

جداً إلى درجة أن النباتات لا تكون مقاومة. فمثلاً تكون مقاومة البطاطس بفرط الحساسية لفيرس M البطاطس مصاحبة بانتشار شديد للفيرس تحت ظروف الحقل (عن Swiezynski 1994).

المقاومة النشطة : تكوين الفيتوالاكسينات

تعريف الفيتوالاكسينات

يقوم النبات بتمثيل مركبات معينة استجابة لأي محفز خارجي (سواء أكان كيميائياً، أم طبيعياً، أم بيولوجياً) بما في ذلك مسببات الأمراض، ويطلق على تلك المركبات اسم فيتوالاكسينات Phytoalexins، وهي التي تعد الأساس في حالات المقاومة الرأسية التي يتحكم فيها جين واحد.

وكان Muller (1956) قد أعطى الفيتوالاكسينات التعريف الأصلي على أنها "مضادات حيوية antibiotics تنتج من تفاعل نظامين حيويين - هما العائل والطفيل - وتؤدي إلى وقف نمو الكائنات الدقيقة الممرضة للنباتات": أما التعريف الحديث للفيتوالاكسينات فيقرر أنها مركبات مضادة للكائنات الدقيقة، ذات وزن جزيئي منخفض. تمثل وتتراكم في النباتات كنواتج أيضية ثانوية بعد تعرضها للكائنات الدقيقة، أو لمعاملات أو لظروف بيئية قاسية (Cruickshank 1980).

وتشتق كلمة Phytoalexin من الأصلين اليونانيين Phytos بمعنى نبات، و alexin بمعنى مركب عازل Wording off Compound.

كانت بداية اكتشاف الفيتوالاكسينات في عام 1940 بواسطة Müller & Börger اللذان قاما بعدوى سطح مقطوع لدرنات بطاطس بسلالة عديمة الضراوة avirulent من الفطر *Phytophthora infestans*. وأعقب ذلك - بعد فترة - بعدوى السطح المقطوع ذاته بسلالة ممرضة virulent من نفس الفطر. ولقد أدى ذلك إلى فشل السلالة الممرضة في إحداث الإصابة. ولقد كانت هذه المقاومة فعالة - كذلك - ضد فطريات أخرى. مثل *Fusarium caeruleum*. مما حدا بالباحثين إلى اقتراح أن مادة دفاعية (هي الفيتوالاكسين) كان لها دوراً في هذا الأمر.

ولقد كانت الخطوة التالية هى عزل الفيتوألوكسين، واستعمل لهذا الغرض أنصاف قرون الفاصوليا الخضراء التى أزيلت منها القرون، وكذلك أنصاف قرون مماثلة من البسلة الخضراء. وقد كللت تلك الدراسات بعزل Müller وجماعته للفيتوألوكسين: phaseollin من الفاصوليا بعد عداوها بالفطر *Monilinia fructicola* وذلك عام ١٩٦٢، ويعزل Cruickshank وجماعته للفيتوألوكسين: pisatin من البسلة بعد عداوها بعدد من الفطريات وذلك فى عام ١٩٦٣. ومنذ ذلك الوقت أمكن عزل عدة مئات من الفيتوألوكسينات، كان قرابة المائة منها من العائلة البقولية (عن Strange ١٩٩٣).

خصائص الفيتوألوكسينات

لخص Cruickshank (١٩٦٣) الحقائق التى توصلوا إليها من دراسته وجماعته على ال pisatin فيما يلى:

١ - عندما يلامس الكائن المرضى خلايا العائل فإنه يحدث بينهما تفاعل تتكون على أثره مادة - أطلق عليها اسم فيتوألوكسين - تمنع استمرار نمو الكائن المرضى فى أنسجة العائل، وهى - بمقتضى هذا التفاعل - أنسجة مفرطة الحساسية لهذا المسبب المرضى.

٢ - لا يحدث هذا التفاعل إلا فى الخلايا الحية فقط، ولكنه يؤدى إلى موتها.

٣ - إن المادة المتكونة نتيجة لهذا التفاعل هى مركب كيميائى، وربما تكون أحد نواتج عملية التحلل البيولوجى Necrobiosis التى تحدث لخلايا العائل.

٤ - لا يكون هذا الفيتوألوكسين متخصصاً فى مفعوله السام على الفطريات، وتختلف الفطريات فى مدى حساسيتها له.

٥ - يحدث نفس التفاعل فى كل من الأصناف المقاومة والقابلة للإصابة، ولكنه يكون أسرع فى الأصناف المقاومة بدرجة تسمح بوصول تركيز الفيتوألوكسين إلى المستوى المطلوب للتأثير فى المسبب المرضى قبل انتشاره فى النبات.

٦ - لا يحدث التفاعل إلا فى الأنسجة المصابة، والأنسجة المحيطة بها والقريبة منها فقط.

٧ - إن ما يورث هو حساسية خلايا العائل التى تحدد سرعة تكوين الفيتوألوكسين.

وتتراوح الجرعة المؤثرة EC_{50} من الفيتوأكسينات على الفطريات بين 10^{-3} و 10^{-6} مولار؛ وبذا فهي تعد مضادات فطرية ضعيفة نسبياً. ولا تتوفر أدلة على انتقال الفيتوأكسينات في النباتات؛ إلا إن سرعة تراكمها ومحدودية تكوينها عند موضع الإصابة يجعل من الممكن أن يواجه المسبب المرضي بتركيزات من الفيتوأكسين تزيد كثيراً في المراحل المبكرة من الإصابة عن ال EC_{50} .

الشروط التي يجب توافرها في الفيتوأكسين

يذكر Müller (١٩٦١) أنه لكي يمكن اعتبار المادة الناتجة من هذا التفاعل من الفيتوأكسينات. فإن يتعين أن تتوفر فيها الشروط التالية:

١ - يجب أن يحدث التفاعل بين العائل والطفيل تحت ظروف يستبعد منها أية تأثيرات لأية كائنات دقيقة أخرى قد تكون موجودة كملوثات Contaminants.

٢ - ألا يتعرض العائل أثناء إجراء الاختبار إلى أية أضرار ميكانيكية قد تؤدي إلى إنتاجه مواد أخرى مثبطة للنمو الميكروبي.

٣ - يفضل أن يستعمل في الاختبار طفيليات يمكنها النمو على البيئات المغذية العادية، حتى لا يُعد نقص العناصر المغذية أحد العوامل التي يمكن أن تحد من نمو المسبب المرضي.

٤ - ألا توجد بالعائل - قبل العدوى بالمسبب المرضي - أية مثبطات للنمو بتركيزات تكفي لوقف نموه.

٥ - تجنب إجراء الاختبار بأية طريقة قد يترتب عليها حدوث تغييرات في تركيبه الكيميائي.

٦ - الالتزام بطريقة محددة لاختبار مفعول الفيتوأكسين بعد استخلاصه.

٧ - التأكد من وجود الفيتوأكسين في أنسجة النبات بتركيزات كافية لوقف نمو المسبب المرضي.

ومن الشروط الأخرى التي أقترحته لكي يمكن اعتبار أن للفيتوأكسين دوراً في عملية الدفاع النباتي ضد مسببات المرضية، ما يلي:

١ - يجب أن يتراكم المركب استجابة للإصابة.

- ٢ - يجب أن يكون المركب مثبّطاً للمسبب المرضى المهاجم للنبات.
- ٣ - يجب أن يتراكم المركب بتركيزات مثبّطة للمسبب المرضى فى الخلايا النباتية المجاورة له عند توقف نمو المسبب المرضى.
- ٤ - يسبب التباين فى معدل تراكم الفيتوألوكسين تبايناً مماثلاً فى مستوى مقاومة النبات.
- ٥ - يسبب التباين فى حساسية المسبب المرضى - المهاجم - للفيتوألوكسين تبايناً مماثلاً فى ضراوته (عن Strange ١٩٩٣).

دور الفيتوألوكسينات فى مقاومة الأمراض

أوضحت الدراسات التى أجريت على الفيتوألوكسينات الحقائق التالية (عن Keen ١٩٨١):

- ١ - تكون الطفيليات القادرة على إحداث الإصابة - غالباً - قادرة على تحمل الفيتوألوكسينات. أو إحداث تغيرات كيميائية فيها تفقدها فاعليتها. لكن الطفيليات القريبة منها التى تكون غير قادرة على إحداث الإصابة بنفس العائل لا تتحمل الفيتوألوكسينات ولا تكون لديها القدرة على تغييره كيميائياً.
- ٢ - تؤدى معاملة النباتات القابلة للإصابة بأى من العوامل التى تزيد إنتاج الفيتوألوكسينات - مثل الأشعة فوق البنفسجية - قبل العدوى إلى جعلها مقاومة.
- ٣ - يؤدى التعرض للعوامل البيئية التى تضعف قدرة النبات على إنتاج الفيتوألوكسينات - دون أن يكون لها نفس التأثير السلبى فى الطفيل - إلى إضعاف مقاومة النباتات.
- ٤ - لا تنتج الفيتوألوكسينات بتركيزات عالية فى العوائل ذات المقاومة الرأسية إلا عندما لا يوجد توافق بين العائل والطفيل.
- ٥ - تزداد سرعة تكوين الفيتوألوكسينات عند منافذ الإصابة فى حالات المقاومة التى يصاحبها توقف سريع لنمو الطفيل عما فى الحالات التى تبسط فقط من نمو الطفيل وتقدمه.

- ٦ - يصل تركيز الفيتوأكسين إلى المستوى السام للمسبب المرضي في الوقت والمواقع التي يتوقف فيها نمو وتطور سلالات الطفيل غير المتوافقة.
- ٧ - تؤدي العدوى المزدوجة بسلالة متوافقة وأخرى غير متوافقة من المسبب المرضي إلى وقف نمو كليهما، ويكون ذلك مصاحباً بتركيزات عالية من الفيتوأكسين المنتج.
- ٨ - تؤدي المعاملة بالفيتوأكسينات النقية في منافذ الإصابة عند العدوى بسلالة متوافقة من المسبب المرضي إلى جعلها غير متوافقة، كما تؤدي زيادة الكمية المضافة إلى زيادة حالة عدم التوافق.
- ٩ - أحياناً.. تؤدي المعاملة بالسموم المحدثه للأمراض - والمستخلصة من المسببات المرضية - إلى إحداث نفس التفاعلات المؤدية إلى إنتاج الفيتوأكسينات مثل المسببات المرضية ذاتها.

ونظراً لأهمية الدور الذي تلعبه الفيتوأكسينات في مقاومة الأمراض، فإننا نلقى عليه مزيداً من الضوء فيما يلي:

- ١ - تُنتج الفيتوأكسينات في كل من الأصناف المقاومة وتلك القابلة للإصابة. ولكن بقدر أكبر في الأصناف المقاومة (جدول ٧-٢).
- ٢ - تزداد سرعة تكوين الفيتوأكسينات في الأصناف المقاومة عما في الأصناف القابلة للإصابة:

يُنتج فول الصويا الفيتوأكسين glyceollin لدى تعرضه للعدوى بالفطر *Phytophthora megasperma* f. sp. *glycinea*. وقد تبين أن الأصناف المقاومة للفطر يتراكم فيها الفيتوأكسين بتركيزات بلغت EC_{90} في موقع الإصابة، و EC_{50} في الخلايا المجاورة لموقع الإصابة مباشرة، وذلك في خلال ٨ ساعات من العدوى بالفطر. وازداد التركيز عن ذلك في خلال الساعتين التاليتين. وبالمقارنة.. فلم يتراكم الـ glyceollin بتركيزات تذكر في صنف قابل للإصابة خلال تلك الفترة. وقد حدث تثبيط لتطور الفطر في الصنف المقاوم عندما ازداد تركيز الـ glyceollin إلى المستوى اللازم لذلك على أساس قيم الـ EC. وعلى الرغم من ذلك فإن تركيز الـ glyceollin ازداد في خلال ٢٤ ساعة من

تطبيقات تربية النبات في مكافحة الأمراض والآفات

العدوى في الصنف القابل للإصابة إلى مستوى أعلى من EC_{50} . وخاصة في طبقات الأنسجة القريبة من موقع الإصابة، وهذا دليل على أن التأخير في تراكم الفيتوألوكسينات لم يكن فعالاً في تثبيط النمو الفطري، وأن الـ *gyceollin* الموجود في النسيج التالي - مباشرة - للغزل الفطري المتقدم هو الذي يؤثر في الحد من تطور ونمو الفطر. هذا .. إلا أن استمرار نمو الفطر في الأنسجة القابلة للإصابة التي ارتفع فيها تركيز الفيتوألوكسينات إلى EC_{50} يثير عديد من الأسئلة حول مدى فاعلية الفيتوألوكسين المنتج في مقاومة الفطر (عن Kuć 1995).

جدول (٧-٢): تمثيل الفيتوألوكسينات في نباتات فول صويا تمت عدواها بسلاسل مختلفة من الفطر *Phytophthora megasperma var. sojae* (عن Vidhyasekaran 1988).

تركيز الفيتوألوكسين هيدروكسي hydroxyphaseollin (ميكروجرام/جم)	تركيز الفيتوألوكسين PA_x (ميكروجرام/جم)	الاستجابة		الصنف
		المنظورة	سلالة الفطر للنباتات	
١٩٠	١٨٠	S	١	Harosoy
٣٦٠	٢٠٠	S	٢	
٣٠٠	٢٠٠	S	٣	
١٩٠	١٧٠	S	٤	
٥٤٠	١١٠٠	R	١	Harosoy 63
٧٣٠	١٠٠٠	R	٢	
٢٨٠	٢٥٠	S	٣	
١٤٠	١٦٠	S	٤	
٦١٠	١١٠٠	R	١	D60-9647
١٤٠	١٦٠	S	٢	
٤٤٠	٦٨٠	R	٣	
٤٨٠	٣٧٠	R	٤	
٥٩٠	٧٩٠	R	١	Semmes
٦٨٠	٧٧٠	R	٢	
٥٠٠	٩٠٠	R	٣	
١٣٠	١١٠	S	٤	

ونقدم فى جدول (٧-٣) مثلاً لآخر يوضح السرعة التى تتكون بها الفيتوأكسينات فى الأصناف المقاومة مقارنة بالأصناف القابلة للإصابة (عن Vidhyasekaran ١٩٨٨).

جدول (٧-٣): سرعة تراكم الفيتوأكسينين: أفينالومين I avenalumiu، وأفينالومين ٢ فى الأوراق الأولية لأصناف الشوفان المقاومة والقابلة للإصابة بالفطر *Puccinia coronata avenae* race 203.

أصناف وسلالات الشوفان	الوقت الذى يستغرقه وقف النمو الفطرى (ساعة)	تراكم الـ Avenalumin I & II (ميكروجرام/جم وزن طازج) بعد الوقت المبين (بالساعة) من العدوى بالفطر	٢٤	٣٦	٤٨	٧٢	٩٦
أصناف عالية المقاومة							
١٤	٣٦	٢٢	٨٣	١٩٨	٢٣٨	٣٦٣	
٥٠	٣٦	٢٥	٩٠	١٩٠	٢٧٨	٣٤٧	
أصناف متوسطة المقاومة:							
٣٨	٧٢	آثار	آثار	٢١	١١٣	١٥٦	
٣٩	٧٢	آثار	١٥	٢٦	٩٥	١٥٦	
٣٥	٩٦	آثار	آثار	آثار	١٨	١٢٥	
٥٥	٩٦	آثار	آثار	آثار	٤٥	٥٣	
٥٤	٩٦	آثار	آثار	آثار	٣١	٤٨	
أصناف قابلة للإصابة:							
٤٥	—	آثار	آثار	آثار	آثار	آثار	
Shokan 1	—	آثار	آثار	آثار	آثار	آثار	

٣ - يكون إنتاج الفيتوأكسينات فى الخلايا المصابة ذاتها:

تأكد إنتاج الفيتوأكسينات - فى الحالات غير المتوافقة - فى الخلايا المصابة ذاتها، وذلك بالاعتماد على تقنيات خاصة، كما يلى:

أ - ينتج الشوفان فيتوأكسينات ذات طبيعة فينولية، هى الـ avenalumin فى التفاعلات غير المتوافقة، وبالاعتماد على خاصية امتصاص تلك الفيتوأكسينات للأشعة فوق البنفسجية وعلى ما لها من autofluorescence spectra، وباستعمال الـ microspectrophotometry أمكن اكتشاف فلورة fluorescence كثيفة فى الخلايا المتواجدة مباشرة فى موقع الإصابة.

ب - فى دراسة مماثلة على تفاعل الفاصوليا مع الفطر *Botrytis cinerea* تراكم الفيتوألوكسينين: wyerone ، و wyerone acid فى الخلايا المتحللة فى موقع الإصابة، وكذلك فى الفجوات العصارية بالخلايا المجاورة لها غير المصابة.

ج - فى التفاعلات غير المتوافقة بين القطن والبكتيريا *Xanthomonas campestris* pv. *malvacearum* أمكن بالاعتماد على ال fluorescence microscopy إظهار أن تراكم الفيتوألوكسينات (وهى sesquiterpenoid عطرية) يحدث فى الخلايا عند موقع الإصابة ذاته.

د - فى التفاعلات غير المتوافقة بين فول الصويا والنيماطودا *Heterodera glycines* أمكن بالاعتماد على اختبار مناعى (radioimmunoassy) خاص بالفيتوألوكسين glyceolin I إظهار أنه لم يتراكم سوى فى الخلايا المجاورة لرأس النيماطودا (عن Nicholson & Hammerschmidt ١٩٩٢).

٤ - تتفاعل المسببات المرضية غير المتوافقة مع العائل بطريقة تؤدى إلى إنتاج الفيتوألوكسينات بتركيزات تزيد عما تؤدى إليه الكائنات الممرضة المتوافقة، فمثلاً يتسبب الفطر *Fusarium solani* f. sp. *phaseoli* - وهو ليس ممرضاً للبسلة - فى إنتاج الفيتوألوكسين: pisatin فى البسلة بتركيزات تزيد عما يؤدى إليه الفطر *F. solani* f. sp. *pisi* الذى يُعد ممرضاً للبسلة.

ه - تتحلل الفيتوألوكسينات بفعل كلا من الفطريات الممرضة وغير الممرضة، ولكن تحللها يكون بسرعة أكبر بواسطة الفطريات الممرضة.

ومن الأمثلة على ذلك أن الفطر *Botrytis fabae* يصيب الفول الرومى محدثاً بأوراقه بقعاً متحللة تزداد فى المساحة وتلتحم معاً إلى أن تغطى الورقة بأكملها، هذا بينما تقتصر الأعراض التى يُحدثها الفطر *Botrytis cinerea* على ظهور بقع صغيرة محدودة العدد والمساحة. ولقد تبين أن الفول الرومى ينتج فيتوألوكسين يعرف باسم wyerone. وأن هذا الفيتوألوكسين يتراكم بتركيزات سامة للفطريات بعد الإصابة بالفطر *B. cinerea*. ولكن ليس بعد الإصابة بالفطر *B. fabae*. وقد وجد أنه لدى عدوى أوراق الفول بكل من الفطرين أن الفيتوألوكسين تراكم فى موقع البقع دون أن يتراكم فى الحلقة المحيطة بها

في حالة العدوى بالفطر *B. cinerea*. بينما حدث العكس في حالة العدوى بالفطر *B. fabae*. وقد اقترح في تفسير ذلك أن ميسيليوم الفطر *B. fabae* ربما يقوم بتحويل الفيتوألوكسين إلى صورة غير سامة للفطر (عن Vidhyasekaran 1988).

٦ - تتباين مسببات الأمراض في حساسيتها للفيتوألوكسين الواحد:

تعرف من الفطر *Gibberella pulicaris* سلالات حساسة للفيتوألوكسين rishitin وأخرى غير حساسة. ولقد وجد أن إحدى سلالات الفطر غير الحساسة (المتحملة) لل rishitin يمكنها تحليل الفيتوألوكسين إلى: 13-hydroxyrishitin، و 11، 12- epoxyrishitin. كما تبين أن المركب الأخير لم يكن له تأثير على إحدى سلالات الفطر الحساسة للفيتوألوكسين (Gardner وآخرون 1994).

٧ - تعد الكائنات غير الممرضة nonpathogens أكثر حساسية للفيتوألوكسينات:

تبينت تلك الحقيقة من الدراسات المبكرة التي أجريت على إنتاج الفيتوألوكسين pisatin؛ حيث ظهر أن الفطريات غير الممرضة للبسلة كانت شديدة الحساسية للبيزاتين، بينما لم تكن الكائنات الممرضة للبسلة حساسة له؛ فمثلاً كانت قيم الـ ED₅₀ (الجرعة الفعالة effective dose بنسبة 50٪) - عادة - أقل من 50 ميكروجرام بيزاتين لكل مليلتر بالنسبة لكل من الفطريات غير الممرضة للبسلة *Alternaria solani*، و *Botrytis allii*، و *Colletotrichum lindemuthianum*، بينما كانت تلك القيم أعلى من 100 ميكروجرام بيزاتين لكل مليلتر بالنسبة للفطريات الممرضة للبسلة *Ascochyta pisi*، و *Mycosphaerella pinodes*.

كذلك وجد لدى مقارنة حساسية عدة عزلات من كل من الفطرين *Verticillium albo-atrum*، و *V. dahliae* من البرسيم الحجازي، ودوار الشمس، والبسلة، والبطاطس، والبطاطس، والأقحوان، وحشيشة الدينار، والنعناع الفلفلي أن عزلات البرسيم الحجازي فقط كانت هي الأقل حساسية لفيتوألوكسينات البرسيم الحجازي. كما يلي:

إنبات الجراثيم (%) بعد معاملتها بفيتوالأكسينات البرسيم الحجازى	سلالات <i>Verticillium</i> الـ
	<i>V. albo-atrum</i> ●
٨٥,٩	من البرسيم الحجازى
٢٢,٧	من الطماطم
٢٩,٣	من البطاطس
٢٩,٦	من الأبقوان
٢٦,١	من حشيشة الدينار
	<i>V. dahliae</i> ●
٥٢,٩	من البرسيم الحجازى
٢٩,٦	من دوار الشمس
٤٠,٠	من البسلة
٢٩,٠	من النعناع الفلفلى

كذلك وجد أن إنبات جراثيم *Celletotrichum lindemuthianum* الذى يصيب الفاصوليا يُنْبَط عند تركيزات منخفضة من كل من الفيتوالأكسينات الأربعة للفاصوليا (الـ phaseollin، والـ phaseollidin، والـ phaseollinisoflavan، والـ kievitone). بينما لم تتأثر فطريات أخرى ليست من المسببات المرضية للفاصوليا (مثل *Alternaria brassicicola*، و *Aspergillus niger*، و *Botrytis cinerea*) بتركيزات عالية كثيراً من تلك الفيتوالأكسينات (جدول ٧-٤).

٨ - تتأقلم الفطريات الممرضة - سريعاً - على الفيتوالأكسينات التى تنتجها النباتات: يعد هذا التأقلم السريع على الفيتوالأكسينات - من قبل الكائنات الممرضة - ضرورياً لأجل أن تصبح تلك الكائنات قادرة على إفقاد الفيتوالأكسينات لسميتها عندما تُنتج بتركيزات عالية.

٩ - تُنتج الفيتوالأكسينات فى تفاعلات المقاومة فى المواقع المناسبة وبالتركيزات المناسبة وفى التوقيت المناسب.

تعد تلك الأمور ضرورية لكى تظهر المقاومة. وهى تفاعلات تحدث فى كل حالات المقاومة.

وعلى الرغم من كثرة الحالات التي أُرجعت فيها المقاومة إلى إنتاج النباتات للفيتوألوكسينات. فإن حالات أخرى كثيرة - لا تقل عدداً - لم تلعب فيها الفيتوألوكسينات أى دور فى المقاومة (عن Vidhyasekaran ١٩٨٨).

جدول (٧-٤): سمية فيتوألوكسينات الفاصوليا لبعض الفطريات الممرضة أو غير الممرضة للفاصوليا.

التركيز الأدنى القاتل (ميكروجرام/مل) من مختلف الفيتوألوكسينات				
Kievitone	Phaseolliniso-	Phaseollidin	Phaseollin	الفطر
flavan				
فطريات غير ممرضة للفاصوليا				
٤٠٠	٤٠٠	٤٠٠ <	٤٠٠ <	<i>Alternaria brassicicola</i>
٢٠٠	٤٠٠	٢٠٠	٤٠٠ <	<i>Botrytis cinerea</i>
٢٠	١٠	٤	١٠	<i>Colletotrichum lagenarum</i>
٢٠٠	٤٠٠	٤٠٠	٤٠٠	<i>Glomerella cingulata</i>
٢٠٠	١٠٠	٢٠٠	١٠٠	<i>Septoria nodorum</i>
فطريات ممرضة للفاصوليا				
٢٠	٤	٢	٤	<i>Colletotrichum lindemethianum</i>
فطريات رمية				
٤٠٠	٤٠٠	٤٠٠ <	٤٠٠ <	<i>Aspergillus niger</i>

الكائنات والعوامل والمعاملات المحفزة لإنتاج الفيتوألوكسينات: تنوع (العوامل) والمعاملات (المحفزة)

إن تمثيل الفيتوألوكسينات وتراكمها فى النسيج النباتى لا يتطلب تواجد محدد لفطريات، أو بكتيريا، أو فيروسات خاصة، أو نواتج أيضية ميكروبية، أو أى مستحثات بذاتها؛ ذلك أن إنتاج الفيتوألوكسين الواحد يمكن أن يُستحث فى النوع النباتى الواحد بفعل أى من المسببات المرضية أو العوامل السابقة منفردة. فضلاً عن النيماطودا. إن قائمة المركبات التى يمكنها حث تراكم الفيتوألوكسينات تعد طويلة ومتنوعة. وتتضمن الأملاح العضوية. والـ oligoglucans، والإيثيلين. والأحماض الدهنية. والـ chitosan oligomers، والبوليبيبتيدات، ولقد وجد أكثر من ٢٠٠ عامل.

كان منها مركبات كيميائية، وعديد من الكائنات الدقيقة، ومختلف ظروف الشدّ الفسيولوجي التي أمكنها حث تراكم الـ pisatin في البسلة، والـ phaseollin والـ kievitone في الفاصوليا الخضراء، والـ glyceollins في فول الصويا. كذلك فإن المركبات النباتية التي تنطلق أثر الأضرار الميكانيكية أو الإصابات المرضية يمكن أن تصبح مستحثات لإنتاج الفيتوأكسينات. وليس هذا فقط، بل أن بعض المبيدات الفطرية، والحرارة المنخفضة، والأشعة فوق البنفسجية تعد من مستحثات إنتاج وتراكم الفيتوأكسينات، فضلاً عن أن بعض المستحثات تعد مضادات فطرية عند التركيزات التي تستحث إنتاج الفيتوأكسين.

وبناء على ما تقدم بيانه فإن العامل المحدد لتمثيل الفيتوأكسين وتراكمه في النبات هو - في الغالب - الاضطراب الأيضي، وليس التركيب المعين للعامل الحاث، إلا فيما يتعلق بما يسببه ذلك التركيب من اضطراب أیضي. ولا يستبعد ذلك أهمية المركبات التي تطلقها الكائنات الدقيقة والنباتات أثناء الإصابة كمستحثات لإنتاج المركبات الدفاعية.

وبطريقة ما فإن أي عامل من هذا العدد الكبير من العوامل (الحية وغير الحية) التي يمكنها أن تستحث إنتاج الفيتوأكسينات تسبب اضطراباً أیضياً يترجم كيميائياً كعلامة أو علامات خطر، يترتب عليها بدء سلسلة من الأحداث المتعاقبة تقود - ضمن ما تقود - إلى التمثيل الموضعي للفيتوأكسين وتراكمه. ويمكن لتلك السلسلة من الأحداث أن تتضمن زيادة في نشاط وتنظيم عمل ما قد يصل إلى ٢٠ جيناً لأجل تمثيل الفيتوأكسين. يحدث هذا التوجيه والتنظيم لعمل الجينات وسط حالة من الفوضى الخلوية الظاهرة، التي قد تبدو كتغيرات غير مترابطة، ولكنها تكون في الواقع منظمة بهدف العودة إلى الحالة الطبيعية لأجل البقاء (عن Kuć ١٩٩٥).

المستحثات

تحتوى غالبية الجدر الخلوية للهيفات الفطرية والخلايا البكتيرية على نوعين

من الجليكوبروتينات، تعرف إحداها بالمستحاثات elicitors - وهي التي تستحث إنتاج وتراكم الفيتوألوكسينات. وخاصة في التفاعلات المرضية غير المتوافقة - وتعرف الأخرى باسم المعيقة أو المانعة suppressors، وهي التي تعيق إنتاج وتراكم الفيتوألوكسينات، وخاصة في التفاعلات المرضية المتوافقة. وبينما تكون المستحاثات - غالباً - مواد ذات وزن جزيئي مرتفع، فإن المانعات تكون - غالباً - ذا وزن جزيئي منخفض. يتم تمثيل المانعات - غالباً - في الجدار الخلوي لأنبوبة الإنبات ذاتها أثناء تقدمها.

هذا .. وتقوم كلا من الكائنات المرضية المتوافقة مع العائل وغير المتوافقة معه بإنتاج كلا النوعين من الجليكوبروتينات: المستحاثات والمانعات. إلا أن المستحاثات الخاصة التي تنتجها الكائنات غير المتوافقة غير المرضية قد تستحث إنتاج كميات أكبر من الفيتوألوكسينات، كما أنه قد لا توجد أى اختلافات كمية بين المانعات التي تنتجها الكائنات المرضية والكائنات غير المرضية nonpathogens في عائل معين. إلا أنه توجد بينهما اختلافات نوعية.

وقد ترتبط المستحاثات بموقع خاص لمستقبل receptor في الجدار الخلوية للعائل؛ لتستحث إنتاج الفيتوألوكسينات. وفي المقابل فإن المانعات قد تنافس المستحاثات في شغل المستقبلات؛ لتمنع بذلك استقبالها للمستحاثات؛ ومن ثم إنتاج الفيتوألوكسينات. وتعد حالة المقاومة محصلة للتفاعل الذى يحدث بين المستحاثات، والمانعات، والمستقبلات.

إن المستحاثات قد تكون غير متخصصة nonspecific، فلا تكون خاصة بسلالة معينة من المسبب المرضي ولا بعائل معين. ومن أمثلة ذلك إنتاج سالنتين من الفطر *Cladosporium fulvum* - الذى يصيب الطماطم - مستحاثات لإنتاج الـ rishitin فى الطماطم والـ pisatin فى البسلة، والـ glyceollin فى فول الصويا، ولكنها لا تستحث إنتاج الـ rishitin فى البطاطس. كذلك قد تكون المستحاثات متخصصة specific؛ فلا تنتج إلا فى تفاعلات معينة غير متوافقة، كما فى حالات التفاعل بين سلالات معينة من *Cladosporium fulvum* وأصناف الطماطم (Vidhyasekaran 1988).

أمثلة متنوعة

نقدم - فيما يلي - ببياناً ببعض الكائنات والعوامل والمعاملات المحفزة لإنتاج الفيتوأكسينات.

١ - الفطريات:

إن معظم معلوماتنا عن الفيتوأكسينات حُصِل عليها من دراسات استخدمت فيها الفطريات لتحفيز إنتاج الفيتوأكسينات. ولا يشترط لإنتاج الفيتوأكسينات أن تكون الفطريات المستخدمة فى العدوى من بين الطفيليات الطبيعية للعائل، فقد وجد Cruickshank (١٩٦٥) أن البسلة تنتج الفيتوأكسين بيزاتين Pisatin لدى عدوى قرونها بأى واحد من عدد كبير من الفطريات سواء أكانت من بين الطفيليات الطبيعية للبسلة، أم غير ذلك، إلا أن تركيز البيزاتين المنتج اختلف من فطر لآخر. كذلك اختلفت الفطريات المستخدمة فى مدى حساسيتها للبيزاتين، وأمكن تقسيمها إلى مجموعتين: حساسة للبيزاتين، وتشمل كل الطفيليات الطبيعية للبسلة، وغير حساسة وتشمل كل الفطريات الأخرى التى شملها الاختبار وهى ليست من الطفيليات الطبيعية للبسلة.

وفى العائل الواحد .. ينتج عادة نفس الفيتوأكسين وإن تعددت جينات المقاومة الرأسية ما دامت سلالات الفطر المستخدمة غير متوافقة مع جين المقاومة الرأسية؛ ففى البطاطس .. تمكن Sato وآخرون (١٩٦٨) من عزل الفيتوأكسين Rishitin من درنات الأصناف ذات التركيب الوراثى r_2 و R_1 و R_2 و R_3 و R_4 لدى عدوى أى منها بسلالة غير متوافقة من الفطر *Phytophthora infestans*.

٢ - البكتيريا:

لم يعرف دور الفيتوأكسينات فى مقاومة الأمراض البكتيرية إلا فى عام ١٩٧١ حينما أمكن عزل كميات كبيرة نسبياً من الفيتوأكسين فاصيولين Phaseollin من أوراق أصناف الفاصوليا (٢٢٦ ميكروجراماً/جم من الأوراق) المفرطة الحساسية للبكتيريا *Pseudomonas phaseolicola* لدى عدوها بتلك البكتيريا. كما أمكن عزل فيتوأكسينات أخرى من الفاصوليا - بنفس البكتيريا - وهى: Phaseollidin، و Phaseollinisoflavan، و Kievitone، و Coumestrol.

وقد عزلت بعد ذلك فيتوأكسينات أخرى فى حالات مرضية بكتيرية أخرى. فمثلاً .. وجد أن البكتيريا *Pseudomonas glycinea* تحفز تكوين الفيتوأكسينات التالية فى فول الصويا: glyceollin، و coumestrol، و daidzein، و sojagol. وفى البطاطس .. عزلت الفيتوأكسينات Rishitin، و Phytuberin بتركيزات عالية نسبياً من درنات البطاطس (١٠٠-١٠٠٠ ميكروجرام/جم من النسيج المعدي) لدى عدواها بالبكتيريا *Erwinia atroseptica*. كما عزلت نفس هذه الفيتوأكسينات - مع غيرها - لدى عدوى الدرنات بالبكتيريا *E. carotovora*. كذلك عزل الفيتوأكسين Cpsidiol من أوراق الفلفل لدى عدواها بالبكتيريا *E. carotovora*.

٣ - الفيروسات:

أمكن فى عام ١٩٧٢ عزل عدد من الفيتوأكسينات من الفاصوليا الخضراء لدى عدواها بفيرس تحلل التبغ Tobacco Necrosis Virus، وهى: Phaseollin، و Phaseollidin، و Phaseollinisofhavan، و Kievitone.

وقد تبين بعد ذلك أن البقع المحلية التى تتكون فى بعض حالات الإصابات الفيروسية تعد مواقع ممتازة لعزل الفيتوأكسينات، حيث عزلت الفيتوأكسينات من الحالات المرضية الفيروسية التالية:

الفيتوأكسينات المنتجة	الفيروسات	العائل
Phaseollinisoflavan, Kievitone	فيرس تحلل التبغ	الفاصوليا
Phaseollin, Phaseollidin, Kievitone, 2-o-methylphaseollidiniso-flavan, Vignafuran	متنوعة	<i>Vigna spp.</i>
Pisatin	متنوعة	البسلة
Capsidiol, Solascone, Phytuberin, Phytuberol, 3-hydroxysolavetivone	فيرس تحلل التبغ	<i>N. tabacum</i>

٤ - النيماتودا:

أمكن عزل الفيتوأكسينات من الحالات المرضية النيماتودية التالية:

الفيتوأكسينات المنتجة	النيماتودا	العائل
Ipomeamarone	<i>Cylas formicarius</i> أو <i>Euscepes postfasciatus</i>	البطاطا
Ipomeamarol		
Dehydroipomeamarone		
Coumestans	<i>Pratylenchus scribneri</i>	فاصوليا الليما
Phaseollin	<i>P. penetrans</i>	الفاصوليا الخضراء
Glyceollin	<i>Meloidogyne incognita</i>	فول الصويا

وفي جميع الحالات .. كان تركيز الفيتوأكسينات أعلى في الأنسجة المتحللة (عن Bailey ١٩٨٢).

٥ - المركبات الكيميائية:

تبين أن عديداً من المركبات الكيميائية تعمل كمنبهات لإنتاج الفيتوأكسينات لدى معاملة النباتات بها. ومن هذه المركبات، ما يلي:

أستلة للمركبات	فئة المركبات
Sodium iodoacetate	مثبطات التنفس
Sodium fluoride	
Potassium cyanide	
2,4-dinitrophenol	
Actinomycin D	مضادات الحيوية
Puromycin	
Cycloheximide	
Ethylene	منظمات النمو
Indole acetic acid	
2,4-D	
2,4-5-trichlorophenoxyacetic acid	

وتعرف مركبات كيميائية أخرى عديدة، ولكن تأثيرها المحفز لإنتاج الفيتوأكسينات لم يدرس إلا في البسلة، ومن أمثلتها: أملاح المعادن الثقيلة كالنحاس، والزنك.

٦ - نواتج الأيض الميكروبي Microbial Metabolites :

تبين أن راسح المزارع الميكروبية. وكذلك الخلايا الفطرية المقتولة بالحرارة كانت قادرة على تحفيز إنتاج الفيتوأكسينات مثل الكائنات الحية المأخوذة عنها تماماً. ومن أهم نواتج الأيض الميكروبي التي وجدت فيها وكانت مؤثرة في إنتاج الفيتوأكسينات كل من: الـ Peptides، الـ Glycopeptides، والـ Polysaccharides.

٧ - المعاملات الفسيولوجية:

حَفَزَ تجريح الأنسجة النباتية بالقطع، أو بالخدش، أو بالوخز بالإبر إنتاج الفيتوأكسينات. ولكن بتركيزات منخفضة جداً. كما أنتجت الفيتوأكسينات بتعرض الأنسجة لدرجة ٢٠-٢٠م لمدة ١٠-٢٠ دقيقة. أو جعلها تلامس النيتروجين السائل ثم تفكيكها. وكانت أكثر المعاملات تأثيراً في إنتاج الفيتوأكسينات هي التعريض للأشعة فوق البنفسجية (Bailey ١٩٨٢).

طرق إنتاج الفيتوأكسينات

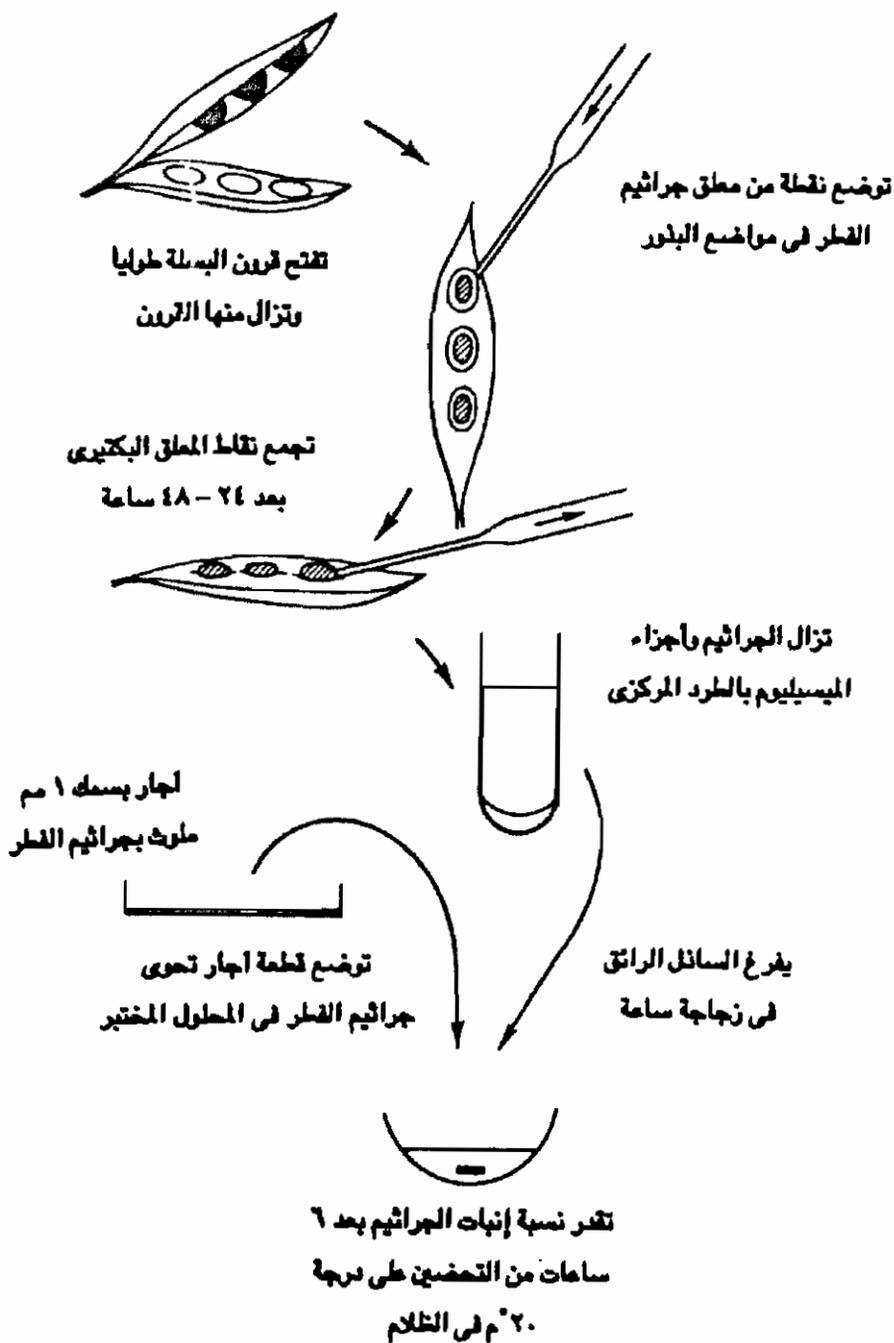
اتبعت عدة طرق لإنتاج الفيتوأكسينات في الأنسجة النباتية عقب عداوها بالمسببات المرضية، نذكر منها ما يلي:

١ - رش الأوراق والسيقان بمعلق المسبب المرضي بعد إزالة الطبقة الشمعية عنها.

٢ - عدوى الأسطح المقطوعة للنسيج النباتي المتشحم كالدرنات.

٣ - عدوى مواضع البذور - بعد إزالتها - من أنصاف قرون البقوليات.

تعرف هذه الطريقة باسم drop-diffusate method. وفيها تُزال البذور من القرون الخضراء للبقوليات بعد تفصيلها. ثم يضاف المعلق الفطري أو البكتيري .. إلخ في تجويف البذور. وتحفظ أنصاف القرون المعاملة بهذه الطريقة في مكان محكم مغلق ترتفع فيه نسبة الرطوبة. تُنتج بعد ساعات قليلة الفيتوأكسينات في خلايا العائل، لتنتشر منها إلى السائل الموجود في تجويف البذور. حيث يمكن استخلاصها بسهولة (شكل ٧-٢٢).



شكل (٧-٢٢): طريقة أنصاف قرون البقوليات لإنتاج الفيتوالاكسينات.

وقد كان Muller هو أول من استخدم أنصاف قرون البسلة المفرغة من البذور فى إنتاج الفيتوأكسينات، حيث قام بوضع نقاط من معلقات لجراثيم فطرية غير ممرضة للبسلة (استعمل ابتداء الفطرين *Monolinia fructicola* و *Phytophthora infestans*). فى مواضع البذور، وتبين بعد فحص تلك المعلقات على فترات زمنية أنها احتوت بعد أقل من ٨ ساعات على ٢٠م على مركبات سامة للفطريات، وأن تلك المركبات لم تظهر فى القرون التى عوملت بالماء فقط. وكانت تلك المركبات هى الفيتوأكسينات (عن Kuć ١٩٩٥).

اتبعت هذه الطريقة فى إنتاج الـ Pisatin من البسلة، والـ Viciatin من الفول الرومى، والـ Phaseollin من الفاصوليا. ويتراوح - عادة - تركيز الفيتوأكسينات فى السائل الموجود فى فجوات البذور بين ١٠ و ٢٠٠ ميكروجرام/مل (عن Bailey ١٩٨٢). ولمزيد من التفاصيل عن هذه الطريقة لإنتاج الفيتوأكسينات .. يراجع Kiraly وآخرون (١٩٧٤).

كذلك يمكن حقن القرون الخضراء - وهى على النبات - فى تجاويف البذور بمعلق المسبب المرضى، وقد اتبعت هذه الطريقة فى إنتاج الـ Pisatin بعد الحقن بمعلق الفطر *Monilinia fructicola*.

٤ - اقترح Kuć (١٩٧٢) استخدام أنصاف ثمار الأفوكادو والقاوون فى إنتاج كميات كبيرة من الفيتوأكسينات بطريقة مماثلة لطريقة أنصاف قرون البقوليات. وقد اتبعت هذه الطريقة بالفعل فى إنتاج الفيتوأكسينات من ثمار السترون المقاوم للفطر المسبب للذبول الفيوزارى (Helal ١٩٧٦).

٥ - استخدام مزارع الأنسجة:

يمكن استخدام مزارع الأنسجة النباتية فى إنتاج الفيتوأكسينات بعد عدوها بالمسببات المرضية. وللتفاصيل الخاصة بهذه الطريقة .. يراجع Dixon (١٩٨٠).

هذا .. ويمكن فصل الفيتوأكسينات بسهولة بطرق الفصل الكروماتوجرافى، ويستخدم لذلك الكروماتوجرافى الورقى. وقد اتبعت هذه الطريقة لفصل كل من الـ Pisatin (Cruickshank ١٩٦٥)، والـ Rishitin (Tomiya وآخرون ١٩٦٨).

كما يتم الفصل أيضاً باختبار الـ thin layer chromatography، وفيه توضع المستخلصات النباتية على الشريحة الزجاجية المعدة للفصل الكروماتوجرافي. وبعد عمل الكروماتوجرام chromatogram (أى انفصال مكونات المستخلص على الشريحة) فإنه يرش بجراثيم أحد الفطريات المناسبة وهى معلقة فى محلول مغذ. يترك الكروماتوجرام بعد ذلك فى حضّان ذى رطوبة مرتفعة لعدة أيام، حيث ينمو الفطر على كل الشريحة فيما عدا فى المناطق التى توجد بها الفيتوأكسينات (Wain 1977).

العوامل المؤثرة فى إنتاج النباتات للفيتوأكسينات

يتأثر إنتاج النباتات للفيتوأكسينات بعدد من العوامل. وقد أجريت الدراسات فى هذا الشأن على إنتاج الفيتوأكسين Pisatin من البسلة بطريقة عدوى تجويف البذور فى أنصاف القرون، ووجد أنه يتأثر بالعوامل التالية:

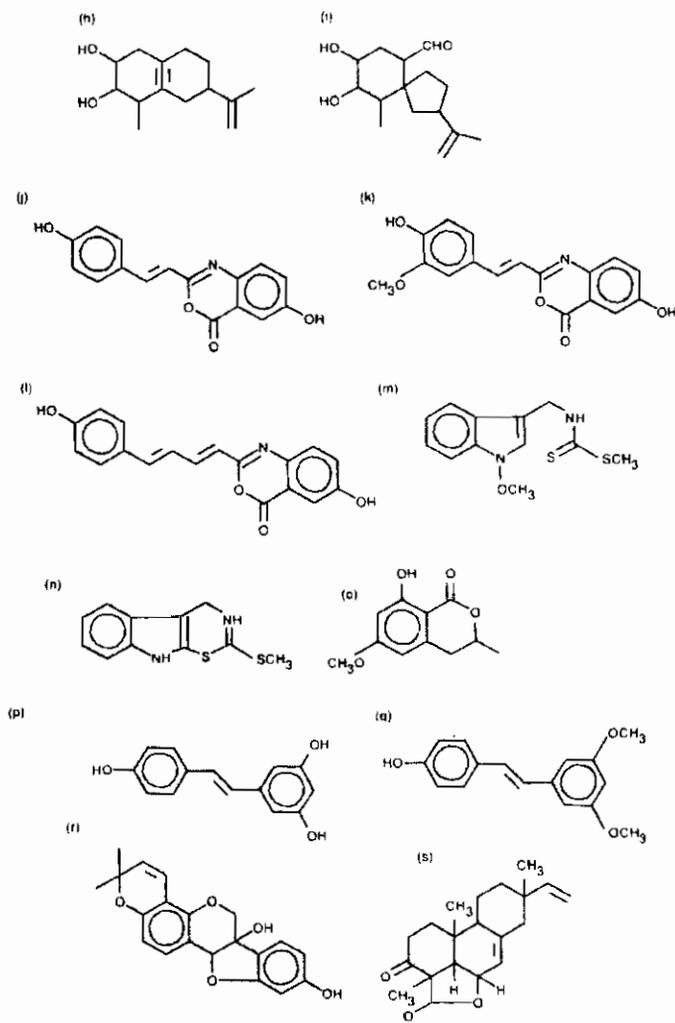
١ - الحالة الفسيولوجية للقرون، ولجراثيم الفطر المستخدم فى العدوى، وكان ذلك مرتبطاً أيضاً بدرجة ظهور المرض.

٢ - مدة تخزين القرون قبل إجراء الاختبار. ودرجة الحرارة التى خزنت عليها القرون آنذاك، وما إذا كان التخزين قد أجرى فى أوعية مغلقة. أم مهواة.

٣ - درجة نضج القرون المستخدمة فى الاختبار، حيث العلاقة عكسية بين درجة النضج وإنتاج الـ Pisatin.

٤ - درجة الحرارة أثناء إجراء الاختبار، حيث يبلغ إنتاج الـ Pisatin أقصاه فى حرارة ١٥-٢٠م، وينخفض إنتاجه تدريجياً كلما اقتربت الحرارة من الدرجتين الصغرى والعظمى لإنتاجه، وهما صفر، و ٣٥م على التوالى.

٥ - لا يتكون الـ Pisatin فى غياب الأكسجين بعد العدوى. ويمكن القول إن التهوية بعد العدوى تؤثر فى العمليات الحيوية فى كل من العائل والطفيل. ونظراً لأن بعض المسببات المرضية قد يمكنها تحمل نقص الأكسجين بدرجة أكبر من النباتات النراقية. لذا .. فإن سوء التهوية قد يكون له تأثير سلبى كبير فى المقاومة، وهو ما يلاحظ عند ارتفاع منسوب الماء الأرضى؛ حيث تزداد الإصابة ببعض الأمراض.



شكل (٧-٢٣): التركيب الكيميائي لعدد من الفيتوألوكسينات، وهي: كما يلي:

- (a) Phaseollin from *Phaseolus vulgaris*
- (b) Casbene from *Ricinus communis*
- (c) Pinostrobin chalcone from *Cajanus cajan*
- (d) and (e) Two isomeric stilbene-2-carboxylic acids from *cajanas cajan*
- (f) Arachidin I, a stilbene phytoalexin from *Arachis hypogaea*
- (g) Wyerone acid from *Vicia faba*
- (h) and (i) Rishitin and phytuberin, respectively from *Solanum tuberosum*
- (j), (k) and (l) Avenalumin I, II and III, respectively from *Avena sativa*
- (m) and (n) Methoxybrassinin and cyclobassinin, respectively from *Brassica juncea*
- (o) 6-Methoxymellein from *Daucus carota*
- (p) and (q) Resveratrol and pterostilbene from *Vitis vinifera*
- (r) Glyceollin I from *Glycine max*
- (s) Momilactone A from *Oryza sativa*

يلاحظ أن النبات الواحد قد ينتج أكثر من فيتوأكسين واحد، كما قد يُنتج الفيتوأكسين الواحد بأكثر من نوع نباتي، وبفعل أكثر من عامل أو مسبب مرضي. فمثلاً:

١ - تنتج الفاصوليا الفيتوأكسينات: Phaseollin، و Phaseollidin، و Kievitone، و Phaseollinisoflavan.

٢ - تنتج اللوبيا الفيتوأكسينات: Phaseollin، و Phaseollidin، و Kievitone.

٣ - تنتج البسلة الفيتوأكسينات: Pisatin، و Mackiain (Deverall 1977).

٤ - عُزل الفيتوأكسين: Hydroxyphaseollin من أوراق فول الصويا بعد نحو ٣٠ ساعة من عدواها بفيرس تحلل التبغ Tobacco Necrosis Virus، وازداد تركيز الفيتوأكسين المنتج بالأوراق تدريجياً حتى ٤٨-٧٢ من العدوى بالفيروس، ثم انخفض بعد ذلك. وكان إنتاج الفيتوأكسين متناسباً - طردياً - مع عدد البقع المرضية بالورقة (Klarman & Hammerschlag 1972).

ونذكر - فيما يلي - قائمة بالفيتوأكسينات التي تنتجها بعض العائلات النباتية التي درست فيها ظاهرة إنتاج الفيتوأكسينات بشئ من التفصيل (عن Dixon 1981):

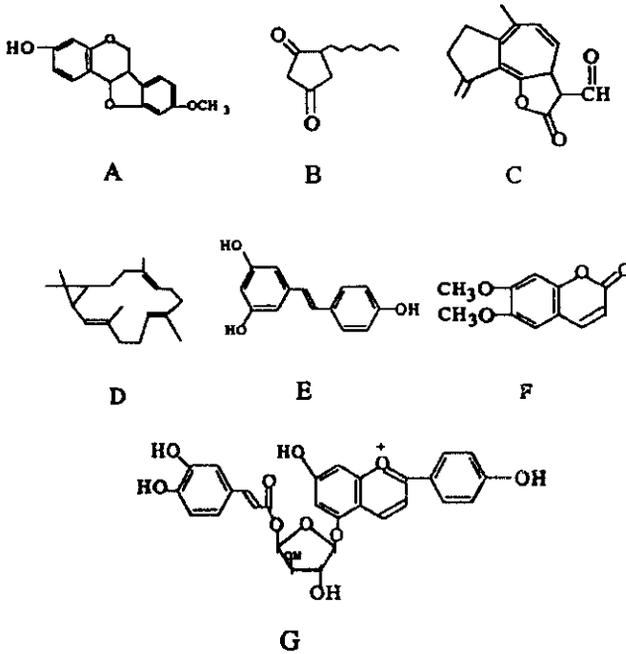
العائلة	أنواع الفيتوأكسينات التي تنتجها
البقولية Leguminosae	medicarpin, pisatin, phaseollin, glyceollin (peterocarpan), vetitol, sativan, phaseollin-isoflavan (isoflavans), kievitone (isoflavanone), wycrone, wyerone acid
الباذنجانية Solanaceae	rishitin, phytotuberin, capsidol, glutinosone (terpenoids)
الخبازية Malvaceae	vergosin, hemigossypol
الخيمية Umbelliferae	xanthotoxin
العليقية Convolvulaceae	ipomeamarone
الركبة Compositae	safynol, dehydroxysafynol
الأوركيدية Orchidaceae	orchinol, hircinol

ولزيد من التفاصيل عن الدراسات المبكرة حول الفيتوأكسينات التي تنتجها مختلف العائلات النباتية .. يراجع Ingham (1982) بشأن العائلة البقولية، و Kuc (1982) بشأن العائلة الباذنجانية، و Coxon (1982) بشأن العائلات الأخرى.

أيض الفيتوألوكسينات وخصائصها الكيميائية والبيولوجية

كما التنوع الهائل فى نوعيات العوامل التى يمكنها استحداث تكوين وتراكم الفيتوألوكسينات، والعدد الكبير المعروف منها، فكذلك يتنوع تركيب الفيتوألوكسينات تنوعاً هائلاً، وتعرف منها أعداد كبيرة. وحتى عام ١٩٩٥ كان قد تم تعريف أكثر من ٣٥٠ فيتوألوكسين كيميائياً عزلت من حوالى ٣٠ عائلة نباتية، وكان أكثرها (١٣٠) فيتوألوكسين) من العائلة البقولية. كما كانت غالبيتها من ذوات الفلقتين، ولكنها عزلت من ذوات الفلقة الواحدة كذلك، مثل الأرز، والذرة، والسورجم، والشعير، والبصل، والزنابق. وقد أمكن عزل الفيتوألوكسينات من السيقان، والجذور، والأوراق، والثمار. إلا أنه لم يمكن فى كل الحالات عزلها أو عزل الفيتوألوكسين الواحد من مختلف الأعضاء النباتية؛ الأمر الذى يتوافق - غالباً - مع تخصص المسببات المرضية على إصابة مختلف الأعضاء النباتية.

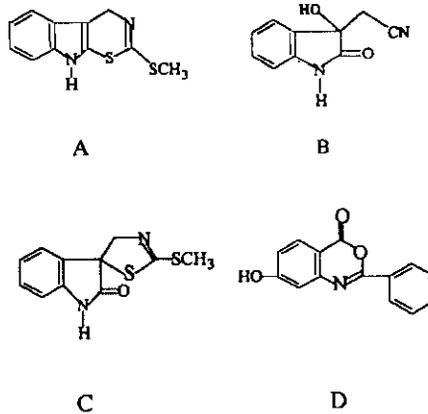
وبصورة عامة .. تقسم الفيتوألوكسينات إلى مجموعتين: تلك التى تحتوى فى تركيبها على ذرات كربون، وأيدروجين، وأكسجين فقط (شكل ٧-٢٤)، وتلك التى تحتوى فى تركيبها على ذرات أخرى بالإضافة إلى الكربون والأيدروجين والأكسجين (شكل ٧-٢٥).



شكل (٧-٢٤): فيتوأكسينات تحتوى - فقط - على كربون وأيدروجين وأكسجين في

تركيبها:

A: Medicarpin-red clover, white clover, alfalfa, chickpea; B: Tsubulin Id-onion; C: Lettucenin A-lettuce; D: Casbene-castor bean; E: Reveratrol-peanut, grape; F: Scoparone-cirus; G: Caffeic acid ester of arabinosyl-5-0-apogenindin-sorghum.

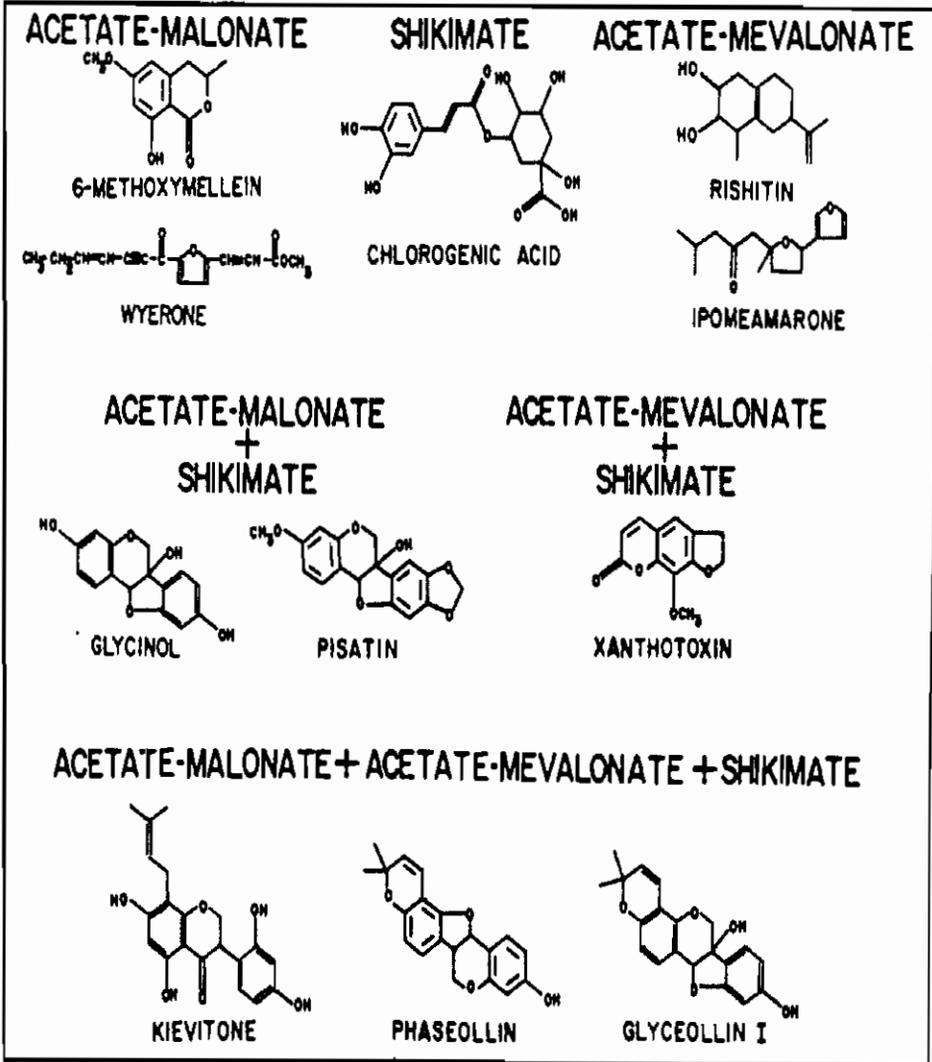


شكل (٧-٢٥): فيتوأكسينات تحتوى في تركيبها على ذرات أخرى بالإضافة إلى

الكربون والأيدروجين والأكسجين:

A: Cyclobrassinin-cabbage, Chinese cabbage, rapem turnips; B: 3-Cyanomethyl-3-hydroxy-oxindole-cabbage; C: Spirobrassinin-turnip; D: Dianthalexin-carnation.

وبسبب التنوع الكبير في التركيب الكيميائي للفيتوألاسينات (شكل ٧-٢٦) فإنه لا تعرف علاقة واضحة تربط بين نشاطها المضاد للكائنات الدقيقة وتركيبها الكيميائي.



شكل (٧-٢٦): المسارات الأيضية الخاصة بتمثيل بعض الفيتوألاسينات (عن Kuc ١٩٩٥).

كذلك لا توجد قواعد محددة تربط ما بين التركيب الكيميائي للفيتوألاسينات والعائلات التي تنتج فيها كما يلي:

العائلات النباتية أو الأنواع النباتية التي تنتج فيها	الفيتوالأكسينات (PA) أو المجموعة الكيميائية التي ينتمى إليها
البقولية - الباذنجانية - العليقية - الخميرة - النجيلية	Phenyl propanoid PAs
البقولية ولا تنتج في الباذنجانية	Isflavonoid PAs
الباذنجانية ولا تنتج في البقولية	Sesquiterpenoid PAs
البطاطس والتبغ ولا ينتج في الفلفل	الـ rishitin (وهو: norsesquiterpenoid PA)
التبغ والفلفل ولا ينتج في البطاطس	الـ capsidol (وهو: sesquiterpenoid PA)

إن المسارات الأيضية الرئيسية (الـ shikimate، والـ acetate-malonate، و الـ acetate-mevalonate) التي توفر بادئات تكوين الفيتوالأكسينات توجد في جميع النباتات، وهي المسؤولة عن تمثيل جميع المركبات الحيوية التي تلزم لتأمين تمثيل مختلف المركبات الضرورية لمختلف مراحل النمو والتطور النباتي (housekeeping compounds)، وتنشأ الفيتوالأكسينات عن طريق انحراف - جزئى - لبعض من الـ housekeeping precursors، وما يرتبط بذلك من نشاط يحدث في إنزيمات مسارات تمثيل الـ housekeeping compounds وظهور لإنزيمات تختص بخطوات أيضية وثيقة الصلة بتمثيل الفيتوالأكسين.

هذا ويمكن أن تتوفر البادئات التي تلزم لتمثيل الفيتوالأكسين من مسار أيسى واحد أو من مسارين أو ثلاثة (شكل ٧-٢٦). فمثلاً .. يُتَحصَل على بادئات تمثيل الـ phaseollin من المسارات الأيضية الثلاثة. وبذا .. فإنه لا يتعين - فقط - تنظيم المسارات الثلاثة لتوفير بادئات بقدر كافٍ. ولكن يتعين - كذلك - تمثيل أو تنشيط عمل الإنزيمات التي تلزم لتحويل البادئات إلى مركبات وسطية مناسبة. ويجب أن يتم كل ذلك دون أن يتسبب فى حدوث انقطاع فى إمدادات الـ housekeeping compounds لفترات طويلة (عن Kuć ١٩٩٥).

وللتفاصيل الخاصة بالخصائص الطبيعية والكيميائية للفيتوالأكسينات .. يراجع Cruickshank & Perrin (١٩٧٣) بخصوص Phaseollin، و Cruickshank (١٩٦٥)

بخصوص الـ Pisatin، و Katsui وآخرون (١٩٦٨) بخصوص الـ Rishitin، و Deverall (١٩٧٧)، و Wain (١٩٧٧) بخصوص الفيتوألوكسين بصورة عامة.

تأثير الفيتوألوكسينات على الكائنات الدقيقة وعلاقة ذلك بالمقاومة

دُرِس تأثير الفيتوألوكسين ببيزاتين Pisatin الذى تنتجه البسلة - كمثال - على عدد كبير من الفطريات، كان بعضها من تلك التى تتطفل طبيعياً على البسلة، بينما لم يكن بعضها الآخر كذلك، وكانت جميعها من الفطريات الهامة التى تمثل مختلف المجاميع الفطرية.

وقد أوضحت هذه الدراسة أن الفطريات التى تصيب البسلة أقل حساسية للبيزاتين من الفطريات التى لا تتطفل طبيعياً على البسلة. وقد حُصِل كذلك على نتائج مشابهة بالنسبة لكل من الفيتوألوكسينين الـ Viciatin الذى ينتجه الفول الرومى، والـ Phaseollin الذى تنتجه الفاصوليا.

وجدير بالذكر أن إنتاج الـ Pisatin فى قرون البسلة لا يبدأ قبل مرور ٦-٨ ساعات من حقن (عدوى) القرون - فى أماكن البذور - بالفطر المناسب، ثم يزداد تركيز الفيتوألوكسين تدريجياً مع الوقت لمدة ١٢-٣٠ ساعة (عن Cruickshank ١٩٦٥).

ويمكن القول إن المقاومة هى الحالة التى يتمكن فيها العائل من الاستجابة - للإصابة - بإنتاج فيتوألوكسين بتركيز يصل إلى الحد اللازم لوقف نمو المسبب المرضى أو يزيد عليه. كما يمكن تعريف القابلية للإصابة بأنها الحالة التى لا يمكن فيها للعائل الاستجابة للإصابة بالسرعة الكافية لإنتاج الفيتوألوكسين بالتركيز المناسب لوقف نمو المسبب المرضى.

إن الفيتوألوكسينات مركبات قاتلة تؤثر على كل من البكتيريا. والفطريات. والنيماطودا. والحيوانات الأرقى، والنباتات. ومع التباين الشديد للفيتوألوكسينات فإن الكائنات الحية تتباين بشدة فى مدى حساسيتها لها. وعلى سبيل المثال .. تعد

البكتيريا الموجبة لصبغة جرام أكثر حساسية - بصورة عامة - عن البكتيريا السالبة. كذلك تتباين سلالات المسبب المرضي الواحد، حيث تكون السلالات ذات الضراوة العالية - عادة - أقل حساسية وتتحمل تركيزات أعلى من الفيتوأكسينات عن السلالات عديمة الضراوة. وغالبًا ما يرتبط ذلك بقدرة السلالات العالية الضراوة على تحويل الفيتوأكسينات المتراكمة في موقع الإصابة إلى مركبات غير سامة لها.

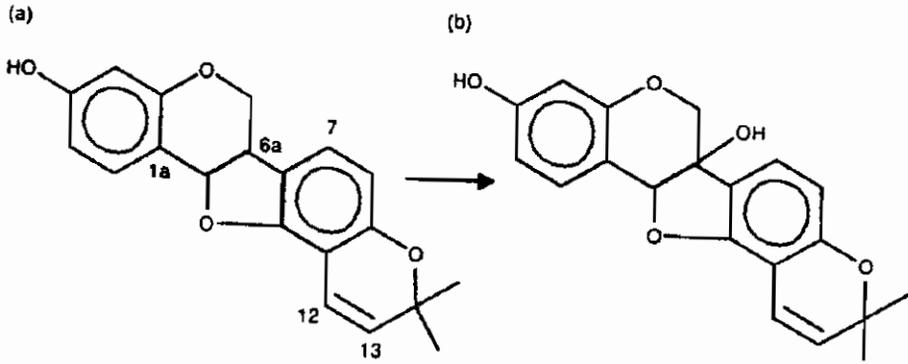
ومن أهم خصائص الفيتوأكسينات أنها غير متخصصة non-specific على مجموعات معينة من المسببات المرضية وأن تأثيرها السام متعدد المواقع، أي إنها multisite toxicants. وتؤدي معاملة الفطريات بالفيتوأكسينات إلى تحبب السيتوبلازم واختفاء محتويات الخلية؛ مما يدل على أن الأغشية الخلوية هي أحد المواقع التي تؤثر فيها الفيتوأكسينات. ومن التأثيرات السامة المعروفة للفيتوأكسينات التأثير على الأغشية البلازمية لليبوسومات lysosomes. وإنبات الجراثيم الفطرية. والنمو الميسيليومي، وإتلاف الريبوسومات، والشبكة الإندوبلازمية، وأغشية الميتوكوندريات. والأغشية النووية، والأغشية البلازمية المحيطة بالسيتوبلازم والمحيطة بالفجوات العنصرية.

كذلك تتباين الكائنات الدقيقة في قدرتها على تحويل الفيتوأكسينات إلى مركبات غير سامة، ومما يدعم ذلك الأمر تباين الفيتوأكسينات ذاتها في خصائصها الكيميائية.

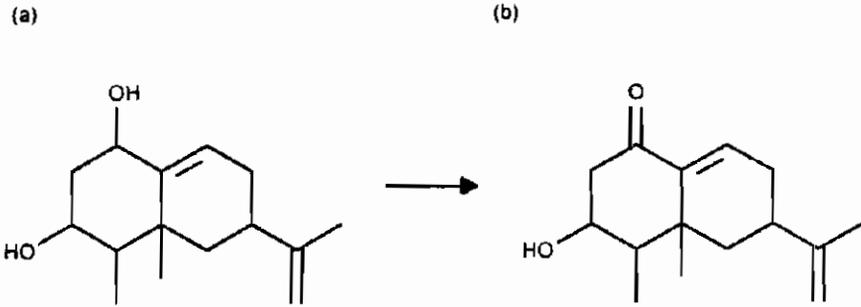
ومن بين الطرق السامة التي تتحول بها الفيتوأكسينات إلى مركبات غير سامة detoxification، ما يلي:

١ - الأكسدة:

تعد الأكسدة عند موقع كربوني واحد إحدى الوسائل التي يمكن أن تصبح بها ال pterocarpan phytoalexins أقل سمية (شكل ٧-٢٧). كذلك يمكن للفطرين: *Botrytis cinerea* و *Fusarium oxysporium* f. sp. *vasinfectum* أكسدة فيتوأكسين الفلفل capsidiol إلى capsidol (شكل ٧-٢٨).



شكل (٧-٢٧): تحويل الفيتوأكسين phaseollin (a) إلى المركب غير السام (b) 6a-hydroxyphaseollin بأكسدته عند الموقع 6a.



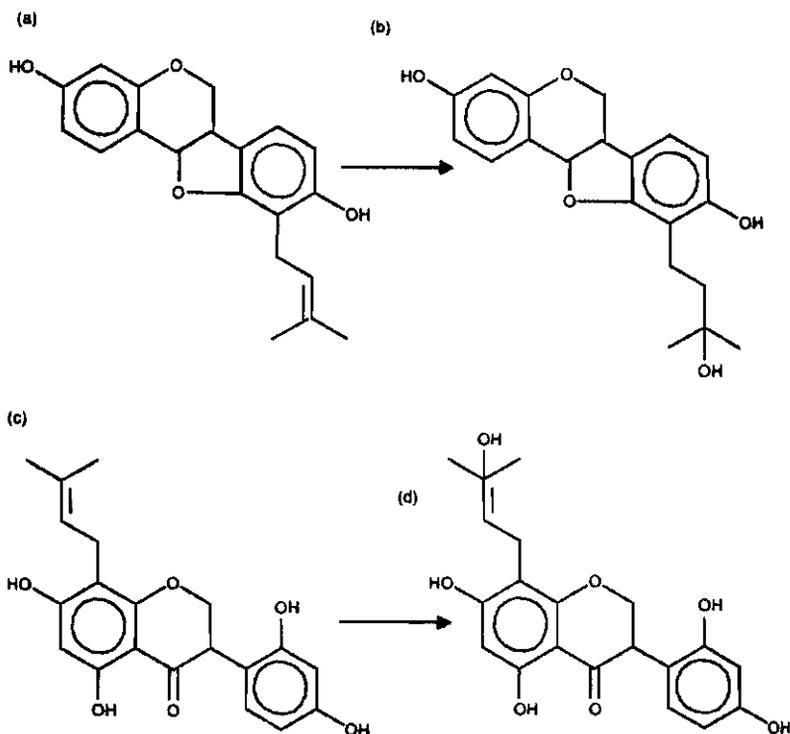
شكل (٧-٢٨): تحويل الفيتوأكسين capsidol (a) إلى المركب غير السام (b) capsidiol بالأكسدة.

٢ - الهدرجة:

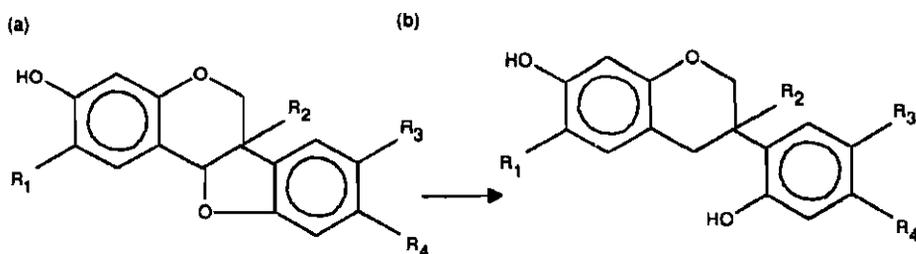
تعد الهدرجة hydration (أو الاتحاد مع الماء) إحدى الوسائل التي تحول بها مسببات المرضية (مثل: *Fusarium solani* f. sp. *phaseoli*) الفيتوأكسينات السامة (مثل فيتوأكسينا الفاصوليا: الـ phaseollidin، والـ kievitone) إلى هيدرات hydrates (شكل ٧-٢٩).

٣ - الاختزال:

يمكن أن تصبح الفيتوأكسينات أقل سمية بالاختزال، كما يحدث عند اختزال الـ pterocarpans إلى isoflavans (شكل ٧-٣٠).



شكل (٧-٢٩): تحويل الفيتوأكسين phaseollidin (a)، و Kievitone (b) إلى مركبين غير سامين بالهدرجة.



شكل (٧-٣٠): تحويل الـ pterocarpan إلى isoflavans غير سامة بالاختزال، علمًا بأن الـ pterocarpan هي:

$R_1, R_2, R_3 = H; R_4 = OCH_3$: medicarpin

$R_1, R_2 = H; R_3, R_4 = OCH_2O$: maackiain

$R_2, R_3 = H; R_1, R_4 = OCH_3$: 3-hydroxy-2,9-dimethoxypterocarpan

$R_1, R_2, R_3 = H; R_4 = OH$: 3,9-dihydroxypterocarpan

$R_1 = H; R_2 = OH; R_3, R_4 = OCH_2O$: 3,6a-dihydroxy-8,9-methylene-dioxypterocarpan.

٤ - إزالة مجموعات المثيل :

تعد إزالة مجموعات المثيل demethylation للفيثوأكسينين : pisatin، ليتحول إلى 6a-hydroxyrnaackianin (اختصاراً : HMK) وسيلة لإفقاذه لسميته، وذلك بالنسبة لعدد من الفطريات التى تكون أقل حساسية للمركب HMK عند الـ pisatin.

المعاملة بالفيثوأكسينات لمكافحة الأمراض

يعتقد البعض أنه طالما أن الفيثوأكسينات مركبات طبيعية يستخدمها النبات فى دفاعه ضد الإصابات المرضية فإنه قد يمكن استخدامها - إذا أمكن تخليقها صناعياً - بأمان - كمبيدات فى مكافحة الأمراض، إلا أن هذا الاعتقاد لا يخلو من المآخذ والأخطاء. فالمركبات التى توجد طبيعياً فى النباتات لا تكون بالضرورة آمنة؛ فعدد من المبيدات القاتلة تستخلص من النباتات، كما أن بعض الأنسجة النباتية تعد شديدة السمية للحيوانات بسبب ما تحمله من مركبات حامية للنباتات. ونظراً لأن الفيثوأكسينات لا تنتقل فى النباتات، فإنه سيتعين تكرار المعاملة بها عدة مرات. ونظراً لتعقيد تركيبها الكيميائى فإن تخليقها لن يكون سهلاً، وغالباً فإن استعمالها لن يكون اقتصادياً.

كذلك لم تُجد محاولات معاملة النباتات بمستحضات تمثيل الفيثوأكسينات من غير المسببات المرضية؛ نظراً لأن النباتات المعاملة كانت دائماً متقرمة وغير منتجة؛ وربما حدث ذلك بسبب تحويل المثيرات للمسارات الأيضية عن طريقها الطبيعى إلى طريق إنتاج الفيثوأكسينات. هذا بينما نجد فى الطبيعة أن الفيثوأكسينات لا تنتج إلا فى مواقع الإصابة وحولها فقط. وحينما يحتاج الأمر إليها فقط (عن Kuć ١٩٩٥).

هذا وقد أمكن تمثيل عدد من الفيثوأكسينات معملياً، نذكر منها ما يلى :

المصدر الطبيعى له	الفيثوأكسين
البسلة	Pisatin
البطاطس	Rishitin
الذرة	Vignafurou
جنسان من العائلة الأوركيدية Orchidaceae	Orchinol

مصادر إضافية عن الفيتوأكسينات

لمزيد من المعلومات عن الفيتوأكسينات .. يراجع ما يلي :

الموضوع	المرجع
مقال كلاسيكى عن الفيتوأكسينات	Muller (1961)
عام	Cruickshank (1963)
دراسات مفصلة على البيزاتين	Cruickshank (1965)
عام	Kuč (1972)
إنتاج الفيتوأكسينات فى مزارع الأنسجة	Dixon (1980)
الجوانب العملية لدراسة الفيتوأكسينات	Cruickshank (1980)
تقييم لدور الفيتوأكسينات	Keen (1981)
عام	Bailey (1982)
فسيولوجى الدور الذى تلعبه الفيتوأكسينات فى مقاومة مختلف مسببات الأمراض	Mansfield (1982)
شامل	Bailey & Mansfield (1982)
شامل	Daniel & Purkayastha (1995)

المقاومة النشطة : تمثيل البروتينات الدفاعية

يرتبط تمثيل بروتينات عديدة مختلفة بالمقاومة النشطة لعديد من الأمراض . وهى التى تعرف باسم pathogenesis-related proteins (اختصاراً : PRP).

ومن أبرز الأمثلة على الـ PRP ما يلى:

١ - إنزيمات الشيتينيز chitinases والجلوكانيز glucanases التى تتكون استجابة للإصابة بأنواع عديدة من الفطريات والبكتيريا والفيروسات . وللمعاملة بالإثيلين وبعض المثيرات.

٢ - الثيونينات thionins التى يتراكم تمثيلها فى الشعير - بأكثر مما يكون عليه تركيزها العادى المنخفض - على أثر تعرضه للإصابة بالفطر *Erysiphe graminis*.

٣ - بروتينات أخرى غير مُعرَّفة . مثل الـ 23 kDa protein - المثبط لتكاثر الفيروس - والذى عُزل من نباتات التبغ التى تستجيب للحقن بفيروس موزايك التبغ بتكوين بقع موضعية - على أثر تعرضها للإصابة بالفيروس (عن Strange 1993).