determination of type A, B and D trichothecenes and their occurrence in cereals and cereal products. Food Addit. Contam. A. 26:1273–1289.

Grandoni, KM., PA Gentry, BJ Holub, and Yagen, B. 1992. Trichothecene mycotoxins inhibit phosphoinositide hydrolysis in bovine platelets stimulated with platelet activating factor. Toxicol. 72:51-60.

Groopman JD, KW Fowler, WF Busby, and GN Wogan. 1981. Interaction of aflatoxin B2 with rat liver DNA and histones in vivo. Carcinogenesis. 2(12):1371-1373.

Güleray A, and L. Alpsoy.2005. Antagonistic effect of selenium against aflatoxin G1 toxicity induced chromosomal aberrations and metabolic activities of two crop plants. Bot. Bull. Acad. Sin. 46:301–305.

Halvorson MR, TD Phillips, SH Safe, and LW Robertson. 1985. Metabolism of aflatoxin B1 by rat hepatic microsomes induced by polyhalogenated biphenyl congeners. Appl. Environ. Microbiol. 49(4): 882–886.

Henghold II, WB.2004. Other biologic toxin bioweapons: Ricin, staphylococcal enterotoxin B, and trichothecene mycotoxins. Dermatologic Clinics.22: 257-262.

Holzapfel, C. W.1968. "The isolation and structure of cyclopiazonic acid, a toxic metabolite of *Penicillium cyclopium* Westling". Tetrahedron 24 (5): 2101–2119.

International Agency for Research on Cancer (IARC).2002. Summaries & Evaluations, Fumonisin B1. pp. 301

Jacqueline K and Daniel T.1985.Role of Penicillic Acid in the Phytotoxicity of *Penicillium cyclopium* and *Penicillium canescens* to the Germination of Corn Seeds. Applied and Environmental Microbiology. 49:(3)660-663.

James J.P.2007. Deoxynivalenol: Toxicity, mechanisms and animal health risks. Animal Feed Science and Technology. 137(1):283–298.

Jestoi M, Rokka M, Yli-Mattila T, Parikka P, Rizzo A, Peltonen K. 2004. Presence and concentrations of the Fusarium-related mycotoxins beauvericinenniatins and moniliformin in finnish grain samples". Food additives and contaminants 21(8):794–802

Jiujiang Yu, P Chang, KC. Ehrlich, JW. Cary, D Bhatnagar, TE. Cleveland, GA. Payne, JE. Linz, CP. Woloshuk, and JW. Bennett. 2004. Clustered Pathway Genes in Aflatoxin Biosynthesis. Applied and Environmental Microbiology. 70(3):1253–1262.

Joffe, A.Z. 1950. Toxicity of fungi on cereals overwintered in the field: on the etiology of alimentary toxic aleukia. Dissertation, Inst. Bot. Acad. Sci. Leningrad. P. 205.

Jonsyn, F.E.1992. Mycotoxic flora and mycotoxins in smoke-dried fish from Sierra Leone. Nahrung. 36:485-489.

Kawasaki, Y., O Uchida, K Sekita, K Matsumoto, T Ochiai, A Usui, Y Nakaji, L Furoya,Y Kurokawa, and M Tobe.1990.Single and repeated oral administration toxicity studies of nivalenol in F344 rats. J. Food hyg. Sos. Jpn. 31:144-154.

Kiessling, KH.1986. Biochemical mechanism of action of mycotoxins. Pure & App. Chem.58(2):327-338,

Klein AS, J Hart, JJ Brems, L Goldstein , K Lewin, and RW Busuttil. 1989.Amanita poisoning: treatment and the role of liver transplantation. American Journal of Medicine. 86(2):187–93.

Kouti, K.; Lemmens, M.; Lemmens-Gruber, R. 2003. Beauvericin induced channels in ventricular myocytes and liposomes. *Biochim. Biophys. Acta*, 1609:203–210.

Kurtzman CP, MJ Smiley, CJ Robnett, and DT Wicklow. 1986. DNA relatedness among wild and domesticated species in the *Aspergillus flavus* group. *Mycologia*. 78(6):955–959.

Lafarge-Frayssinet C, G Lespinats, P Lafont, F Loisillier, S Mousset , and Y Rosenstein. 1979. Immunosuppressive effects of Fusarium extracts and trichothecenes: blastogenic response of murine splenic and thymic cells to mitogens. *Proc. Soc. Exp. Biol. Med.* 160:302-11.

Lamprecht SC, WF Marasas, JF Alberts, ME Cawood, WC Gelderblom, GS Shephard, PG Thiel, and FJ Calitz. 1994. Phytotoxicity of fumonisins and TA-toxin to corn and tomato. *Phytopathology*. 84:383-391.

Lewis CE. 1906. The basidium of *Amanita bisporigera*. *Botanical Gazette*. 41(5):348–352.

Lijinsky, W, and WH Butler. 1966. Purification and toxicity of AFG1. *Proc. Sac. Exp. Biol. Med.* 123:151.

Lindenfelser LA, EB Lillehoj and HR Burmeister. 1974. Aflatoxin and trichothecene toxins: skin tumorinduction and synergistic acute toxicity in white mice. *J. Natl. Cancer Inst.* 52:113-116

Logrieco A, Moretti A, and Castella G.1998. "Beauvericin Production by Fusarium Species". *Appl Environ Microbiol* 64 (8): 3084–3088.

Madhook M.2007. *Amanita bisporigera*. Ingestion and death from mistaken identity. Minnesota Medicine (Minnesota Medical Association). 90(9):48–50.

Marasas WF.2001. Discovery and occurrence of the fumonisins: A historical perspective". *Environ Health Perspect*. 109(2):239–43.

McLaughlin, JE, MA Bin-Umer, A Tortora, N Mendeze, S McCormick, NE Tumer. 2009. A genome-wide screen in *Saccharomyces cerevisiae* reveals a critical role for the mitochondria in the toxicity of a trichothecene mycotoxin. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 106, 21883–21888.

McLean, M. 1996.The phytotoxicity of Fusarium metabolites: An update since 1989. *Mycopathologia*.133:163–179.

McMahon, G., L Hanson, J Lee, and GN Wogan.1986. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 83:9418–9422.

Merrill JR., A.H., MC Sullards, E Wang, KA Voss, RT Riley.2001. Sphingolipid metabolism: roles in signal transduction and disruption by fumonisins". *Environmental Health Perspectives*. 109:283–289.

Michelot D, and LM Melendez-Howell.2003.*Amanita muscaria*: chemistry, biology, toxicology, and ethnomycology.*Mycological Research*. 107(2):131-46.

Minervini F, F Fornelli, and KM Flynn.2004. Toxicity and apoptosis induced by the mycotoxins nivalenol, deoxynivalenol and fumonisin B1 in a human erythroleukemia cell line. *Toxicol In Vitro*. 18(1):21-28.

Mizuno S,.1975. Mechanism of inhibition of protein synthesis initiation by diacetoxyscirpenol and fusarenon X in the reticulocyte lysate system. *Biochemical & Biophysica Acta*. 383(2):207-214.

Modali, R, and SS Yang.1986 *Prog. Clin. Biol. Res.* 207:147-158.

Moon EY, JJ Han, DK Rhee, and S Pyo.1998.Aflatoxin B1 Induced Suppression Of Nitric Oxide Production In Murine Peritoneal Macrophages. *J.Toxicol. Environ. Health A*. 55(7):517-530.

Nagendran S, HM Hallen-Adams, JM Paper, N Aslam, and JD Walton. 2009. Reduced genomic potential for secreted plant cell-wall-degrading enzymes in the ectomycorrhizal fungus *Amanita bisporigera*, based on the secretome of *Trichoderma reesei*. *Fungal Genetics and Biology*. 46 5:427–435.

Ojcjus, D.M.; Zychlinsky, A; Zheng, L.M.; Young, J.D. 1991. Inophore-induced apoptosis: Role of DNA fragmentation and calcium fluxes. *Exp. Cell Res.* 197:43–49.

Onji Y., Y Dohi, Y Aoki, T Moriyama, H Nagami, M Uno, T Tanaka, and Y Yamazoe.1989. Deepoxynivalenol: a new metabolite of nivalenol found in the excreta of orally administered rats. *J. Agric. Food Chem.* 37:478-481.

Pace, J.G., MR Watts, and WJ Canterbury.1988. T-2 mycotoxin inhibits mitochondrial protein synthesis. *Toxicon*. 26:77–85.

Palma N.2007.Ochratoxin A-Induced Mutagenesis in Mammalian Cells Is Consistent with the Production of Oxidative Stress. *Chemical Research in Toxicology*. 20(7):1031–1037.

Pažoutová S., J Olšovská, M Linka, R Kolínská, and M Flieger.2000. Chemoraces and habitat specialization of *Claviceps purpurea* populations. *Applied and Environmental Microbiology*. 66:5419–5425.

Pfohl-Leszkowicz A, and RA Manderville.2007.Ochratoxin A: An overview on toxicity and carcinogenicity in animals and humans. *Mol Nutr Food Res*. 51(1):61–99.

Prelusky, DB., HL Trenholm, GA Lawrence, and PM Scott.1984. Nontransmission of deoxynivalenol (vomitoxin) to milk following oral administration to dairy cows. *J. Environ. Sci. Health B*. 19:593–609.

Proctor, R.H, TM Hohn, and SP McCormick.1995. Reduced virulence of *Gibberella zae* caused by disruption of a trichothecene toxin biosynthetic gene. *Mol. Plant-Microbe Interact*. 61:1923–1930.

Que, F.G.; Gores, G.I.; LaRusso, N.F. 1997.Development and initial application of an in vitro model of apoptosis in rodent cholangiocytes. *Am. J. Phys*.272:106–115.

Rafai, P., A Bata, A Vanyi, Z Papp, E Brydl, L Jakab, S Tuboly, and E Tury. 1995. Effect of various levels of T-2 toxin on the clinical status, performance and metabolism of growing pigs. *Vet. Rec.* 136:485-489.

Rastogi S, RK Dogra, SK Khanna, and M Das. 2006. Skin tumorigenic potential of aflatoxin B1 in mice. *Food Chem. Toxicol.* 44(5):670-677.

Richard JL,. 1999. The occurrence of ochratoxin A in dust collected from a problem household. *Mycopathologia.* 146(2):99–103.

Riley, RT., and KAVoss. 2006. Differential sensitivity of rat kidney and liver to fumonisin toxicity: organ-specific differences in toxin accumulation and sphingoid base metabolism. *Toxicol. Sci.* 92(1): 335–345.

Rizzo, A., R Atroshi, T Hirvi, and H Saloniemi. 1992. The hemolytic activity of deoxynivalenol and T2-toxin. *Nat. Toxins.* 1:106-110.

Robert W. Wannemacher, JR, PhD and Stanley L. Wiener, MD, Chapter 34, "Trichothecene Mycotoxins," of Medical Aspects Of Chemical And Biological Warfare, FR Sidell MD, E.T. Takafuji MD MPH, David R. Franz DVM, PhD, eds, part of the Textbook of Military Medicine series, Office of The Surgeon General, Department of the Army, United States of America.

Schroeder H.W. and W.H. Kelton. 1975. Production of Sterigmatocystin by Some Species of the Genus *Aspergillus* and Its Toxicity to Chicken Embryos. *Appl Microbiol.* 30(4):589–591.

Seegers, JC, LH Bohmer, MC Kruger, ML Lottering, and M Kock. 1994. A comparative study of ochratoxin A-induced apoptosis in hamster kidney and HeLa cells. *Toxicology and Applied Pharmacology*. 129:1-11.

Shinozuka J, M Suzuki, N Noguchi, T Sugimoto, K Uetsuka, H Nakayama, and K Doi. 1998. T-2 toxin-induced apoptosis in hematopoietic tissues of mice. *Toxicol. Pathol.* 26:674-678.

Smith, J.E. and M.O Moss. 1985. Mycotoxins, formation, analysis and significance. John Wiley and Sons, New York.

Stockmann H, and K Savolainen. 2008. A review of the toxic effects and mechanisms of action of fumonisin B1. *Human & Experimental Toxicology*. 27(11):799–809.

Tegzes, JH, and B Puschner. 2002. Amanita mushroom poisoning: efficacy of aggressive treatment of two dogs. *Veterinary and Human Toxicology*. 44(2):96–99.

Theobald W, O Büch, HA Kunz, P Krupp, EG Stenger, H Heimann. 1968. Pharmacological and experimental psychological studies with 2 components of fly agaric *Amanita muscaria* (in German). *Arzneimittelforschung*. 18(3):311–315.

Trail F, N Mahanti, and J Linz. 1995. Molecular biology of aflatoxin biosynthesis. *Microbiol.* 141:755-765.

- Tudzynski P, T Correia, and U Keller.2001. Biotechnology and genetics of ergot alkaloids. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 57 (5-6): 4593–4605.
- Ueno Y.,1988. Toxicology of trichothecene mycotoxins. *ISI Atlas Sci. Pharm.* 2:121–124.
- Ueno Y.1985. The toxicology of mycotoxins. *CRC Crit Rev. Toxicol.* 14:99–132.
- Ueno, Y, and H Matsumoto.1975. Inactivation of some thiol-enzymes by trichothecene mycotoxins from *Fusarium* species. *Chem. Pharm. Bull.* 23:2439–2442.
- Ueno, Y. 1985. The toxicology of mycotoxins. *Crit. Rev. Toxicol.* 14:99–132.
- Valenta H, and S Dänicke.2005. Study on the transmission of deoxynivalenol and de-epoxy-deoxynivalenol into eggs of laying hens using a high-performance liquid chromatography-ultraviolet method with clean-up by immunoaffinity columns. *Mol Nutr Food Res.* 49(8):779-85.
- Vetter, J.1998. Toxins of *Amanita phalloides*. *Toxicon.* 36(1):13–24.
- Payne GA. 1992. Aflatoxin in maize. *Crit.Rev. Plant Sci.* 10(5):423–440.
- WHO.1990. Selected mycotoxins: Ochratoxins, Trichothecenes, Ergot. *Environment Health Criteria 105.* Geneva.

Wicklow DT, BW Horn, WR Burg, and RJ Cole. 1984. Sclerotium dispersal of *Aspergillus flavus* and *Eupenicillium ochrasalmonellin* from maize during harvest. Trans. Br. Mycol. Soc. 83:299–303.

Zöllner P, and M Bernhard. 2006. Trace mycotoxin analysis in complex biological and food matrices by liquid chromatography–atmospheric pressure ionisation mass spectrometry. Journal of Chromatography .1136 (2):123–169.

الفصل الرابع

طرق أخذ العينات

الوحدة الأساسية للنموذج

العينات الثابتة Static Lots

العينات المتحركة Dynamic Lots

طحن العينات

الاستخلاص

الطريقة الأولى الإستخلاص من مادة سائلة

الطريقة الثانية: الإستخلاص باستخدام أجهزة استخلاص الميكانيكية

الطريقة الثالثة: استخدام موجات المايكروويف

الطريقة الرابعة: استخدام الموجات فوق الصوتية

تنظيف العينة من الشوائب

Solid-Phase Extraction (SPE)

(MSPD) Matrix solid phase dispersion

أعمدة الفصل المناعية (IAC) Immunoaffinity chromatography

الأعمدة المناعية فائقة الترشيح (IUF) Immuno-ultrafiltration

Sol-Gel-Based Immunoaffinity Chromatography

Molecular Imprinted Polymers (MIP)

Aptamers

طرق الكشف عن السموم الفطرية

الطرق الكروماتوغرافية Chromatography Methods

クロマトグラフィー (Thin-Layer Chromatography) TLC

クロマトグラフィー ガス (Gas-Solid Chromatography) GC

クロマトグラフィー 液-ガス (Gas-Liquid Chromatography) GLC

クロマトグラフィー 液-液 (Liquid-Liquid Chromatography)

クロマトグラフィー 高性能 (High-Performance Liquid Chromatography) HPLC

クロマトグラフィー 液

クロマトグラフィー シリコーン

エラーゼ連鎖免疫吸着試験 (Enzyme Linked Immuno-Sorbent Assay) ELISA

検査用試験紙 (Immune Strip)

PCR (Polymerase Chain Reaction)

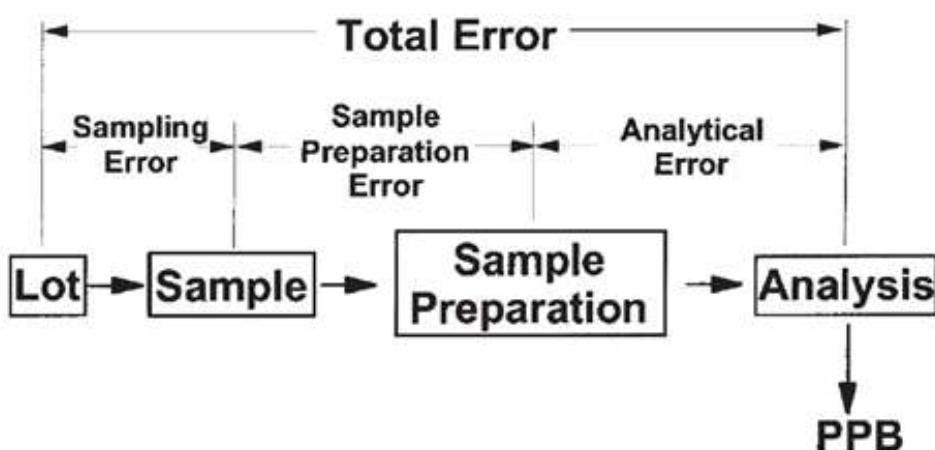
Sampling طرق أخذ العينات

تعتبر طريقة أخذ العينة الممثلة للمجتمع خطوة من أهم خطوات التحليل للحصول على نتائج دقيقة، إن أخذ النموذج بطريقة سليمة وصحيحة سوف يعطي صورة حقيقة عن مقدار مستوى التلوث بالسموم الفطرية في الشحنة المراد فحصها. تتميز طبيعة إنتشار وتوزيع مستويات التلوث بالسموم الفطرية في المحاصيل الزراعية المخزنة كالحبوب أو الاعلاف غير متناسق وموزع بصورة غير منتظمة، أي بمعنى آخر أنه يمكن أن يتواجد السم بتركيز عالية جدا في أسفل الكومة أو جانبها وغير متواجد في أماكن أخرى، مع العلم إن طريقة تخزين الحبوب في العراق تكون على شكل أكوام في المخازن، أي إن السم لا يتوزع بشكل متناسق، اذ يوجد السم في الأماكن التي ينشط وينمو فيها الفطر السام، وينتج السم في نفس المكان. لذا يجب تحري الدقة في عملية أخذ العينة لكي تكون ممثلة وتعطي نتيجة حقيقة دقيقة.

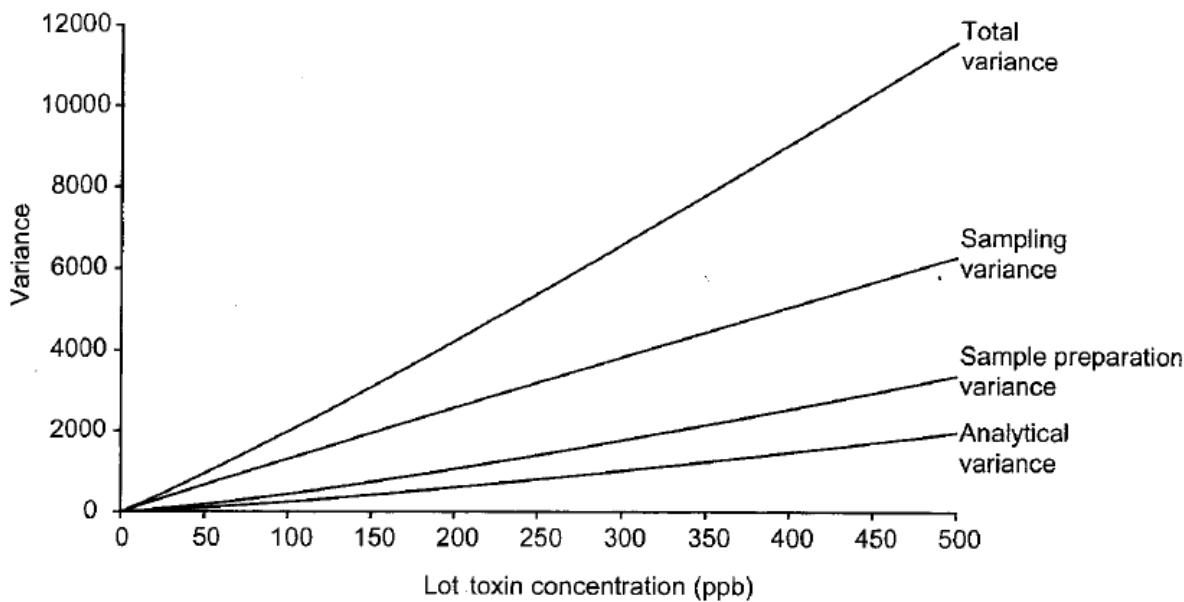
صممت طرق لإأخذ العينات للحد من الخطأ الناجم عن أخذ العينة، لكونه يعتبر الخطوة الأولى والمهمة لكي تعطي النتائج الصحيحة، وفي حال وقوع خطأ في أخذ العينة فهذا يشكل خطأ كبير قد تصل نسبته إلى حوالي 90% من النتيجة المستحصلة من التحليل. لذا وضعت قوانين تحدد حجم وكمية العينة المأخوذة وعددتها، حيث ان حجم وكمية المحصول أو المادة المراد فحصها يحدد عدد العينات المأخوذة وحجمها. كما يؤخذ بنظر الاعتبار نوع السم

المراد الكشف عنه فمثلاً سروراً الافتوكسینات المنتجة من قبل الفطر Aspergillus يكون توزيعها في مخازن الحبوب بشكل بقع محددة، فقد تكون في أعلى الكومة أو جانبها أو أسفلها، أما السرور المنتجة من قبل الفطر Fusarium كسرور الفيومونوزين والترابيكوتين تكون توزيعها متباين في الكومة.

هناك خطأ يحصل خلال خطوات أخذ العينات وتحضيرها وتحليلها، لكن يعتبر هذا الخطأ غير مقصود وغير محسوس يجب أن يؤخذ بنظر الاعتبار، يرتكبه العامل أو الباحث عند أخذ العينة ومجموع هذه الأخطاء سوف يؤدي بالنتيجة إلى إعطاء قراءة خاطئة.

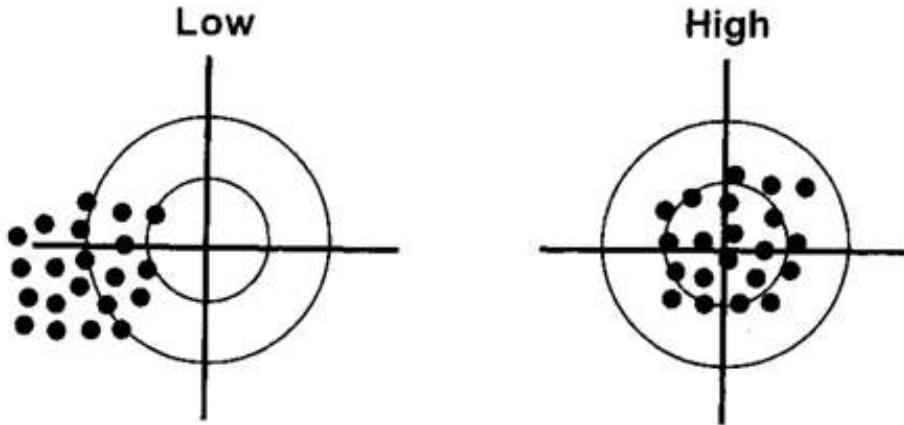


أنواع الأخطاء التي يقع فيها المحلل عند الكشف عن السرور الفطري



شكل يوضح الأخطاء التي يقع فيها المحلل أثناء عمليات التحليل نتيجة الاختلافات فيأخذ العينة وتحضيرها وتحليلها.

يمكن تقليل هذا النوع من الخطأ وذلك بزيادة حجم العينات الرئيسية، وزيادة عدد العينات الثانوية المأخوذة من العينة الرئيسية، وإستخدام الأجهزة ذات الحساسية العالية في الكشف عن السموم الفطرية، كل هذه العمليات تؤدي بالنتيجة إلى تقليل الخطأ إلى أقل حد ممكن. هناك عاملين يجب أن يؤخذ بنظر الاعتبار—the Accuracy وهو مقياس قيم (تركيز السم) للعينات إلى القيمة الحقيقية الموجودة الكومة Lot، حيث يجب أن تكون قيم تركيز السم في العينات المأخوذة مقاربة إلى أكبر حد ممكن إلى القيمة الحقيقية لكي تكون العينة ممثلة تمثل حقيقي وتعطي نتيجة حقيقة. والأمر الثاني—the Precision وهو مقياس تقارب القيم (تركيز السم) في العينات المأخوذة من الكومة Lot، إذ يجب أن تكون العينات المأخوذة متقاببة في محتواها من قيم تركيز السم فيها، فكلما كانت القيم متقاببة في العينات، تكون العينة ممثلة بشكل جيد.



شكل يوضح قيم (تركيز السم) في العينات الى القيمة الحقيقية في الكومة Lot. الصورة على اليمين قيم العينات مقاربة الى القيمة الحقيقة في الكومة. الصورة على اليسار قيم العينات غير حقيقة (خاطئة).

ويمكن حسابها رياضيا لمقدار Accuracy حسب المعادلة الآتية:

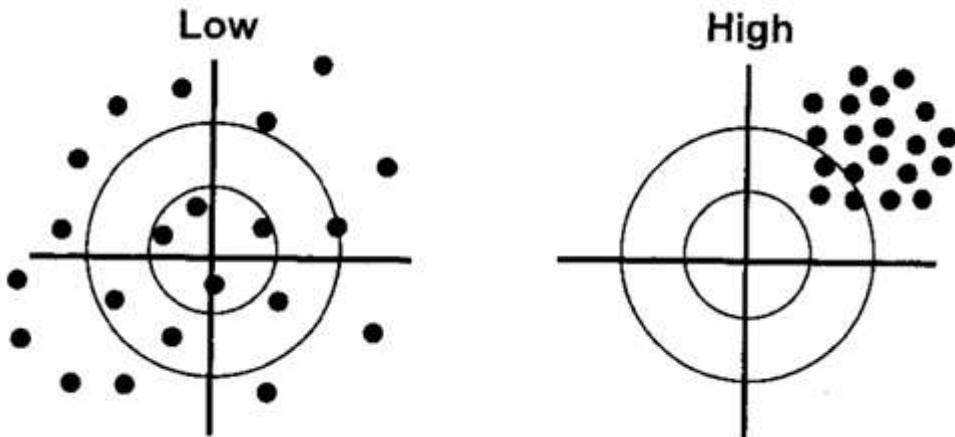
$$A = U - [\text{SUM } (X_i)/n]$$

A =Accuracy

U =true value القيمة الحقيقة

X_i =معدل قيم المحسوبة

n = عدد العينات



شكل يوضح التغاير في قيم تركيز السم في العينات. الصورة على اليمين العينات متقاربة في قيم تركيز السم. الصورة على اليسار العينات غير متقاربة وهذا يعطي تغاير عالي (CV). ويمكن حساب قيم مقدار الـ Precision رياضيا حسب المعادلة الآتية:

$$V = [\sum_i (x_i - m)^2 / (n-1)]$$

$$i = 1, 2, \dots, n$$

$$S = \sqrt{V}$$

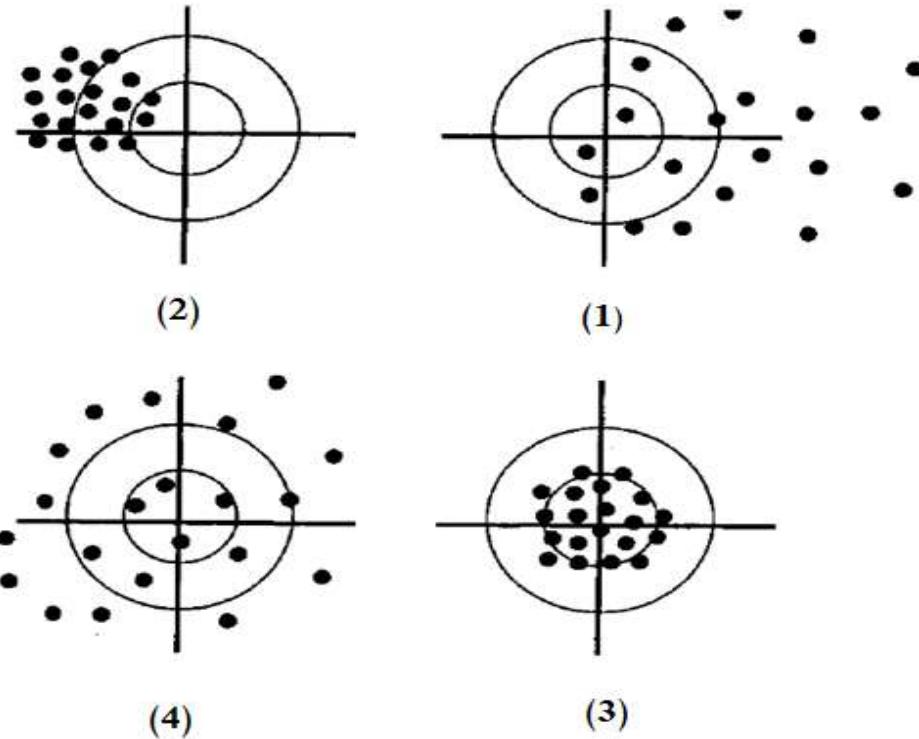
$$CV = 100 \times (S/m)$$

$$\text{التغاير} =$$

$$S = \text{الأنحراف المعياري}$$

$$CV = \text{معامل الاختلاف}$$

فقد تكون العينات غير متقاربة في محتواها من السم (تمثيل التغاير عالي) وغير مماثلة لتركيز القيمة الحقيقة في الكومة (Lot), فتمثل الحاله رقم 1. أما إذا كانت العينات متقاربة في محتواها من السم لكن قيمة تركيز السم فيها غير مماثل للكومة، فتمثل الحاله رقم 2. وقد تكون قيمة محتوى تركيز السم في العينات متقارب وقيمة تركيز السم في العينات مقارب لما هو في الكومة، ويعد هذا النوع من العينات الأفضل في اعطاء قيمة حقيقة للسم في الكومة، فتمثل الحاله رقم 3. أما الحاله رقم 4 فيكون تركيز السم في العينات غير متقارب وقيمة تركيز السم مقارب لما هو في الكومة .



حالات توزيع قيم تركيز السموم الفطرية في الكومة (Lot) في المخزن أو السايلو.

هناك عدة اعتبارات ومصطلحات التي يجب أن يتعرف عليها القارئ أو الباحث:

الوحدة الأساسية للنموذج Itemi

هي أصغر وحدة تركيبية للمادة (مكون العينة) مثال محصول الذرة الصفراء أو القمح أو شعير وغيرها (حبة) ، وحلب (قطرة أو مل).

الكومة Lot

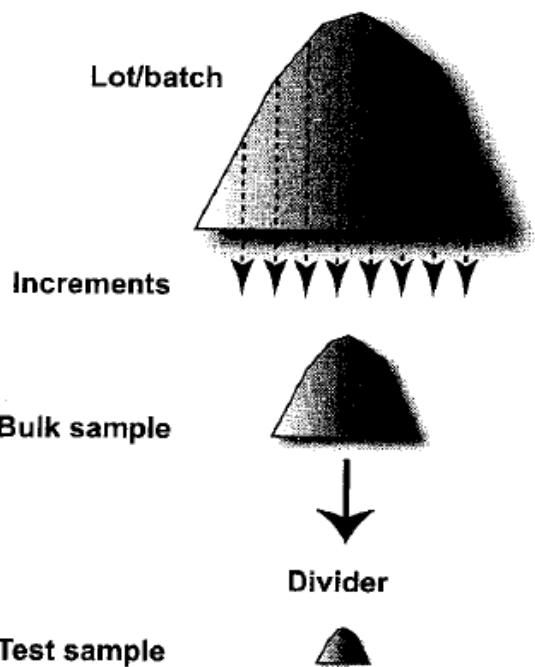
وهو عبارة عن مجموعة المكون الأساسي للنموذج Itemi.

النموذج Sample

عبارة عن جزء من الـ Lot على أن يكون هذا الجزء ممثلاً لـ Lot ويحوي على الـ Itemi.

تجزئة العينة Sub sample

وهو عملية تجزء للعينة sample واخذ عينات منها، حيث يجب أن تكون مماثلة للعينة.



شكل يوضح كيفية أخذ العينة وتجزئتها من الكومة لأجراء تحليل السموم الفطرية.

يتم أخذ العينات من المحصول الذي يراد فحص تواجد السموم الفطرية فيه بطريقتين:-

العينات الثابتة Static Lots: وهي من الطرق الشائعة في أخذ العينات من الأكياس أو الحاويات الصغيرة أو أكواب الحبوب، يتم أخذ العينات بواسطة آلة تسمى **Probe** المسبار. ويجب أن يكون بالطول الكافي لأخذ عينات من المناطق العميقة داخل كومة الحبوب، كما يراعى في اختيار المسبار حجم المادة الأساسية المكونة للعينة (حجم الحبوب). وضعت قوانين لكمية العينة الماخوذة حسب حجم **Lot** وعدد العينات والحجم النهائي للعينة، ويكون ذلك حسب وزن الكومة أو المادة المراد فحصها. حيث يؤخذ 200 غم لكل 200 كغم و 5 كغم لكل 25 طن بواقع 25 عينة بوزن 200 غم وهكذا. تؤخذ العينات بشكل عشوائي أو بوضع نموذج فياسي لأخذ النماذج.

1	Front	
x	o	
		x
x	o	
o	x	
x		

2	Front		
	x	o	x
x			
o	x		
x		x	
	x		

3	Front	
	x	
x	o	
		x
x		o
o	x	
		x

4	Front	
	x	
	o	x
x		
o	x	
	x	o
		x

5	Front	
	x	
o	x	
x		o
	x	
o	x	

6	Front	
x		
	x	o
o	x	
	x	
x		o
	x	o

7	Front	
x		o
	x	
	o	x
x		
	x	
o	x	

8	Front	
o		x
	x	
x		o
	x	
o	x	
		x

9	Front	
o	x	
x		o
	x	
o	x	
x		

10	Front	
x		o
o		x
	x	
x		o
	x	
		x

11	Front	
	x	
x		x
	x	
x		x
		x
		x

12	Front	
x		
	x	
	x	
x		
		x
		x

.X= 5 prob patterns , X+0=8 prob patterns

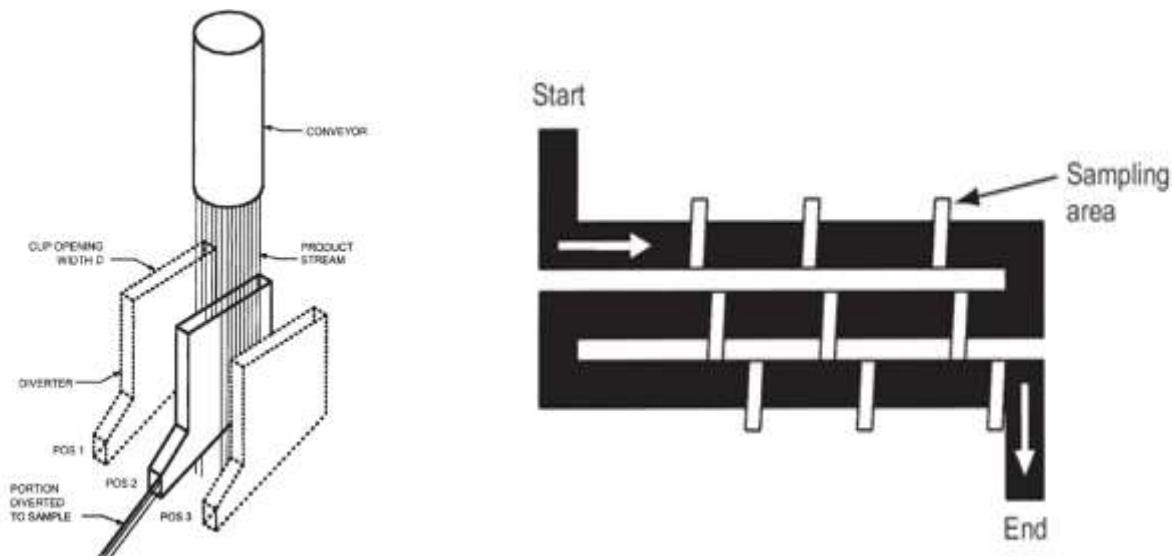
النموذج القياسي لأخذ النماذج من المادة المراد فحصها.



المسبار المستخدم في أخذ عينات الحبوب في السايلو بأشكال وأحجام مختلفة.

العينات المتحركة Dynamic Lots: ويتم أخذ العينات بهذه الطريقة أثناء تفريغ الحاصل في السايلو بواسطة آلة تجمع العينات وتكون على شكل أنبوب محسوب القطر، اذ يقطع أنبوب تفريغ الحبوب في مكان خاص لتفريغ الحبوب ويجمع العينات بأوقات محددة وحسب المعطيات المطلوبة. حيث إذا كان معدل تفريغ الحبوب 1000 كغم/دقيقة فخلال كل 30

دقيقة يتم قطع أنبوب تفريغ الحبوب بواسطة آلة الجمع 3-4 مرات لجمع العينات. وتكون العينات المجموعة بهذه الطريقة كبيرة مقارنة بالطريقة السابقة وتقدر بالكيلوغرامات. أما إذا كانت المحصول المراد أخذ العينات منه ينتمي إلى أحزمة ناقلة، تؤخذ العينات من فتحات قطر ثابت موجودة في مناطق محددة على الأحزمة الناقلة تأخذ العينات بأوقات محددة كل 15 أو 30 دقيقة وتجمعها في حاويات خاصة للجمع.



جهاز أخذ العينات بطريقة Dynamic Lots سواء كانت على أحزمة ناقلة (صورة يمين) أو أثناء التفريغ (صورة يسار).

تجمع العينات في أكياس أو عبوات جيدة التهوية ويسجل عليها المعلومات المطلوبة، تاريخ ومكان الجمع ونوع العينة وزن العينة. تجلب العينات إلى المختبر وتجزأ بعد خلطها جيداً لضمان تناقض العينة، تؤخذ عينة عشوائية مماثلة (Sub sampling) وذلك لأنترال حجم العينة، حيث يتم اختيارها بعناية، تطحن العينة جيداً ومن ثم تؤخذ عينة عشوائية لأجراء عمليات التحليل اللاحقة. هناك قوانين قياسية وضعت من قبل منظمات، كمنظمة الأغذية والعقاقير (FAD) تحدد فيها عدد العينات وزن العينة الأولية والثانوية (Sample & sub sample) التي تؤخذ من محصول (كومة) او مادة غذائية التي يراد اختبار تواجد السموم الفطرية فيها.

جدول لأنواع السموم الفطرية ومكان إنتاجها سواء في الحقل أو المخزن أو كليهما.

سموم فطرية حقلية		سموم فطرية مخزنية	
مجموعة سموم الـ Trichothecenes type A	T2-Toxin	مجموعة سموم الـ Ochratoxins	Ochratoxin A
	HT-2 Toxin		Ochratoxin B
	T-2 tetraol		Ochratoxin alpha
	T-2 triol		Aflatoxin B1
	DAS		Aflatoxin B2
	15 acetoxy scirpenol		Aflatoxin G1
مجموعة سموم الـ Trichothecenes type B	Verrucarol	مجموعة سموم Aflatoxins	Aflatoxin G2
	DON		Citrinin
	DOM1		Patulin
	Nivalenon		Cyclopiazonic acid
	Fusarenon X		Sterigmatocystin
	15 ac DON	سموم فطرية حقلية مخزنية	
مجموعة سموم الـ Trichothecenes type D	3 ac DON	مجموعة سموم الفطر Alternaria	Tenuazonic acid
	Roridin A		Ergocomine
	Verrucarin A		Ergocristine
	Zearalenone		Ergocryptine
	Alpha Zearalanone		Ergometrine
	Beta Zearalanone		Ergosine
مجموعة سموم الـ Zearalenone ومشتقاته الثانوية	Alpha Zearalenone	مجموعة سموم القويـد Ergot	Ergotamine
	Beta Zearalenone		
	Fumonisins B1		
	Fumonisins B2		
مجموعة سموم Fumonisins	Fumonisins B3		
	Moniliformin		
سموم أخرى تابعة Fusarium للفطر			

جدول يوضح المتغيرات الواجب إعتمادها عند أخذ عينة حسب تعليمات CE 401/2006.

وزن العينة المعدة للأختبار/غم	حجم العينة النهائي/كغم	وزن العينة/غم	عدد العينات	وزن الحاصل
500	1	300	3	أقل من 50 كغم
500	1	200	5	500-50 كغم
500	1	100	10	1000-500 كغم
500	2	100	20	3-1 طن
500	4	100	40	10-3 طن
500	6	100	60	20-10 طن
500	10	100	100	50-20 طن
وزن العينة النهائي المعدة للتحليل/غم	حجم العينة الكلي/كغم	وزن العينات/غم	عدد العينات من كل كومبة ثانوية	وزن الكومبة/طن
500	10	100	100	100 طن 300-50 طن
500	10	100	100	300 طن 1500-300 طن
500	10	100	100	500 طن اكثر من 1500 طن

طحن العينات Samples Grinding

طحن العينات باستخدام مطحنة يدوية او كهربائية لأختزال حجم جزيئات العينة الى أقل حد ممكن، فكلما كانت حجم الجزيئات العينة صغير، كانت أكثر تجانسا وبالتالي تزداد كمية إسترجاع السم الفطري من العينات، كما أن كمية المذيب الداخلة في الجزيئات تكون اكفاء وبالتالي تكون عملية إستخلاص السم عالية.



عملية طحن العينات ذات الجزيئات كبيرة الحجم كالحبوب الى جزيئات اصغر.

الاستخلاص Extraction

لكي تكون عملية الإستخلاص ناجحة وكفؤة يجب أن يتتوفر شرطين أساسيين، أولها أن تكون عملية الإستخلاص عالية الكفاءة والشرط الثاني أن تدخل أقل ما يمكن من المواد الكيميائية في الإستخلاص. هناك مادتين أساسيتين تستخدم في استخلاص السموم الفطرية هما المذيبين العضويين الكلوروفورم والميثانول، ويمتاز الأخير بقابلية على سحب السموم من العينات بقوة من المواد ذات المحتوى الدهني العالي كفول الصويا وبذور القطن، أما الكلوروفورم يحدث له إستحلاب مع المركبات الدهنية مما يعيق عملية إسترجاج المذيب (كلوروفورم). أكتشف بعدها إمكانية استخدام المذيبات الأخرى في إستخلاص السموم الفطرية كالإسيتون والإسيتونتريل وثنائي كلوريد المتبلين وكذلك عمل المخاليط بين المذيبات المذكوره آنفا مع الماء وبنسب تختلف حسب نوع السم الفطري المستهدف. كشفت العديد من الدراسات الى إن المذيب العضوي كلوروفورم من المواد المسرطنة، لذا منع إستخدامه في المختبرات وابدل بأنواع مذيبات الاخرى. بالنسبة للعينات التي تحوي في مكوناتها على الدهون والزيوت يستخدم المذيب العضوي هكسان أو بتروليوم إينثر لازالة الدهون والزيوت من العينات المراد إستخلاص السموم الفطرية منها قبل بدأ عملية الاستخلاص. هناك بعض المواد الكيميائية قد تضاف مع عملية الإستخلاص مثل كلوريد الصوديوم وكلوريد البوتاسيوم

كمواد مانعة للإستحلام. أن اختيار نوع المذيب العضوي الذي يستخدم في عملية إستخلاص السموم الفطرية عامل رئيسي في نجاح عملية الإستخلاص، ويعتمد ذلك على قطبية السم المراد إستخلاصه، كما أن درجة حموضة وسط الإستخلاص من العوامل المهمة في نجاح عملية استخلاص السموم وخاصة القطبية منها. كما يجب أن يتميز المذيب بكونه غير سام ويمكن إسترجاعه بسرعة، كما يتميز بكونه مستقر حراريا ولا يتفاعل مع المركبات المراد إستخلاصها وأن يكون شفاف وخصوصا عند استخدام أجهزة لتقدير السموم الفطرية التي تعتمد على الأمتصاص الضوئي. وعند إستخلاص السموم الفطرية من العينات السائلة يجب اختيار المذيب الذي لا يمتزج في العينة.

هناك طريقتين لاستخلاص السموم الفطرية من العينات المعدة للكشف عن إحتواها على السموم الفطرية.

الطريقة الأولى: الاستخلاص من مادة سائلة (LLE) وهي Liquid-liquid partitioning طريقة قديمة تعتمد على الإستخلاص اليدوي، وذلك باستخدام أقماع فصل زجاجية وبوجود المذيب المناسب وإتباع الطريقة المناسبة للاستخلاص. آلية العمل لفصل السموم الفطرية بهذه الطريقة هو إستخدام مذيبين لا يختلط أحدهما مع الآخر، ويكون أحدهما أكثر قطبية لذوبان السم الفطري فيه من الآخر. هذه الطريقة تستهلك كمية كبيرة من المذيبات العضوية لإتمام عملية الإستخلاص وتتطلب حجم عينة كبير نسبيا، إضافة إلى أنها تأخذ وقت طويل وجهد لإتمام عملية الإستخلاص. ويمكن إستخلاص السموم الفطرية بهذه الطريقة من العينات السائلة كالحليب أو العصائر.

الطريقة الثانية: الإستخلاص بأستخدام أجهزة أستخلاص ميكانيكية (ASE) Pressurized liquid extraction/ accelerated solvent extraction (PLE) يستخدم هذا الجهاز لاستخلاص السموم الفطرية من العينات الصلبة، مميزات هذه الطريقة أنها تستخلص السموم الفطرية من العينات الصغيرة Accelerated Solvent Extractor

ولا يستهلك كميات كبيرة من المذيبات العضوية إضافة إلى اختصار الوقت والجهد في عملية الإستخلاص.



شكل يوضح عملية إستخلاص السموم الفطرية بالطرق التقليدية (الصورة على اليمين).
وبالطرق الميكانيكية الحديثة (الصورة على اليسار).

الطريقة الثالثة: استخدام موجات المايكروويف Microwave assisted extraction (MAE) يستخدم في إستخلاص بعض أنواع السموم الفطرية والتي تعمل على زيادة كفاءة المذيب العضوي في إسترجاع السم من العينة من خلال تحويل الطاقة الكهرومغناطيسية إلى طاقة حرارية تزيد من كفاءة الإستخلاص. تستخدم هذه الطريقة فقط للسموم الفطرية التي لا تتأثر بالحرارة العالية وموجلات المايكروويف، فقد أشارت دراسة إلى إمكانية أسترداد 79-92% من سم الزيراليون من عينات الذرة الصفراء التي يستخدم فيها هذا التكنيك مقارنة بالطرق الأخرى.

الطريقة الرابعة: استخدام الموجات فوق الصوتية Ultrasonic extraction (USE) في عملية إستخلاص السموم الفطرية. فقد أشارت دراسة الى أن هذه الطريقة ليست بكفاءة الطرق السابقة في الإستخلاص، لكنها تعد من طرق الإستخلاص المعتمد بها. فقد وجد أن هذه الطريقة مناسبة وكفؤة في إستخلاص سم الاوكراتوكسين من أنسجة عضلات الحيوانات المختبرية مقارنة بالطرق الأخرى.

جدول يوضع بعض أنواع المذيبات العضوية المستخدمة في إستخلاص أنواع من السموم الفطرية.

نوع السم الفطري	المذيب المستخدم في الإستخلاص
سموم Aflatoxins	أسيتونتريل - ماء ، ميثanol - ماء، كلوروفورم - ماء
سموم Trichothecene A	أسيتونتريل - ماء ، ميثanol - ماء
سموم Trichothecene B	أسيتونتريل - ماء ، كلوروفورم - ميثanol
سم Zearalenone	أثيل أستيت ، ميثanol ، أسيتونتريل ، كلوروفورم و خليط بين هذه المذيبات
سم Moniliformin	ميثanol ، أسيتونتريل - ماء، ثلاثي بيوتانول هيدروكسيد الأمونيوم - ماء
سم Beauvericin	أسيتونتريل - ماء، ميثanol
سم Ochratoxin	كلوروفورم، أسيتونتريل - ماء، خليط تولوين - حامض الهيدروكلوريك - كلوريد المغنيسيوم ، MTBE
سم Fumonisin	ميثanol - ماء ، أسيتونتريل - ماء
سم Patulin	أثيل أستيت ، أسيتون

لأستخلاص السموم الفطرية يجب معرفة الصفات الكيموفيزيائية للسم وإختيار المذيب العضوي المناسب والمادة المراد إستخلاص السم منها، والطريقة المثلى لعملية الإستخلاص. الإستخلاص من العينات الصلبة يتم من خلال خلط العينة المطحونة المراد إستخلاص السم الفطري منها بوزن معين من العينة وحجم محسوب من المذيب العضوي مع الرج أو الخلط، أما في حالة العينات السائلة فيؤخذ حجم معين من العينة ويضاف اليه 2-3 أضعاف من المذيب العضوي مع الرج. من خلال الأبحاث والدراسات التي أجريت في مجال إستخلاص

وتقية السموم الفطرية، حددت مجموعة مذيبات عضوية ذات كفاءة عالية في إستخلاص السم المستهدف، فقد وجد أن استخدام خليط من الكلوروفورم- ماء (10:90) وأسيتونتريل-ماء (40:60) كانت الأكفاء في إستخلاص سموم الافتوكسينات. أما بالنسبة إلى سموم الفيومونوزينات فقد وجد أن خليط الإسيتونتريل- ميثانول- ماء (50:25:25) هو الإكفاء. أما سم الـ T2-toxin فيعد المذيب العضوي الإسيتونتريل الأمثل في إستخلاص السم حسب ما أشارت إليه الدراسات. أما سم الـ DON فقد وجد أن يمكن إستخلاصه بكفاءة عالية باستخدام الماء فقط أو الإسيتونتريل-ماء (16:84).

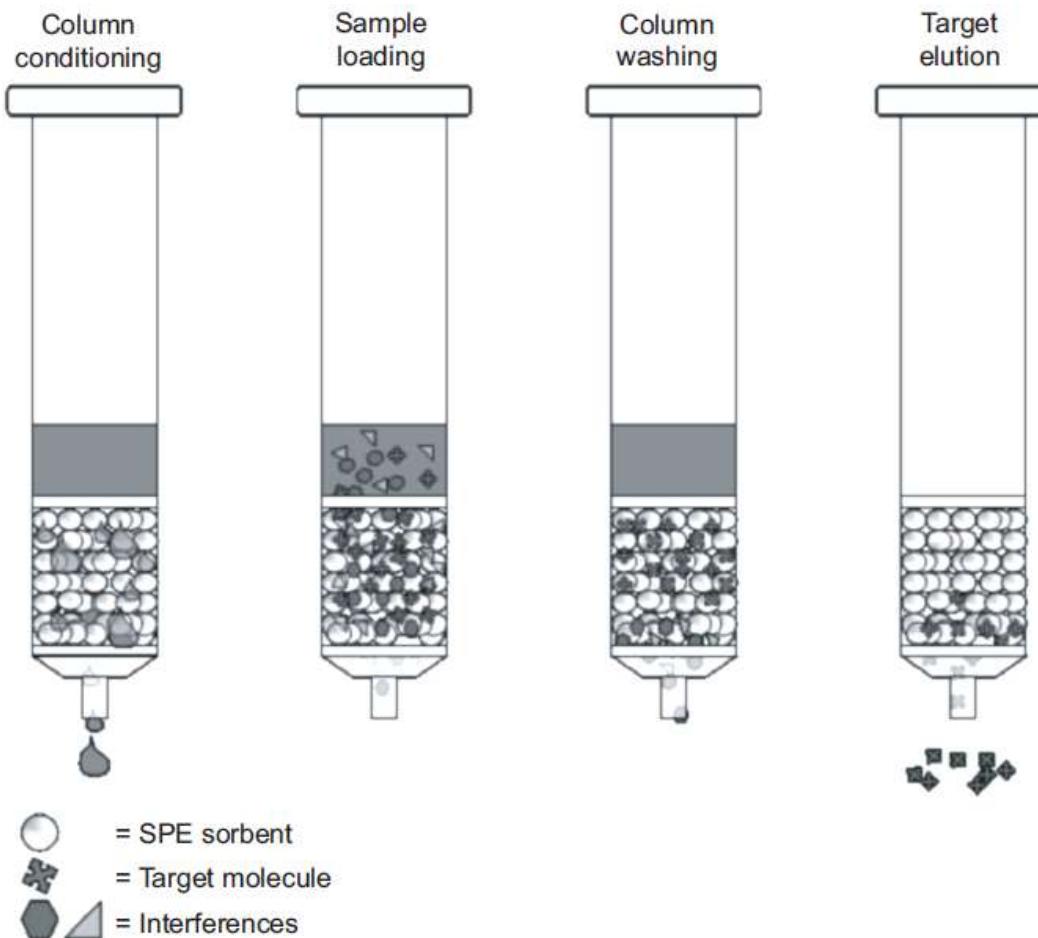
تنظيف العينة من الشوائب Clean up

الهدف من هذه الخطوة هو تخلص العينة من الشوائب المرافقة للسم كالصبغات وبعض الجزيئات الصغيرة العالقة من العينة المستخلص منها السم. بالنسبة لعمليات الكشف باستخدام تقانتي كروماتوغرافي الطبقة الرقيقة (TLC) والليزا (ELISA)، لا تحتاج العينات بهذه الطريقة إلى تنظيف، فالخطوة الأولى من عملية الإستخلاص تفي بالغرض في أغلب الحيان. أما بالنسبة لأجهزة الكروماتوغرافي الغازي GC أو الغازي السائل GLC أو كروماتوغرافي السائل ذو الأداء العالي HPLC فتعد خطوة ضرورية وحساسة جدا.

من الطرق المستخدمة في عمليات تنظيف العينات من الشوائب Solid-Phase Extraction (SPE)

تستخدم أعمدة الفصل الكروماتوغرافي لعملية تقية السم وتنظيفه من الشوائب، إذ تستخدم مواد خاصة لهذه الأعمدة مثل السليكا أو الألومنينا أو فلورسيل أو بعض أنواع البوليمرات. يمكن أن تحضر هذه الأعمدة مختبرياً بالإضافة المواد المذكورة أعلاه في ساحة زجاجية قطر وطول معلومين، إذ تضاف على شكل طبقات وتكون طبقة من كبريتات الصوديوم اللامائية أسفل طبقة الأساس (السليكا أو الفلوروسيل...) والتي تعمل على إمتصاص الماء الموجود في النموذج. كما يجهز هذا العمود من قبل الشركات ويكون بشكل عمود صغير الحجم C18 Mini columns كعمود.

شحن العمود (المادة الأساسية) بالشحنة المناسبة بأسخدام مذيبات معينة أو مخاليطها، أو يكون الطور الثابت (المادة الأساسية) مواد مستقطبة والطور المتحرك (مذيب) غير قطبي أو بالعكس. يضاف النموذج في أعلى العمود ويمكن إستخدام مضخة صغيرة لعمل تخلخل الضغط في العمود وتسريع عملية الفصل. وبأتباع خطوات خاصة بعملية تنظيف السم.



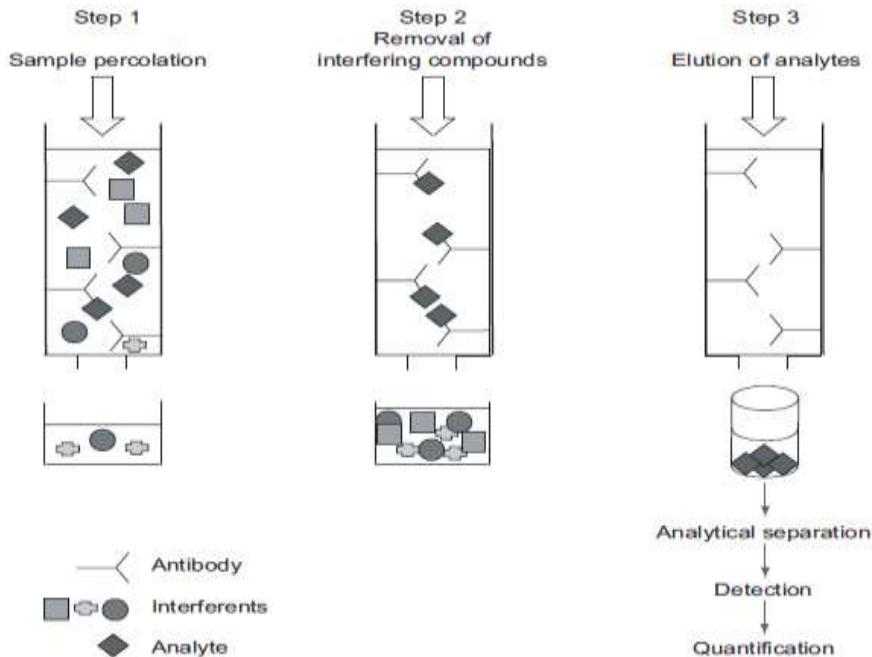
الخطوات الأساسية لإساس عمل أعمدة الفصل بأسخدام الطور الثابت الصلب.

(MSPD) Matrix solid phase dispersion

عملية الفصل بهذه الطريقة مشابهة للطريقة السابقة (SPE) من إستخدام المواد والمذيبات العضوية لكن بالأختلاف في عملية تكنيك الفصل، حيث يتم خلط العينة مع الطور الثابت للعمود ومن ثم تبدأ عملية الفصل. تتميز هذه الطريقة بكونها تختزل كمية المذيبات

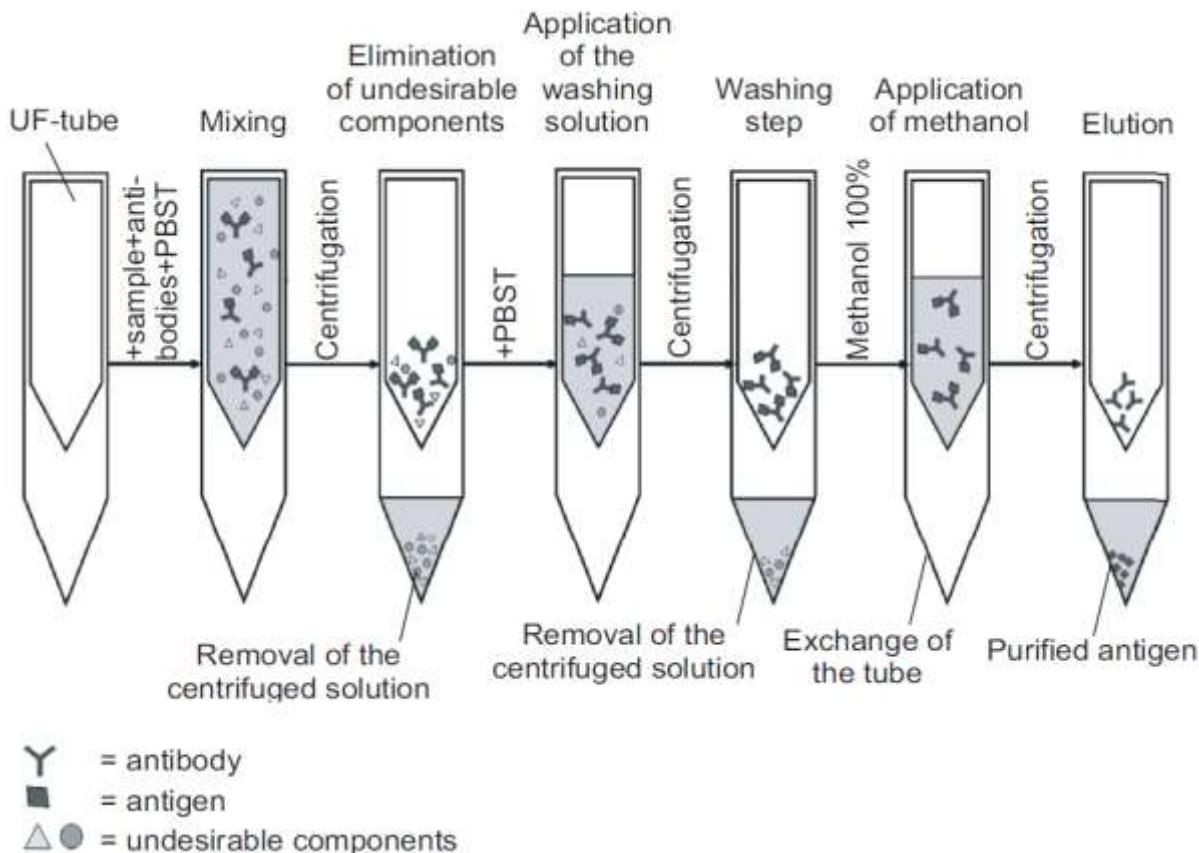
المستخدمة في عملية تنظيف النموذج ويكون التفاعل بين النموذج والمواد في العمود (المادة الأساسية) أكفاء.

أعمدة الفصل المناعية Immunoaffinity chromatography (IAC) وجاءت من فكرة تطوير عمود الفصل Solid-Phase Extraction . أعمدة الفصل المناعي من الأعمدة التي يعتمد أساس الفصل بهذه الطريقة على التفاعل بين الأجسام المضادة المتخصصة مع أنتجيناتها، إذ يكون التفاعل متخصص جداً، وتسخدم هذه الطريقة في تنظيف النماذج التي تحوي على خليط من السموم الفطرية ومركبات أخرى كالصبغات والشوائب. لكل سم فطري هناك عمود متخصص لعملية تنظيف وتقيية السم المستهدف. تستخدم مواد ساندة للأجسام المضادة في العمود كالسليكا أو هلام السيفاروز لكي يربط (يثبت) عليها الأجسام المضادة سواء كانت وحيدة النسيلة Monoclonal أو متعددة النسيلة Polyclonal. عند حقن النموذج الحاوي على السم في العمود سوف يرتبط السم (Ag) مع الأجسام المضادة (Ab) المبطنة لعمود الفصل والمثبتة على مادة حاملة، وترجع المواد الأخرى كالشوائب من الطرف الآخر، يغسل العمود بمحلول دارى للتخلص من الشوائب، ومن ثم يحقن العمود بمواد تفك الارتباط الحاصل بين الأجسام المضادة والأنتجين (Ab-Ag)، وذلك باستخدام المذيبات العضوية كالميثanol أو الأسيتونتريل، حيث ان لكل سم هناك المذيب الأمثل في فك إرتباط السم مع مواد عمود الفصل.



أساس عمل فصل السموم الفطرية في الأعمدة المناعية الكروماتوغرافية.

الإعدمة المناعية فائقة الترشيح (IUF) في الأونه الاخيرة تم تطوير جيل جديد من كرومتوغرافي الأعمدة المناعية. الفكرة من هذه الطريقة تعتمد على التفاعل المتخصص بين الجسم المضاد مع الأنتجين. تتميز هذه التقنية بأمكانية إسترجاع الأجسام المضادة مرة أخرى بشكل حر. يستخدم في هذه التقنية أكياس خاصة (أكياس ديلزه) تسمح بمرور الجزيئات الصغيرة ولا تسمح بمرور البروتينات (الجزيئات الكبيرة) كال أجسام المضادة، أذ تخلط الأجسام المضادة مع النموذج وتوضع في كيس ديلزه وباستخدام الطرد المركزي وغسل النموذج بحلول دارىء عدة مرات يتم فيها التخلص من الشوائب ويبقى معقد الأجسام المضادة المرتبطة مع الأنتجين (Ab-Ag) في الكيس، وفي الخطوة الأخيرة ينفك هذا الارتباط بالإضافة المذيب العضوي ميثانول 100%، أذ يعمل على فك الارتباط بين الأجسام المضادة والأنتجين، ويجمع الأنتجين (السم) بصورة نقية في أنابيب اختبار.

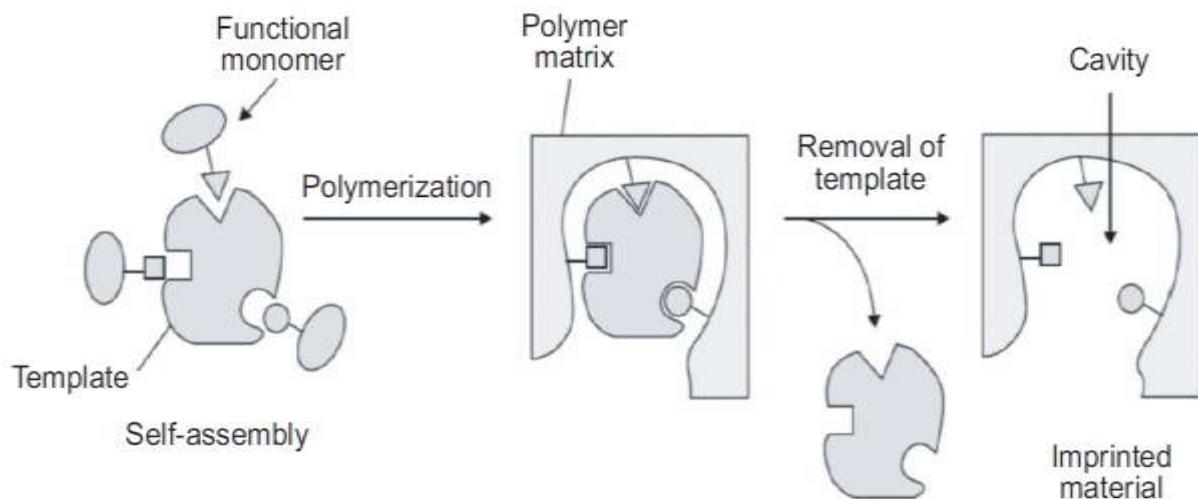


شكل يوضح طريقة استخلاص السموم الفطرية بتقنية الأعمدة المناعية فائقة الترشيح.

Sol-Gel-Based Immunoaffinity Chromatography تعتمد هذه الطريقة على إذابة مادة الـ Tetramethoxysilane ومن ثم يخلط معها المصل المضاد المستهدف، ويتم إزالة الطور السائل من محلول إلى أن يتحول تركيب بلوري صلب. يطحن الخليط المتبلور ويووضع في أعمدة الكروماتوغرافي المعدة للفصل. تستخدم نفس الطريقة Immunoaffinity Column في عملية تنظيف العينات لتنقية السموم الفطرية. تميز هذه الطريقة بكونها لا تحتاج إلى وقت طويل لتنظيف للنموذج، تعد ورخيصة الثمن ويمكن حزنها لفترة طويلة في درجة حرارة الغرفة، ويمكن استخدام العمود إلى حوالي 20 مرة بعد إجراء عمليات تنظيف للعمود.

Molecular Imprinted Polymers (MIP)

وتعتبر هذه التقنية نوع جديد من أعمدة الفصل (SPE). حيث تعاد قولبة موقع الفعالة التي ترتبط بالمركب الكيميائي المستهدف (سم فطري)، تكون المواد كيميائية المستخدمة عبارة عن نوع من البوليمر، حيث تكون هذه المواقع الفعالة شديدة التخصص للمركب الذي صمم للأرتباط معه في هذا الموقع. تستخدم مركبات كيميائية خاصة لهذا الغرض كالـ acrylic و vinyl polymers . بعد إزالة القالب الذي سوف يطبع شكل المواقع الفعالة للربط التي سوف تكون متخصصة جداً في تحديد المركب المستهدف والإرتباط معه. تتميز هذه البوليمرات بكونها مستقرة ويمكن استخدامها في أكثر من اختبار واحد، إضافة إلى إنخفاض كلفتها.

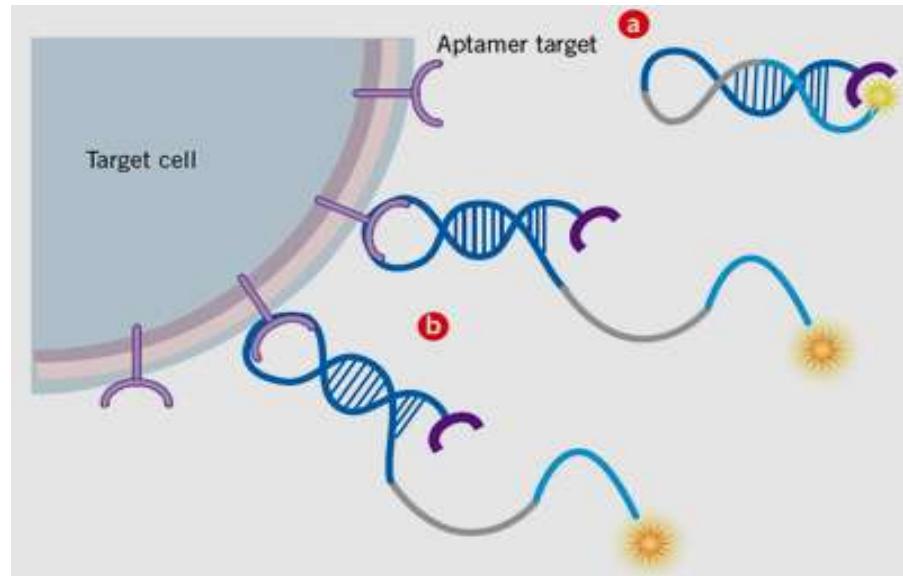


شكل يوضح آلية عمل وقولبة المواقع الفعالة في مادة البوليمر.

Aptamers

هي عباره عن شريط مفرد من الحامض النووي DNA او RNA قادرة على تشخيص والإرتباط مع الهدف المصمم لأجله. حيث تصمم الـ Aptamers في المختبر من نيوكلتيدات مفردة وتصنع باستخدام تقانة الـ PCR. تتميز هذه التقنية كونه مستقر وآلية

تصنيعة سريعة جدا مقارنة بالتقنية التي تستخدم فيها الأجسام المضادة. كما يمكن من السهولة ربطها مع مركبات كيميائية كاشفة مثل الصبغات المتألقة لتسهيل عملية الكشف. كما يمكن تعبيتها في أعمدة لاستخدامها في عملية الفصل وتنظيف النماذج.



شكل يوضح آلية عمل الـ Aptamers .

طرق الكشف عن السموم الفطرية: Detection of Mycotoxin Methods

الطرق الكروماتوغرافية Chromatography Methods

クロマトグラフィー 法 Thin-Layer Chromatography(TLC)

تعتبر أول تقنية استخدمت في فصل المركبات الكيميائية منذ عام 1958 بشكل نقي ومنها السموم الفطرية، ولابزال يستخدم في المختبرات كتحليل روتيني وخاصة البلدان النامية، يتم فصل المركبات على شرائح الألمنيوم أو الزجاج المطلي بطبقة رقيقة من هلام السليكا أو أوكسيد الألمنيوم أو الكيسكلوك، يستخدم نظام فصل مكون من خليط من المذيبات العضوية مثل الأسيتون: كلوروفورم (9+1) أو بنزين: ميثanol: حامض الخل (5+5+90) أو الأثير: الميثanol: الماء (1+3+96) أو كلوروفورم: الأيزوبروبانول (1+99). يعتبر تحليل الـ TLC من الأختبارات التي تعتمد على المعايير اللونية التي تشاهد بالعين المجردة لتحديد المركب

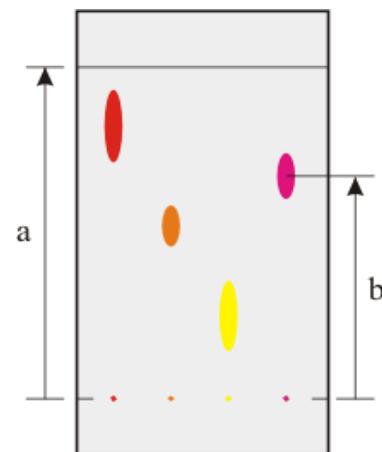
نوعياً وتعتبر طريقة وشبه كمية. يتم الكشف عن السموم الفطرية باستخدام الأشعة فوق البنفسجية، حيث تتألق بعض أنواع السموم الفطرية التي لها القابلية على التفلور تحت الأشعة فوق البنفسجية عند التعرض لها بشكل مباشر كسموم الافلاتوكسينات والأوكراتوكسين والزيراليون والباتيليون والستريون، أو من خلال رش شرائح هلام السيليكا بالمحاليل الكاشفة كالـ AlCl_3 ، ومن ثم تسخين الشريحة إلى 120°C ، أو رشها بمحلول حامض الكبريتيك أو محلول Panisaldehyde أو محلول Ninhydrin مع التسخين إلى 120°C . آلية عمل نظام الفصل بهذه التقنية للمركبات الكيميائية يعتمد على حسب درجة ذوبانها بالطور المتحرك (المذيب) وإدماصاصها على الطور الثابت (السليكا). تستخدم هذه الطريقة للتقدير النوعي للمركب من خلال حساب قيمة معامل الجريان (Rf) للمركب، وطريقة للتقدير شبه الكمي للمركبات الكيميائية المستهدفة من خلال إعتماد قياس حجم البقعة وشدة تألقها أو لونها.

تتميز هذه التقنية بأنها طريقة سريعة وسهلة الاستعمال ورخيصة بالمقارنة مع التقنيات الأخرى في الكشف عن السموم الفطرية، ولا يحتاج إلى أجهزة معقدة أو تدريب مكثف، لكن من عيولها إنها لا يمكنها التحسس والكشف عن التراكيز القليلة من السم أقل من 1 ميكغم/كغم. يمكن حساب قيمة معدل الجريان المركب Rf من خلال المعادلة الآتية:

$$Rf = b/a$$

b = المسافة التي يقطعها المركب من نقطة الأصل إلى مكان إسقراره

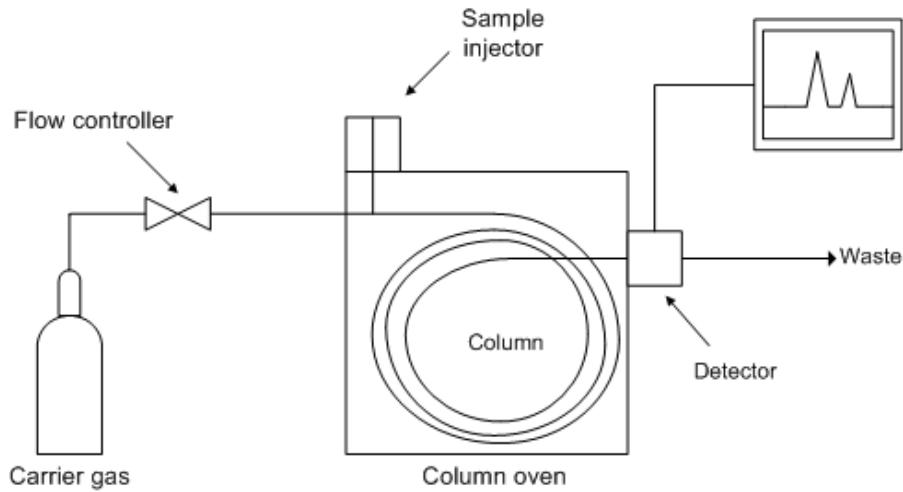
a = المسافة التي يقطعها المذيب من نقطة الأصل إلى الكان الذي يصل إليه المذيب أعلى الشريحة



صورة على اليمين صفيحة TLC المستخدمة في فصل المركبات الكيميائية. الصورة على اليسار صندوق الفصل التي تم فيه عملية فصل المركبات الكيميائية.

كروماتوغرافي الغاز (GC)

تستخدم هذه التقانة في الكشف عن السموم الفطرية التي لها القابلية على التحول إلى مركبات غازية أثناء تعريضها لدرجات حرارة عالية، حيث ينقلها الغاز المستخدم (غاز خامل كالهيدروجين أو الهليوم أو النايتروجين) ويطلق عليه الطور المتحرك خلال الطور الثابت وهو عبارة عن مادة صلبة كالألومينا أو هلام السليكا أو الفحم. إن ميكانيكية الفصل والتجزئة لهذه التقانة هو الأمتاز الأنقائي الجزيئي للمركبات على سطح الطور الثابت الصلب، ومن خلال حساب زمن الاحتجاز Retention time وهو الزمن المحدد من حقن النموذج في الجهاز إلى ظهور أول منحني على الورق البياني، وبالمقارنة مع فترة الاحتجاز لظهور منحني المادة القياسية يتم معرفة نوع المركب، إذ إن لكل مركب زمن احتجاز خاص به كما هو الحال في حساب قيمة R_f في تقنية كروماتوغرافي الطبقة الرقيقة. يتم تقدير الكمي للمركب من خلال قياس مساحة وأرتفاع المنحني للمركب المستهدف بمعادلات رياضية خاصة. تستخدم متحسسات خاصة للتقدير الكمي والنوعي للمركب المستهدف، تسجل البيانات على ورق بياني على شكل منحنيات، من أنواع هذه المتحسسات وحدة التوصيل الكهربائي ووحدة اللهب الهيدروجيني ووحدة اللاقط الكهربائي وغيرها. تميز هذه الطريقة بدقتها وتحتاج العينة إلى تهيئة وتحضيرات خاصة قبل حقنها بالجهاز، النتائج دقيقة نسبياً مقارنة بالطريقة السابقة لكنها معقدة ومكلفة.

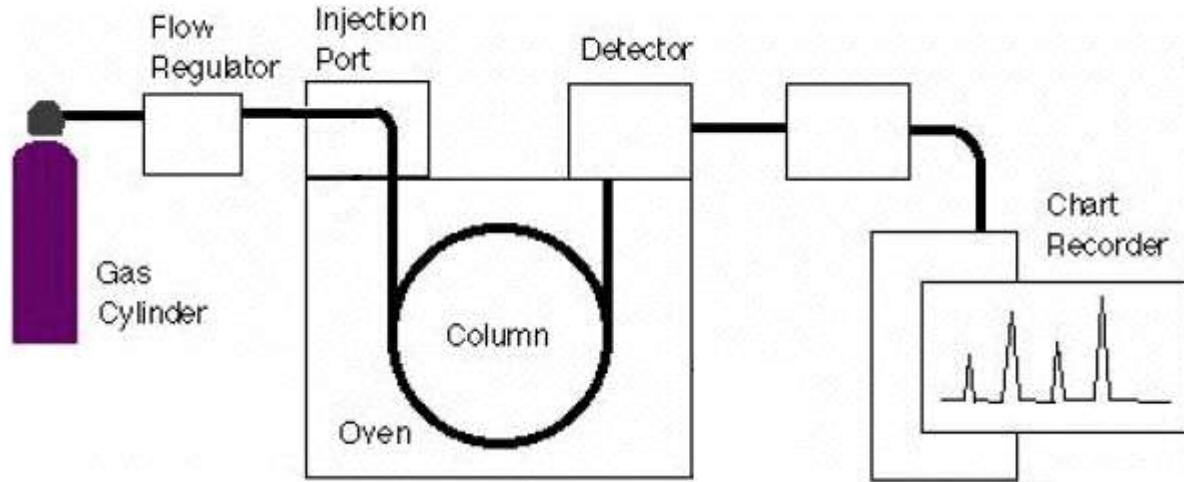


رسم تخطيطي لجهاز كروماتوغرافي الغازي GC.

كروماتوغرافي الغازي-السائل (GLC)

تعتبر نفس التقنية السابقة لكن الاختلاف هو في الطور الثابت الذي يكون على شكل سائل محمول على مادة صلبة مثل السيليليت (Celite) والفلوروباك (Fluoropak) والأناكروم (Anakrom) والクロموسورب (Chromosorb), تتميز هذه المواد بكونها خاملة ولها خاصية توزيع للطور الثابت السائل حول دقائق هذه المواد وبشكل متجانس، والطور المتحرك هو غاز خامل كالهيدروجين أو النتروجين أو الهليوم. يتميز الطور الثابت السائل بكونه غير متغير تحت ظروف درجات حرارة الجهاز، ويجب أن يتم اختيار الطور الثابت السائل حسب المركب المراد فصله، فإذا كان المركب قطبي يجب استخدام طور ثابت قطبي. ميكانيكية الفصل تعتمد على مقدار توزيع جزيئات النموذج وذوبانها بين الغاز المتحرك (الطور المتحرك) والسائل (الطور الثابت). يتم التقدير الكمي للمركب من خلال قياس مساحة وإرتفاع المنحنى للمركب المستهدف بمعادلات رياضية خاصة. تستخدم متحسسات خاصة للتقدير الكمي للمركب المستهدف، تسجل البيانات على ورق بياني على شكل منحنيات، من أنواع هذه المتحسسات وحدة التوصيل الكهربائي ووحدة اللهب الهيدروجيني ووحدة اللاقط الكهربائي وغيرها. تميز هذه الطريقة بدقتها وتحتاج العينة إلى تبئة

وتحضيرات خاصة قبل حقنها بالجهاز، النتائج دقيقة نسبياً مقارنة بالطريقة السابقة لكنها معقدة ومكلفة.

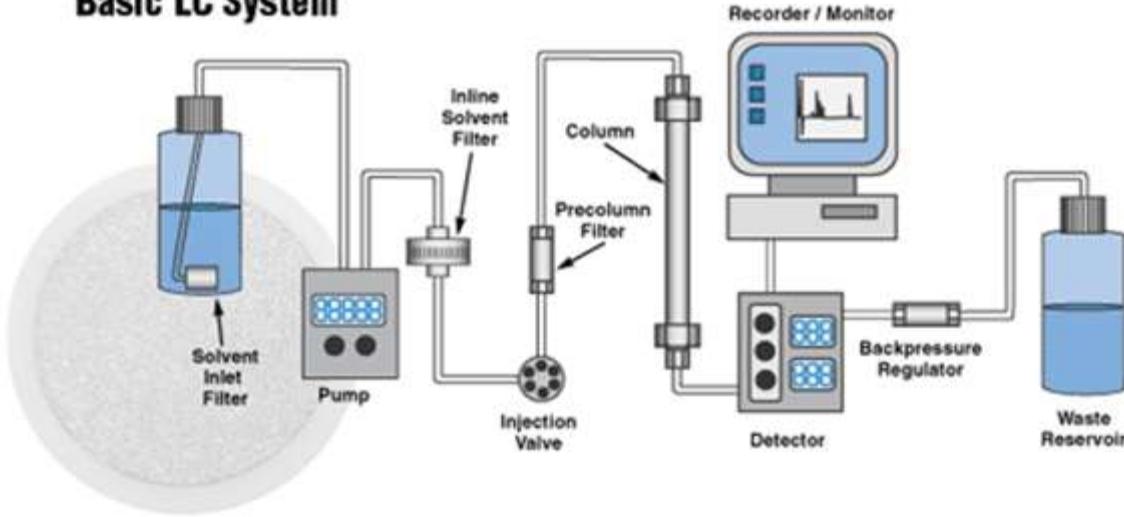


رسم تخطيطي لجهاز كروماتوغرافي الغازي السائل GLC.

جهاز كروماتوغرافي السائل Liquid-Liquid Chromatography

تتميز هذه التقنية بكون الطور المتحرك هو سائل والطور الثابت سائل مطلٍ على جزيئات صلبة كما في تقنية كروماتوغرافي الغازي السائل GLC. ميكانيكية الفصل تعتمد على تجزئة المركبات في النموذج بين الطوين الثابت والمتحرك. يجب أن تتوفر في الطورين عدد من المواصفات منها أن يكون السائلين للطوين غير قابلين للامتزاج مع بعضهما وأن يكون للطور الثابت السائل القابلية للطلي على المادة الساند للطور الثابت وأن يكون الساند حبيبي نفاذ ذات مساحة سطحية كبيرة نسبياً وحاملاً ولا يتدخل مع النموذج ومقاوم للضغط. يتم تحديد نوع المركب المستهدف من خلال حساب فترة الأحتباس للمركب المستهدف والمادة القياسية، وتقدير كمية المركب المستهدف باستخدام متخصصات كمتخصص الأشعة فوق البنفسجية والمتحسس المتألق Evaporative light Fluorescence detector و Refractive index detector scattering.

Basic LC System

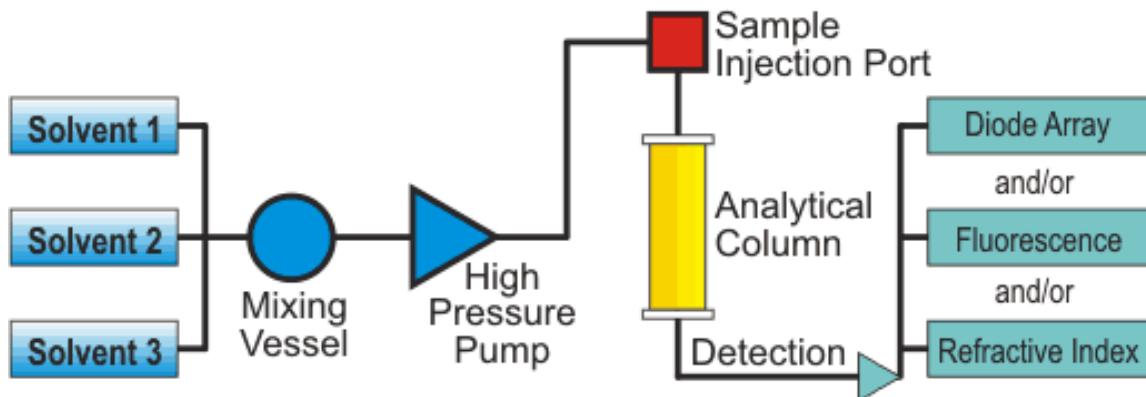


مخطط يوضح جهاز كروماتوغرافي السائل - السائل.

كروماتوغرافي الضغط السائل ذو الإداء العالي (HPLC) Liquid Chromatography

تقنية تستخدم لفصل المركبات وتشخيصها نوعاً وتقديرها كما. آلية عمل الجهاز هو إمرار النموذج في عمود يحوي على مواد لها خاصية إدماص مثل السليكا تحت ضغط عالي من سائل المستخدم (الطور المتحرك) مما يعمل على فصل المركبات من خلال اختلاف درجات إدماص المركبات النموذج وجزيئات الطور الثابت ودرجة ذوبان المركب في الطور المتحرك. ومن خلال حساب زمن الاحتجاز للمركب وبالمقارنة مع فترة الاحتجاز لظهور منحنيات المادة القياسية يتم معرفة نوع المركب. يتم التقدير الكمي للمركب من خلال قياس مساحة وارتفاع المنحنى للمركب المستهدف الذي يرسم على ورق بياني من معطيات المحسس، يكون عادة المحسس الأكثر استخداماً هو متحسس الأشعة فوق بنفسجية/الضوء و (Mass-spectrometry و Photodiode array (PDA).

النتائج وتحسّن التراكيز الضئيلة جداً، لكنها مكلفة نسبياً مقارنة بالطريقة السابقة ومعقدة وتحتاج العينة إلى تحضيرات خاصة من تنظيف لكي تكون جاهزة للحقن في عمود الفصل.



مخطط توضيحي لجهاز كروماتوغرافي الضغط السائل ذو الإداء العالي (HPLC).

الطرق السيرولوجية

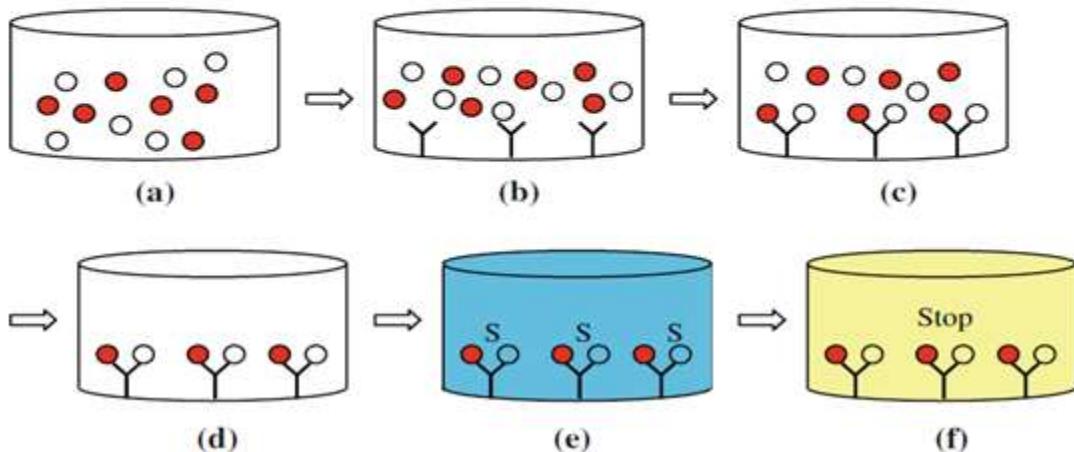
توجد العديد من الطرق المتبعة لتشخيص السموم نوعاً وتقديرها كما. تعتمد هذه الطرق بشكل أساسي على وجود المصل المضاد للسم المراد الكشف عنه لكي يتم استخدام هذا التكنيك في عمليات الكشف عن السموم الفطرية. ومن هذه الطرق المستخدمة:

تقنية إليزا (ELISA)

من الطرق الشائعة في تقدير السموم الفطرية كما ونوعاً، حيث استخدمت هذه التقنية في مجال السموم الفطرية منذ أكثر من ثلاثة عقود من الزمان. تعتمد أساساً هذه الطريقة على المصل المضاد Antibodies (Ab) للسم الفطري، ولكون التفاعل متخصص بين السم الفطري في العينة والجسم المضاد المحرز ضده، أستغلت هذه الخاصية في تصنيع عدة قياسية تستخدم في الكشف عن السموم الفطرية في العديد من الأغذية والمحاصيل الزراعية. تتلخص الطريقة ببساطة بعدة خطوات تبدأ بتنشيط الأجسام المضادة في حفر طبق إليزا، ومن

ثم تضاف العينة الحاوية على السم وبالتالي سوف يحدث تفاعل متخصص بين السم والجسم المضاد مكون معقد يكون مثبت في قعر حفر الطبق. تغسل بعدها حفر الطبق جيداً باستخدام بفر لعدة مرات ومن ثم يضاف الإنزيم المربوط بال أجسام المضادة، بعدها تضاف المادة الأساسية (الركيزة) التي سوف تتفاعل مع الإنزيم التي تعطي لون يتغير تركيزه حسب تركيز السم، ومن خلال حساب قيمة تغایر اللوني باستخدام جهاز الأمتصاص الضوئي (OD) للحفر باستخدام قارئ الأليزا، إذ يتاسب اللون مع التركيز وبالمقارنة مع تراكيز معلومة من السم القياسي، يتم حساب تركيز السم الفطري في العينات. تعتبر هذه الطريقة سهلة وغير معقدة وسريعة ودقيقة ورخيصة الثمن وتخصر الوقت اللازم للكشف عن عدد كبير من العينات في وقت قصير مقارنة بالطرق الأخرى، كما تستخدم هذه التقنية للتقدير الكمي والنوعي للسموم الفطرية.

- Mycotoxin-enzyme conjugate
- Mycotoxin
- Y Anti-mycotoxin antibody
- S Substrate

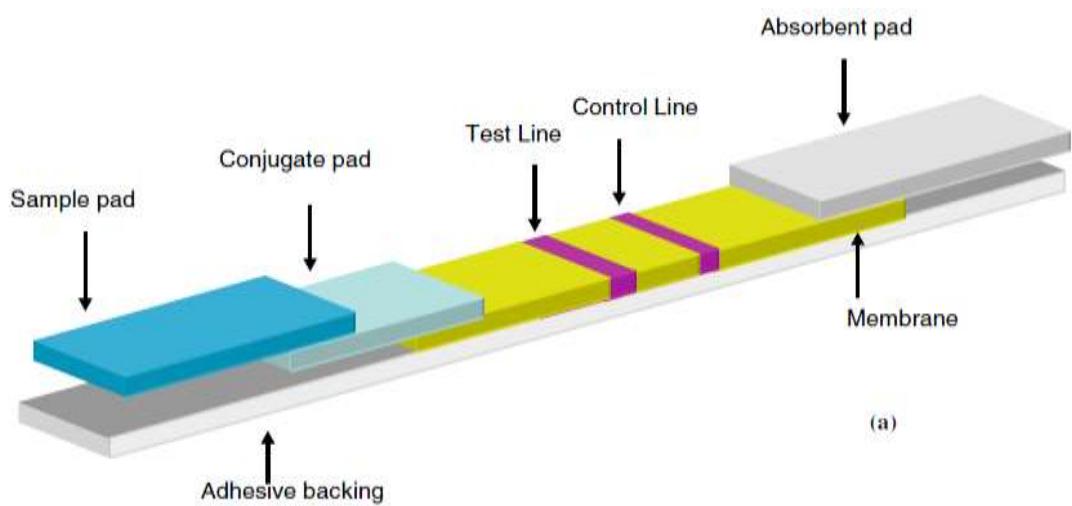
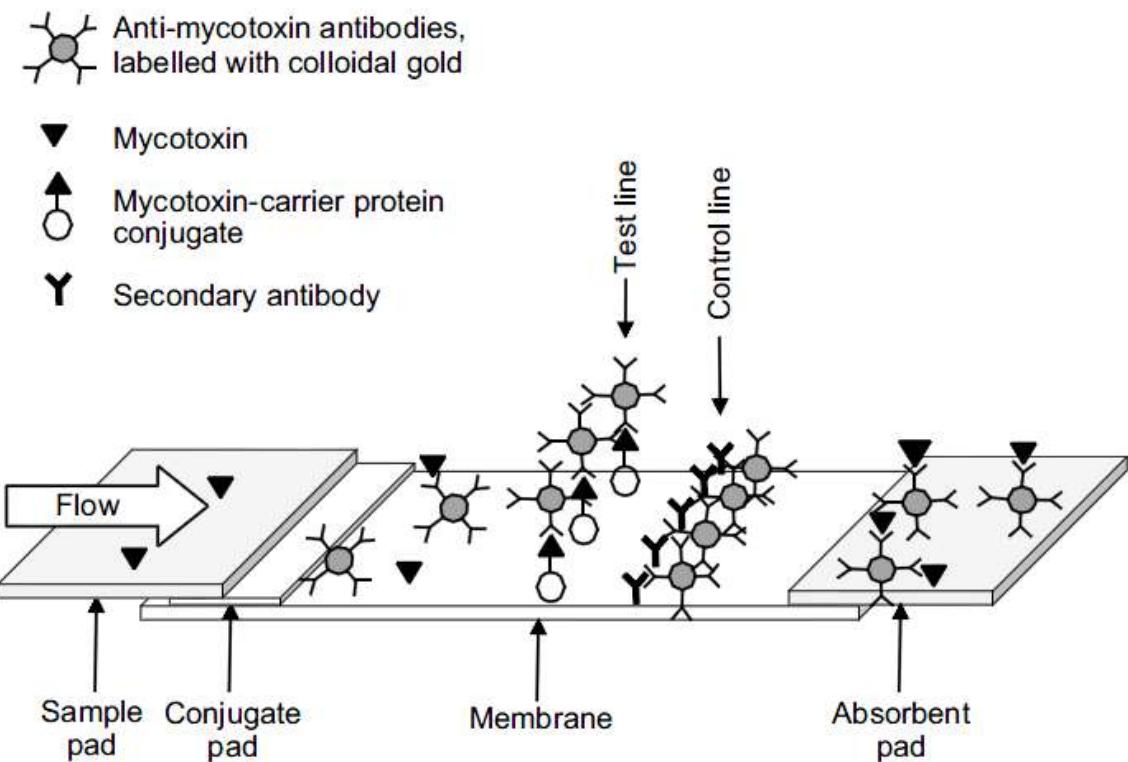


مخطط يوضح آلية عمل تقنية الأليزا في الكشف عن السموم الفطرية.

الأشرطة المناعية Immune Strip

يعتبر من الأختبارات ذو الخطوة الواحدة، سهل وبسيط وغير معقد، ولا يتطلب أجهزة أو كواشف. خطوات الأختبار تتلخص بعملية خمس شritte الأختبار المناعي في مستخلص النموذج المراد إختبار وجود السم فيه والانتظار لدقائق معدودة (3-5) دقيقة لأخذ نتيجة الأختبار، حيث يظهر خط تفاعل السم مع الأجسام المضادة على شكل خط مرئي بلون معين (أحمر أو أزرق) يمكن مشاهدته بالعين المجردة كما في. يتكون الشريط المناعي ببساطة من ورقة نتروسليلوز وطبقة من وسادة ماصة في أسفل الشريط تعمل على إمتصاص العينة، وفوق وسادة العينة توجد وسادة أخرى تحوي على مصل مضاد معلم (Anti-mycotoxin antibodies labell with colloidal gold). وبالخاصية الشعرية ينتقل النموذج مع المصل المضاد المعلم في طبقة الوسادة إلى الأعلى، حيث توجد منطقتين محددين على الشريط المناعي الأولى (السفليه) وتسمى منطقة الأختبار تحوي على mycotoxin-protein وتحوي أجسام مضادة للأجسام المضادة للسم ويطلق عليها Anti-antibody المعلمة، حيث تلتقط هذه الأجسام المعلمة معطية خط مرئي وهو دليل على إن عملية الترhill في الأختبار سليمة. أعلى خط المقارنة توجد وسادة تعمل على إمتصاص سائل النموذج الذي يصل إلى تلك المنطقة.

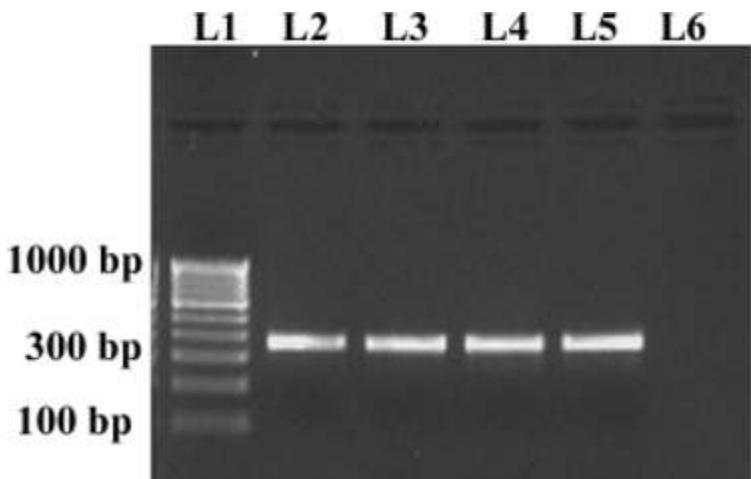
مميزات هذا الإختبار المناعي أنه سهل الاستعمال وسرير جدا، ويعتبر أكثر إستقرار على المدى الطويل أثناء الحزن بالمقارنة مع العدة القياسية لإختبار الأليزا، وهو مناسب جدا خاصة لاختبار الكشف السريع للسموم الفطرية أثناء العمل الميداني. لكن من عيوب هذه الطريقة إنها طريقة للتقدير نوعي فقط وشبه كمية. أن قابلية تحسس هذا الاختبار محدد بكمية معينة حسب ما هو مصمم من قبل الشركة لتقدير تركيز محدد، كأن يكون 5 ميكغم/كغم او 10 ميكغم/كغم وهكذا، مثل إذا كان تحسس الأشرطة المناعية 5 ميكغم/كغم فإذا كانت العينة المختبرة تحوي على سم أقل من هذا التركيز لايمكن أن يتحسسه هذا الأختبار.



مخطط تفصيلي يوضح أجزاء آلية عمل الأشرطة المناعية المستخدمة في الكشف عن السموم الفطرية.

تفاعل السلسلة المتسلمر (PCR)

تستخدم هذه الطريقة في الكشف عن العزلات الفطرية المنتجة للسموم الفطرية من خلال التحري عن الجين المسؤول عن إنتاج السم الفطري في الحامض النووي للفطر. ويستخدم لذلك بواحد مخصوصة مصممة خصيصاً لكل نوع من السموم الفطرية المراد الكشف عنه. تتلخص الطريقة بتقنية الحامض النووي للفطريات المراد اختبار مقدرتها على إنتاج السم الفطري، وباختيار البادئ المناسب (المخصص للكشف عن السم المستهدف) وباستخدام تقنية PCR يتم معرفة العزلات المنتجة للسم من خلال إعطائها نتيجة موجبة (وجود حزمة على هلام الاكاروز). يتم الكشف بهذه الطريقة عن العزلات الفطرية المنتجة للسم من دون استخدام الطرق التقليدية التي تتضمن تتميم الفطر والأشتلاص الذي يأخذ جهد و وقت طويل 3-4 أسبوع لإتمام هذه العملية، لكن قد يعيّب عليها في البلدان الغير متقدمة إلى كونها تقنية معقدة والأجهزة المستخدمة غالبية الثمن، وتحتاج إلى تدريب خاص للعاملين بهذه التقنية.



شكل يوضح تفاعل بادئ (Primer) مصمم ليتفاعل مع موقع الجينية المستهدفة والمسؤولة عن إنتاج السم. L2 و L3 و L4 و L5 تفاعل موجب يعني أن الفطر ينتج السم، L6 عزلة فطر غير منتجة للسم. L1 حزم معلومة عدد القواعد النتروجينية.

جدول يوضح بعض أنواع البوادىء المتخصصة المصممة للمواقع الجينية المنتجة لبعض أنواع السموم الفطرية على الحامض النووي.

Primer	Mycotoxin	Gene Primer	Sequence	Product size	Reference
OmtBII-F OmtBII-R	Aflatoxin	omtB	ATG TGC TTG GGI TGC TGTG G GGA TGT GGT YAT GCG ATT GAG	611 bp	Rahimi et al 2008
FUM1-F FUM1-R	Fumonisins	FUM 1 gene'	CCATCACAGTGGGACACAGT CGTATCGTCAGCATGATGTAGC	183 bp	Bluhm et al. (2004).
GzTri7/f1 GzTri7/r1	DON	<i>Tri7</i>	GGCTTACGACTCCTCAACAAT GG AGAGCCCTGCGAAAG(C/T)ACT GGTGC	173–327 bp	(Lee et al. 2001)
GzTri7/f1 GzTri7/r1	NIV	<i>Tri7</i>	GGCTTACGACTCCTCAACAAT GG AGAGCCCTGCGAAAG(C/T)ACT GGTGC	160 bp	(Lee et al. 2001)

المراجع

Ahuja, S. 1999. Trace and Ultra-trace Analysis by HPLC, in: Chemical Analysis Series, Vol. 115, Wiley, New York, chapter 5.

Baggiani, C., L Anfossi,. and C Giovannoli,. 2010. Artificial Systems for Molecular Recognition of Mycotoxins, Mycotoxins in Food, Feed and Bioweapons. M. Rai and A. Varma (eds), Springer, Berlin, 3–20.

Barker, S.A. 2007. Matrix solid phase dispersion (MSPD). Journal of Biochemical and Biophysical Methods; Sample Preparation. 70:151–162.

Bluhm, B.M., M.A. Cousin and C.P. Woloshuk. 2004. Multiplex real-time PCR detection of fumonisin producing and trichothecene producing groups of *Fusarium* species. J. Food. Prot. 3:536-543.

Brenn-Struckhofova, Z., M Cichna-Markl, C Böhm. and E Razzazi-Fazeli,.2007.Selective sample cleanup by reusable sol-gel immunoaffinity columns for determination of deoxynivalenol in food and feed samples. Analytical Chemistry. 79:710–717.

Cantwell, F.F. and M Losier, 2002.Chapter 11 Liquid–liquid extraction, in Sampling and Sample Preparation for Field and Laboratory, Pawliszyn, J. (ed.), Comprehensive Analytical Chemistry, Volume 37, Elsevier.

Cichna-Markl, M.2006.Selective sample preparation with bioaffinity columns prepared by the sol-gel method. Journal of Chromatography A. 1124:167–180.

Cruz-aguado, J.A. and G Penner,.2008.Determination of Ochratoxin A with a DNA Aptamer. Journal of Agricultural and Food Chemistry. 56:10456–10461.

Delaunay, N., V Pichon,, and MC Hennion,.2001.Immunoextraction: a highly selective method for sample preparation. LC-GC Europe. 14: 162–172.

Food and Agriculture Organization/World Health Organization. 2001. Proposed Draft Revised Sampling Plan for Total Aflatoxin in Peanuts Intended for Further Processing. Joint FAO/WHO Food Standards

Program, CODEX Alimentarus Commission, 24th Session, Geneva, Switzerland, July 2-7, 2001. FAO/WHO Joint Office, Viale della Terme di Caracalla, 00100, Rome, Italy, pp. 276-280.

Guillamont, E. M., CM Lino., ML Baeta., AS Pena., MI Silveira, and JM Vinuesa.2005.A comparative study of extraction apparatus in HPLC analysis of ochratoxin A in muscle. Analytical and Bioanalytical Chemistry. 383: 570–575.

Haginaka, J.2009.Molecularly imprinted polymers as affinity-based separation media for sample preparation. Journal of Separation Science. 32:1548–1565.

Hamula, C.L., JW Guthrie, H Zhang., XF Li., and XC Le.2006. ‘Selection and analytical applications of aptamers’. TrAC Trends in Analytical Chemistry On site Instrumentation and Analysis. 25:681–691.

Hussain, I., J Anwar., MR Asi, MA Munawar., and M Kashif, .2010 . Aflatoxin M1 contamination in milk from five dairy species in Pakistan. Food Control. 21:122–124.

Krska R., S Baumgartner., and R Josephs.2001.The State of the art in the Analysis of Type-A and B Trichothecene Mycotoxins in Cereals, Fresenius Journal of Analytical Chemistry. 371:285-299.

Lee T, DW Oh, Kim HS, J Lee, YH Kim, SH Yun, and YW Lee.2001. Identification of deoxynivalenol and nivalenol producing chemotypes of

Gibberella zae by using PCR. Applied and Environmental Microbiology. 67:2966–2972.

Levie, R.1997.Principles of Quantitative Chemical Analysis, McGraw-Hill, New York, chapter 10.

Meister, U.1999. Effect of extraction and extract purification on the measurable fumonisin content of maize and maize products. Tests on the efficiency of acid extraction and use of immunoaffinity columns. Mycotoxin Research. 15:13–23.

Möller,T.E. and M Nyberg,.2004.Efficiency of different extraction solvent mixtures used in analyses of aflatoxins from a certified peanut meal reference material. Food Additives and Contaminants. 21:781–785.

Nery, A.A., C Wrenger,. and H Ulrich,.2009.Recognition of biomarkers and cell specific molecular signatures: Aptamers as capture agents. Journal of Separation Science. 32:1523–1530.

Pallaroni, L. and C Von Holst,.2003.Comparison of alternative and conventional extraction techniques for the determination of zearalenone in corn. Analytical and Bioanalytical Chemistry. 376:908–912.

Pallaroni, L. and Von C Holst,2004.Development of an extraction method for the determination of zearalenone in corn using less organic solvents. Journal of Chromatography A. 1055:247–249.

Pallaroni, L., C Von Holst., C Eskilsson,. and E Björklund, .2002. Microwave assisted extraction of zearalenone from wheat and corn. Analytical and Bioanalytical Chemistry. 374:161–166.

Pichon, V. and K Haupt,.2006.Affinity separations on molecularly imprinted polymers with special emphasis on solid-phase extraction. Journal of Liquid Chromatography and Related Technologies. 29:989–1023.

Poole, C.F.2003.New trends in solid-phase extraction. TrAC Trends in Analytical Chemistry. 22:362–373.

Rahimi P., B. Sharifnabi, and M. Bahar.2008.Detection of aflatoxin in Aspergillus species isolated from pistachio in Iran. Journal of Phytopathology.156(1):15–20.

Reiter, E. V., M Cichna-markl., DH Chung., J Zentek,. and E Razzazi-fazeli,.2009.Immuno-ultrafiltration as a new strategy in sample clean up of aflatoxins. Journal of Separation Science. 32:1729–1739.

Ridgway, K., SP Lalljie,. and RM Smith,.2007.Sample preparation techniques for the determination of trace residues and contaminants in foods. Journal of Chromatography A – Advances in Sample Preparation – Part II. 1153:36–53.

Scott, P., G Lawrence,. and G Lombaert,.1999.Studies on extraction of fumonisins from rice, corn based foods and beans. Mycotoxin Research .15: 50–60.

Scott, P.M.1993.Recent developments in methods of analysis for mycotoxins in foodstuffs'. TrAC Trends in Analytical Chemistry. 12:382–286.

Trebstein, A., S Marschik., U Lauber,. and HU Humpf, .2009. Acetonitrile: the better extractant for the determination of T-2 and HT-2 toxin in cereals using an immunoaffinitybased cleanup. European Food Research and Technology. 228: 519–529.

Trenholm H.L., R.M Warner., and D.B Prelusky,.1985. Assessment of extraction procedures in the analysis of naturally contaminated grain products deoxynivalenol (vomitoxin), Journal of the Association of Official Analytical Chemists. 68(4):645-649.

Trenholm, H.L., RM Warner., and DB Prelusky,.1985. Assessment of extraction procedures in the analysis of naturally contaminated grain products for deoxynivalenol (vomitoxin). Journal of the Association of Official Analytical Chemists. 68:645–649.

Zheng Z, ST Ku, WS Ng, and J Binder. 2005. A New AgraStripTM Total Aflatoxin Lateral Flow Test Kit. Poster Presentation in Gordon Research Conferences in Mycotoxins & Phycotoxins. Waterville, ME, USA: Colby College,.19–24 June.

الفصل الخامس

مقدمة

طرق إبطال مفعول السموم الفطرية في الأعلاف والمواد الغذائية
الطرق كيميائية

استخدام الأمونيا Ammoniation

استخدام الأوزون Ozonization

بิروكسيد الهيدروجين Hydrogen Peroxide

مركب مثيل أمين Methylamine

هابيوكلورات الصوديوم Sodium Hypochlorite

فورمالديهايد وهيدروكسيد الكالسيوم Calcium Hydroxide و Formaldehyde

الحامض القوية

مانعات التأكسد Antioxidant

الطرق الفيزيائية

الطرق الميكانيكية

الإستخلاص باستخدام المذيبات العضوية

الحرارة

الأشعاعات

المدصات الفيزيائية

الطرق الإحيائية

الفطريات والخمائر

البكتيريا

طرق مكافحة الفطريات في المخزن

مقدمة

منذ أن عرفت السموم الفطرية ومشاكلها الصحية على الإنسان والحيوان إنكب الباحثين لإيجاد طرق ووسائل عديدة لإبطال وعلاج المنتجات الغذائية من أثر هذه السموم الفطرية، فقد بدأ البحث الحقيقي لأيجاد الوسائل لمعالجة التلوث بالسموم الفطرية بعد عام 1965. فقد أوجد الباحثون العديد من طرق تحطيم أو إبطال مفعول السموم الفطرية منها ما هو كيميائي أو فيزيائي وحيوي.

طرق إبطال مفعول السموم الفطرية في الأعلاف والمواد الغذائية

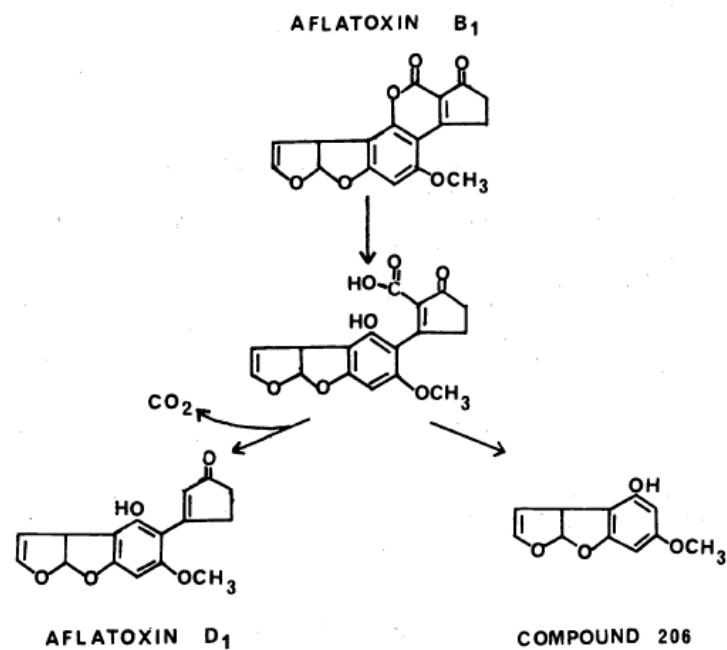
تعتبر السموم الفطرية من الملوثات لإغلب المحاصيل الزراعية في الحقل وخاصة الحبوب والمواد الغذائية وأعلاف الحيوانات، تتطور الإصابة في المخزن في ظروف التخزين السيء، الذي يؤدي بدوره إلى تطور ونمو الفطريات الناتجة للسموم الفطرية. تعتبر السموم الفطرية مركبات ثابتة كيميائياً ولا تتحطم بدرجات الحرارة العالية (مستقرة حرارياً) ولا تتأثر بالظروف البيئة القاسية. هناك عدة طرق استخدمت لإبطال مفعول السموم الفطرية:

1- الطرق كيميائية

A- استخدام الأمونيا Ammoniation

ووجدت العديد من الدراسات إلى تحطيم مركبات السموم الفطرية بنسبة تصل إلى 99%， إذ أظهرت العديد من الدراسات على سموم الأفلاتوكسينات باستخدام غازات الأمونيا أو هيدروكسيد الأمونيوم. عند استخدام هذه المركبات في تحطيم السموم الفطرية تحت ظروف مناسبة من رطوبة نسبية ودرجة حرارة أدت إلى تحطيم السم بنسبة عالية وصلت إلى 99%. وبأقلرغم من أن الدراسات أشارت إلى فعالية هذه الطريقة في تحطيم السموم الفطرية، حيث تعمل على فتح حلقة اللاكتون في جزيئه سم AFB₁. إلا أن إدارة الغذاء والدواء

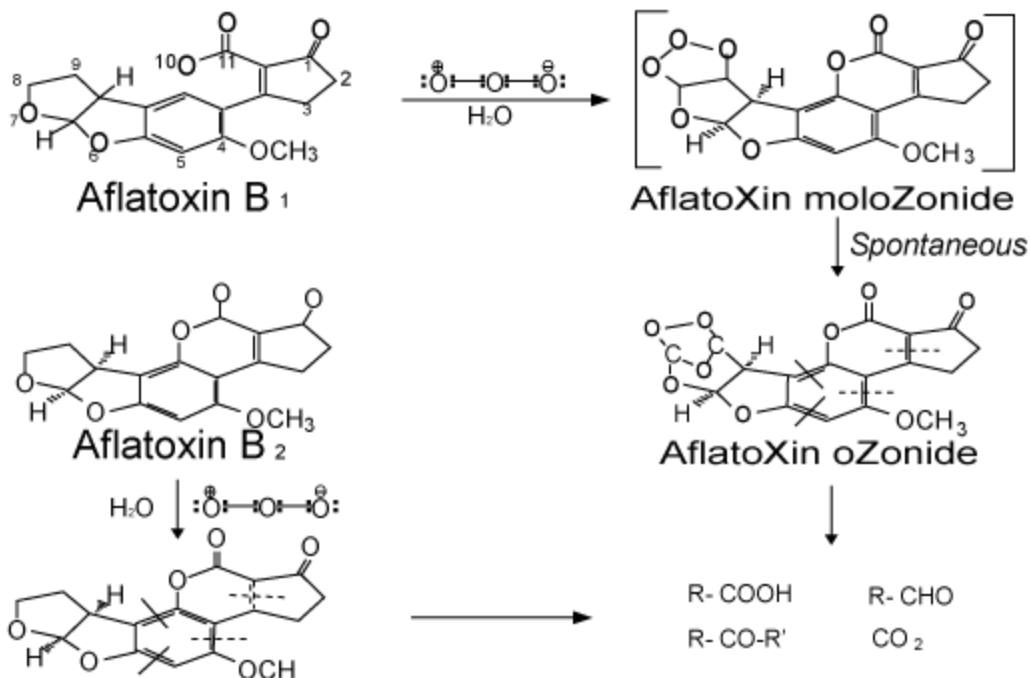
الأمريكية لم تصادق على إستخدامها، لأنتحالية سمية هذه المركبات وتكوينها مركبات مسرطنة إضافة إلى عدم أستساغة الأعلاف المعاملة بالأمونيا من قبل الحيوانات.



عملية التحطيم المفترضة لفتح حلقة اللاكتون في جزيئة سم AFB₁ بأسخدام غاز الامونيا.

ب – أستخدام الأوزون Ozonization

تعتمد عملية التحطيم للسموم الفطرية على التفاعل بين غاز الأوزون والسموم الفطرية، إذ يعتبر غاز الأوزون عامل مؤكسد قوي، تعتبر هذه الطريقة فعالة في تحطيم السموم الفطرية، إذ طبقت على سم الأفلاتوكسين في الذرة الصفراء وبذور القطن. حيث يعمل غاز الأوزون على تحطيم الأصارة المزدوجة في تركيب Difuran في البناء الكيميائي لسم للأفلاتوكسين. إلا إن هناك مساوى لهذه الطريقة، أنها تقلل من القيمة الغذائية للمادة المعاملة.



ميكانزم تحطيم سم AFB1 و AFB2 باستخدام غاز الاوزون.

جـ- بيروكسيد الهيدروجين Hydrogen Peroxide

يعتبر بيروكسيد الهيدروجين من العوامل المؤكسدة القوية، فقد ذكرت دراسة الى ان استخدامه بتركيز 0.5% ودرجة حرارة 9.5 ودرجة حرارة 80 م° لمد نصف ساعة، قد ادى الى تحطيم سم الافلاتوكسين في كسبة فستق الحقل بنسبة 100%， ولم يتأثر محتوى البروتين الكلي فيها. لم تشر الدراسات الى تكون مواد سامة عند استخدامه في تحطيم السموم الفطرية عند اختبارها باستخدام طريقة حساسية أجنة الدجاج، كما اشارت الدراسات الى ان هذه الطريقة لا تؤثر في نسبة البروتين في المادة الغذائية ، اضافة الى عدم تكون مركبات سامة في الغذاء.

دـ- مركب مثيل أمين Methylamine

يعتبر من المركبات التي لها مقدرة عالية في تحطيم سموم الافلاتوكسين الملوثة لكسب فستق الحقل والقطن، حيث أشارت العديد من الدراسات الى إن استخدامه بتركيز 2% في الكسب

الملوثة بسموم الأفلاتوكسين ورطوبة 15% مع التسخين الى 100م° لمدة 30 دقيقة، كانت ذو فعالية عالية في تحطيم السم.

هـ- هايبوكلورات الصوديوم Sodium Hypochlorite

يُستخدم هذا المركب في تحطيم سموم الأفلاتوكسين، حيث إن لدرجة الحموضة وتركيز المادة المستخدمة في تحطيم السم، يعتبر معيار أساسى في تحطيم باستخدام هذه الطريقة. أشارت دراسة إلى أن استخدام 0.3% من هايبوكلورات الصوديوم ودرجة حموضة 9، قد أدى إلى تحطيم وأخترال سم الأفلاتوكسين B1 في كسبة فستق الحقل الملوثة بتركيز 725 جزء بالبليون، إلى تراكيز لايمكن تحسسها.

وـ- فورمالديهايد وهيدروكسيد الكالسيوم Calcium Hydroxide وFormaldehyde وأظهرت عدة دراسات إلى كفاءة كل من الفورمالديهايد وهيدروكسيد الكالسيوم معاً في تحطيم سموم الأفلاتوكسين، فعند استخدامه بتركيز 0.5% فورمالديهايد و2% هيدروكسيد الكالسيوم في كسبة فستق الحقل ذات محتوى رطوبى 25% معبأة في أكياس محكمة الغلق وملوثة بسم الأفلاتوكسين 600 جزء بالبليون، ودرجة حرارة 115م°، قد أدى إلى تحطيم السم بنسبة 99.7%.

سـ- الحوامض القوية

استخدمت العديد من الحوامض في تحطيم السموم الفطرية، فقد يستخدم حامض اللاكتيك وحامض الخليك وحامض الليمون وحامض الفسفوريك وحامض الهيدروكلوريك وحامض الكبريتيك وحامض الفورميك والبروبيونيك والسوربك. إذ أشارت العديد من الدراسات التي إجرت العديد من الاختبارات لمعرفة مدى فعاليتها في تحطيم السموم الفطرية، إذ أثبتت تأثيرها المباشر في تحطيم السموم الفطرية بالإضافة أنها تعمل على منع النمو الفطري.

شـ- مانعـاتـ التـاكسـدـ Antioxidant

وهي مواد لها خاصية مانع للتأكسد، ولها فعالية عالية في حماية أغشية الخلايا من ضرر السموم الفطرية. إذ تعمل كعوامل إستقطاب. هناك ما يقارب من 150 مركب يعد من مانعـاتـ التـاكسـدـ منها طبيعـيةـ مثلـ الفـيـتـامـينـاتـ والـكـلـورـوفـيلـ والـكـارـوـتـينـاتـ وـمـسـتـقـاتـ الـفـيـنـولـاتـ، وـصـنـاعـيةـ مثلـ السـيـلـيـنـيـوـمـ. أـشـارـتـ درـاسـةـ إـلـىـ إـسـتـخـدـامـ السـيـلـيـنـيـوـمـ معـ فـيـتـامـينـ Eـ خـفـضـ سـمـيـةـ السـمـ أـوـكـراـتوـكـسـينـ Aـ منـ خـلـالـ تـشـيـطـ أـنـزـيمـاتـ الـكـبدـ الـتـيـ لـهـ الـأـثـرـ الـكـبـيرـ فـيـ إـزـالـةـ التـأـكـسـدـ السـمـيـ لـلـسـمـ.

2- الطـرـقـ الفـيـزـيـائـيـةـ :

وـتـشـمـلـ :

أـ- الطـرـقـ المـيـكـانـيـكـيـةـ. إـسـتـخـدـمـتـ هـذـهـ الطـرـقـ بـنـجـاحـ مـعـ مـحـصـولـ فـسـقـ الحـقـلـ، إـذـ تـفـصـلـ وـتـسـتـبـعـ الـبـذـورـ الـمـصـابـةـ ظـاهـرـيـاـ الـتـيـ تـمـيـزـ مـنـ خـلـالـ تـغـيـرـ لـوـنـهـاـ أوـ وـجـودـ نـمـوـ فـطـرـيـ، وـتـسـتـبـعـ الـبـذـورـ الـمـتـضـرـرـةـ كـوـنـهـاـ مـؤـهـلـةـ لـلـاـصـابـةـ بـالـفـطـرـيـاتـ. وـقـدـ وـجـدـ أـنـ مـسـتـوـيـ التـلـوـثـ بـالـحـبـوبـ الـمـصـابـةـ فـيـ مـثـلـ هـذـهـ الـحـالـاتـ يـصـلـ إـلـىـ 10000ـ جـزـءـ بـالـمـلـيـونـ لـسـمـ الـاـفـلـاـتوـكـسـينـ B1ـ، وـعـنـ طـحـنـهـاـ مـعـ الـحـبـوبـ السـلـيـمـةـ الـأـخـرـىـ تـسـبـبـ تـلـوـثـ الـغـذـاءـ. كـمـ أـسـتـخـدـمـتـ هـذـهـ الطـرـقـ بـنـجـاحـ مـعـ مـحـصـولـ الذـرـةـ الصـفـرـاءـ وـبـذـورـ الـقـطـنـ. أـسـاسـ الـفـصـلـ يـكـوـنـ بـالـأـعـتمـادـ عـلـىـ الـعـيـنـ الـمـجـرـدةـ وـإـسـتـبـعـادـهـ يـدـوـيـاـ أوـ مـنـ خـلـالـ أـسـتـخـدـامـ أـجـهـزـةـ أـوـتـوـمـاتـيـكـيـةـ الـكـتـرـوـنـيـةـ تـعـتـمـدـ عـلـىـ تـأـلـقـ النـمـوذـجـ الـمـلـوـثـ بـسـمـوـمـ الـاـفـلـاـتوـكـسـينـ، حـيـثـ يـتـأـلـقـ عـنـ تـعـرـيـضـهـ لـلـأـشـعـةـ الـفـوـقـ بـنـفـسـجـيـةـ أـوـ إـسـتـخـدـامـ مـنـاخـلـ الـفـصـلـ لـأـسـتـبـعـادـ الـحـبـوبـ الـمـكـسـرـةـ.

بـ- الأـسـتـخـلـاـصـ بـأـسـتـخـدـامـ الـمـذـيـبـاتـ الـعـضـوـيـةـ

يمكن إستخلاص السموم الفطرية من الحبوب بواسطة مخاليط من المذيبات العضوية كالأسيتون والكلوروفورم والميثانول وإيثانول والبنزين. إذ يتم اختيار المذيب بعناية تامة، وبالرغم من كفاءة هذه العملية فإنها غير مناسبة من حيث التكلفة والتطبيق العملي، كما أن هذه الطريقة تؤثر في القيمة التغذوية للمادة الغذائية التي تستخدم فيها هذه الطريقة.

ت- الحرارة

تعتبر معظم السموم الفطرية مستقرة حراريا في درجات الحرارة العالية، لكن بعض الدراسات أثبتت تحطم بعض السموم الأفلاتوكسين عند إستخدام الحرارة تحت ضغط العالي وبوجود رطوبة في كسبة فستق الحقل.

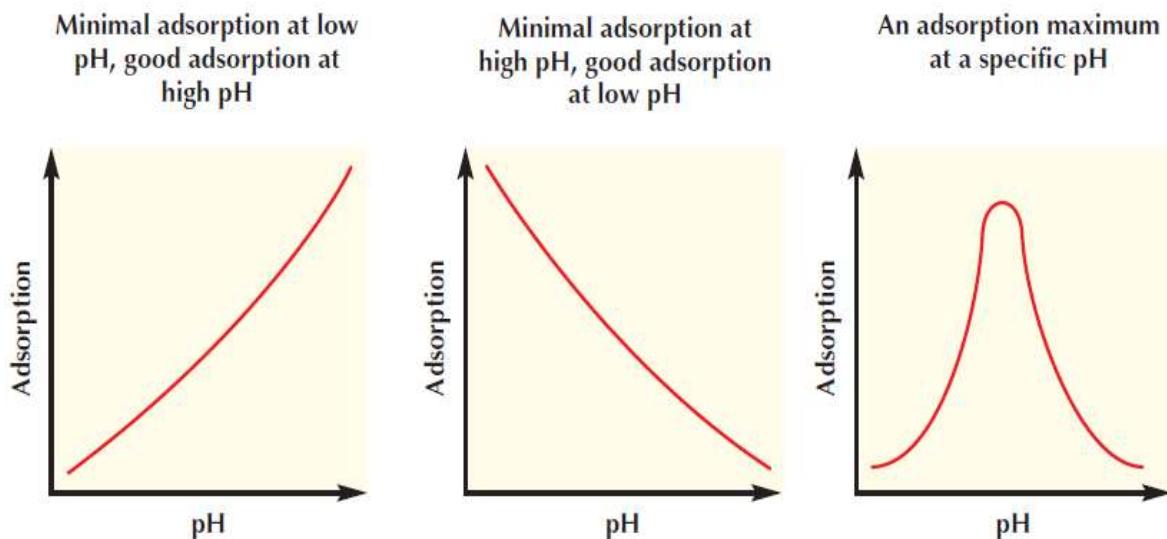
ث- الأشعاعات

أستخدمت الأشعاعات ومنها إشعة اكس X والفا وبيتا وكاما والأشعة فوق بنفسجية ومو่งات المايكروويف في تحطيم السموم الفطرية. حيث إستخدمت بجرع محددة وبالتدخل مع عوامل فيزياوية أخرى كالحرارة والرطوبة، إذ أعطت نتائج مشجعة في تحطيم سموم الأفلاتوكسين. وأشارت دراسة إلى استخدام إشعة المايكروويف بكفاءة عالية لتحطيم الأفلاتوكسين B1 في بذور فستق الحقل، فعند تعریضها لمدة 4 دقائق بطاقة 1500 واط وتردد 2450 ميكاهرتز لأشعة المايكروويف أدى إلى تحطيم السم بنسبة 99.4% دون تأثير القيمة الغذائية في البذور. أستخدمت إشعة كاما في خفض التلوث باسم الأفلاتوكسين B1 لبذور فستق الحقل بنسبة وصلت إلى 100% عند إستخدامه بجرعة 10 KGY، إلا أنه عند زيادة الجرعة أعلى من 10 KGY أدت إلى خفض نسبة الأنبات وخفض قيم البيروكسيد في الزيت الناتج.

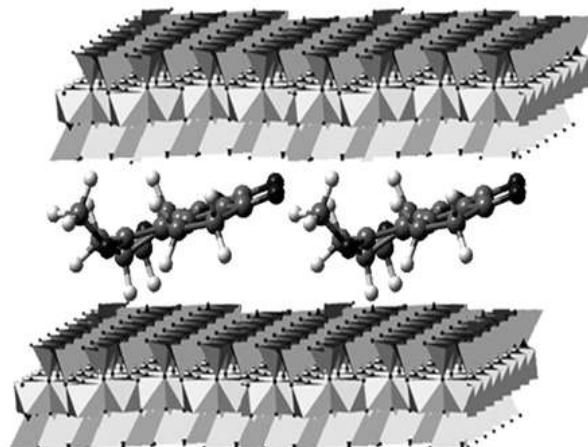
ج- المدصات الفيزيائية

أظهرت العديد من المدصات الفيزيائية كفاءة عالية في إبطال مفعول العديد من أنواع السموم الفطرية من خلال الإرتباط معها وتكوين معقد لا يمكن فصله، وبالتالي لا يمكن الجهاز الهضمي من إمتصاصه. من هذه المدصات معادن الطين كالبنتونايت

ومونتوريلايت وفاليوسيلكات وكاؤولين وبلجوروسكلات وزيولايت وهايدريت صوديوم كالسيوم المينوسيلكات (HSCAS) والفحام المنشط. إن آلية هذه المعادن في إبطال سمية السوموم الفطرية يعود إلى مقدرتها على مسح الأيونات والإحتفاظ بالسموم الفطرية على الأسطح الخارجية أو بين الفراغات البينية في جزيئات المعادن، ويكون هذا الارتباط غير قابل للتحرر. أن ميكانزم أرتباط معادن الطين مع السوموم الفطرية يعتمد على قطبية السم وشحناته فالسموم القطبية مشحونة بشحنة موجبة والسموم الغير قطبية مشحونة بشحنة سالبة. كما أن لدرجة الحموضة pH للوسط الذي يوجد فيه كلا من السم ومعادن الطين المستخدم في إدماص السم له تأثير كبير في عملية الإدماص، إذ أن درجة الحموضة المنخفضة لهذا يؤدي إلى زيادة في الشحنات الموجبة H^+ وعلى عكسها في حالة درجة الحموضة العالية تعمل على زيادة الشحنات السالبة HO^- على سطوح المادة المدصنة (معدن الطين). حيث تتحكم درجة الحموضة في شحنات معادن الطين أي تعمل عمل المغناطيس.



شكل يوضح ثلاثة احتمالات لتأثير درجة الحموضة في إدماص السموم الفطرية على معادن الطين.



آلية إمتصاص السموم الفطرية المقترحة بين طبقات معادن الطين.

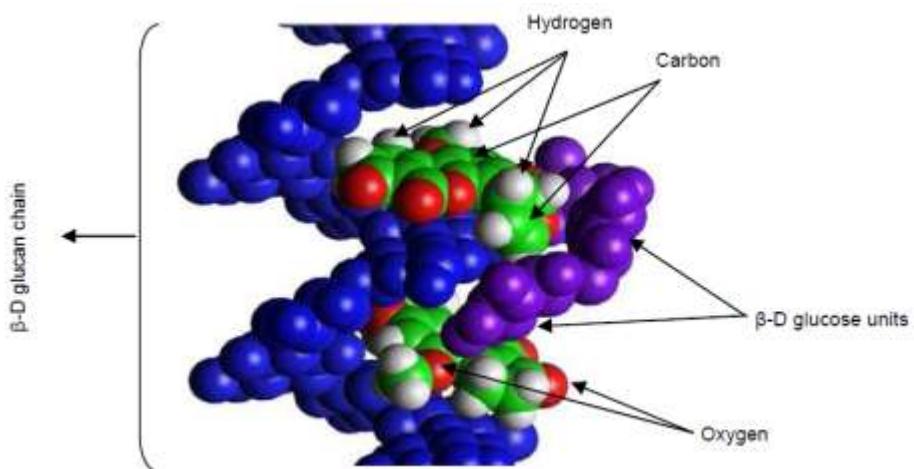
3- الطرق الأحيائية:

الكائنات الحية الدقيقة المستخدمة في عمليات تحطيم وإزالة السموم الفطرية من الطرق الكفؤة والأمينة. اذ أشارت العديد من الدراسات والبحوث استخدام العوامل الأحيائية سواء كانت خلايا حية او منتجاتها كالفطريات والبكتيريا او الخمائر والمستخلصات النباتية.

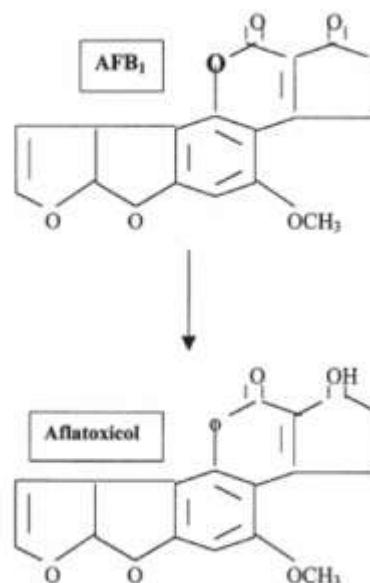
أ- الفطريات والخمائر

استخدمت خميرة الخبز *Saccharomyces cerevisiae* بكفاءة عالية في التخلص من السموم الفطرية من خلال إمتصاص السم على جدران الخلايا، وذلك لاحتواء جدران هذه الخمائر على نسبة عالية من سكر المانان والكلوكان β-D-glucose، الذي يعتقد أن له تأثير واسع في إمتصاص السموم الفطرية، إذ ترتبط السموم المحتوية على مجاميع هيدروكسيل و كيتون ولاكتون مع طرف الهيدروكسيلي من جزيئة β-D-glucose. كما استخدمت الخميرتين *Kluyveromyces marxianus* و *Rhodotorula mucilaginosa* بنجاح في إبطال سمية الأفلاتوكسين B1 في الأوساط الزرعية السائلة. كما أظهرت الخميرة *Trichosporon mycotoxinivorans* في تحطيم الاوكراتوكسين بنسبة 80% بعد نصف ساعة و 100% بعد ساعة في الأوساط السائلة. أشارت عدة دراسات الى أن استخدام Mycosorb® المنتج من مستخلص جدران خلايا الخمائر قد أعطى نتائج فعالة في خفض التلوث بالسموم الفطرية في الختير بنساب بلغت 85% من Alatoxin و 67%

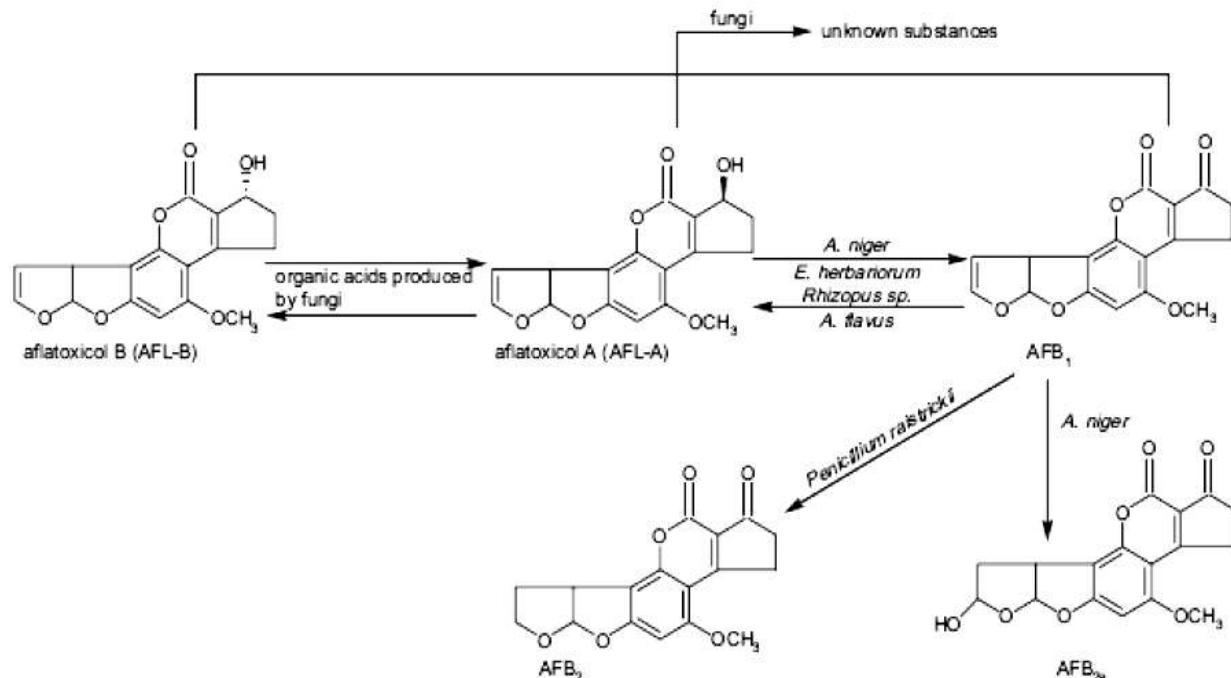
وـ ZEN 67% Fumonisins. كما أظهرت العديد من الدراسات إلى إمكانية تحطيم سموم *Phoma spp* *Aspergillus niger* والفلاتوكسين من قبل سلالات من الفطر *Pleurotus ostreatus*. من خلال تأييض السم إلى مركبات أقل سمية.



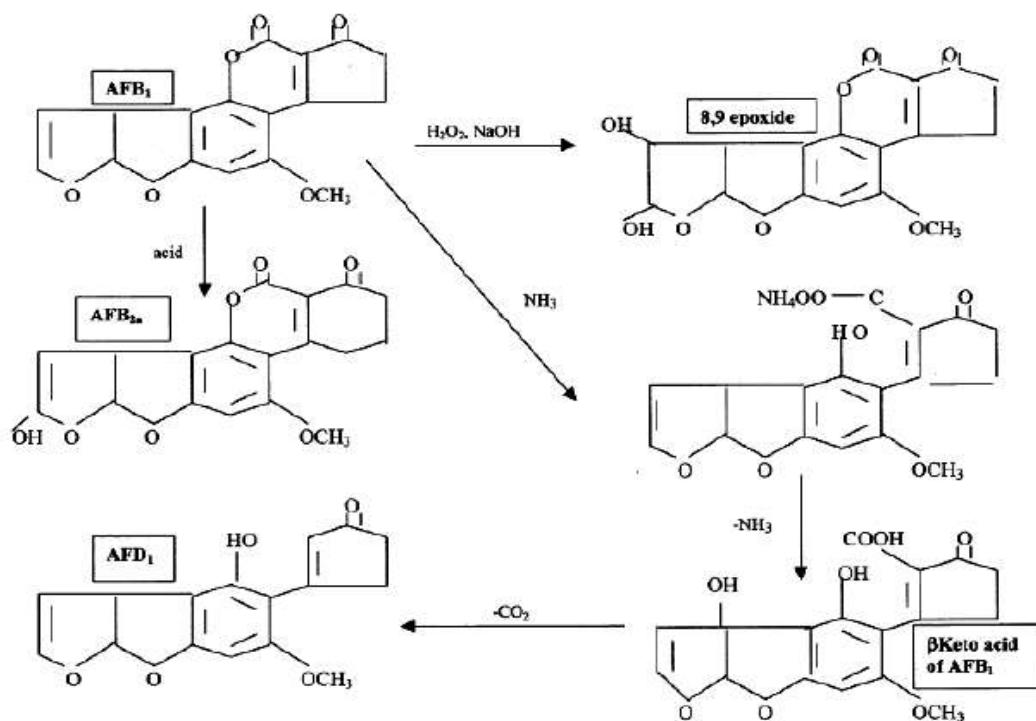
التركيب ثلاثي الأبعاد المقترن لجزئية β -D-glucose والجزء الهيدروكسيلي الفعال المسؤول عن إدماص السموم الفطرية.



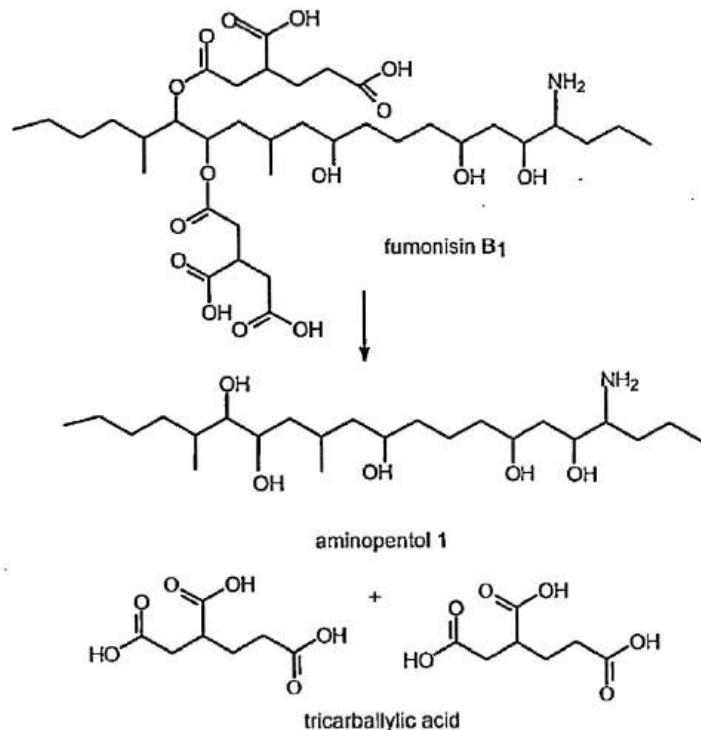
عملية تحول سم AFB_1 إلى سم Aflatoxicol بفعل الاحياء المجهرية، وهو مركب أقل سمية بـ 18 مرة من السم AFB_1 .



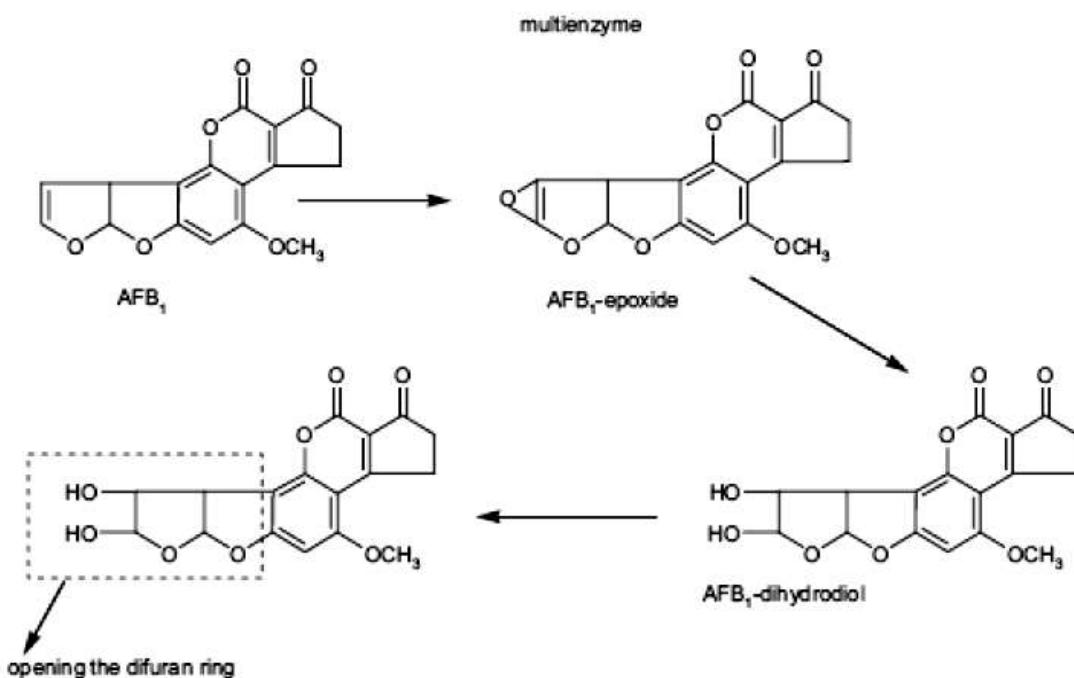
تحطيم سم AFB₁ بفعل الأحياء المجهرية إلى مركبات أقل سمية.



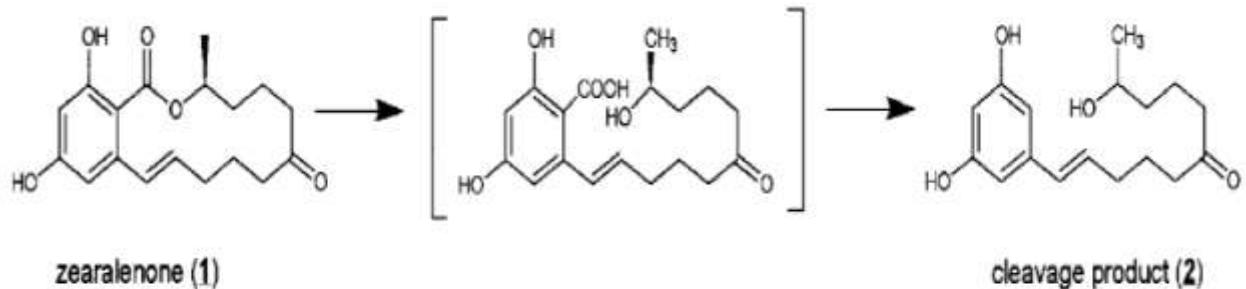
ميكانزم التحطيم لسم AFB₁ المتوقع بواسطة الأحياء المجهرية.



تحطيم سم FB1 بواسطة الخماير الى مركبات أقل سمية.



تحطيم سم AFB1 أنزيميا بواسطة الأحياء المجهرية الى مركبات أقل سمية.



تحطيم سم ZER الى مركبات أقل سمية بواسطة الفطريات.

ب- البكتيريا

وُجِدَ العَدِيدُ مِنْ أَنْوَاعِ الْبَكْتِرِيَا مُقْدِرَتُهَا عَلَى تَحْطِيمٍ وَإِطْلَالِ مَفْعُولِ السُّمُومِ الْفَطَرِيَّةِ فِي الْأَوْسَاطِ السَّائِلَةِ، مِنْهَا بَكْتِرِيَا هَوَائِيَّةٌ مُثَلُّ *Flavobacterium* وَ*Pseudomonas* وَ*aureus* وَ*Bifidobacteria* وَ*Actinomycetes* وَ*Bacillus* وَ*Alcaligenes* وَ*Lactic acid bacteria* مُثَلُّ *Escherichia coli* وَ*Staphylococcus* وَمِنْهَا سَلاَلَاتٌ *L.acidophilus* وَ*Lactobacillus rhamnosus GG* وَهَذِهِ الْآخِيرَةُ تَسْتَعْمِرُ الْأَمْعَاءِ الدَّقِيقَةِ وَتَمْنَعُ إِمْتَصَاصَ السُّمُومِ الْفَطَرِيَّةِ مِنْ خَلَالِ إِرْتِبَاطِ السُّمُومِ عَلَى جَدَارِيَّةِ الْخَلَائِيَا الْبَكْتِيرِيَّةِ، إِضَافَةً إِلَى مُقْدِرَتِهَا عَلَى تَأْيِيْضِ السُّمُومِ إِلَى مَرْكَبَاتٍ أَقْلَى سَمِيَّةً.

ج- المستخلصات والمنتجات النباتية

تَحْوِي النَّبَاتَاتُ عَلَى طَيفٍ وَاسِعٍ مِنَ الْمَوَادِ الْفَعَالَةِ ذَاتِ تَأْثِيرَاتٍ وَاسِعَةٍ ضَدَّ الْأَحِيَاءِ الْمَجَهُرِيَّةِ وَمِنْهَا الْفَطَرِيَّاتِ. فَقَدْ أُسْتَخَدَتِ الْمَصْرِيَّينِ الْقَدَامِيِّينَ نَبَاتَ الْعَصْفَرِ فِي حَفْظِ الْمَحَاصِيلِ الْمَعَدَّةِ لِلْخَزْنِ، وَأُسْتَخَدَتِ أَيْضًا نَبَاتَ الزَّعْفَرَانِ فِي حَفْظِ الْأَغْذِيَّةِ. كَمَا اشَارَتِ دَرَاسَاتٌ إِلَى إِسْتَخْدَامِ السَّلِيلُوزِ وَالْهَيْمِيْسِلِيلُوزِ فِي إِدْمَاصَاصِ السُّمُومِ الْفَطَرِيَّةِ، فَقَدْ إِسْتَخَدَتِ الْيَافِيَّاتِ الْمُحَصَّولِ الْعَلْفِيَّةِ الْجَتِ فِي تَقْلِيلِ تَأْثِيرِ سُمِّ الْزِيْرَالِينُونِ وَT2-Toxin فِي حَيْوَانَاتِ الْأَخْبَارِ. كَمَا إِسْتَخَدَتِ مَسْتَخْلَصَاتِ بَذُورِ النَّبَاتَاتِ الطَّبِيعِيَّةِ فِي تَحْطِيمِ السُّمُومِ بِشَكْلِ مَباشِرٍ إِضَافَةً إِلَى تَثْبِيتِ إِنْتَاجِ السُّمُومِ.

وُجِدَ إِنْ إِسْتِخْدَامَ مُسْتَخلَصَاتِ بَعْضِ النَّبَاتِ أَوْ زَيْوَتِهَا الْعَطْرِيَّةِ أَوْ مَسْحُوقَ النَّبَاتِ الْجَافِ مَعَ الْحَبُوبِ كَالْزَعْرَفِ وَالْقَرْنَفِلِ وَالْدَارْسِينِ وَالثُومِ وَالبَابُونِجِ وَالْحَبَّةِ السُّودَاءِ الْمَخْزُونَةِ، قَدْ أَدَى إِلَى تَثْبِيطِ نَمْوِ الْفَطَرِيَّاتِ السَّامَةِ وَخَصْوصًا فَطَرَ *Aspergillus* وَبِالْنَتْيَاجِ مَنْعُ اُنْتَاجِ السَّمِّ.

طرق مكافحة الفطريات في المخزن

لَا تَوَجُد طَرِيقَةٌ فَعَالَةٌ لِمَكَافحةِ الْفَطَرِيَّاتِ فِي الْحَبُوبِ وَالْمَوَادِ الْغَذَائِيَّةِ الْمَخْزُونَةِ، لَكِنْ يَمْكُن تَقْلِيلُ أَوْ تَجْنِبُ الْأَصَابَةِ بِالْفَطَرِيَّاتِ بَعْدَ طَرِقِ وَإِجْرَاءَاتِ وَقَائِيَّةٍ مِنْهَا:

- 1- تجفيف الحبوب بالسرعة الممكنة بعد الحصاد مباشرةً ومنع إمتصاص الرطوبة الجوية بأجراء عملية التهوية المستمرة وتجانس توزيع الحرارة بين الحبوب والتخلص من الرطوبة الزائدة.
- 2- تجنب تكثف بخار الماء على سطح الحبوب وذلك عن طريق تثبيت درجة حرارة المخزن قدر الامكان.
- 3- منع تسرب أو تعرض المواد المخزونة للأمطار والحيشيات.
- 4- مكافحة الحشرات والحلم والقوارض في المخزن، حيث أن نشاط هذه الأحياء يخلق ظروف مناسبة لنمو الفطريات من خلال زيادة الرطوبة والحرارة وتلف الغلاف البذري الذي يحمي الحبوب.
- 5- تقليل الأضرار الميكانيكية قدر الامكان في الحبوب أثناء تداول وتخزين المحصول لأنها تعمل على سرعة مهاجمتها من قبل الفطريات.
- 6- عزل الحبوب المصابة بالفطريات عن السليمة.
- 7- التخزين في درجات حرارة منخفضة تقع بين 3-5°C، فقد وجد أن الخزن بهذه درجة الحرارة لفترات طويلة وبوجود رطوبة عالية قد منعت نمو فطريات التي تسبب مشاكل في المخزن.

المراجع

الزبيدي، أحمد حيدر واحمد عبد الهادي ونظيمة قدورى.1986. كيمياء التربة. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي-جامعة بغداد، كلية الزراعة.

عبد الحميد، محمد عبد الحميد.2000.الفطريات والسموم الفطرية. كلية الزراعة-جامعة المنصورة. دار النشر للجامعات. جمهورية مصر العربية.

العراقي، رياض احمد.2010.أفات الحبوب والمواد المخزونة وطرائق مكافحتها. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. جامعة الموصل. ص 616.

Algimantas P., B. Bakutis, V.Baliukonienė, J. Šakalytė.2006.The search for ecologically safe means of mycotoxin detoxification in fodder. Ekologija. 3:128–131.

Ashviorth, L.J. and JL McMeans,.1966.Association of *Aspergillus flavus* and aflatoxins with a greenish yellow fluorescence of cottonseed. Phytopathology. 56: 1104.

Atroshi F, A Rizzo, S Sankari, I Biese, T Westermanck and P Veijalainen.2000. Liver enzyme activities of rat exposed to ochratoxin A and T2-Toxin with antioxidants. Bullentin of Environmental Contamination and Toxicology.64:586-592.

Chiou,R.Y, Y.W Pei, and H.Y Yue.1994.Color sorting of lightly roasted and deskinned peanut kernels to diminish aflatoxin contamination in commercial lots. J.Agric.Food Chem. 42:2156-2160.

- Coomes, T.J., PC Crovither., AJ Feuell., and BJ Francis., 1966. Experimental detoxification of groundnut meals containing aflatoxin. Nature. 209, 406.
- Devegowda G., Raju M.V.L.N., Afzali N. and Swamy H.V.L.N., 1998. Mycotoxin picture world-wide: Novel solutions for their counteraction. In: Lyons T.P. and Jacques K.A. (eds). Biotechnology in the Feed Industry. Nottingham, UK: Nottingham University Press. p. 241-256.
- Diaz, G.J., A Cortes., and L Roldan., 2005. Evaluation of the efficacy of four feed additives against the adverse effects of T-2 toxin in growing broiler chickens. Journal of Applied Poultry Research. 14:226-231.
- Dickens, J.V. and TB Whitaker. 1975. Efficacy of electronic color sorting and hand picking to remove aflatoxin contaminated kernels from commercial lots of shelled peanuts. Peanut Sci. 2:45.
- Dwarakanath, C.T., ET Rayner., GE Mann., and FG Dollear., 1968. Reduction of aflatoxin levels in cottonseed and peanut meals by ozonization. J. Am. Oil Chem. Soc. 45:93.
- Gardner, H.K., SP Koltun., and L Vix. 1968. Solvent extraction of aflatoxins from oilseed meals. J. Agr. Food Chem. 16:990.
- James, L.J., and T.K. Smith. 1982. Effect of dietary alfalfa on zearalenone toxicity and metabolism in rats and swine. J. Anim. Sci. 55:110-118.
- Jaschke M, A Frank, and G Schatzmayr. 2004. Mycofix plus detoxification of OTA. Dept. of Environmental Biotechnology. IFA-Tulln.

Kabak, B., AD Dobson., I Var .2006. Strategies to prevent mycotoxin contamination of food and animal feed: A review. Critical Reviews in Food Science and Nutrition. 46:593-619.

Mann, G.E., HK Gardner, AN Booth, and MR Gumbmann,.1971. Aflatoxin inactivation. Chemical and biological properties of ammonia and methylamine treated cottonseed meal. J. Agr. Food Chem.19 :1155.

McKenzie KS, Kubena LF, Denvir AJ, Rogers TD, Hitchens GD, et al. (1998) Aflatoxicosis in turkey poult is prevented by treatment of naturally contaminated corn with ozone generated by electrolysis. Poult. Sci. 77: 1094-1102.

Miyaki, K., K Aibara,, and T Miura,.1967. Resistance of aflatoxin to chemical and biological changes by gamma irradiation. In: Nicrobiological Problems in Food Preservation by Irradiation p. 57-64. International Atomic Energy Agency, Vienna.

Motomura M, T Toyomasu, K Mizuno and T Shinozawa.2003. Purification and characterization of an aflatoxin degradation enzyme from *Pleurotus ostreatus*. Microbiol Res. 158(3):237-242.

Rayner, E.T. and FG Dollear.1968. Removal of aflatoxins from oilseed meals by extraction with aqueous isopropanol. J.Am. Oil Chem. Soc. 45,622.

Rayner, E.T., FG DOLlear, and LP Codifer.1970. Extraction of aflatoxins from cottonseed and peanut meals with ethanol. J. Am. Oil Chem. Soc. 47:26.

Shantha T.2000.Fungi degradation of aflatoxin B1 .Natural toxins .7(5) :175-178.

Smith, E.E, T.D Phillips, J.A Ellis, R.B Harvey, L.F Kubena, J. Thompson and G. Newton.1994.Dietary Hydrated sodium calcium aluminosilicate reduction of Aflatoxin M1 residue in dairy goat milk and effects on milk production and components. *J.Anim. Sci.* 72:677-682.

Soliman K, and R Badeaa.2002.Effect of oil extracted from some medicinal plant on different mycotoxigenic fungi .*Food and Chemical Toxicology.* 40:1669-1675.

Sreenivasamurthy, J., HA Parpia, S Srikanta, and AS Murti.1967. Detoxification of aflatoxin in peanut meal by hydrogen peroxide. *J. Assoc. of Anal. Chem.* 50:350.

Stangroom, K.E., and T.K. Smith.1984.Effect of whole and fractionated dietary alfalfa meal on zearalenone toxicosis in rats and swine. *Can. J. Physiol. Pharmacol.* 62:1219-1224.

Stefaan Van Dyck, Lic. Bart Vennekens, Dr Vet. Luis Conchello and D. Clifford A. Adms. Mycotoxin adsorption assays. *International Poultry Production.* 13(2):18-19.

Wang, P., Afriyie-Gyawu, E., Tang, Y., Johnson, N., Xu, L., Tang, L., Huebner, H., NA Ankrah, D Ofori-Adjei, RW Ellis, P Jolly, J Williams, JS Wang, and TD Phillips.2008. NovaSil The present clay intervention in Ghanaians at high risk for aflatoxicosis: II. Reduction in biomarkers

of aflatoxin exposure in blood and urine. Food Additives and Contaminants. 25:622-634.

Wu, Q.K., A Jezkova, Z Yuan, L Pavlikova, V Dohnal, and K Kuca. 2009. Biological degradation of aflatoxins. Drug metabolism review. 41:1-7.

Yiannikouris A., André G., Poughon L., François J., Dussap C.G., Jeminet G., Bertin G. and Jouany J.P. 2006. Chemical and conformational study of the interactions involved in mycotoxins complexation with β -Dglucans. In: Biomacromolecules, 7(4). p. 1147-1155.

الفصل السادس

مفهوم تأثير السموم الفطرية في أنسجة النباتات

سموم عامة التأثير Non-host-selective fungal phytotoxins

سموم خصوصية العائل Host-specific toxins (HST)

آليات تأثير السموم الفطرية كـ Phytotoxic في النسيج النباتي

1- تثبيط عمل الأنزيمات

2- التداخل مع الأغشية الخلوية

3- تثبيط استجابات دفاعات العائل

مفهوم تأثير السموم الفطرية في أنسجة النباتات

السموم الميكروبية هي نواتج الأيض التي تنتجهها المسببات المرضية على النبات (فطريات، بكتيريا)، والتي تلعب دوراً في القواعلات بين نسيج النبات والتعبير عن المرض والتي تسبب تلف واضح للأنسجة النباتية والتي تكون غالباً مسؤولاً عن تطور المرض والتي تسبب مختلف الأعراض المرضية بما في ذلك تخر واصفار وذبول ونضوح السوائل خارج الخلية وفي نهاية المطاف موت النباتات. هناك معيار واحد يبين أهمية إنتاج السم مع حدوث المرض هو أنه غالباً ما يرتبط إنتاج السم مع شدة فوحة المسبب الممرض.

السموم الفطرية تختلف في تأثيرها على النبات المصابة، من خلال التأثير في عمل الانزيمات لكنها لا تهاجم تركيب بناء الأنسجة ولكن قد تؤثر على عمليات الأيض الخلوي بطريقة مجهولة. أو أن لها تأثير مباشرة على البروتوبلازم الخلية، بينما نواتج الأيض الأخرى المنتجة من قبل المسببات المرضية قد تكون مركبات سكريات متعددة ذات وزن الجزيئي عالي تعمل على إعاقة تدفق السوائل في أوعية الخشب، وربما يؤدي إلى موت النبات.

السموم الفطرية المنتجة من الفطريات الممرضة التي تصيب النباتات ذات العلاقة بالأمراضية، تكون ذات أوزان جزيئية منخفضة، إذ قد تكون ببتيدات، والبعض الآخر مركبات تيربيينويد. ومع ذلك، فإنه لا زال القليل معروف عن تركيب السموم التي تلعب دوراً أساسياً في أمراض النباتات. النشاط البيولوجي للسموم الفطرية وتأثيرها على أنسجة النبات وخلاياها قد يكون من خلال عملها كمثبطات للإنزيم أو مثبطات لعمليات الأيض الثانوي أو التأثير في نفاذية أغشية الخلايا، كما أن فوحة المسبب المرضي تتعزز أحياناً من خلال قدرتها على إنتاج مركبات أيض ثانوية تكون سامة للخلايا، إذ تعمل على قتل الخلايا في الأنسجة المحيطة بمركز حدوث الإصابة بالفطر الممرض، كما تعمل السموم الفطرية على

زيادة فقدان النقل الإلكتروني لأنشطة الخلايا في أنسجة الأوراق النباتية المصابة للنبات الحساس للمرض.

تنتج المسببات المرضية الفطرية للنبات العديد من السموم التي تلعب دوراً مهماً في ظهور الأعراض المرضية بشكل مباشر أو غير مباشر، يطلق على هذه بالمركبات التي تسبب ظهور الأعراض المرضية بـ Phytotoxic. حتى عام 1980، لم تكن آلية عمل السموم التي لها علاقة بالأمراضية معروفة والتي تسبب أعراض phytotoxic، بعد عام 1980 القليل جداً من العمل البحثي خصص في هذا المجال لفهم الآليات المسئولة عن دور السموم المنتجة من قبل المسببات المرضية ودورها كـ Phytotoxic في العائل النباتي.

تقسم هذه السموم ذات العلاقة بالأمراضية إلى مجموعتين:

أ- سموم عامة التأثير Non-host-selective fungal phytotoxins

تؤثر هذه السموم في عدد كبير من أنواع النباتات، من هذه السموم سـ Tentoxin وهو ببتيد حلقي يرتبط ويثبط عمل البروتين المسؤول عن نقل الطاقة في عمليات التركيب الضوئي، الذي يؤدي بدوره إلى ظهور أعراض الإصفرار على أوراق النبات المصابة بالفطر *Alternaria tenuis*، كما يعمل على تعطيل عملية الفسفرة الضوئية المسئولة عن إنتاج الطاقة، كما يثبط السم أنزيم Polyphenol oxidase الذي له دور في تحفيز المقاومة في النباتات ضد المسببات المرضية. إن هناك العديد من السموم الأخرى مثل سـ Am-toxin و AF-toxin الذي ينتجها الفطر *Alternaria alternata*، بالإضافة إلى عدة سموم منتجة من قبل الجنس *Alternaria* مثل سـ Alternariol و Alternariol acid و Zinniol التي لها الأثر الكبير في ظهور الأعراض المرضية على العائل المصاب. ينتج الفطر *Fuscoocum amygdale* سم Ceratioulmin، والفطر *Ceratiocystis ulmi* سم *Fusicoccin* التي لها تأثير في الغشاء البلازمي لخلايا الأنسجة النباتية المصابة. كما ينتج الفطر *Pyricularia oryzae* سم Pyricularin، والفطر *Cercospora spp* سم Cercosporin التي لها دور رئيسي كمسبب لموت الخلايا النباتية، وتكون أكثر تأثيراً عند

وجود الضوء وذلك لتأثير السمين في عمليات التركيب الضوئي. كما ينتج الفطر سامة للخلايا النباتية. سم *Fusarium oxysporum* سموم Fusaric acid و Lycomarasmin من الفطر *Penicillium decumbens*, الذي يسبب خلل في عمل أغشية الخلايا وبروتوبلاست الخلية. كما ينتج الفطر *Fusarium graminearum* سمى DON و NIV اللذان يعتبران كعاملين مسؤولين عن شراسة الفطر الممرض، يعود هذين السمين إلى مجموعة سموم الترايكوثسينات، الية عمل هذه المجموعة هي تثبيط تصنيع البروتينات، إضافة إلى إحداث خلل في نظام الأغشية الخلوية.

ب- سموم خصوصية العائل Host-specific toxins (HST)

تؤثر هذه السموم في العائل الذي يصيبه الفطر الممرض فقط (فطر متخصص على عائل معين) أو عدد قليل من الأنواع التابعة للعائل النباتي. هناك العديد من أنواع هذه السموم منها Victorin وهو معدن مكلور لببتيد خماسي شبه حلقي، يؤثر هذا السم في نفاذية الأغشية الخلوية، وزيادة معدل التنفس وتثبيط تصنيع البروتينات، ينتج هذا السم من قبل الفطر *Cochliobolus victoriae*. سم *T-toxin* وهو مركب يتكون من سلسلة طويلة من ذرات الكاربون من Polyketoids، يؤثر بشكل مباشر في المايتوكنديرا حيث يتحد مع بروتين URF في غشاء الداخلي للمايتوكنديرا مؤديا إلى حدوث تقويب فيها، مما ينتج عنه نضوح مكوناتها وبالتالي إنخفاض أنتاج الطاقة، ينتج السم من قبل الفطر *C. heterostrophus* الذي يصيب الذرة الصفراء. سم HC-toxin يعمل على تعطيل وسائل تنشيط الجين المسؤول عن تحفيز المقاومة في النبات العائل، ينتج هذا السم من قبل الفطر *C. carbonum* الذي يسبب مرض لفة أوراق الذرة الصفراء. ينتج الفطر عدة سموم تصنف كسموم خصوصية العائل وسموم عامة التأثير في العائل مثل ACR-toxin و AT-toxin و AM-toxin.

آليات تأثير السموم الفطرية ك Phytotoxic في النسيج النباتي

تؤثر السموم الفطرية المنتجة من قبل بعض الفطريات الممرضة في العائل النباتي بعدة آليات:

1- تثبيط عمل الأنزيمات

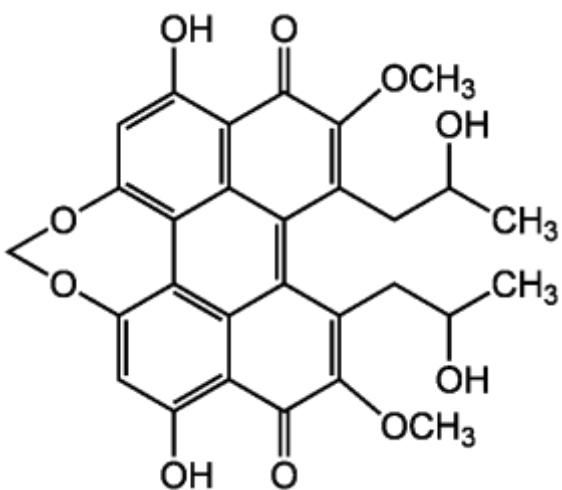
وصفت ثلاثة سموم فطرية كمثبطات لعمل الأنزيمات التي تشارك في تصنيع هذه السموم هي Australifungin Fumonisin B1 AAL toxin Sphingolipid، إن تشبيط تصنيع Ceramide يعمل على تراكم Sphingoid، مما يقود إلى حدوث تسمم لخلايا الأنسجة المصابة بالفطر الممرض وبالتالي وموت النسيج النباتي.

2- التداخل مع الأغشية الخلوية

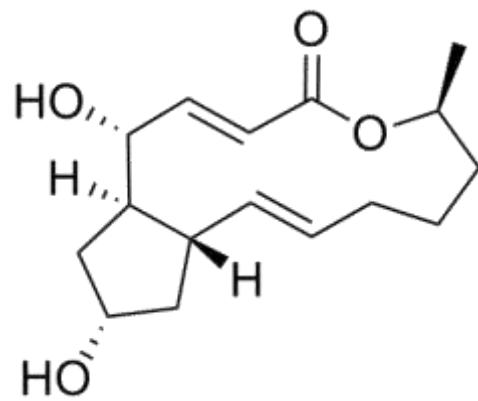
أول الأعراض ظهوراً على النسيج النباتي الذي يتعرض لهذه السموم المنتجة من قبل المسبب المرض هي نضوج السوائل الخلوية نتيجة حدوث خلل في الأغشية الخلوية للعائل النباتي نتيجة التداخل مع النقل الإلكتروني للأغشية الخلوية، من هذه السموم Isomarticin Diydrofusarubin Naphthazarin الكلوروبلاست مؤدية إلى ظهور أعراض إصفرار على الأوراق النباتية.

3- تثبيط إستجابات دفاعات العائل

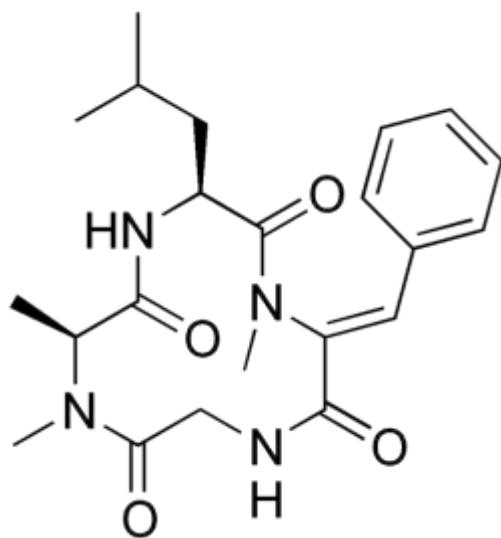
ووجدت هذه الحالة في بعض السموم الفطرية التي تثبط دفاعات العائل، منها سم Helminthosporol المنتج من قبل الفطر *Cochliobolus sativus* المسبب لمرض تعفن جذور القمح، والذي يعمل كمثبط قوي لتصنيع β -1,3-glucan المسؤول عن تحفيز تكوين الكالس، الذي يصنع في الحالات الطبيعية كاستجابة لتحفيز المقاومة ضد المسببات الممرضة. كما أن هناك بعض السموم الفطرية تعمل على تثبيط فعالية أنزيم Phenylalanine ammonia-lyase الذي يعتبر المفتاح الرئيسي لدفاعات النبات المتحفزة ضد المسببات Pinolidoxin Zearalenone Cytocha-lasinA و Fusarenone Putaminoxin.



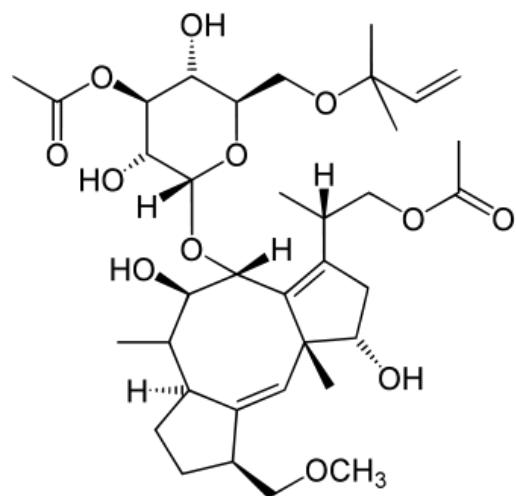
Cercosporin



Brefeldin A

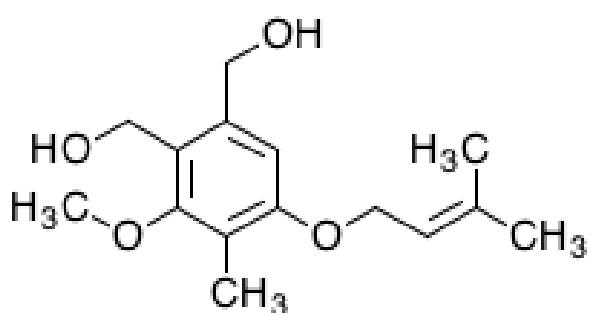


Tentoxin

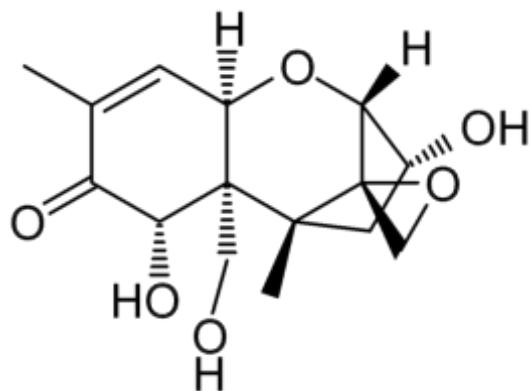


Fusicoccin

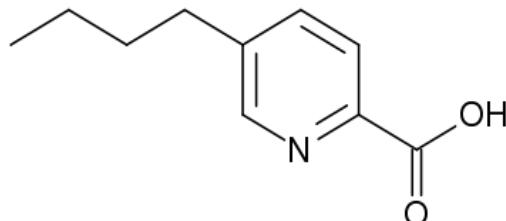
الstrukturen der chemischen Verbindungen einiger giftiger Pilze, die auf Pflanzenwesen einwirken.



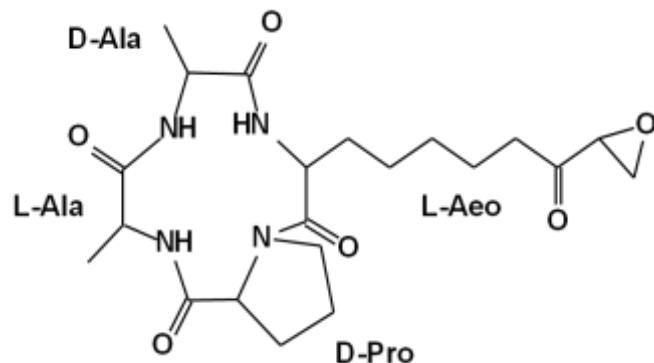
Zinniol



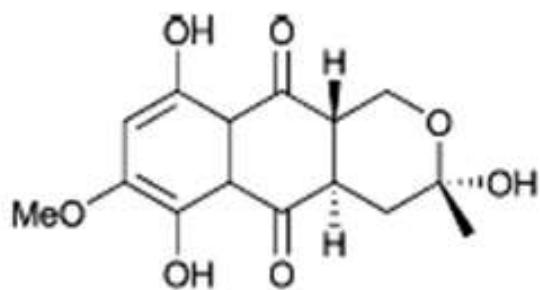
Deoxynivalenon



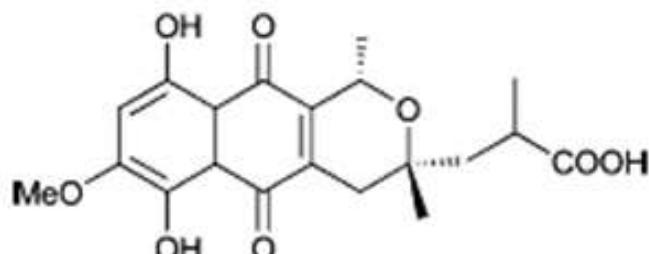
Fusaric acid



HC-toxin

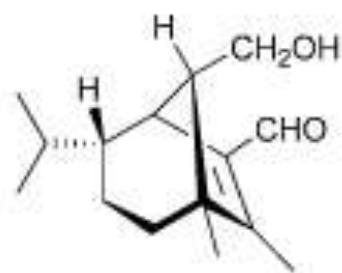


Dihydrofusaubin

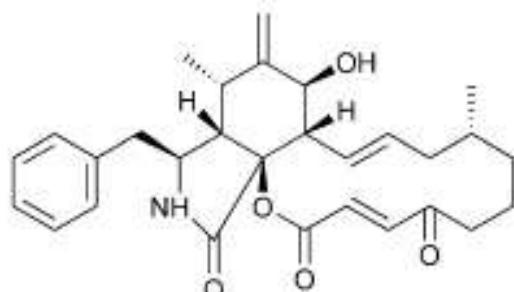


Isomarticin

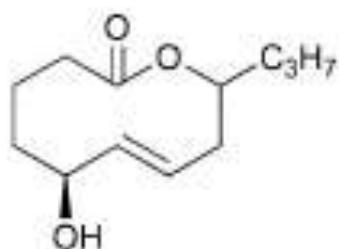
التركيب البنائي لبعض أنواع السموم الفطرية التي تؤثر في الأنسجة النباتية.



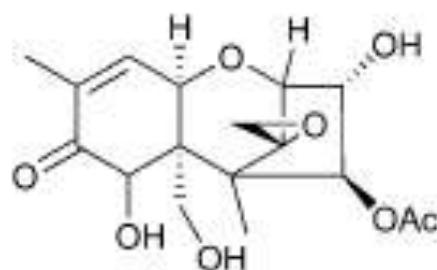
Helminthosporol



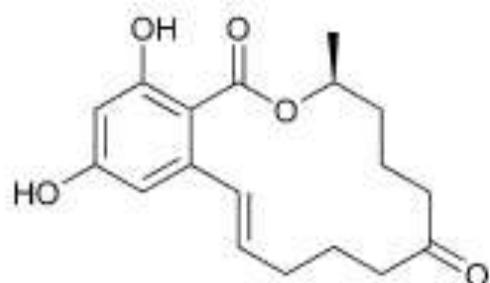
Cytochalasin A



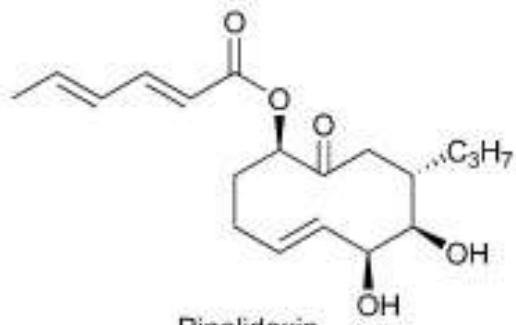
Putaminoxin



Fusarenone X



Zearalenone



Pinolidoxin

التركيب البنائية لبعض أنواع السموم الفطرية التي تؤثر في الأنسجة النباتية.

المراجع

- Achor D S., S. Nemec and R. A. Baker.1993. Effects of *Fusarium solani* naphthazarin toxins on the cytology and ultrastructure of rough lemon seedlings. *Mycopathologia*.123:117–126.
- Aducci, P., Federico, R., and Ballio, A.1980. Interaction of a high molecular weight derivative of fusicoccin with plant membranes. *Phytopath.Medit.* 19:187-188.
- Amusa, NA.1991.Extraction, characterization and bioassay of metabolites of some plant pathogenic species of *Colletotrichum*.Ph.D thesis, University of Ibadan, Nigeria 210 pp.
- Baker, B., Zambryska P, Staskawicz B, Dinesh-Kumar SP.1997. Signaling in Plant-Microbe Interactions. *Science*. 276:726-733.
- Barasch, I., Mor, H., Netzer, D., and Kashman, Y.1981.Production of zinniol by *Alternaria dauci* and its phytotoxic effect on carrot. *Physiol. Plant Path.* 19:7-16.
- Briquet M, Vilret D, Goblet JP, Mesa M, Eloy MC.1998. Plant cell membranes as biochemical targets of the phytotoxin helminthosporol. *J. Bioenerg. Biomembr.* 30:285-295.

Ilgen, P., Maier, FJ., Schäfer, W. 2008. Trichothecenes and lipases are host induced and secreted virulence factors of *Fusarium graminearum*. Cereal Research Communications. 36 (Suppl. B): 421–428.

Kim YW, Sharma RP, Eisner Y. 1991. Effects of T2-toxin and its congeners on membrane functions of cultured human fibroblasts. Mycotoxin Res. 7:19–28.

Li X, Lin H, Zhang W, Zou Y, Zhang J, Tang X, Zhou JM. 2005. Flagellin induces innate immunity in nonhost interactions that is suppressed by *Pseudomonas syringae* effectors. Proc.Natl.Acad.Sci USA.102:12990–12995.

Macri, F., and Vianello, A., 1979. Photodynamic activity of cercosporin on plant tissues. Plant Cell Environ. 2:267-271.

Mandala SM, Thornton RA Fromer BR, Curotto JE, Rozdilsky W, Kurtz MB, Giacobbe RA, Bills GF, Cabello MA, Martin I, Pelaez F, Harris GH. 1995. The discovery of australifungin, a novel inhibitor of sphinganine N-acyltransferase from *Sporormiella austalis*. J.Antibiotics. 48:349–356.

Mezzetti B., R. Capasso, A. Evidente, F. A. Hammerschlag, R. H. Zimmerman, G. Cristinzio and P. Rosati. 1994. Interaction of Partially Purified Phytoxins from *Phytophthora cactorum* on Apple Cell Plasma Membrane. J. Phytopathol.142:219–226.

Scheffer RP, Briggs P.1981. A perspective of toxin studies in plant Pathology In Toxin in Plant Disease (Durbin, R.D. ed) P.1-17. Academic Press New York.

Singleton, V. L., and Bohonos, N., 1964. Chemical characterization of the mold product decumbin. Agric. biol. Chem. 28:77-81.

Singleton, V. L., Bohonos, N., and Ullstrup, A. J., Decumbin, 1958. A new compound from a species of Penicillium. Nature. 181:1072-1073.

Turner, JG.1986. Activities of ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase and glutamine synthetase in isolated mesophyll cells exposed to tabtoxin. Physiol Mol. Plant Pathol. 29:59-68.

Vurro, M. and B.E. Ellis,.1997. Effect of fungal toxins on induction of phenylalanine ammonia-lyase activity in elicited cultures of hybrid poplar. Plant Sci. 126:29–38.

Wang H., J. Li, R. M. Bostock and D. G. Gilchrist.1996. Apoptosis: A Functional Paradigm for Programmed Plant Cell Death Induced by a Host-Selective Phytotoxin and Invoked during Development. Plant Cell. 8:375–391.

Yamazaki, S.A., Okubo, A., Akiyama, Y., and Fuwa, K.1975. Cercosporin, a novel photodynamic pigment isolated from *Cercospora kikuchii*. Agric. biol. Chem. 39:287-288.

الفصل السابع

نبذة تعریفیة عن تقانة النانو

محولات الطاقة الضوئية Optical transducers

محولات متحسس الكتلة Mass sensitive transducers

تطبيقات النانوتکنولوجی في تحطیم السموم الفطریة

نبذة تعريفية عن تقانة النانو

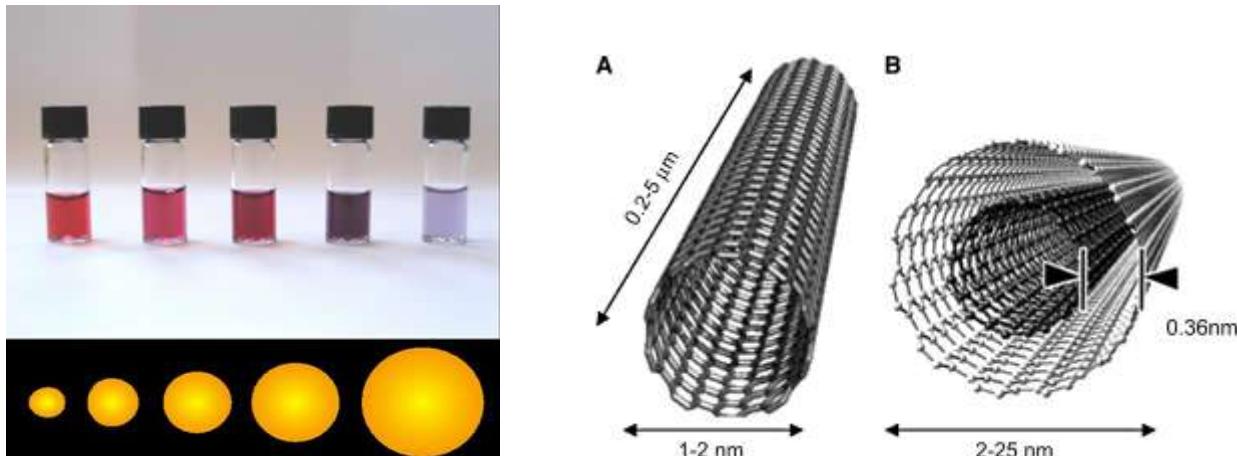
تقانة النانو هي العلم الذي يهتم بدراسة معالجة المادة على المقياس الذري والجزيئي، تهتم تقانة النانو بأبتكار تقنيات ووسائل جديدة تقادس أبعادها بالنانومتر وهو جزء من ألف من микرومتر أي جزء من المليون من الميليمتر. عادة تتعامل تقنيات النانو مع قياسات بين 0.1 إلى 100 نانومتر أي تتعامل مع تجمعات ذرية تتراوح بين خمس ذرات إلى ألف ذرة. وهي أبعاد أقل كثيراً من أبعاد البكتيريا والخلية الحية.

ان للتطور التقني الهائل في القرن العشرين الذي هو السمة الفريدة، ولقد ودعناه قبل بضع سنوات، وقد أجمع الخبراء على أن أهم تطور تقني في النصف الأخير من القرن الحالي هو اختراع إلكترونات السيليكون أو الترانزستور، فقد أدى تطويرها إلى ظهور ما يسمى بالشرايح المصغرة أو الـ (MicroChips)، والتي أدت إلى ثورة تقنية في جميع المجالات مثل الاتصالات والحاسوب والطب وغيرها. ففي عام 1950 لم يوجد سوى التلفاز الأبيض والأسود، وكانت هناك فقط عشرة حواسيب في العالم أجمع. ولم تكن هناك هواتف نقالة أو ساعات رقمية أو الإنترنэт، كل هذه الاختراعات يعود الفضل فيها إلى الشرايح المصغرة، وقد أدى ازدياد الطلب عليها إلى انخفاض أسعارها بشكل كبير مما سهل في دخولها لتصنيع جميع الإلكترونات الاستهلاكية التي تحيط بنا اليوم. وخلال السنوات القليلة السابقة، بُرِزَ إلى الأضواء مصطلح جديد ألقى بظله على العالم وأصبح محط إهتمام بشكل كبير، هذا المصطلح هو "تقانة النانو". تعتبر مجالات علوم المواد والاتصالات مع علوم الفيزياء، الهندسة الميكانيكية والهندسة الحيوية والهندسة الكيميائية تشكل اختصاصات فرعية متعددة تبحث في مجال خواص المادة على هذا المستوى الصغير.

تعد هذه التقانة الوعادة والتي تبشر بقفزة هائلة في جميع فروع العلوم، ويرى المتفائلون أنها ستؤدي بظلالها على كافة مجالات الطب الحديث والاقتصاد العالمي والعلاقات الدولية وحتى

الحياة اليومية لفرد العادي فهي وبكل بساطة ستمكننا من صنع أي شيء نتخيله وذلك عن طريق صف جزيئات المادة إلى جانب بعضها البعض بشكل لا نتخيله وبأقل كلفة ممكنة، فلنتخيل حواسيباً خارقة الأداء يمكن وضعها على رؤوس الأقلام والدبابيس، ولننتخيل أسطولاً من روبوتات النانو الطبية والتي يمكن لنا حقنها في الدم أو ابتلاعها لتعالج الجلطات الدموية والأورام والأمراض المستعصية. تكمن صعوبة تقانة النانو في مدى إمكانية السيطرة على الذرات بعد تجزئة المواد المكونة منها. فهي تحتاج إلى أجهزة دقة جداً من جهة حجمها ومقاييسها وطرق رؤية الجزيئات تحت اجهزة الفحص. كما أن صعوبة التوصل إلى قياس دقيق عند الوصول إلى مستوى الذرة يعد من الصعوبات التي تواجه هذا العلم الجديد الناشئ. بالإضافة ما يزال هناك جدل ومخاوف من تأثيرات تقنيات النانو،

استخدمت المواد والمركبات النانوية مثل أشباه الموصلات وأسلاك البوليمر نانوية، ومن الجسيمات النانوية (أنابيب كربون نانوية، جسيمات سيليكا نانوية، معادن نبيلة نانوية، رفاقات ذهب نانوية، جسيمات بولимер نانوية). استخدمت هذه المواد في تطبيقات المحسسات الحيوية Biosensor.



أشكال جزيئات نانوية المستخدمة لبعض التطبيقات في علم النانوتكنلوجي. يمين- أنابيب كARBON نانوية. يسار- جزيئات ذهب نانوية حيث يختلف لون الذهب حسب جزيئاته من اللون البنفسجي للجزيئات الكبيرة ويتردج إلى اللون الأحمر للجزيئات الأصغر.

يمكن تطبيق تكنولوجيا النانو في أجهزة الاستشعار المحوله او الثابتة، ان تطوير المتحسينات وتطبيقاتها شجع بسبب المزايا الممتازة التي تقدمها هذه المواد في اختزال حجم الأجهزة، والتحسينات التي تؤدي إلى الدقة العالية، وكذلك تصخيم الإشارة من خلال استخدام الجسيمات النانوية كمؤشرات، اذ تزيد من حساسية الأجهزة وتسمح أيضاً بأبتكار أنظمة جديدة متعدد الاستشعار. ان نسبة المساحة السطحية الى الحجم الذي تقدمه المواد النانوية يجعل حساسية اجهزة الكشف كفؤة للغاية ويمكن أن تسمح للكشف عن جزيء واحد الذي يعد مهم جداً في رصد الملوثات ومنها السموم. إن المزايا التي تقدمها تقنيات النانوتكنولوجى من الحجم الصغير والسرعات العالية وانخفاض استهلاك الطاقة وال الحاجة إلى جهد كهربائي منخفض لتحقيق نفس النتائج مقارنة مع مواد أشباه الموصلات الأخرى.

فقد أستخدمت البلورات النانوية في تطبيقات جديدة للمواد متاخرة الصغر (النانوية) من خلال ربطها او تركيبها مع الأجسام المضادة، هذه البلورات النانوية وجزيئات أخرى يمكن استخدامها في الكشف عن مواد مختلفة في نفس الوقت (الاستشعار متعدد).

وقد تم تطبيق طرق تحليل والكشف عن السموم الفطرية باستخدام جزيئات الذهب النانوية، اذ وضعت Xiulan AFB1 وزملائها طريقة للكشف عن AFB1، اذ طورت هذه التقنية من خلال ربط الأجسام المضادة لسم AFB1 مع جزيئات الذهب النانوية. وفي عام 2006 استخدم آن آخرون جزيئات الذهب وربطها بالسم لكي يصمم فحص جديد للتحليل والكشف عن الأفلاتوكسين B1. تعتبر جزيئات الذهب من السهل تطبيقها استخدامها في ربط الأجسام المضادة وإجراء الفحص بالاستعانة بتقنية الاليزا (ELISA)، إذ يتم الكشف عن المركبات المستهدفة من خلال متحسس وهو عبارة عن قطب كهربائي، ومن خلال تعزيز إشارة من قبل الأنزيم الذي يعطي إشارة الى سطح محول الكهروكيميائية الذي يحولها بدوره الى نتائج رقمية مقروءة.

إن التطور في إنتاج المتحسينات الدقيقة للكشف عن السموم الفطرية إزداد بسبب خصائصها الجاذبة العالية مما يجعلها حساسة في الكشف عن التراكيز المنخفضة للغاية.

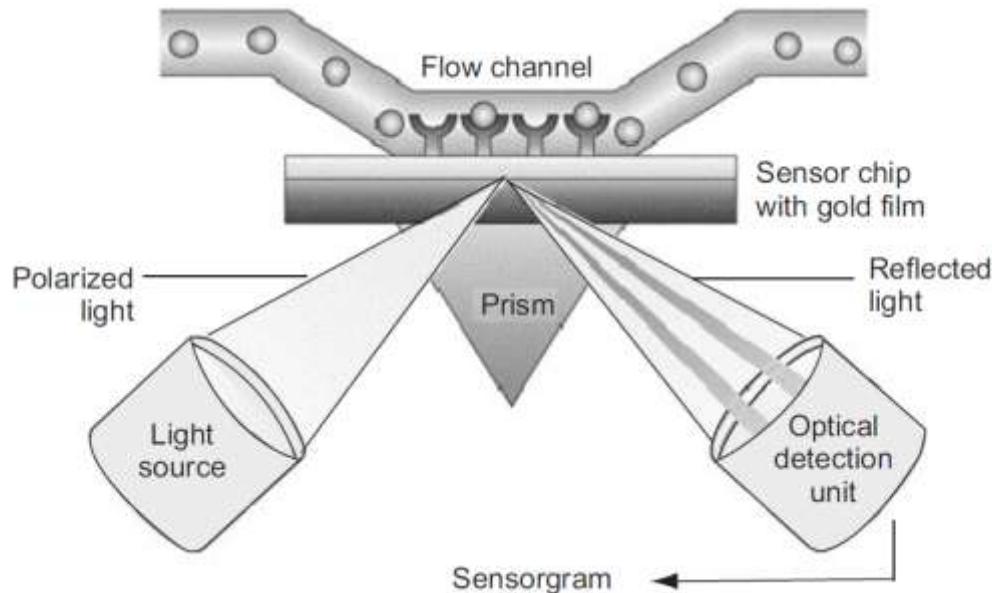
يتم تعريف المنسوب البيولوجي كجهاز محل احيائي يتكون من إدماج عناصر جزيئية مرتبطة أو متكاملة مع محوّلات كيموفيزيائية. حتى الان هناك خمسة أنواع من محوّلات مستخدمة في أجهزة المنسوب البيولوجي وتشمل: الكهروكيميائية، والكتلة الحساسة والمحوّل البصري او الضوئي ومحوّلات الطاقة المسرعية ومحوّلات الطاقة المغناطيسية.

اما منظمة الـ IUPAC أعطت تعريف اخر للمنسوب البيولوجي بأنه جهاز متكامل قائم بذاته، وهي قادرة على تزويدنا بالمعلومات الخاصة للتحليل الكمي أو شبه كمي وتستخدم عنصر التعريف البيولوجي (مستقبلات البيوكيميائية) التي يتم الاحتفاظ في إتصال مباشر مع محوّلات العنصر.

محوّلات الطاقة الضوئية Optical transducers

تعتمد هذه التقانة في الكشف عن السموم الفطرية على المنسوبات الحيوية بأعتماد ظاهرة التألق والتحليل الطيفي للدليل الموجي المرئي و (Surface Plasmon Resonance SPR)، حيث ان المبدأ المستخدم في الكشف عن السموم الفطرية هو محوّلات الطاقة الضوئية التي تستشعرها المتحسسات وتحول هذه الاشارات الى ارقام يمكن الاستفاده منها لمعرفة تركيز ونوع السم. تعد تقنية الـ SPR الاوسع استخداما، حيث يعتمد اساس عملها على التفاعل بين الجزيئية المستهدفة (السم) والمستقبل وبدون الحاجة الى مركبات معلمة، المستقبل عادة مرتبط بسطح المنسوب الاحيائي، ارتباط الجزيئية المستهدفة بالمستقبل يعمل على تغييرات في معامل الانكسار الضوئي وبالتالي يمكن المتنفس من استقبال وتحويلها الى ارقام يمكن قرائتها. يعتبر جهاز BiaCoreTM الذي يعتمد في عمله على المنسوب الاحيائي وهو الأكثر استخداما، والذي يعتمد في عمله على تقنية SPR- based optical transducer، ذو نظام تحكم اوتوماتيكي مبرمج من قبل جهاز كومبيوتر، رقاقة المتنفس تحوي أربعة قنوات لغرض تحليل العينات منها واحد تعتبر كمقارنة. الرقاقة مطلية بطبقة من الذهب ذو قابلية على الارتباط بطيف واسع من الجزيئات. حيث يمكن الكشف عن عدة سموم بهذه الطريقة، إذ استغلت إمكانية ارتباط السم مع الجسم المضاد الذي حفظه من خلال

ربط السم او الجسم المضاد على سطح الرقاقة باستخدام مواد كيميائية تعمل على تثبيتها على السطح، وبما ان التفاعل بين السم والجسم المضاد المحفز ضده يمكن عكسها (فك الارتباط) فقد امكن تصنيع رقاقة تتمكن من الكشف عن عدة سموم فطرية في نفس العينة، بالإضافة الى امكانية استخدام الرقاقة عدة مرات.



جهاز الـ SPR- based optical transduce المستخدم في الكشف عن السموم الفطرية.

محولات متحسس الكتلة Mass sensitive transducers

إن إستخدام أجهزة الاستشعار الكهروضغطية أو الصوتية بالاعتماد على إستخدام بلورات الكوارتز الدقيقة QCM، تشمل أجهزة الاستشعار كهروضغطية بلورة الكوارتز المغلفة بألكترونات الذهب، وهي تستخد بمتابة متحسسات دقيقة للتغيرات في كتلة على سطح المستشعر. أستخدمت هذه التقنية بشكل موسع في مجال الطب. استخدمت المتحسسات المناعية في مجسات للكشف عن السموم الفطرية، إذ تربط الأجسام المضادة للسموم الفطرية على أسطح بلورات الكوارتز، ويتم الكشف عن السم المستهدف وبعدة تقنيات منها استخدام مركب 3-mercaptopropionic acid (MPA)

بلورات الكوارتز لربط مصل دم البقر مع السم المستهدف BSA-Toxin على سطح البلورات والتي تتنافس مع السم Toxin الحر في العينة على موقع الأجسام المضادة للسم، ومن خلال إضافة إنزيم anti-IgG-horseradish peroxidase سوف يرتبط مع الجسم المضاد للـ Anti-Toxin، الإنزيم horseradish peroxidase سوف يعمل على أكسدة مركب 4-chloro-1-naphthol وبيروكسيد الهيدروجين ينتج عنه مركب غير قابل للذوبان يستطيع سطح المحتسب للجهاز استشعار وتحويلة الى ارقام يمكن من خلالها كشف نوع وتركيز السم المستهدف. حساسية الكشف عن السموم بهذه الطريقة تصل الى 0.01-10.0 ميكغم/لتر.

تطبيقات النانوتكنولوجى في تحطيم السموم الفطرية

برز في الأونة الأخيرة علم مهم اطلق عليه علم النانوتكنولوجى، دخل هذا العلم في معظم نواحي الحياة كالطب والهندسة والميكانيك والكمبيوتر وغيرها، وكان لعلم السموم الفطرية نصيب منها، إذ أستغلت هذه التكنولوجيا الحديثة في إبتكار مواد قادرة على إدماص وتحطيم السموم الفطرية. أوضحت الدراسات إلى إشتقاق مركب من معدن الطين المونتموريوليت وباستخدام تقنية النانو تم تحويلة الى دقائق نانوية متاخرة الصغر لها القابلية على الارتباط بسموم الأفلاتوكسين والزيراليون والدي اوكتي نيفالينول. كما اظهرت دراسة الى أن الزيوليت والطين لها مقدرة عالية على الارتباط بسموم الأفلاتوكسين وأختزال امتصاص السم من قبل الحيوانات. بينت دراسة الى استخدام جزيئات الماس النانوية لأدماص السموم الفطرية داخل الأمعاء والجهاز الهضمي، حيث لازال البحث في قيد التطوير.

المراجع

- Binder, E. M. 2007. Managing the risk of mycotoxins in modern feed production. *Animal Feed Science and Technology*. 133:149–166.
- Borisov S.M. and Wolfbeis O.S. 2008. Optical Biosensors. *Chem. Rev.* 108 (2): 423–461.
- Cooper, M A. 2002. Optical biosensors in drug discovery. *Nature Reviews Drug Discovery*. 1:515–528.
- Cooper, M.A. and V.T Singleton. 2007. A survey of the 2001 to 2005 quartz crystal microbalance biosensor literature: applications of acoustic physics to the analysis of biomolecular interactions. *J. Molec. Recognit.* 20:154–184.
- EFSA. 2009. Proceeding of Conference on Nanotechnology for a sustainable economy, Prague June 2-5, 2009, pub European Commission<ftp://ftp.cordis.europa.eu/pub/nanotechnology/docs/enf_2009_proceedings_en.pdf>.
- Gaag, VD, S Spath, H Dietrich, E Stigter, G Boonzaaijer, T Osenbruggen, and K Koopal. 2003. Biosensors and multiple mycotoxin analysis. *Food Control*. 14:251–254.

Gibson N., Z. Fitzgerald, T.-J. Luo, O. Shenderova, V. Grichko, V. Bondar, A. Puzur and D. Brenner. 2007. Nanodiamonds for Detoxification. *Nanotech.* 2: 713–716.

Jin X, X Jin, X Liu, L Chen, J Jiang, G Shen, and R Yu. 2009. Biocatalyzed deposition amplification for detection of aflatoxin B1 based on quartz crystal microbalance. *Anal. Chim. Acta.* 645:92–97.

Jones R. L. 2004. *Soft Machines: Nanotechnology and Life.* Oxford, UK: Oxford University Press.

Ligler, FS. and CR Taitt. 2008. *Optical Biosensors: Today and Tomorrow.* 2nd edition, Elsevier BV, Amsterdam, The Netherlands, 712.

Liu, Y., Z Qin, X Wu and H Jiang. 2006. Immune-biosensor for aflatoxin B1 based bio-electrocatalytic reaction on micro-comb electrode. *Biochemical Engineering Journal* 32: 211–217.

Logrieco, A., DW Arrigan, K Brengel-Pesce, P Siciliano, and IE Tothill. 2005. Microsystems technology solutions for rapid detection of toxigenic fungi and mycotoxins. *J. of Food Additives and Contaminants.* 22:335–344.

Mogilnaya OA., AP. Puzyr., AV. Baron., VS. Bondar. 2010. Hematological Parameters and the State of Liver Cells of Rats After Oral Administration of Aflatoxin B1 Alone and Together with Nanodiamonds. *Nanoscale Res Lett.* 5: 908–912

Shi, YH., ZR. Xu, JL. Feng, and CZ. Wang. 2006. Efficacy of modified montmorillonite nanocomposite to reduce the toxicity of aflatoxin in broiler chicks. Animal Feed Science and Technology 129: 138–148.

Thévenot, DR, K Toth, RA Durst, and GS Wilson. 1999. Electrochemical biosensors: Recommended definitions and classification. Pure and Applied Chemistry. 71: 2333-2348.

Tudos, A.J., ER Lucas, and EC Stigter. 2003. Rapid surface plasmon resonance based inhibition assay of deoxynivalenol. J. Agric. Food Chem. 51:5843–5858.

Uludag, Y. and I.E Tohill. 2010. Development of a sensitive detection method for cancer biomarkers in human serum (75%) using a quartz crystal microbalance sensor and nanoparticles amplification system. Talanta. 82:277–282.

Wang, J. 2005. Nanomaterial– based electrochemical biosensors. Analyst. 130: 421-426.

Xiulan, S., Xiaolian, Z., Jian, T., Zhou, J. and Chu, F. S. 2005. Preparation of gold-labeled antibody probe and its use in immunochromatography assay for detection of aflatoxin B1. International Journal of Food Microbiology. 99:185-194.

Ying-hua, S., X. Zi-rong, F. Jian-lei, H. Cai-hong, X. Mia-sheng. 2005. In vitro adsorption of Aflatoxin Adsorbing Nano-additive for Aflatoxin B1, B2, G1, G2. Scientia Agricultura Sinica. 38(5):1069-1072.

الفصل الثامن

التغير المناخي والسموم الفطرية

التغيير المناخي والسموم الفطرية

ان التغيير المناخي الذي طرأ على مناخ الكرة الأرضية في الأونة الأخيرة هو نتيجة إبعاث غازات الدفيئة، والتي قد أثرت وبشكل كبير وواسع على انتشار وتوزيع الكائنات الحية المجهرية ومنها الفطريات المنتجة للسموم الفطرية. اتجهت العديد من البحوث والدراسات مؤخرا حول تأثير التغيير المناخي في مدى تلوث المحاصيل الزراعية بالسموم الفطرية، إذ أشارت دراسة الى أن أهم السموم الفطرية الملوثة لمحصول الذرة الصفراء في الولايات المتحدة الأمريكية هو Aflatoxins و Fumonisins DON، وهو إنعكاس لمدى إنتشار والتلوث بالفطريات المنتجة لهذه السموم الفطرية، فيمكن للتغيير المناخي أن يغير قابلية إنتشار وتوزيع فطر ما ينتج سموم فطرية نتيجة توافر الظروف الملائمة لانتشاره وتکاثره، بذلك يؤدي لتحول أهمية سم فطري ما من ثانوي الى سم فطري رئيسي. كما أن ظاهرة التغيير المناخي تؤثر في مدى انتشار وتوزيع الأفات الحشرية والغير حشرية (حلم) التي لها دور مهم وأساسي في نشر الفطريات السامة وخصوصا في المخازن وبالتالي اتساع احتمالية التلوث بالسموم الفطرية.

أصبح الأمن الغذائي قضية مهمة جدا في جميع أنحاء العالم، والآثار المحتملة للتغير المناخ على غلة ونوعية المحاصيل الزراعية الغذائية، وأثر ذلك في التلوث بالسموم الفطرية. تلقى هذا الموضوع إهتماما واسع وخصوصا من منظور تحليل المخاطر على الإنسان والحيوان. العديد من المحاصيل الأساسية (الحبوب، والمكسرات، والفواكه) يمكن تصاب وتسعمر من قبل أنواع من الفطريات Aspergillus Fusarium Penicillium و تنتج العديد من المركبات الثانوية السامة في الأجزاء الصالحة للأكل، هذه يمكن أن يكون لها تأثير كبير على صحة الإنسان والحيوان لأنها يمكن أن تكون مسببة للسرطان (مثل الأفلاتوكسين). تعتبر السموم الفطرية من المركبات المستقره حراريا، وبالتالي من الصعب التخلص منه أثناء

معالجة. وقد أدى هذا في وضع القوانين التشريعية الصارمة لحدود تواجد السموم الفطرية في أجزاء كثيرة من العالم على مجموعة واسعة من المواد الغذائية .

أن الزيادة المتوقعة في درجات الحرارة للسنوات القادمة نتيجة الإحتباس الحراري سوف يؤدي إلى ارتفاع متوقع في درجات الحرارة، ففي جنوب قارة أوروبا من المتوقع ارتفاع درجات الحرارة بين 4-5 درجة مئوية، وهذا سوف يؤدي إنخفاض إنتاج المحاصيل الزراعية نتيجة فترات جفاف طويلة، وزيادة مساحة الأراضي المتصرحة . أما دول أوروبا غرب الأطلسي فمن المتوقع ارتفاع درجات الحرارة بين 2-5 درجة مئوية والذي ينتج عنه صيف حار جدا وجاف. أما مناطق وسط أوروبا فزيادة درجات الحرارة بين 3-4 درجة مئوية سيؤدي إلى زيادة في هطول الأمطار. أما مناطق البحر الأبيض المتوسط فهي مصنفة ضمن الدول الحارة وقد حدث تغيير كبير ومتطرف في درجات الحرارة وهذا يؤثر في كمية غاز ثاني أوكسيد الكاربون ومعدل هطول الأمطار والذي بدوره قد يقود إلى تأثيرات في الحالة الفسلجية للنباتات بما في ذلك سطوح أوراق النبات والفتح والت berhasil الضوئي، وبالتالي تهيئتها للأصابة والغزو من قبل الآفات والمسربات المرضية. هناك أدلة علمية تشير إلى أن زيادة معدل ثاني أوكسيد الكاربون بين 600-700 ملغم/كغم ودرجات الحرارة 4 درجة مئوية سوف يؤثر في توزيع الفلورا الفطرية في محيط الحبوب أثناء فترة نضجها، وهذا قد يؤثر في استعمار الفطريات المنتجة للسموم الفطرية التي تلوث المنتجات الزراعية والأغذية.

في البلدان النامية التي تعاني من إجهاد الجفاف والتي تحاول الحفاظ على الأمن الغذائي، أدخلت زراعة محاصيل الذرة الصفراء وفستق الحقل بدلاً من زراعة الذرة البيضاء المتحملة للأجهاد الحراري والجفاف، هذا أدى إلى زيادة تلوث محصولي الذرة الصفراء وفستق الحقل بسموم الأفلاتوكسينات، كون هذين المحصولين غير متحمل للأجهاد المائي والحراري الذي جعله عرضة للأصابة بالفطريات المنتجة للسموم الفطرية، والتي تؤثر على جودة المحصول بشكل كبير وقابليته على الاستهلاك والتصدير.

وأوضح مثال لتغير المناخ أثر ذلك في تلوث المحاصيل بالسموم الفطرية، هو أن التغييرات في توزيع وأصابة والجذوب بالفطر *Fusarium* المسبب للأمراض اللatha و تلوث المحاصيل *F. graminearum* *F.culmorum* DON. شملت الدراسة الفطريين *F. culmorum* *F. graminearum* دور ذلك في تناوب زراعة هذه المحاصيل في اللذان يصيبان العديد من محاصيل الحبوب ودور ذلك في تناوب زراعة هذه المحاصيل في نفس الأرض او المنطقة .

أشارت دراسة للاعوام بين 2003-2004 الى تعرض مناطق جنوب ايطاليا الى ظروف جفاف شديد، والتي تشتهر بزراعة وبانتاج محصول الذرة الصفراء، وهو من المحاصيل الرئيسية في تغذية حيوانات ماشية الحليب، وجد ان الفطر *F. verticillioides* المنتج لسم الفيومونوزين كان الاكثر انتشار وتلويناً لمنتجات الذرة الصفراء، اذ ان درجات الحرارة بين 25-30 درجة مئوية كانت المثلث لانتاج السم بتراكيز عالية. كما ان ظروف الجفاف ودرجات الحرارة العالية هيأت بيئة مناسبة للفطر *A. flavus* الذي أصبح مشكلة حقيقة كبيرة كون الفطر ينمو في مدى واسع من درجات الحرارة 19-35°C، إذ شخصت بعض السلالات من الفطر تنمو في محتوى مائي في الحبوب يصل الى $a_w = 0.73$ ، وتنتج الأفلاتوكسين في محتوى مائي $a_w = 0.83$ ،اما الفطر *F. verticillioides* فينمو في محتوى مائي $a_w = 0.90$ وينتج سم الفيومونوزين بمحلى مائي $a_w = 0.93$. إن التغيير في المناخ يمكن ان يؤثر بشكل مباشر في تلوث المحاصيل الزراعية بالسموم الفطرية. وجد أن محصول فستق الحقل وتحت ظروف الجفاف تحصل تشظقات وصدوع في قرنياته تحت سطح التربة، وهذا بدوره يزيد من الاصابة بالفطر *A. flavus* والتلوث بسموم الأفلاتوكسين. كما أن الحصاد المتأخر لمحصول الذرة الصفراء يؤدي إلى تعرضه للرطوبة العالية نتيجة سقوط الامطار وبالتالي غزوها بالفطريات المنتجة للسموم الفطرية نتيجة زيادة المحتوى الرطوي في الحبوب.

تعتبر بذور القطن بشكل خاص عرضة للتلوث بسموم الأفلاتوكسين في المناطق الأكثر جفافاً في الولايات المتحدة الأمريكية. وقد تبين أن الظروف الحارة والرطبة تؤدي إلى

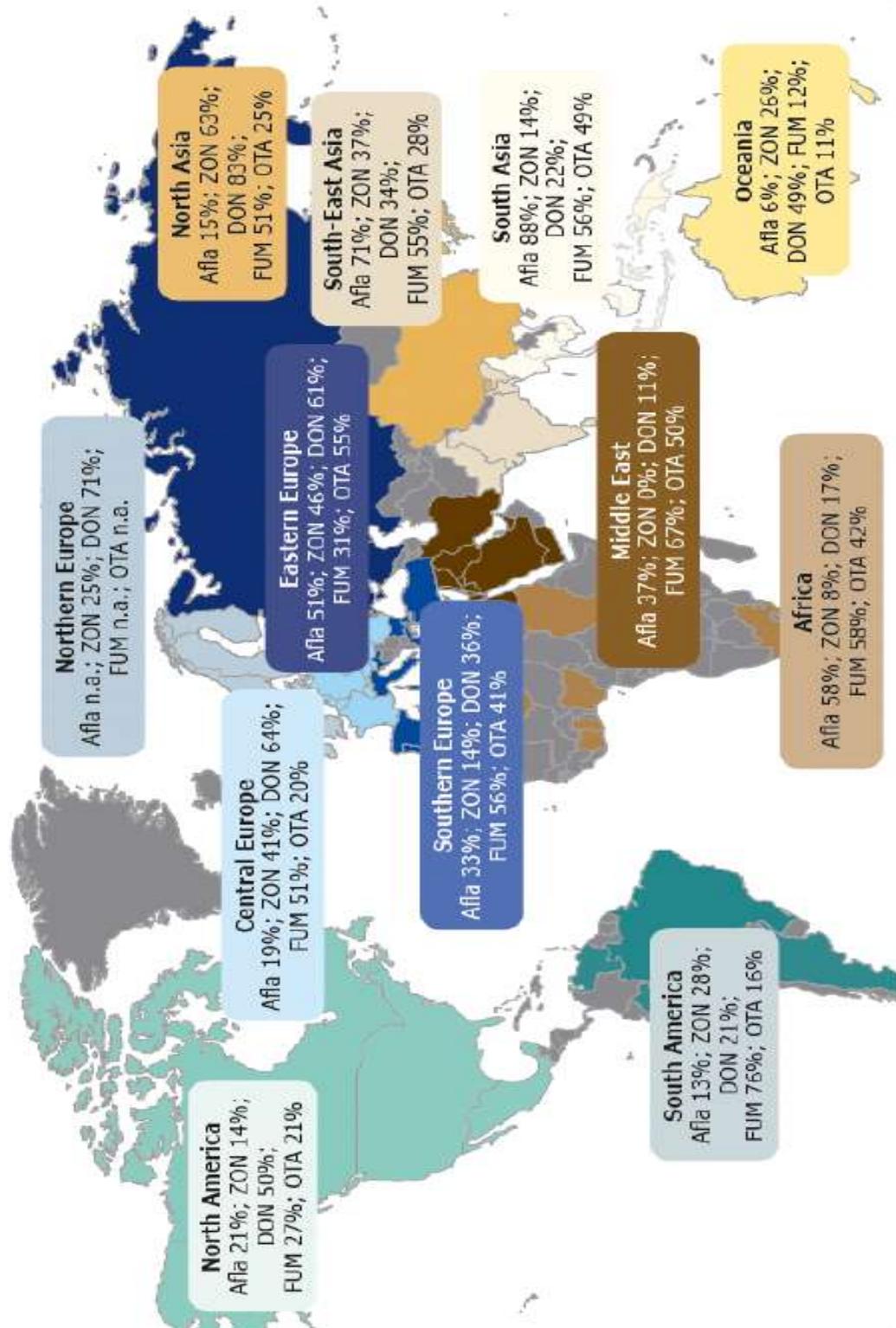
التلوث بشكل أعلى بالأفلاتوكسين في ولاية أريزونا وخاصة في بذور القطن المعدل وراثيا Bt CottenSeed والندى خلال الفترات الدافئة نسبيا قد أدت إلى زيادة الاصابة بالفطر *A. flavus* وبالتالي التلوث بالأفلاتوكسين.

ركزت العديد من الدراسات من خلال إستعراض المراجع والمعلومات المتاحة عن التغيير المناخي العالمي، وأثر ذلك في انتشار الفطريات السامة ومنتجاتها الثانوية، والذي يكون ذات صلة مباشرة مع انتشار وتوزيع أنواع الفطريات المعروفة في إنتاجها للسموم الفطرية على بعض المنتجات الزراعية الرئيسية التي لها علاقة مباشرة في الغذاء للبلدان النامية والمتقدمة. ان التغيير في عوامل المناخ يكون لها الأثر العميق في إنتشار وتوزيع ونمو الفطريات وإنتاج السموم الفطرية بشكل نسبي. أن المخاطر الرئيسية في البلدان المتقدمة تكون في المناطق ذات المناخات المعتدلة، ويستند هذا على درجات الحرارة إلى تزيد عن 30 درجة مئوية، والذي من شأنه أن يفضي إلى إنتاج سموم الأفلاتوكسينات والفيومونوزينات، وبالتالي زيادة مخاطر التلوث بهذه السموم الفطرية. أما في المناخات الباردة يعد التلوث بالسموم الفطرية مثل الباتيولين والأوكراتوكسين A الأكثر أهمية مقارنة منها بالظروف المناخية الأكثر دفئا والذي من شأنه أن يؤدي إلى استعمار جنس الفطر *Penicillium* وخاصة النوعين *P. verrucosum* و *P. expansum*.

ويعتقد أن في مناطق مثل أفريقيا والمناخات المدارية الأكثر سخونة والتي هي ذات فترات جفاف طويلة يكون لها تأثير كبير على كميات إنتاج المحاصيل الزراعية ومنتجاتها، كذلك اللجوء إلى تخزين المنتجات الزراعية لسد الاحتياجات الغذائية في فترات إغلاق الغذاء، وهذا يؤدي إلى أن يكون الغذاء أكثر فرصه للتعرض والتلوث بالفطريات وسمومها الفطرية. وسيؤدي ذلك إلى التأثير المباشر على الأمن الغذائي ونوعية الغذاء، والتعرض لمخاطر التسممات الفطرية وأثرها في صحة الإنسان.

توزيع وإنشار السموم الفطرية حسب الظروف البيئية في دول

العالم.



المراجع

- Bock CH, and Cotty PJ,.1999. The relationship of gin date to aflatoxin contamination of cottonseed in Arizona. *Plant Disease*. 83:279–285.
- Chakraborty S, and Newton AC.2011. Climate change, plant diseases and food security: an overview. *Plant Pathology*. 60:2–14.
- Cotty PJ, and Jaime-Garcia R.2007. Influences of the climate on aflatoxin producing fungi and aflatoxin contamination. *International Journal of Food Microbiology*. 119:109–115.
- European Commission.2006. Commission regulation (EC) 1881/2006 of 19 December 2006 setting maximum levels for certain contaminants in foodstuffs. *Official Journal of the European Union L364*, 5–24.
- Giorni P,Magan N, Pietri A, Bertuzzi T, and Battilani P.2007. Studies on Aspergillus Section Flavi isolated in northern Italy from maize. *International Journal of Food Microbiology*. 113:330–338.
- Magan N, and Baxter ES.1996. Effect of elevated Co₂ and temperature on the phyllosphere mycoflora of winter wheat flag leaves during ripening. *Annals of Applied Biology*. 129:189–195.

Mari n S, Sanchis V, and Magan N.1995. Water activity, temperature and pH effects on growth of *Fusarium moniliforme* and *F. proliferatum* isolates from maize. Canadian Journal of Microbiology. 41:1097–2005.

Miraglia M., Marvin HJ., and Kleter GA.2009. Climate change and food safety: an emerging issue with special focus on Europe. Food and Chemical Toxicology. 47:1009–1021.

Paterson RR., and Lima., N.2010. How will climate change affect mycotoxins in food. Food Research International. 43:1902–1914.

Sanchis V, and Magan N.2004. Environmental profiles for growth and mycotoxin production. In:Magan N, OlsenM, eds. Mycotoxins in Food: Detection and Control. Cambridge, UK: Woodhead Publishing Ltd, Pp. 174–189.

ملحق ١.

أهم أنواع السموم الفطرية الرئيسية الملوثة للمحاصيل الزراعية والأعلاف والأغذية والفطريات المنتجة لها.

السم الفطري	الفطر المنتج للسم
Acetoxyscirpenediol .1	<i>Fusarium moniliforme, F. equiseti, F. oxysporum, F. culmorum, F. avenaceum, F. roseum, and F. nivale</i>
Acetyldeoxynivalenol .2	<i>Fusarium moniliforme, F. equiseti, F. oxysporum, F. culmorum, F. avenaceum, F. roseum, and F. nivale</i>
Acetylneosolaniol .3	<i>Fusarium moniliforme, F. equiseti, F. oxysporum, F. culmorum, F. avenaceum, F. roseum, and F. nivale</i>
Acetyl T-2 toxin .4	<i>Fusarium moniliforme, F. equiseti, F. oxysporum, F. culmorum, F. avenaceum, F. roseum, and F. nivale</i>
Aflatoxin .5	<i>Aspergillus flavus, A. parasiticus, Penicillium puberulum</i>
Aflatrem .6	<i>Aspergillus flavus</i>
Altenuic acid .7	<i>Alternaria alternate</i>
Alternariol .8	<i>Alternaria alternate</i>
Austdiol .9	<i>Aspergillus ustus</i>
Austamide .10	<i>Aspergillus ustus</i>
Austocystin .11	<i>Aspergillus ustus</i>
Avenacein +1 .12	<i>Fusarium moniliforme, F. equiseti, F.</i>

<i>oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Beauvericin +2 .13
<i>Monographella nivalis</i>	Bentenolide .14
<i>Aspergillus ustus</i>	Brevianamide .15
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Butenolide .16
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Calonectrin .17
<i>Chaetomium globosum</i>	Chaetoglobosin .18
<i>Aspergillus carneus</i> , <i>A. terreus</i> , <i>Penicillium citrinum</i> , <i>P. hirsutum</i> , <i>P. verrucosum</i>	Citrinin .19
<i>Aspergillus terreus</i> , <i>Penicillium citreoviride</i>	Citreoviridin .20
<i>Chaetomium cochlioides</i>	Cochliodinol .21
<i>Acremonium crotocinigenum</i>	Crotocin .22
<i>Aspergillus clavatus</i>	Cytochalasin E .23
<i>Aspergillus versicolor</i>	Cyclopiazonic acid .24
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Deacetylcalonectrin .25
<i>Fusarium moniliforme</i> , and <i>F. nivale</i>	Deoxynivalenol diacetate .26
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Deoxynivalenol monoacetate .27

<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i>	Diacetoxyscirpenol	.28
<i>Aspergillus ochraceus</i>	Destruxin B	.29
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , <i>F. solani</i> , and <i>F. nivale</i>	Enniatins	.30
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , and <i>F. roseum</i>	Fructigenin +1	.31
<i>Aspergillus fumigatus</i>	Fumagilin	.32
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. avenaceum</i> , and <i>F. nivale</i>	Fumonisin B1	.33
<i>Fusarium moniliforme</i>	Fusaric acid	.34
<i>Fusarium moniliforme</i>	Fusarin	.35
<i>Alternaria</i> , <i>Aspergillus fumigatus</i> , <i>Penicillium</i>	Gliotoxin	.36
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , and <i>F. nivale</i>	HT-2 toxin	.37
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , and <i>F. nivale</i>	Ipomeanine	.38
<i>Penicillium islandicum</i>	Islanditoxin	.39
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , and <i>F. nivale</i>	Lateritin +1	.40
<i>Fusarium moniliforme</i>	Lycomarasmin +1	.41
<i>Aspergillus niger</i>	Malformin	.42
<i>Aspergillus spp.</i>	Maltoryzine	.43
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Moniliformin	.44
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F.</i>	Monoacetoxyscirpenol	.45

<i>roseum</i> , and <i>F. nivale</i>		
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. solani</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , and <i>F. roseum</i>	Neosolanol	.46
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F.</i> <i>oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F.</i> <i>roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Nivalenol	.47
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F.</i> <i>oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F.</i> <i>roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	NT-1 toxin	.48
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F.</i> <i>oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F.</i> , <i>F. solani</i> , <i>avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	NT-2 toxin	.49
<i>Aspergillus ochraceus</i> , <i>Penicillium viridictum</i>	Ochratoxin	.50
<i>Aspergillus niger</i>	Oxalic acid	.51
<i>Aspergillus clavatus</i> , <i>Penicillium</i> <i>expansum</i> , <i>Botrytis</i> , <i>P. roquefortii</i> , <i>P.</i> <i>claviforme</i> , <i>P. griseofulvum</i>	Patulin	.52
<i>Aspergillus ochraceus</i>	Penicillic acid	.53
<i>Penicillium crustosum</i>	Penitrem	.54
<i>Myrothecium roridum</i> , <i>M. verrucaria</i> , <i>Dendrodochium</i> spp., <i>Cylindrocarpon</i> spp., <i>Stachybotrys</i> spp.	Roridin E	.55
<i>Penicillium rubrum</i>	Rubratoxin	.56
<i>Penicillium</i> spp.	Rubroskyrin	.57
<i>Penicillium viridicatum</i>	Rubrosulphin	.58
<i>Penicillium brunneum</i> , <i>P. kloeckeri</i> , <i>P.</i> <i>rugulosum</i>	Rugulosin	.59

<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. solani</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Sambucynin +1	.60
<i>Stachybotrys chartarum</i> , <i>Trichoderma viridi</i>	Satratoxins, F,G,H	.61
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. solani</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Scirpentriol	.62
<i>Rhizoctonia leguminicola</i>	Slaframine	.63
<i>Aspergillus flavus</i> , <i>A. nidulans</i> , <i>A. versicolor</i> , <i>Penicillium rugulosum</i>	Sterigmatocystin	.64
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. solani</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	T-1 toxin	.65
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. culmorum</i> , <i>F. solani</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	T-2 toxin	.66
<i>Fusarium moniliforme</i> , <i>F. equiseti</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. roseum</i> , and <i>F. nivale</i>	Triacetoxyscirpenol	.67
<i>Trichoderma viride</i>	Trichodermin	.68
<i>Trichothecium roseum</i>	Trichothecin	.69
<i>Stachybotrys chartarum</i>	Trichoverrins	.70
<i>Stachybotrys chartarum</i>	Trichoverrols	.71
<i>Aspergillus clavatus</i>	Tryptoquivalene	.72
<i>Myrothecium verrucaria</i> , <i>Dendrodochium spp.</i> , <i>Stachybotrys chartarum</i>	Verrucarin	.73
<i>Aspergillus fumigatus</i> , <i>Stachybotrys chartarum</i>	Verruculogen	.74
<i>Trichophyton spp.</i> , <i>Penicillium viridicatum</i>	Viopurpurin	.75

<i>Aspergillus</i> spp. , <i>Penicillium aurantiogriseum</i> , <i>P. crustosum</i> , <i>P. viridicatum</i>	Viomellein .76
<i>Aspergillus fumigatus</i>	Viriditoxin .77
<i>Eurotium chevalieri</i>	Xanthocillin .78
<i>Fusarium culmorum</i> , <i>F. graminearum</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. roseum</i> , <i>F. moniliforme</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. equiseti</i> , and <i>F. nivale</i>	Yavanicin+1 .79
<i>Fusarium culmorum</i> , <i>F. graminearum</i> , <i>F. oxysporum</i> , <i>F. roseum</i> , <i>F. moniliforme</i> , <i>F. avenaceum</i> , <i>F. equiseti</i> , and <i>F. nivale</i>	Zearalenone .80

المراجع

Susan Lillard. 2004. Mycotoxin List . <http://www.moldhelp.org/content/view/457/>.

ملحق 2.

أنواع الفطريات والسموم الفطرية التي تنتجه في المواد الغذائية.

تواجد الفطر في الغذاء	الفطر المنتج للسم	نوع السم
يوجد	<i>Alternaria arborescens</i>	AAL-toxins (alperisins)
يوجد	<i>Aspergillus flavus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus parasiticus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus nomius</i>	
يوجد	<i>Aspergillus arachidicola</i>	
يوجد	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus pseudotamarii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus parvisclerotigenus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus bombycis</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus ochraceoroseus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus rambellii</i>	
لا يوجد	<i>Emericella venezuelensis</i>	Aflatoxins B1 and B2
لا يوجد	<i>Emericella olivicola</i>	
لا يوجد	<i>Emericella astellata</i>	
يوجد	<i>Aspergillus parasiticus</i>	Aflatoxins G1 and G2
يوجد	<i>Aspergillus nomius</i>	
يوجد	<i>Aspergillus arachidicola</i>	

يوجد	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus parvisclerotigenus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus bombycis</i>	
يوجد	<i>Aspergillus flavus</i>	Aflatremns
يوجد	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus parvisclerotigenus</i>	
يوجد	<i>Alternaria tenuissima</i>	
لا يوجد	<i>Alternaria alternata</i>	
يوجد	<i>Alternaria spp.</i>	
يوجد	<i>Botrytis aclada</i>	Alternariols
لا يوجد	<i>Penicillium coprophilum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium diversum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium verruculosum</i>	
لا يوجد	<i>Arachnoitus aureus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus terreus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus flocculosus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus insulicola</i>	
لا يوجد	<i>Emericella variecolor</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium concentricum</i>	Asteltoxin
لا يوجد	<i>Penicillium confertum</i>	

لا يوجد	<i>Penicillium formosanum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium tricolor</i>	
لا يوجد	<i>Ponchonia bulbilosa</i>	
لا يوجد	<i>Ponchonia suclasporia</i> ‘var. <i>catenata</i> ’	
لا يوجد	<i>Aspergillus puniceus</i>	Austocystins
يوجد	<i>Aspergillus ustus</i>	
لا يوجد	<i>Beauveria bassiana</i>	
يوجد	<i>Fusarium langsethiae</i>	
يوجد	<i>Fusarium poae</i>	
يوجد	<i>Fusarium sporotrichioides</i>	Beauvericin
لا يوجد	<i>Isaria cicadae</i>	
لا يوجد	<i>Isaria fumosorosea</i>	
لا يوجد	<i>Isaria japonica</i>	
لا يوجد	<i>Isaria tenuipes</i>	
يوجد	<i>Botrysphaeria rhodina</i>	
يوجد	<i>Macrophomina phaseolina</i>	Botryodiploidin
يوجد	<i>Penicillium brevicompactum</i>	
يوجد	<i>Penicillium paneum</i>	
يوجد	<i>Fusarium crookwellense</i>	Butenolide

يوجد	<i>Fusarium equiseti</i>	
يوجد	<i>Fusarium graminearum</i>	
يوجد	<i>Fusarium tricinctum</i>	
يوجد	<i>Byssochlamys fulva</i>	Byssotoxin
يوجد	<i>Byssochlamys fulva</i>	Byssochlamic acid
يوجد	<i>Byssochlamys nivea</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium cochlioides</i>	Chaetocin, chaetomin
لا يوجد	<i>Chaetomium globosum</i>	
لا يوجد	<i>Calonectria morganii</i>	Chaetocin, chaetomin
لا يوجد	<i>Chaetomium cochlioides</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium globosum</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium mollipileum</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium rectum</i>	
لا يوجد	<i>Cylindrocladium moridanum</i>	
لا يوجد	<i>Diplodia macrospora</i>	Chaetoglobosins A-J
لا يوجد	<i>Discosia</i> sp.	
يوجد	<i>Penicillium discolor</i>	
يوجد	<i>Penicillium expansum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium marinum</i>	
لا يوجد	<i>Diplodia macrospora</i>	Chaetoglobosin K

يوج	<i>Aspergillus terreus</i>	Citreoviridin
يوج	<i>Eupenicillium ochrosalmoneum</i>	
يوج	<i>Penicillium citreonigrum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium manginii</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium miczynskii</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium smithii</i>	
لا يوجد	<i>Ponchonia suclasporia</i> ‘var. <i>catenata</i> ’	
لا يوجد	<i>Aspergillus alabamensis</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus carneus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus hortai</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus niveus</i>	
لا يوجد	<i>Blennoria</i> sp.	
لا يوجد	<i>Clavariopsis aquatic</i>	
يوج	<i>Monascus purpureus</i>	Citrinin
يوج	<i>Monascus ruber</i>	
يوج	<i>Monascus</i> spp.	
لا يوجد	<i>Penicillium chrysazczii</i>	
يوج	<i>Penicillium citrinum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium decaturense</i>	

يوجد	<i>Penicillium expansum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium gorlenkoanum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium manginii</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium odoratum</i>	
يوجد	<i>Penicillium radicicola</i>	
يوجد	<i>Penicillium verrucosum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium westlingii</i>	
يوجد	<i>Penicillium glabrum</i>	Citromycetin
لا يوجد	<i>Penicillium vinaceum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium atrovenetum</i>	
يوجد	<i>Penicillium expansum</i>	Communesins
لا يوجد	<i>Penicillium marinum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium rivulorum</i>	
يوجد	<i>Penicillium islandicum</i>	Cyclochlorotine, islanditoxin
يوجد	<i>Aspergillus flavus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus lentulus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	Cyclopiazonic acid
يوجد	<i>Aspergillus oryzae</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus pseudotamarii</i>	

يوجد	<i>Aspergillus tamarii</i>	
يوجد	<i>Penicillium camemberti</i>	
يوجد	<i>Penicillium commune</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium dipodomyicola</i>	
يوجد	<i>Penicillium griseofulvum</i>	
يوجد	<i>Penicillium palitans</i>	
لا يوجد	<i>Drechslera dematioidea</i>	Cytochalasins A, B and F
لا يوجد	<i>Phoma</i> sp.	
لا يوجد	<i>Metarrhizium anisopliae</i>	Cytochalasins C and D
لا يوجد	<i>Zygosporium masonii</i>	
يوجد	<i>Aspergillus clavatus</i>	Cytochalasins E and K
لا يوجد	<i>Rosellinia necatrix</i>	
لا يوجد	<i>Phomopsis paspali</i>	Cylochalasin H
لا يوجد	<i>Nigrosabulum</i> sp.	Cylochalasin G
لا يوجد	<i>Phoma</i> sp.	Deoxaphomin, proxiphomin, protophomin
يوجد	<i>Talaromyces macrosporus</i>	Duclauxin
يوجد	<i>Aspergillus wentii</i>	
يوجد	<i>Cladosporium fulvum</i>	Emodin
لا يوجد	<i>Penicilliopsis clavariaformis</i>	

لا يوجد	<i>Penicillium brunneum</i>	
يوجد	<i>Penicillium islandicum</i>	
لا يوجد	<i>Phoma foveata</i>	
لا يوجد	<i>Talaromyces avellaneus</i> <i>(Hamigera avellanea)</i>	
يوجد	<i>Fusarium acuminatum</i>	
يوجد	<i>Fusarium arthrosporioides</i>	
يوجد	<i>Fusarium avenaceum</i>	
يوجد	<i>Fusarium compactum</i>	
يوجد	<i>Fusarium dimerum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium kyushuense</i>	
يوجد	<i>Fusarium langsethiae</i>	
يوجد	<i>Fusarium lateritium</i>	Enniatins
لا يوجد	<i>Fusarium merismoides</i>	
يوجد	<i>Fusarium oxysporum</i> f.sp. <i>batatas, melonis, lupini, pisi</i>	
يوجد	<i>Fusarium sambucinum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium scirpi</i>	
يوجد	<i>Fusarium torulosum</i>	
يوجد	<i>Fusarium tricinctum</i>	

يوجد	<i>Fusarium venenatum</i>	
لا يوجد	<i>Verticillium hemiptigerum</i>	
يوجد	<i>Claviceps paspali</i>	Ergot alkaloids
يوجد	<i>Claviceps purpurea</i>	
يوجد	<i>Penicillium islandicum</i>	Erythroskyrin
يوجد	<i>Aspergillus fumigates</i>	Fumigaclavines A, B and C
لا يوجد	<i>Fusarium acutatum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium andiyazi</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium anthophilum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium begoniae</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium brevicaudatum</i>	
يوجد	<i>Fusarium dlamini</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium fujikuroi</i>	Fumonisins B1, B2 and B3
لا يوجد	<i>Fusarium globosum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium napiforme</i>	
يوجد	<i>Fusarium nygamai</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium oxysporum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium phyllophilum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium polyphialidicum</i>	
يوجد	<i>Fusarium proliferatum</i>	

لا يوجد	<i>Fusarium pseudocircinatum</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium pseudonygamai</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium sacchari</i>	
يوجد	<i>Fusarium subglutinans</i>	
لا يوجد	<i>Fusarium thapsinum</i>	
يوجد	<i>Fusarium verticillioides</i>	
يوجد	<i>Aspergillus niger</i>	Fumonisins B2, B4 and B
يوجد	<i>Aspergillus fumigatus</i>	
لا يوجد	<i>Dichotomomyces cepii</i>	
لا يوجد	<i>Dichotomomyces spinosus</i>	Gliotoxin
لا يوجد	<i>Penicillium lilacinoechinulatum</i>	
لا يوجد	<i>Trichoderma virens</i>	
لا يوجد	<i>Hyalodendron</i> sp.	Hyalodendrin
يوجد	<i>Penicillium palitans</i>	Isofumigaclavins
يوجد	<i>Penicillium roqueforti</i>	
يوجد	<i>Penicillium islandicum</i>	Luteoskyrin
يوجد	<i>Fusarium acuminatum</i>	
يوجد	<i>Fusarium avenaceum</i>	Moniliformin
يوجد	<i>Fusarium oxysporum</i>	
يوجد	<i>Fusarium subglutinans</i>	

يوجد	<i>Fusarium verticillioides</i>	
يوجد	<i>Penicillium bialowiezense</i>	
يوجد	<i>Penicillium brevicompactum</i>	Mycophenolic acid
يوجد	<i>Penicillium carneum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium fagi</i>	
يوجد	<i>Penicillium roqueforti</i>	
لا يوجد	<i>Phaerosphaeria nodorum</i>	
يوجد	<i>Penicillium aurantiogriseum</i>	Nephrotoxic glycopeptides
يوجد	<i>Penicillium polonicum</i>	
لا يوجد	<i>Arthrinium aureum</i>	
يوجد	<i>Arthrinium phaerospermum</i>	
يوجد	<i>Arthrinium sacchari</i>	
يوجد	<i>Arthrinium saccharicola</i>	
لا يوجد	<i>Arthrinium sereanis</i>	
لا يوجد	<i>Arthrinium terminalis</i>	3-Nitropropionic acid
يوجد	<i>Aspergillus flavus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus oryzae</i>	
يوجد	<i>Aspergillus sojae</i>	
يوجد	<i>Mucor circinelloides</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium atrovenetum</i>	

يوجد	<i>Aspergillus carbonarius</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus cretensis</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus flocculosus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus lacticoffeatus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus melleus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus niger</i>	
يوجد	<i>Aspergillus ochraceus</i>	Ochratoxin A
يوجد	<i>Aspergillus ostianus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus persii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus petrakii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus pseudoelegans</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus roseoglobulosus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus sclerotioriger</i>	
يوجد	<i>Aspergillus sclerotiorum</i>	
يوجد	<i>Aspergillus steynii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus sulphureus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus westerdijkiae</i>	
يوجد	<i>Neopetromyces muricatus</i>	
لا يوجد	<i>Petromyces albertensis</i>	
يوجد	<i>Petromyces alliaceus</i>	

يوجد	<i>Penicillium nordicum</i>	
يوجد	<i>Penicillium verrucosum</i>	
يوجد	<i>Aspergillus flavus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	Paspaline, paspalicine, paspalinine
لا يوجد	<i>Aspergillus parvisclerotigenus</i>	
يوجد	<i>Claviceps paspali</i>	
يوجد	<i>Claviceps paspali</i>	Paspalitrem A and B
يوجد	<i>Aspergillus clavatus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus giganteus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus longivesica</i>	
يوجد	<i>Byssochlamys nivea</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium lapidosum</i>	
لا يوجد	<i>Paecilomyces saturatus</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium antarcticum</i>	Patulin
لا يوجد	<i>Penicillium atrovenetum</i>	
يوجد	<i>Penicillium carneum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium clavigerum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium concentricum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium coprobium</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium dipodomycicola</i>	

لا يوجد	<i>Penicillium estinogenum</i>	
يوجد	<i>Penicillium expansum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium formosanum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium gladioli</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium glandicola</i>	
يوجد	<i>Penicillium griseofulvum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium marinum</i>	
يوجد	<i>Penicillium paneum</i>	
يوجد	<i>Penicillium sclerotigenum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium vulpinum</i>	
لا يوجد	<i>Emericella foveolata</i>	
لا يوجد	<i>Emericella similis</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium shearrii</i>	Paxillin
لا يوجد	<i>Penicillium paxilli</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium thiersii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus auricomus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus bridgeri</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus cretensis</i>	Penicillic acid
لا يوجد	<i>Aspergillus flocculosus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus insulicola</i>	

يوجد	<i>Aspergillus melleus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus neobridgeri</i>	
يوجد	<i>Aspergillus ochraceus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus ostianus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus persii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus petrakii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus pseudoelegans</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus roseoglobulosus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus sclerotiorum</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus sulphureus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus westerdijkiae</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium baarnense</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium bovifimosum</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium egyptiacum</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium molle</i>	
لا يوجد	<i>Malbranchea aurantiaca</i>	
يوجد	<i>Neopetromyces muricatus</i>	
يوجد	<i>Penicillium aurantiogriseum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium brasiliанum</i>	
يوجد	<i>Penicillium carneum</i>	

يوجد	<i>Penicillium cyclopium</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium fennelliae</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium flavidostipitatum</i>	
يوجد	<i>Penicillium freii</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium herquei</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium jamesonlandense</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium matriiti</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium megasporum</i>	
يوجد	<i>Penicillium melanoconidium</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium neoechinulatum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium ochrochloron</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium persicinum</i>	
يوجد	<i>Penicillium polonicum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium radiatolobatum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium raistrickii</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium rolfssii</i>	
يوجد	<i>Penicillium scabrosum</i>	
يوجد	<i>Penicillium viridicatum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium antarcticum</i>	Penitrem A
يوجد	<i>Penicillium crustosum</i>	

يوجد	<i>Penicillium flavigenum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium glandicola</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium janczewskii</i>	
يوجد	<i>Penicillium melanoconidium</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium ochrochloron</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium radiatolobatum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium tulipae</i>	
يوجد	<i>Penicillium chrysogenum</i>	PR-toxin
يوجد	<i>Penicillium roqueforti</i>	
يوجد	<i>Penicillium albocoremium</i>	
يوجد	<i>Penicillium allii</i>	
يوجد	<i>Penicillium atramentosum</i>	
يوجد	<i>Penicillium carneum</i>	
يوجد	<i>Penicillium chrysogenum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium concentricum</i>	Roquefortine C
لا يوجد	<i>Penicillium coprobium</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium coprophilum</i>	
يوجد	<i>Penicillium crustosum</i>	
يوجد	<i>Penicillium expansum</i>	
يوجد	<i>Penicillium flavigenum</i>	

لا يوجد	<i>Penicillium glandicola</i>	
يوجد	<i>Penicillium griseofulvum</i>	
يوجد	<i>Penicillium hirsutum</i>	
يوجد	<i>Penicillium hordei</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium marinum</i>	
يوجد	<i>Penicillium melanoconidium</i>	
يوجد	<i>Penicillium paneum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium persicinum</i>	
يوجد	<i>Penicillium radicicola</i>	
يوجد	<i>Penicillium roqueforti</i>	
يوجد	<i>Penicillium sclerotigenum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium tulipae</i>	
يوجد	<i>Penicillium venetum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium vulpinum</i>	
لا يوجد	<i>Myrothecium roridum</i>	Roridins and verrucarins
لا يوجد	<i>Myrothecium verrucaria</i>	
يوجد	<i>Trichothecium roseum</i>	Roseotoxin B
يوجد	<i>Penicillium crateriforme</i>	Rubratoxins A and B
لا يوجد	<i>Aschersonia calendulina</i>	Rugulosin
لا يوجد	<i>Aschersonia samoensis</i>	

لا يوجد	<i>Endothia fluens</i>	
لا يوجد	<i>Endothia gyrosa</i>	
لا يوجد	<i>Hypocrella discoidea</i>	
لا يوجد	<i>Myrothecium verrucaria</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium allahabadense</i>	
يوجد	<i>Penicillium concavorugulosum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium brunneum</i>	
يوجد	<i>Penicillium islandicum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium radicum</i>	
يوجد	<i>Penicillium rugulosum</i>	
يوجد	<i>Penicillium tardum</i>	
يوجد	<i>Penicillium variabile</i>	
لا يوجد	<i>Sepedonium ampullosporum</i>	
يوجد	<i>Talaromyces wortmannii</i>	
يوجد	<i>Penicillium atramentosum</i>	Rugulovasins
يوجد	<i>Penicillium commune</i>	
يوجد	<i>Penicillium concavorugulosum</i>	
لا يوجد	<i>Stachybotrys chartarum</i>	Satratoxins
يوجد	<i>Claviceps purpurea</i>	Secalonic acid A, B, C, G
لا يوجد	<i>Phoma terrestris</i>	

لا يوجد	<i>Parmelia entotheichroa</i>	
يوجد	<i>Aspergillus aculeatinus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus aculeatus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus uvarum</i>	
يوجد	<i>Claviceps purpurea</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium egyptiacu</i>	
يوجد	<i>Penicillium chrysogenum</i>	Secalonic acid D and F
لا يوجد	<i>Penicillium confertum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium dendriticum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium isariiforme</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium krugeri</i>	
يوجد	<i>Penicillium oxalicum</i>	
يوجد	<i>Rhizoctonia solani</i>	Slaframin
يوجد	<i>Pithomyces chartarum</i>	Sporidesmins A-J
لا يوجد	<i>Aspergillus aureolatus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus ochraceoroseus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus rambellii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus togoensis</i>	Sterigmatocystin
يوجد	<i>Aspergillus versicolor</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium cellulolyticum</i>	

لا يوجد	<i>Chaetomium longicolleum</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium malaysiense</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium udagawae</i>	
لا يوجد	<i>Chaetomium virescens</i>	
يوجد	<i>Bipolaris sorokiniana</i>	
لا يوجد	<i>Emericiella acristata</i>	
لا يوجد	<i>Emericella aurantiobrunnea</i>	
لا يوجد	<i>Emericella bicolor</i>	
لا يوجد	<i>Emericella cleistominuta</i>	
لا يوجد	<i>Emericella dentata</i>	
لا يوجد	<i>Emericella discophora</i>	
لا يوجد	<i>Emericella echinulata</i>	
لا يوجد	<i>Emericella falconensis</i>	
لا يوجد	<i>Emericella foeniculicola</i>	
لا يوجد	<i>Emericella foveolata</i>	
لا يوجد	<i>Emericella fructiculosa</i>	
لا يوجد	<i>Emericella heterothallica</i>	
لا يوجد	<i>Emericella navahoensis</i>	
يوجد	<i>Emericella nidulans</i>	
لا يوجد	<i>Emericella olivicola</i>	

لا يوجد	<i>Emericella parvathecia</i>	
لا يوجد	<i>Emericella rugulosa</i>	
لا يوجد	<i>Emericella stella-maris</i>	
لا يوجد	<i>Emericella striata</i>	
لا يوجد	<i>Emericella venezuelensis</i>	
لا يوجد	<i>Humicola fuscoatra</i>	
يوجد	<i>Alternaria kikuchiana</i>	
يوجد	<i>Alternaria longipes</i>	
يوجد	<i>Alternaria tenuissima</i>	Tenuazonic acid
يوجد	<i>Aspergillus nomius</i>	
يوجد	<i>Phoma sorghina</i>	
يوجد	<i>Pyricularia oryzae</i>	
يوجد	<i>Aspergillus terreus</i>	
يوجد	<i>Penicillium echinulatum</i>	Territrems
لا يوجد	<i>Penicillium cavernicola</i>	
لا يوجد	<i>Trichoderma brevicompactum</i>	Trichodermin
يوجد	<i>Fusarium acuminatum</i> (type A)	
يوجد	<i>Fusarium crookwellense</i> (type B)	Trichothecenes
يوجد	<i>Fusarium culmorum</i> (type B)	

يوجد	<i>Fusarium graminearum</i> (typeB)	
يوجد	<i>Fusarium equiseti</i> (type A and B)	
يوجد	<i>Fusarium langsethiae</i> (type A)	
يوجد	<i>Fusarium poae</i> (type A and B)	
يوجد	<i>Fusarium sambucinum</i> (typeA)	
يوجد	<i>Fusarium sporotrichioides</i> (type A)	
يوجد	<i>Fusarium venenatum</i> (type A)	
يوجد	<i>Trichothecium roseum</i>	Trichothecin
يوجد	<i>Aspergillus clavatus</i>	Tryptoquivalins andtryptoquivalons
يوجد	<i>Aspergillus fumigatus</i>	
يوجد	<i>Penicillium aurantiogriseum</i>	Verrucosidin
يوجد	<i>Penicillium melanoconidium</i>	
يوجد	<i>Penicillium polonicum</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus caespitosus</i>	Verruculogen and fumitremorgins
يوجد	<i>Aspergillus fumigatus</i>	
لا يوجد	<i>Eupenicillium crustaceum</i>	
يوجد	<i>Neosartorya fischeri</i>	

يوج	<i>Penicillium brasiliannum</i>	
لايوج	<i>Penicillium mononematosum</i>	
لايوج	<i>Penicillium verruculosum</i>	Verruculotoxin
يوج	<i>Penicillium nordicum</i>	Viridic acid
يوج	<i>Penicillium viridicatum</i>	
لايوج	<i>Verticillium</i> sp.	Verticillins
يوج	<i>Penicillium aethiopicum</i>	Viridicatumtoxin
لايوج	<i>Penicillium brasiliannum</i>	
لايوج	<i>Aspergillus viridinutans</i>	
يوج	<i>Byssochlamys spectabilis</i> (anamorph is <i>Paecilomyces</i>) <i>variotii</i>	Viriditoxin
لايوج	<i>Penicillium mononematosum</i>	
لايوج	<i>Aspergillus auricomus</i>	
لايوج	<i>Aspergillus bridgeri</i>	
لايوج	<i>Aspergillus elegans</i>	Xanthomegnin, viomellein, vioxanthin
لايوج	<i>Aspergillus flocculosus</i>	
لايوج	<i>Aspergillus insulicola</i>	
يوج	<i>Aspergillus melleus</i>	
لايوج	<i>Aspergillus neobridgeri</i>	

يوجد	<i>Aspergillus ochraceus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus ostianus</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus persii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus petrakii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus roseoglobulosus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus sclerotiorum</i>	
يوجد	<i>Aspergillus steynii</i>	
لا يوجد	<i>Aspergillus sulphureus</i>	
يوجد	<i>Aspergillus westerdijkiae</i>	
-	<i>Eupenicillium javanicum</i>	
لا يوجد	<i>Microsporum cookie</i>	
يوجد	<i>Neopetromyces muricatus</i>	
يوجد	<i>Penicillium cyclopium</i>	
يوجد	<i>Penicillium freii</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium janthinellum</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium mariae-crucis</i>	
يوجد	<i>Penicillium melanoconidium</i>	
لا يوجد	<i>Penicillium tricolor</i>	
يوجد	<i>Penicillium viridicatum</i>	
لا يوجد	<i>Trichophyton megninii</i>	

لا يوجد	<i>Trichophyton rubrum</i>	
لا يوجد	<i>Trichophyton violaceum</i>	
يوجد	<i>Fusarium avenaceum</i>	
يوجد	<i>Fusarium crookwellense</i>	
يوجد	<i>Fusarium culmorum</i>	
يوجد	<i>Fusarium equiseti</i>	Zearalenone
يوجد	<i>Fusarium graminearum</i>	
يوجد	<i>Fusarium sambucinum</i>	
يوجد	<i>Fusarium semitectum</i>	
لا يوجد	<i>Zygosporium masonii</i>	Zygosporins D-G

المراجع

Sarah De Saeger. 2011. Determining Mycotoxins and Mycotoxicogenic Fungi in Food and Feed. Published by Woodhead Publishing Limited, UK. pp 427.

ملحق 3.

تحاول العديد من الوكالات الدولية وضع مقياس عالمي لتوحيد الحدود المسموح به لتوارد السموم الفطرية في المواد الغذائية سواء كانت للاستهلاك البشري أو الحيواني، لكن تعد هذه

عملية صعبة، لأن لكل بلد معايير واعتبارات تنظيمية واقتصادية وسياسية، إضافةً عوامل تتعلق بدقة عمليات التحليل لتحديد نسب التلوث بالسموم الفطرية في جميع البلدان وخصوصاً بلدان النامية.

إن تحديد الآثار السمية لمجموعة مختلفة من السموم الفطرية ولأنها تحدث في الطبيعة، لذا تعتبر مهمة ضخمة وربما من المستحيل، ولا سيما بالنظر إلى أنها قد تكون السموم الفطرية لم يتم اكتشافها وتحديد تركيبها. وبالإضافة إلى طبيعة التغذية وإدارة والظروف البيئية وأنواع الفطرية، جميعها أمور تلعب دوراً مساهماً في تحديد تأثير التداخلات بين أنواع السموم الفطرية على صحة الإنسان أو الحيوان.

سنن المفوضية الأوروبية عن توصياتها بشأن الحدود المقبولة أو المسموح بها للتلوث أعلاف الحيوانات أو مكوناتها بالسموم الفطرية، وقد حددت بعض أنواع السموم التي تعتبر الأكثر تلويناً للاغذية وهي (DON) deoxynivalenol و (ZEA) zearalenone و (OTA) ochratoxin A و (T-2) fumonisins .

قوانين دول الاتحاد الأوروبي

الحدود المسموح بها ملغم/كغم	المنتجات المعدة لتغذية الحيوانات ذات محتوى رطوي 12%.	نوع السم الفطري
	مكونات العلية (علف)	Deoxynivalenol
8	الحبوب ومنتجاتها ما عدا الذرة الصفراء	
12	منتجات الذرة الصفراء	
5	العلية الكاملة	
0.9	العلية الكاملة الخاصة بالخنازير	
2	العلية المخصصة للعجول والأغنام	

	الصغيرة	
	مكونات العليةقة	
2	الحبوب ومنتجاتها ما عدا الذرة الصفراء	
3	منتجات الذرة الصفراء	
	العلائق والمكملات الغذائية للعليةقة	Zearalenone
0.1	العليةقة الكاملة والمكملات الغذائية الخاصة بالخنازير الصغيرة	
0.25	العليةقة الكاملة والمكملات الغذائية الخاصة بالخنازير المعدة للتسمين	
0.5	العليةقة الكاملة والمكملات الغذائية الخاصة للعجول والأغنام والماعز	
	مكونات العليةقة	Ochratoxin A
0.25	الحبوب ومنتجاتها	
5	العليةقة والمكملات الغذائية	
0.05	العليةقة الكاملة والمكملات الغذائية الخاصة بالخنازير	
0.1	العليةقة الكاملة والمكملات الغذائية الخاصة بالدواجن	
	مكونات العليةقة	Fumonisin B1
60	حبوب الذرة الصفراء ومنتجاتها	+ B2
	العليةقة والمكملات الغذائية	
5	الخنازير والخيول والأرانب والحيوانات الأليفة	
10	الأسماك	

20	الدواجن والعجول والأغنام	
50	الحيوانات المجترة البالغة	
0.05	العليقه للأغنام والماعز والأبقار	Aflatoxin B1
0.005	لاماشية الحليب	
0.01	عجول التسمين والحملان	
1000	الأعلاف المعدة لتغذية الحيوانات	Ergo

الحدود المسموح بتوارد سوم الأفلاتوكسين في المواد الأولية التي تستخدم في الاستهلاك البشري.

المنتج	الحدود المسموح بها من سموم الأفلاتوكسين ميكغم/كغم	B1, B2, G1, G2	B1
الحبوب والمنتجات المصنعة المعدة للأستهلاك البشري المباشر أو الاستخدام كمكون في المواد الغذائية	4.0	2.0	
الحبوب بأسثناء الذرة الصفراء، المعدة للفرز أو المعاملة الحرارية قبل استهلاك البشري أو الاستخدام كمكون في المواد الغذائية	4.0	2.0	
الذرة الصفراء المعدة للفرز، أو المعاملة الحرارية، قبل استهلاك البشري أو	10.0	5.0	

الأستخدام كمكون في المواد الغذائية

قوانين دول الغير تابعة للاتحاد الأوروبي

حدود المسموح بها مكجم/كغم	نوع السم الفطري	المادة	البلد
10	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	عليقة للدواجن والخنازير الفتية، العجول، أفراخ الديك الرومي ، فراخ البط، والأبقار	صربيا و الجبل السود
50	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	أعلاف للثيران والأغنام والماعز	
20	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	أعلاف للخنازير والدواجن	
100	Ochratoxin A	أعلاف اكثـر من 50 كـغم مـعدـة لـلـخـنـازـيرـ الفـتـيـة	
200	Ochratoxin A	أعلاف الخنازير	
1000	Ochratoxin A	أعلاف الدواجن	
250	Ochratoxin A	علـفـ الدـاجـ بـيـاضـ	
300	Trichothecenes	أعلاف اكثـر من 50 كـغم مـعدـة لـلـخـنـازـيرـ دـوـاجـنـ وـعـجـولـ	
600	Trichothecenes	أعلاف الخنازير والثيران و الدواجن	
500	Zearalenone	أعلاف الخنازير الفتية اكثـر من	

		50 كغم	
1000	Zearalenone	أعلاف الخنازير الفتية	
3000	Zearalenone	أعلاف الأبقار والأغنام والماعز	
5000	Zearalanone	أعلاف الثيران	
100000	Zearalenone	علف الدجاج البياض	
200	Aflatoxin B1	بذور القطن، فستق الحقل، جوز الهند، حبوب الذرة الصفراء، بذور النخيل ومنتجاتها والمواد الخام	سويسرا
20	Aflatoxin B1	بذور القطن و فستق الحقل وجوز الهند، حبوب الذرة الصفراء، بذور النخيل ومنتجاتها كأعلاف حيوانية	
50	Aflatoxin B1	الأعلاف الأخرى والمواد الخام	
50	Aflatoxin B1	الأعلاف ومكملاتها للأبقار والأغنام والماعز، ما عدا حليب البقر والعجول والحملان	
30	Ochratoxin B1	الأعلاف التكميلية للخنازير والدواجن	
20	Ochratoxin B1	اعلاف للخنازير والدواجن	
5	Ochratoxin B1	المكملات الغذائية لمرضى من الأبقار والأغنام والماعز.	
10	Aflatoxin B1	مكملات غذائية واعلاف اخرى	

50	Aflatoxin B1	مكونات الاعلاف	تركيا
50	Aflatoxin B1	أعلاف مختلطة للحيوانات المجترة بـاستثناء صغار الحيوانات	
20	Aflatoxin B1	أعلاف مختلطة للدواجن ما عدا الافراخ	
10	Aflatoxin B1	أعلاف خليطة	
10	Aflatoxin B1	أعلاف مركبة للحيوانات غير المنتجة	اوكرانيا
25	Aflatoxin B1	أعلاف الدواجن	
50	Aflatoxin B1	أعلاف الأبقار في فترة الرضاعة، والخنازير لا يزيد عمرها عن 2 شهر	
100	Aflatoxin B1	أعلاف العجول والأغنام اكبر من 4 أشهر، وحيوانات التربية لاغراض انتاج اللحوم والتثیران	
40	Zearalenone	أعلاف الخنازير (الحوامل، والتجذية)، تربية الخنازير، الخنازير الذين بعمر أقل من 2 أشهر	
1000	Zearalenone	كسبة فول الصويا	
2000	Zearalenone	أعلاف الخنازير ذات وزن أقل من 50 كغم	
3000	Zearalenone	أعلاف الخنازير ذات وزن اكبر من 50 كغم	

1000	DON	أعلاف لجميع الحيوانات	
200	T-2 toxin	أعلاف للدجاج البياض واللحم	
250	T-2 toxin	أعلاف العجول والماشية كبيرة السن والثيران	

أمريكا اللاتينية

الحدود المسموح بها مكغم/كغم	نوع السم	المنتج	البلد
10	Aflatoxin B1	جميع الأعلاف	السلفادور
20	Aflatoxin B1	المكملات الغذائية للخنازير / الدواجن / الألبان الماشية وأعلاف الأبقار/ الماعز / الأغنام	
30	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	أعلاف حيوانية	سورينام
5000	Ochratoxin A	أعلاف حيوانية	الأوروغواي
450	Ergot alkaloids	أعلاف حيوانية	
Not detectable	Ergot alkaloids	أعلاف الخنازير وأناث الأرانب	

50	Aflatoxin B1 B2G1G2	جميع أنواع الأعلاف	بربادوس
50	Aflatoxin B1 B2G1G2	الأعلاف الحيوانية والمكونات: بذور القطن ، فستق الحقل والرز والشوفان ومخلفات أحشاء الطيور، الكاكاو، قصب السكر (بقايا اللب)، زهرة الشمس، والشعير، القمح، فول الصويا، الخميرة (قصب السكر)	برازيل
30	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	أعلاف كاملة للدواجن والماعز والأبقار	
10	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	أعلاف لجميع الحيوانات	
50	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	جميع المكونات المستخدمة في علف الحيوانات ما عدا فستق الحقل ومشتقاته، بذرة القطن ومشتقاتها والذرة الصفراء ومشتقاتها	شيلى
200	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	فستق الحقل ومشتقاته، بذرة القطن ومشتقاتها والذرة الصفراء ومشتقاته	
20	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الذرة الصفراء ومنتجاتها	كولومبيا
40	Aflatoxin B1	الذرة البيضاء	

	B2 G1 G2		
10	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	أعلاف الأرانب والأسماك	
20	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	أعلاف الدواجن، الكلاب، القطط، الأسماك	
50	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	أعلاف الأبقار والخنازير	
1000	Zearalenone	الذرة البيضاء	
50	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الذرة الصفراء	كاستريكا
5	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	جميع الأعلاف ومكوناته	كوبا
300	DON	جميع الأغذية	
200	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الحبوب لتسمين الأبقار وأعلاف الخنازير	مكسيك
0	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الأعلاف ماشية الحليب / الدواجن	
20	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	جميع المواد الغذائية	فنزويلا

آسيا والمحيط الهادئ

الحدود المسموح بها	نوع السم	المادة	البلد

مكغم/كغم			
50	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	الذرة الصفراء (المواد الخام)	تايوان
20	Aflatoxin B1	جميع مكونات الأعلاف	بنغلادش
	Aflatoxin B1 B2G1G2	الذرة الصفراء والأعلاف المخصصة للدواجن	
	Ochratoxin A	الذرة الصفراء و الأعلاف المخصصة للدواجن	
20	Aflatoxin B1	الأعلاف الحيوانية	الصين
20	Ochratoxin		
500	Fumonisins		
80	T-2 toxin		
100	Zearalenone		
500	Vomitoxin		
<=50	Aflatoxin B1	الذرة الصفراء، بذور فستق الحقل ، كسبة فستق الحقل ، كسبة اللفت، كسبة بذرة القطن	
<=30	Aflatoxin B1	كسبة فول الصويا	
<=10	Aflatoxin B1	الأعلاف ومركباتها للخنازير	
<=20	Aflatoxin B1	الأعلاف ومركباتها للخنازير في نهاية موسم	

		التربيبة	
<=10	Aflatoxin B1	أعلاف دجاج اللحم	
<=20	Aflatoxin B1	الأعلاف ومركباتها لدجاج اللحم والبياض	
<=10	Aflatoxin B1	الأعلاف ومركباتها لأفراخ بط اللحم	
<=15	Aflatoxin B1	الأعلاف ومركباتها لأفراخ بط البياض	
<=20	Aflatoxin B1	الأعلاف ومركباتها لطير السمان	
<=10	Aflatoxin B1	مراكزات أعلاف أبقار الحليب	
<=50	Aflatoxin B1	مراكزات أعلاف أبقار التسمين	
120	Aflatoxin B1	كسبة فستق الحقل المعدة للتصدير	الهند
20	Aflatoxin B1	علف مركبة لتربيبة الماشية (ما عدا العجول، الأبقار الحلوب) والخنازير (صغار الخنازير)، الدجاج (ما عدا الأفراخ و دجاج اللحم) السمان	اليابان
10	Aflatoxin B1	أعلاف مركبة لتغذية العجول وأبقار الحليب،	

		والخنازير، وأفراخ الدجاج ودجاج اللحم	
1000	Zearalenone	أعلاف الحيوانية	
1000	DON		
4000	DON	أعلاف مركبة للأبقار بعمر أكثر من 3 أشهر	
20	Aflatoxin B1	أعلاف أبقار للحم (بأستثناء العجول) والخنازير (بأستثناء الخنزير الصغير) والدواجن (بأستثناء الدجاج والسمان)	
200	Aflatoxin B1	أعلاف العجول وأبقار الحليب، الخنازير، دجاج اللحم	
20	Zearalenone	الأعلاف الحيوانية	
200	DON	أعلاف حيوانية بأستثناء العجول أصغر من 3 أشهر	
4000	DON	أعلاف العجول أكثر من 3 أشهر	
10	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	أعلاف العجول والدجاج والخنازير، دجاج اللحم	كوريا
200	Ochratoxin A	(مرحلة مبكرة) وماشية الحليب	

2 2000	Aflatoxin B1 Ochratoxin A	الأعلاف الحيوانية ما عدا المركبات	
50	Aflatoxin B1	مكونات العلف: البروتينات النباتية، والحبوب، والمنتجات الثانوية من الحبوب والمواد الغذائية	
50	Aflatoxin B1	أعلاف حيوانية	نيبال
20	Aflatoxin B1	مخاليط علفية	الفلبين
20	Aflatoxin B1	لب جوز الهند المجفف و منتجاته	
25	Aflatoxin	الأعلاف التجارية	
1000	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	أعلاف للأبقار والبط والخنازير والأغنام	اندونيسيا
200	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	كسبة السمسم وفستق الحقل والسلجم	
200	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الكسافا في علية الدواجن	

دول أمريكا الشمالية

الحدود المسموح بها مكغم/كغم	نوع السم	المادة	البلد

300	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	الذرة الصفراء و فستق الحقل و المنتجات المخصصة لتسمين الأبقار	USA
300	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	كسبة بذور القطن المعدة للأبقار والخنازير والدواجن المعدة لأنتاج اللحوم	
200	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	الذرة الصفراء أو فستق الحقل و المنتجات المخصصة لتغذية الخنازير	
100	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	الذرة الصفراء و فستق الحقل و المنتجات المخصصة لتربيه الأبقار، وتربيه الخنازير أو الدواجن البالغة	
20	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	الذرة الصفراء ومنتجات فستق الحقل، ومكونات العلف بأسثناء كسبة بذرة القطن	
20	Aflatoxin B1, B2, G1, G2	الذرة الصفراء ومنتجات الذرة الصفراء و كسبة بذرة القطن وغيرها من الأعلاف الحيوانية ومكونات الأعلاف المخصصة للحيوانات لأنتاج الحليب.	
5000	DON	الحبوب و منتجات الحبوب المستخدمة لتغذية الخنازير	
10000	DON	الحبوب ومنتجاتها المستخدمة في تغذية الأبقار والماشية المعدة لتسمين بعمر اكبر من أربعة أشهر	
10000	DON	الحبوب ومنتجاتها المستخدمة في تغذية الأبقار والماشية المعدة لأنتاج الحليب بعمر اكبر من أربعة أشهر	
30000	DON	الحبوب المعدة للتفطير والحبوب المخمرة	

		وجبات الغلوتين التي تغذى بها أبقار التسمين لانتاج اللحم وفضلاً عن استخدامها في تجريب الأبقار الحلوبيات بعمر أكبر من أربعة أشهر	
10000	DON	الحبوب و المنتجات الحبوب المستخدم في تغذية الدجاج	
5000	DON	الحبوب و المنتجات الحبوب المستخدمة في تغذية جميع أنواع الحيوانات الأخرى	
5000	Fumonisins B1, B2, B3	الذرة الصفراء ومنتجاتها المعدة لتغذية الخيول والأرانب	
20000	Fumonisins B1, B2, B3	الذرة الصفراء ومنتجاتها المعدة لتغذية الخنازير والأسمدة	
30000	Fumonisins B1, B2, B3	الذرة الصفراء ومنتجاتها المعدة لتربيه المجترات، وتربيه الدواجن وتربيه المرضعات الأبقار الحلوبيات والدجاج البياض	
60000	Fumonisins B1, B2, B3	أعلاف المركبات للحيوانات المعدة للذبح بعمر أكبر من 3 أشهر	
100000	Fumonisins B1, B2, B3	أعلاف الدواجن المعدة للذبح	
10000	Fumonisins B1, B2, B3	الأعلاف لجميع أنواع الحيوانات من الماشية وغيرها من الحيوانات الالية	
20	Aflatoxin B1 B2G1G2	جميع أنواع الأعلاف	كندا
2000	Ochratoxin A	أعلاف الخنازير والدواجن	
1000	T-2 toxin		

5000	DON	أعلاف العجول والدواجن	
100	HT-2 Toxin		
1000	DON	أعلاف الخنازير والعجول وأبقار الحليب	
3000	Zearalenone	أعلاف الخنازير	
2000	Diacetoxyscirpenol	أعلاف صغار الخنازير	
6000	Ergot alkaloids		
1000	Diacetoxyscirpenol	أعلاف الدواجن	
3000	Ergot alkaloids	أعلاف الماشية والأغنام والخيول	
9000	Ergot alkaloids	أعلاف لأفراخ الدجاج	

أفريقيا والشرق الأوسط

الحدود المسموح بها مكغم/كغم	نوع السم الفطري	المادة	البلد
50	Aflatoxin B1	منتجات فستق الحقل المستخدمة كأعلاف	سنغال
300	Aflatoxin B1	منتجات فستق الحقل المستخدمة كمكون للعلبة	

20	Aflatoxin B1 B2 G1G2	الأعلاف المحلية	سوريا
10	Aflatoxin B1 B2 G1G2	أعلاف الماشية	
5	Aflatoxin B1	الأعلاف	تنزانيا
10	Aflatoxin B1 B2 G1G2		
100	Aflatoxin B1 B2 G1G2	أعلاف الماشية	Cote d'Ivoire
10	Aflatoxin B1 B2 G1G2	الأعلاف جميعها	
38	Aflatoxin B1 B2 G1G2	الأعلاف كاملة للخنازير والدواجن باستثناء البط	
75	Aflatoxin B1 B2 G1G2	أعلاف الماشية والأغنام والماعز	
50	Aflatoxin B1 B2 G1G2	أعلاف ماشية الحليب	
10	Aflatoxin B1	أعلاف الدواجن والحيوانات	مصر
20	Aflatoxin B1 B2 G1G2		
15	Aflatoxin B1	كسبة بذور القطن	
20	Aflatoxin B1 B2 G1G2		
10	Aflatoxin B1	مخلفات الأسماك، والمجازر	

		اللحوm والعظام و الدم، بروتين وحيدة الخلية و مخلفات الرز ونخالة القمح مخصصة للأغنام والماعز والأبقار	
5 20	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1G2	المخصصة للدواجن ولصغار العجل والضأن، الأغنام والماعز المنتج للحليب	
10 20	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1G2	كسبة فول الصويا زهرة الشمس و بذور السمسم و الزيتون وكسب أخرى من البذور الزيتية المستخدمة في تغذية الأغنام والماعز والأبقار	ایران
5 20	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1G2	كسبة فول الصويا و زهرة الشمس و بذور السمسم و الزيتون والبذور الزيتية معدة لتغذية الدواجن والعجول والضأن وصغار والأغنام والماعز والأبقار المنتج للحليب	
5 20	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1G2	الذرة الصفراء المعدة لتغذية الأغنام والماعز والأبقار والدواجن والعجول والضأن وصغار الأغنام والماعز والأبقار المنتج للحليب.	
10	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	المركبات بما في ذلك الفيتامينات والمركبات المعدنية المعدة للأغنام	

		والماعز والأبقار	
5	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	المركزات بما في ذلك الفيتامينات والمركزات المعدنية المعدة للعجول والضأن وصغار الأغنام المنتج للحليب والماعز والأبقار	
10	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	المركزات و الفيتامينات والمركزات المعدنية المعدة للدواجن	
50 5000 100	Aflatoxin B1 DON T-2 Toxin	الأعلاف مخصصة للأغنام والماعز والأبقار	
5 1000 25	Aflatoxin B1 DON T-2 Toxin	أعلاف العجول والضأن وصغار والأغنام المنتج للحليب والماعز والأبقار	
10 20	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1 G2	تغذية كاملة مخصصة لدجاج البيض واللحم	
10	Aflatoxin B1	الأعلاف المخصصة لدجاج اللحم البالغ و افراخه	
5 20	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الأعلاف المخصصة لجميع أعمار الدجاج	
20 300	Aflatoxin Ochratoxin A	جميع أنواع الحبوب	الكيان الصهيوني

1000 Not given	DON Zearalenone T-2 toxin		
100 200	Diacetoxyscerpenol		
15 30	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1 G2	جميع الأعلاف	الأردن
50	Aflatoxin B1 Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الأعلاف جميعها (ما عدا فستق الحقل وجوز الهند والقطن، والذرة الصفراء ومنتجاتها)	المغرب
20	Aflatoxin B1	فستق الحقل وجوز الهند والقطن والذرة الصفراء ومنتجاتها	
50	Aflatoxin B1	الأعلاف المعدة للماشية والأغنام والماعز (باستثناء الحيوانات المنتجة للألبان، العجول والحملان)	
5	Aflatoxin B1	الأعلاف المعدة للحيوانات المنتجة للحليب	
10	Aflatoxin B1	الأعلاف المعدة للعجول وحملان	
20	Aflatoxin B1	الأعلاف المعدة للخنازير والدواجن (باستثناء الحيوانات صغريرة العمر)	
10	Aflatoxin B1	الاعلاف الأخرى	

50	Aflatoxin B1	الأعلاف التكميلية لتربيه الماشية والأغنام والماعز (باستثناء الحيوانات المنتجة للحليب والعجول والحملان)	
30	Aflatoxin B1	الأعلاف التكميلية للخنازير والدواجن (باستثناء الحيوانات صغيرة العمر)	
10	Aflatoxin B1	الأعلاف التكميلية الأخرى، وخصوصاً الحيوانات المنتجة للحليب	
10	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	فستق الحقل والذرة الصفراء وزبدة فستق الحقل	موزنبيق
10	Aflatoxin B1 B2 G1 G2	الحبوب والأعلاف	
Unknown	Aflatoxin B1	الأعلاف	
Unknown	Ochratoxin A	الذرة الصفراء	
Unknown	Zearalenone		
50	Aflatoxin B1	أعلاف الدواجن	نيجيريا
20	Aflatoxin B1	أعلاف الدواجن	عمان
10	Aflatoxin B1 G1	أعلاف الدواجن	زمبابوي

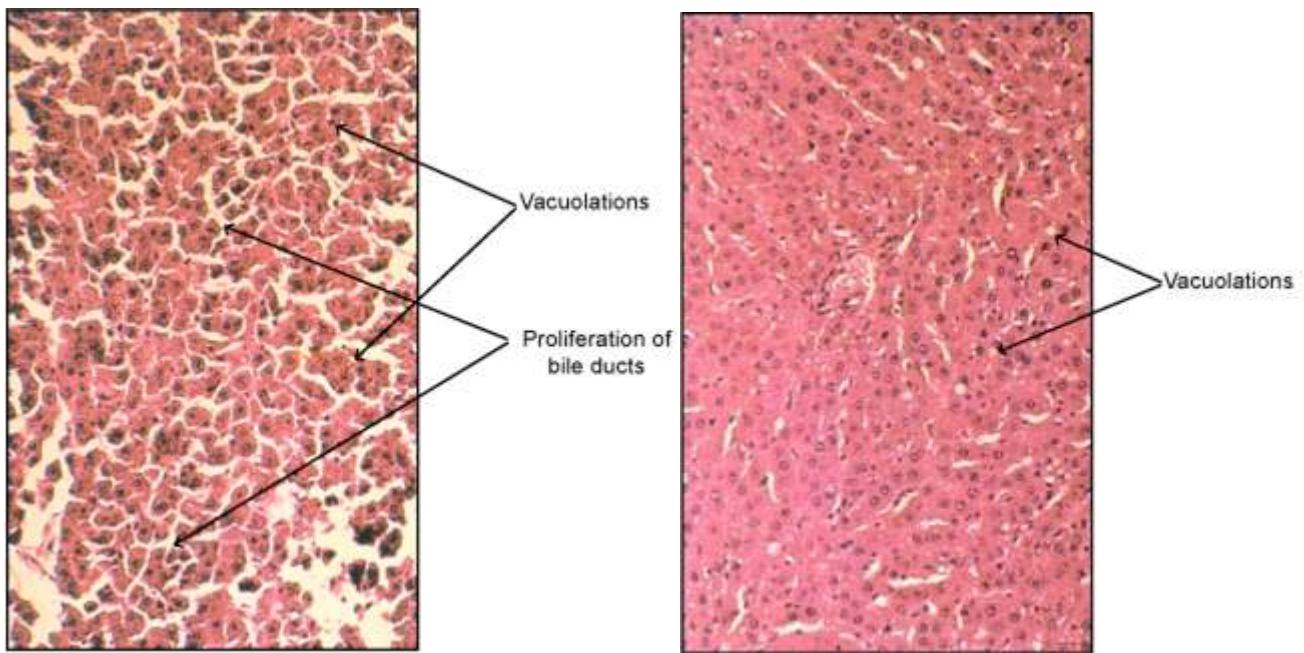
المراجع

Commission Recommendation of 17th August 2006 on the presence of deoxynivalenol, zearalenone, ochratoxin A, T-2 and HT-2 and fumonisins in products intended for animal feeding (2006/576/EC).

ملحق ٤.



صورة توضح تأثير سعوم الأفلاتوكسين في الكبد. الصورة على اليمين أعراض شحوب نتيجة زيادة نسبة الدهون في خلايا الكبد وهذا يؤدي إلى تنخر أو موت الخلايا في الكبد. والسبب الرئيسي لذلك هو أن الأفلاتوكسين التايسن تتفاعل سلباً مع بروتينات مختلفة في الخلايا، مما يؤدي إلى تثبيط أيض الكربوهيدرات والدهون وتخليق البروتين.



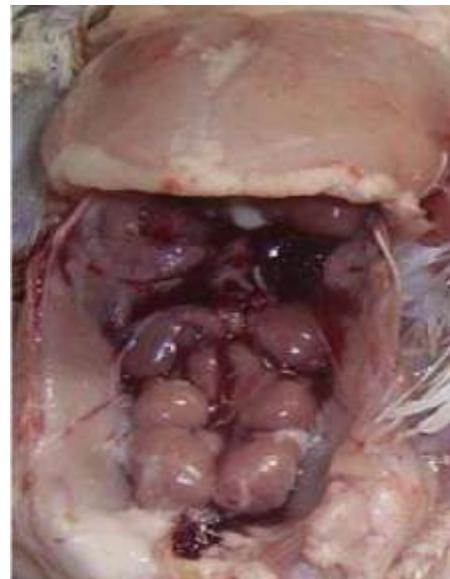
مقطع عرضي في كبد حيوان غذى على علقة ملوثة بسم الأفلاتوكسين B1 حيث نلاحظ تنخر ونزف في خلايا الكبد. الصورة على اليمين مقارنة (علقة غير ملوثة بالافلاتوكسين B1). الصورة على اليسار حيوان غذى على علقة ملوثة بسم الأفلاتوكسين B1 بتركيز 400 ميكغم/كغم.



طير دجاج غذى بعلقة ملوثة بسموم المنتجة من قبل الفطر *Fusarium*, صورة على اليسار حيث يلاحظ تنخر في تجويف فم الطير ولسانه. الصورة على اليمين تأكل في البطانة الداخلية للمريء.



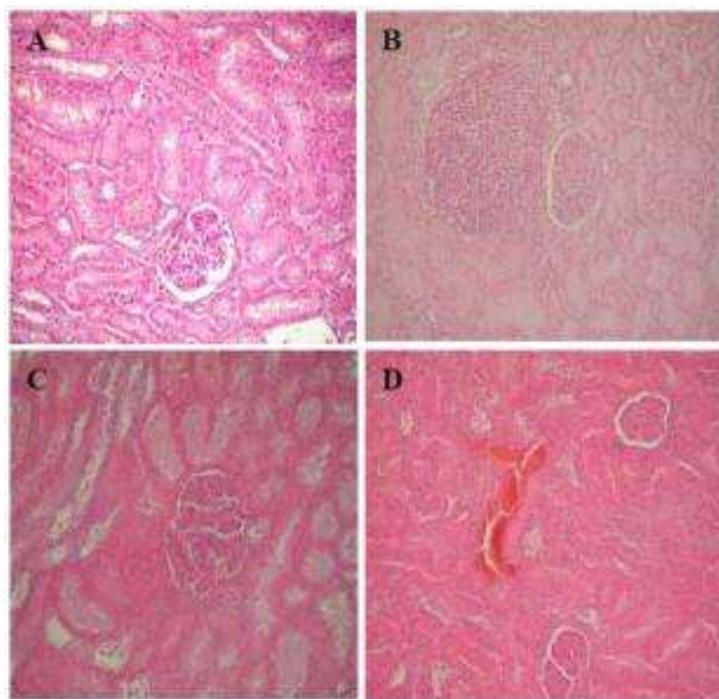
صورة توضح اعراض مرض الاستسقاء او الحبن Oedema disease وهي حالة مرضية تحدث أساساً في دجاج اللحم نتيجة التغذية على علقة ملوثة بسموم الأفلاتوكسين الذي يؤدي في النهاية إلى قصور في الدورة الدموية وإرتخاء في البطين الأيمن للقلب وتجمع سوائل في جوف الجسم (الاستسقاء) و يؤدي إلى موت الطير نتيجة القصور القلبي.



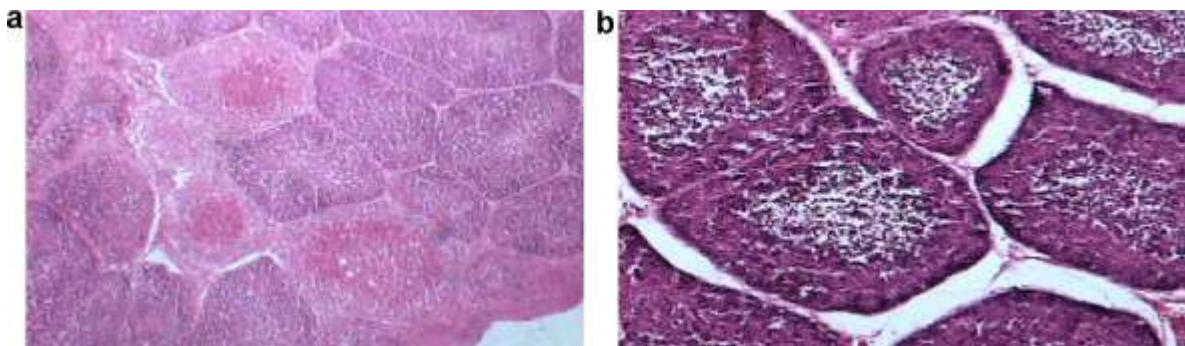
اعراض التسمم الحاد بسم الاوكراتوكسين على طيور الدجاج, تظهر اعراض ضرر, شحوب, تورم وتضخم الكلية.



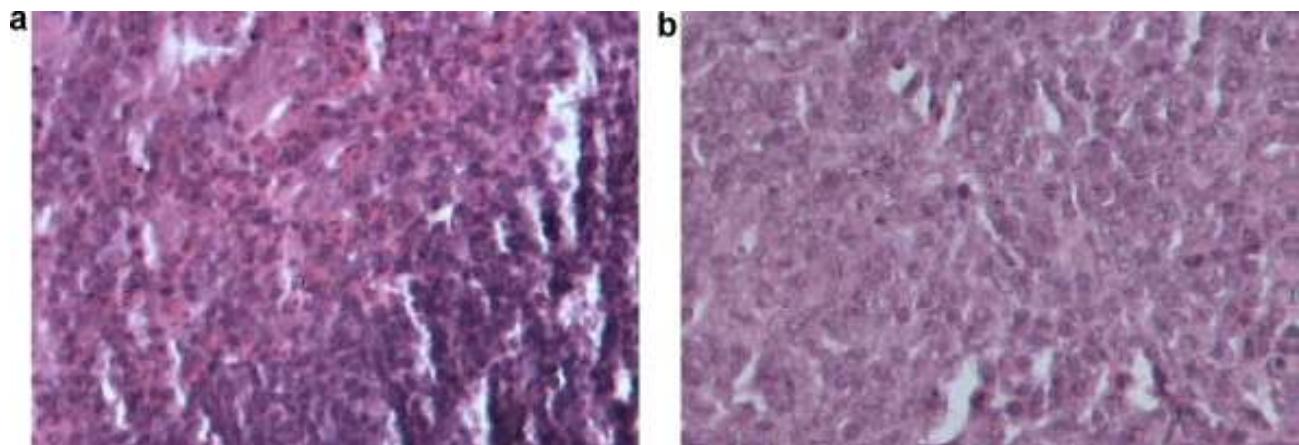
صورة توضح اعراض تشوهات في الجهاز الهضمي نتيجة التغذية على علقة ملوثة باسم الفيومونوزين، تمثل الأعراض تقرح بطانة الداخلية للقوانص وتكون بطانتها الداخلية خشنة وسميكه ، الصورة على اليمين والوسط تظهر طيور مغذاة بعلقة ملوثة بالسم. الصورة على اليسار مقارنة طيور مغذاة على علقة خالية من السم.



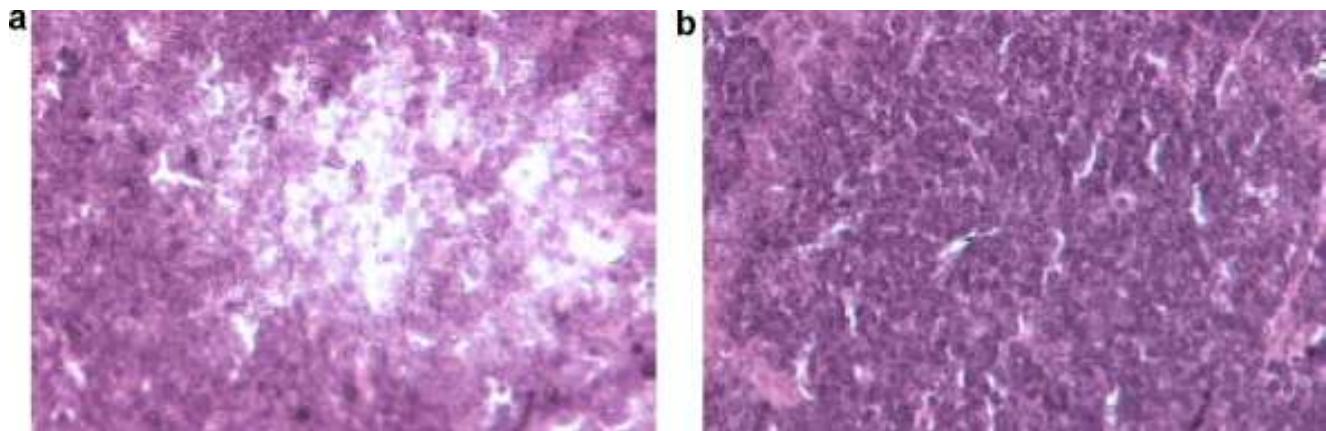
صورة توضح مقطع عرضي في كلية جرذان مغذاة على علقة ملوثة باسم الأوكراتوكسين.
(A) أعراض ضمور وتنكس فجوي في ظهارة خلايا النبيبات (B) التليف. (C) تنخر في خلايا النبيبات. (D) نزيف في خلايا اللحاء.



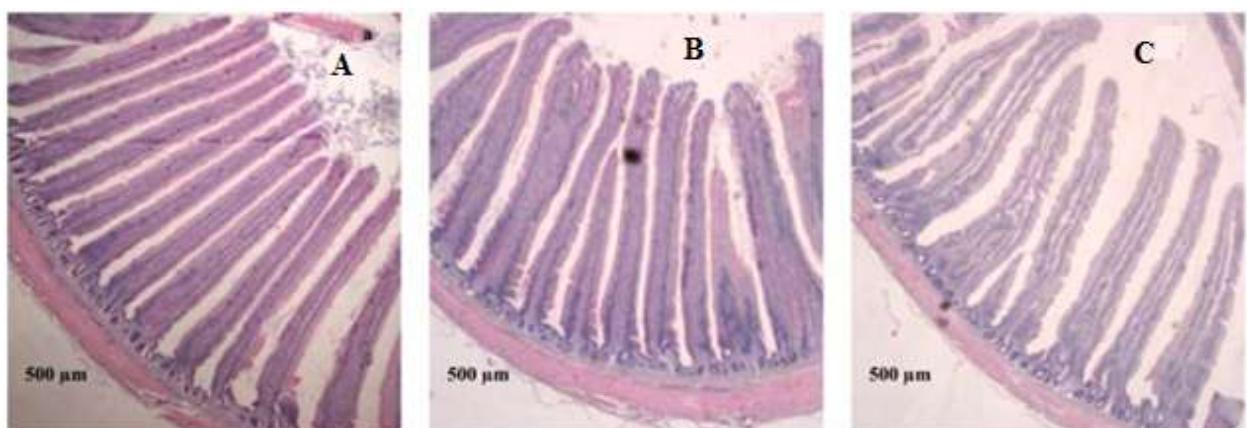
تأثير السموم الفطرية في الخلايا المفاوية لغدة بورسا مقطع عرضي في الغدة. الصورة (A) غدة سليمة. (B) غدة تظهر فيها أعراض ضمور للخلايا.



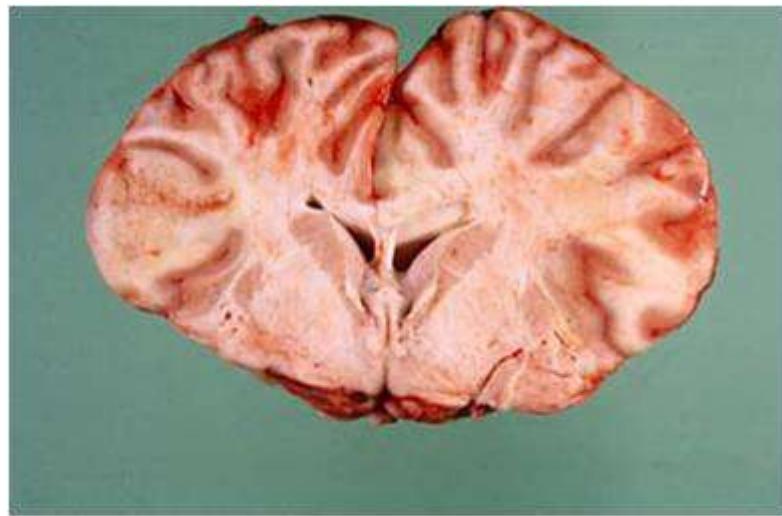
تأثير السموم الفطرية في خلايا الطحال. مقطع عرضي. (A) نزيف وتنخر في منطقة medulo-cortical. (B) - مقارنة سليم.



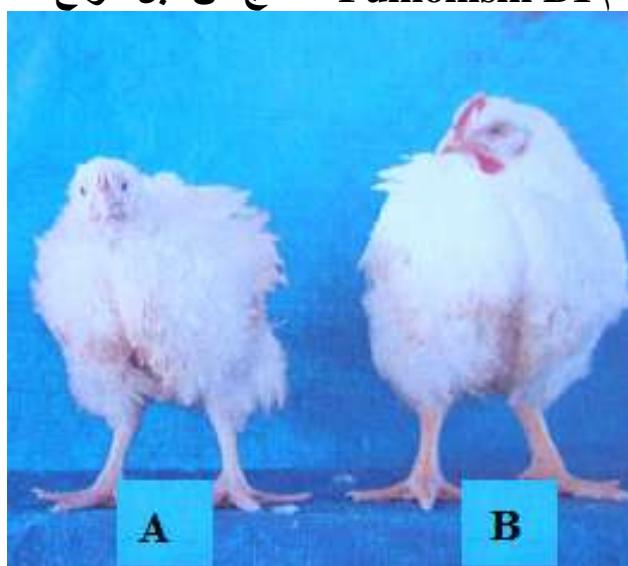
تأثير السموم الفطرية في الغدة الزعترية. مقطع عرضي. (A) ضمور ونضوب الخلايا المفاوية في منطقة اللحاء. (B) مقارنة سليم.



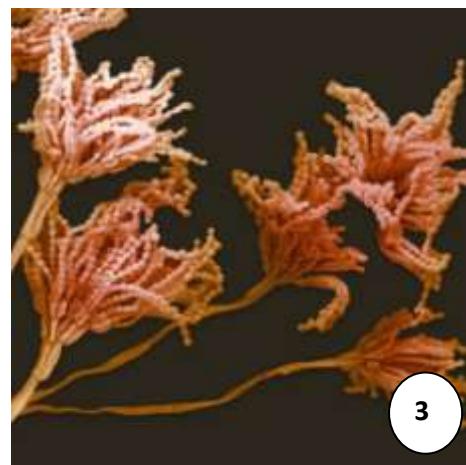
تأثير السموم الفطرية في الجهاز الهضمي لحيوانات التجربة في زغابات الإثنا عشر. (A) مقارنة حيوانات مغذاة على علقة خالية من السم زغابات سليمة. (C,B) حيوانات مغذاة على علقة ملوثة بالسمين Fumonisin و DON حيث يلاحظ ضمور وتآكل الزغابات.



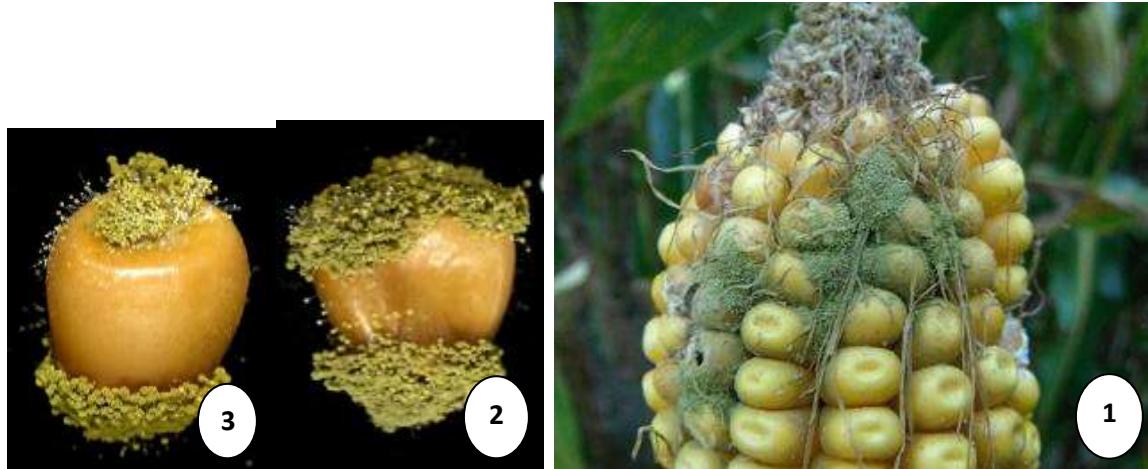
أعراض مرض leukocephalomalacia, حيث تظهر أعراض تنخر ونزف في تلافييف الدماغ.
يسبب عن التعرض لسم Fusarium spp المنتج من قبل انواع الفطر Fumonisin B1

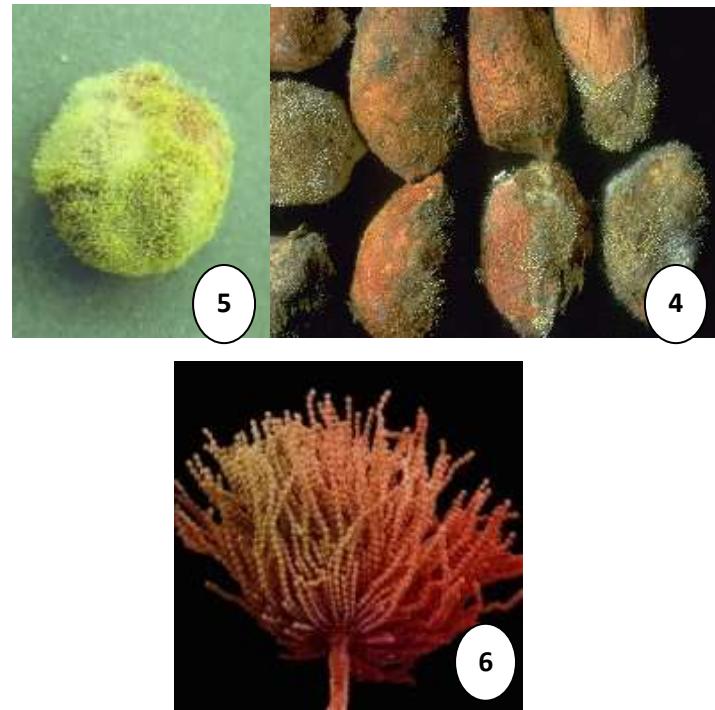


أعراض الخمول وإنخفاض الوزن على طيور دجاج اللحم. (A) طير مغذاة على علبة ملوثة بسم الأفلاتوكسين B1. (B) طير مغذاة بعلبة خالية من السم.



صورة توضح أصابات بالفطر *Penicillium spp.*. 1- ثمرة برتقال مصابة. 2- قطعة خبز مصابة. 3- شكل الفطر تحت المجهر $\times 1200$.

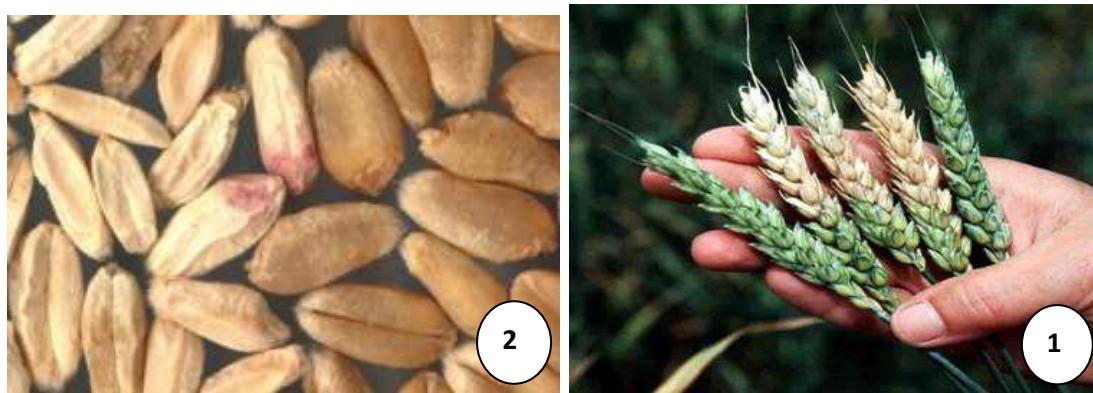




الصورة أعراض الأصابة بالفطر 1- عرنوص ذرة صفراء مصاب في الحقل. 2 و3- حبة ذرة صفراء ينمو عليها الفطر في المخزن. 4 و5- بذور فستق الحقل مصابة بالفطر. 6- الفطر تحت المجهر X 1200 .



صورة توضح أعراض تعفن عرانيص الذرة الصفراء المتسبب عن الأصابة بالفطر في الحقل.



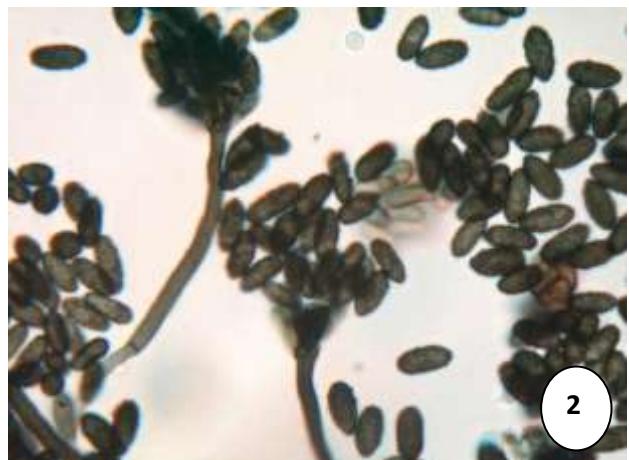
مرض لفحة السنابل على القمح المسبب عن الفطر *F. graminearum*. 1- أعراض الأصابة على السنابل. 2- أعراض الأصابة على الحبوب الناتجة. شكل الفطر تحت المجهر X1200.



مرض الأركوت على القمح المسبب عن الفطر *Claviceps purpurea*, لاحظ الاجسام الحجرية السوداء للفطر مكان الحبوب المصابة.



أعراض مرض Ergotism المسببة عن سموم الفطر *Claviceps purpurea*, وهي موت الأطراف التي تسبب الغفرينا.



2



1

العفن الأسود على جدران المنازل الداخلية المسبب عن الفطر *Stachybotrys chartarum*
1- جدار ينمو عليه الفطر. 2- الفطر تحت المجهر X1000.

المراجع

Commission Recommendation of 17th August 2006 on the presence of deoxynivalenol, zearalenone, ochratoxin A, T-2 and HT-2 and fumonisins in products intended for animal feeding (2006/576/EC).

Mycotoxins. Theory and General Concept

Edited by

Oadi Najim Ismail Matny

Assistant Professor/Plant Disease & Mycotoxin

Plant Protection Dept.

College of Agriculture-University of Baghdad

2014

Mycotoxins

Theory and General Concept

Edited by

Oadi Najim Ismail Matny

Assistant Professor/Plant Disease & Mycotoxin
Plant Protection Dept.
College of Agriculture-University of Baghdad

رقم الإيداع في دار الكتب والوثائق ببغداد () لسنة ٢٠١٣ م

بغداد - شارع المتبي
07901988784
E-mail:ahmedsemaa2012@yahoo.com

مطبعة الشيماء

2014