

## الهندسة الوراثية لمقاومة الفطريات والبكتيريا

تتنوع كثيراً مصادر الجينات التي تستعمل فى عمليات التحول الوراثى لمقاومة الأمراض الفطرية والبكتيرية فى النباتات، كما تتنوع - بالتالى - الآلية التى تعمل بها تلك الجينات.

### الاعتماد على جينات المقاومة الطبيعية فى عمليات التحول الوراثى

يعد الاعتماد على جينات المقاومة الطبيعية التى تتوفر فى شتى الأنواع النباتية ضد مختلف مسببات المرضية الفطرية والبكتيرية طريقة مؤكدة - غالباً - لتحقيق المقاومة لتلك المسببات المرضية فى الأنواع النباتية المستهدفة بعملية التحول الوراثى، ولكن يتعين - بطبيعة الحال - عزل تلك الجينات أولاً حتى يمكن نقلها من نوع نباتى لآخر بعيد عنه.

وتظهر فى جدول (١٦-١) قائمة بعدد من أهم جينات المقاومة الطبيعية التى استخدمت أو تستخدم فى عمليات التحول الوراثى.

ومن بين المركبات الخثرية طائفة الأهل النباتى، والتى تنتج من قبل النباتات كحرد فعل للإصابة بمختلفه المصهبات المرضية من أجل مقاومتها، والتى يمكن الاستفادة منها فى التحول الوراثى للنباتات لجعلها أكثر مقاومة للمصهبات المرضية، ما يلى:

- ١ - النشاط العالى لإنزيم البيروكسيداز peroxidase.
- ٢ - إنزيمات البروتينيز proteinases.
- ٣ - إنزيمات الهيدروليز hydrolases.
- ٤ - مجموعة من البروتينات المضادة للفطريات - مثل البروتين زياماتين zeamatin -

وهي تعمل من خلال تأثيرها على نفاذية الأغشية الخلوية بالفطريات (عن Mount & Berman 1994)

جدول (١٦-١): قائمة بعدد من أهم جينات المقاومة الطبيعية للمسببات المرضية التي أمكن عزلها لأجل استخدامها في عمليات التحول الوراثي (عن Dickinson 2003).

قوة البروتين	الجين	النبات الحامل	المسبب المرضي الذي يقاومه الجين	
المسئول عن المقاومة	طبيعة البروتين المسئول عن المقاومة <sup>(١)</sup>	المنتج للجين للبروتين	للجين	
١	TIR-NBS-LRR	L	الكتان	<i>Melampsora lini</i> (fungus)
		M	الكتان	<i>Melampsora lini</i> (fungus)
		P	الكتان	<i>Melampsora lini</i> (fungus)
		N	التبغ	<i>Tobacco mosaic virus</i>
	CC-NBS-LRR	RPP1	<i>Arabidopsis</i>	<i>Peronospora parasitica</i> (oomycete)
		RPP5	<i>Arabidopsis</i>	<i>Peronospora parasitica</i> (oomycete)
		RPS4	<i>Arabidopsis</i>	<i>Pseudomonas syringae</i> (bacterium)
		Prf	الطماطم	<i>Pseudomonas syringae</i> (bacterium)
		Mi	الطماطم	<i>Melodogyne incognita</i> (nematode)
		Gpa2/Rx1	البطاطس	<i>Globodera</i> (nematode) & Potato virus X
		RPS2	<i>Arabidopsis</i>	<i>Pseudomonas syringae</i> (bacterium)
		RPS5	<i>Arabidopsis</i>	<i>Pseudomonas syringae</i> (bacterium)
		RPM1	<i>Arabidopsis</i>	<i>Pseudomonas syringae</i> (bacterium)
		RPP8/HIRT	<i>Arabidopsis</i>	<i>Peronospora</i> & Turnip crinkle virus
NBS-LRR	Bs2	الفلفل	<i>Xanthomonas campestris</i> (bacterium)	
	Dm3	الخنس	<i>Brennia lactuca</i> (oomycete)	
	I2	الطماطم	<i>Fusarium oxysporum</i> (fungus)	
	Cre3	القمح	<i>Heterodera avenae</i> (nematode)	
	Xa1	الأرز	<i>Xanthomonas oryzae</i> (bacterium)	
	Ptb	الأرز	<i>Magnaporthe grisea</i> (fungus)	
	Pi-ta	الأرز	<i>Magnaporthe grisea</i> (fungus)	
	Rp1	الذرة	<i>Puccinia sorghi</i> (fungus)	
Mla	الشعير	<i>Blumeria graminis</i> (fungus)		

رقم	المستول	الجين	النبات الحامل	المسبب المرضي الذي يقاومه الجين
١	TIR-NBS-LRR-NLS-WRKY	<i>RRS1-R</i>	<i>Arabidopsis</i>	<i>Ralstonia solanacearum</i> (bacterium)
٢	LRR-TM	<i>Cf-2, Cf-4</i> <i>Cf-5, Cf-9</i>	الطماطم	<i>Cladosporium fulvum</i> (fungus)
٣	Kinase	<i>Pto</i>	الطماطم	<i>Pseudomonas syringae</i> (bacterium)
		<i>PBS1</i>	<i>Arabidopsis</i>	<i>Pseudomonas syringae</i> (bacterium)
	Kinase-kinase	<i>Rpg1</i>	الشعير	<i>Puccinia graminis</i> (fungus)
٤	LRR-TM-Kinase	<i>Xa21</i>	الأرز	<i>Xanthomonas oryzae</i> (bacterium)
		<i>FLS2</i>	<i>Arabidopsis</i>	Innate immunity (flagellin)
٥	Unique	<i>HS1<sup>pro-1</sup></i>	بنجر السكر	<i>Heterodera schachtii</i> (nematode)
٦	Linique	<i>RPW8</i>	<i>Arabidopsis</i>	<i>Erysiphe</i> (fungus)
٧	Membrane protein	<i>Mlo</i>	الشعير	<i>Blumeria graminis</i> (fungus)
٨	Cell-surface glycoprotein	<i>Ve1</i>	الطماطم	<i>Verticillium albo-atrum</i> (fungus)
٩	Toxin reductase	<i>Hm1</i>	الذرة	<i>Cochliobolus carbonum</i> (fungus)

أ - اختصارات طبيعة البروتين المستول عن المقاومة:

TIR = Toll interleukin receptor; LRR = leucine-rich repeat; NBS = nucleotide binding site; CC = coiled coil; NLS = nuclear localisation signal; WRKY = transcription factor; and TM = transmembrane.

### الاعتماد على الجينات التي تتحكم في إنتاج البروتينات المضادة للفطريات

تعتمد خاصية المقاومة في حالة هندسة نباتات تحمل جينات تتحكم في إنتاج بروتينات مضادة للفطريات على قدرة النباتات التي حولت وراثياً على إنتاج إنزيمات معينة تكون مدمرة للفطريات التي يمكن أن تهاجم تلك النباتات.

ومن بين البروتينات ذات العلاقة بالحماية من الإصابات المرضية فى النباتات تلك التى تلعب دوراً فى عملية اللجننة lignification، وفى تمثيل الفيتو ألكسينات phytoalexins، وكذلك إنزيمات الشيتينيز chitinases، والـ  $\beta$ -1,3-glucanases. ومثبطات البروتينيز proteinase inhibitors، والبروتينات المثبطة لعمل الريبوسومات ribosome inactivating proteins (عن Nascari & Montaneli 1997).

كذلك يفيد استخدام الجينات التى تشفر لتكوين البولى ببيتيدات الصغيرة الغنية فى السيستين، مثل الثيونينات thionins، والهيفينات heveins، وهى المركبات التى تؤدى إلى تدهور الأغشية الخلوية للفطريات، كما تقوم الأخيرة بربط الشيتين فى الجدر الخلوية للفطريات (عن Williamson 2002).

ومن أكثر الجينات أهمية فى عمليات هندسة النباتات لمقاومة الفطريات عن طريق البروتينات المضادة لها antifungal protein-mediated resistance الجينين المتحكمن فى إنتاج كل من الشيتينيز chitinase، والجلوكانيز glucanase، حيث يعص هذان الإنزيمان على الجدر الخلوية للفطريات المهاجمة للنباتات، مما يجعلها أكثر حساسية لقوى الدفاع الطبيعية العادية للنباتات (عن Chahal & Gosal 2002).

وتجدر الإشارة إلى أن الاستعانة بالجينات التى تحلل الجدر الخلوية للبكتيريا والفطريات - بهدف مقاومة النباتات لها - ليس لها أى تأثير على الجدر الخلوية للنباتات التى تختلف - تماماً - فى تركيبها - عن الجدر الخلوية لبكتيريا والفطريات

### إنزيمات الشيتينيز والجلوكونيز

تتكون الجدر الخلوية للفطريات من مكونين، هما الجلوكان glucan، والشيتين chitin، وهما اللذان يمكن تحللها بواسطة كل من الـ  $\beta$ -1,3-glucanases (مثل  $\beta$ -1,3-glucanase) والـ chitinases - على التوالى، هذا - إلا أن تركيب الشيتين يتباين كثيراً بين الأنواع الفطرية المختلفة، ولذا فإن إنزيم الشيتينيز chitinase الذى يكون فعالاً

ضد أحد الفطريات لا يلزم - بالضرورة - أن يكون فعالاً ضد الفطريات الأخرى، بما يعنى أن نجاح إكساب النباتات صفة المقاومة لفطر ما بطرق الهندسة الوراثية التى تعتمد على تحويلها وراثياً باستعمال إنزيم الشيتينيز يعتمد على الاختيار المناسب للإنزيم الذى يكون فعالاً ضد الفطر المعنى (عن Broglie & Broglie ١٩٩٤، و Chrispeels & Sadava ٢٠٠٣).

وكان Broglie وآخرون (١٩٩٣) قد قدما شرحاً لعملية التحول الوراثى للتبغ بجين الفاصوليا endochitinase، والذى أدى التعبير عنه فى التبغ إلى جعله مقاوماً للفطر *Rhizoctonia solani*. ومن المعتقد أن مرد ذلك كان إلى تحليل الإنزيم لشيتين الجدر الخلوية للفطر.

ومن المعروف أن البكتيريا *Serratia marcescens* وكائنات دقيقة أخرى كثيرة تفرز طرزا مختلفة من الإنزيمات التى تعمل على تحليل الشيتين chitinases، وهى التى ثبتت فاعليتها ضد الفطريات، التى تحتوى جدرها الخلوية على الشيتين chitin كـمكون أساسى. كذلك ربما يكون لتلك الإنزيمات تأثيرات ضارة على الحشرات والنيماطودا. ولكن يتعين تحديد إنزيم الشيتينيز chitinase المناسب للعمل ضد المسببات المرضية المعنية. وقد يبدو من المفيد نقل جينات تتحكم فى إنتاج عدة إنزيمات شيتينيز مرة واحدة لأجل الحصول على مدى واسع من المقاومة.

وتجدر الإشارة إلى أن النباتات ذاتها يمكن أن تنتج إنزيمات الشيتينيز - ضمن مركبات أخرى - استجابة للإصابة بالمسببات المرضية (Mount & Berman ١٩٩٤).

وبينما يكون نشاط الشيتينيز فى النباتات السليمة غير المصابة منخفضاً، أو غير ملحوظ، فإن ذلك النشاط يزداد بوضوح بعد الإصابة بأحد الفطريات المرضية، أو بعد المعاملة بأحد المثبرات elicitors. وبينما يحمى الشيتينيز النباتات من الإصابة بالفطريات التى تحتوى على شيتين chitin فى جدرها الخلوية، فإنه لا يكون مؤثراً على الفطريات التى يعوزها الشيتين (عن Nascari & Montanelli ١٩٩٧).

وقد أمكن التعرف فى النباتات على خمس طرز (من I إلى V) من إنزيمات الـ

endochitinases، وعلى ثلاثة طرز (I إلى III) من إنزيمات الـ  $\beta$ -1,3-endoglucanases. وعلى خلاف الـ isoforms الخلوية intercellular من طراز chitinases II، فإن الـ isoforms التي توجد بالفجوات العصارية vacular من طراز I chitinases، وطرز  $\beta$ -1,3-glucanases I ثبت أنها مثبطات قوية جداً لنمو الفطريات في البيئات الصناعية، حيث تعمل معاً بصورة تداؤبية synergistically. يحدث هذا التداؤب - كذلك - بين الـ chitinases V والـ  $\beta$ -1,3-glucanases الخلويين.

وقد ازدادت مقاومة الطماطم للإصابة بالفطريات عندما حولت وراثياً بكل من طراز I من إنزيم الشيتينيز class I chitinase، وطرز I من إنزيم بيتا ١، ٣ جلوكانيز class I  $\beta$ -1,3-glucanase من التبغ، بينما لم يؤد التحول الوراثي للطماطم بأى من الجينين على انفراد إلى حمايتها من الإصابة الفطرية. ولقد بلغ مقدار النقص في شدة الإصابة بالفطر مقارنة بالوضع في النباتات غير المحولة وراثياً ٣٦٪، و ٥٨٪، وذلك في سلالتين محولتين وراثياً من الطماطم وقد حدث تخلص كامل من الإصابة الأولية بالفطر في سلالتين محولتين وراثياً، في الوقت الذي كانت فيه نباتات المقارنة قد قتلها الفطر وتنفق تلك النتائج مع ما هو معروف من أن كلا الإنزيمين class I chitinase، و class I  $\beta$ -1,3-glucanase يعملان - تداؤبياً synergistically - على تثبيط نمو الفطريات في البيئات الصناعية (Jongedijk وآخرون ١٩٩٥).

وقد أمكن تحويل عدداً من أصناف الخيار والجزر وراثياً بجينات مختلفة للشيتينيز chitinase حُصل عليها من كل من البيتونيا، والتبغ، والفاصوليا وبينما لم تُظهر نباتات الخيار المحولة وراثياً بأى واحد من الجينات الثلاثة أى فروق معنوية عن النباتات غير المحولة لدى عداوها بأى من الفطريات الممرضة *Alternaria cucumerina*، و *Botrytis cinerea*، و *Colletotrichum orbiculare*، و *Rhizoctonia solani* فإن نباتات الجزر المحولة بجين شيتينيز التبغ أظهرت مقاومة أعلى بصورة معنوية ضد الإصابة بأى من الفطرين *R. solani*، أو *Corticium rolfsii* مقارنة بالنباتات غير المحولة وراثياً، هذا بينما لم تظهر تلك المقاومة في نباتات الجزر المحولة وراثياً

بجين شيتينيز البيتونيا، وفي كليهما . لم تظهر أى مقاومة فى نباتات الجزر المحولة وراثياً ضد أى من الفطرين *Alternaria radicum*، أو *Thielaviopsis basicola* ويستدل من تلك النتائج على أن كفاءة التحول الوراثى بجينات الشيتينيز فى مقاومة النباتات للفطريات تتأثر بكل من النوع النباتى المحول وراثياً، وجين الشيتينيز المستخدم، والفطر المستهدف مقاومته (Punja & Rharjo 1996).

كذلك أمكن تحويل الخيار وراثياً بجين شيتينيز من الأرز، وأظهرت النباتات المحولة وراثياً مستوى من المقاومة للفطر *Botrytis cinerea* أعلى من نباتات المقارنة، وتوقف فيها انتشار المرض كليا (Tabei وآخرون 1997)

كذلك أمكن تحسين المقاومة للأمراض فى النباتات بتحويلها وراثياً بجينات من فطريات تستخدم فى المقاومة الحيوية فعلى سبيل المثال أمكن نقل الجين المسئول عن إنتاج شيتينيز قوى التأثير على الفطريات من *Trichoderma harzianum* إلى كل من التبغ والبطاطس، وظهرت مستويات عالية من الإنزيم المضاد للفطريات فى الأنسجة النباتية المختلفة، دون أن يكون لذلك أى تأثيرات منظورة على نمو النباتات أو تطورها ولقد أظهرت النباتات المحولة وراثياً تحملاً أو مقاومة تامة للفطريات *Alternaria alternata*، و *A. solani*، و *Botrytis cinerea*، و *Rhizoctonia solani*، الأمر الذى يجعلها أفضل حالاً بكثير من تلك التى تحول بجينات الشيتينيز المتحصل عليها من النباتات أو البكتيريا (Lorito وآخرون 1998).

وأمكن تحويل البروكولى وراثياً بجين endochitinase حُصل عليه من *Trichoderma harzianum*، وذلك لإكسابه صفة المقاومة للفطر *Alternaria brassicicola* (Mora & Earle 2001)

## بروتينات الديفنسين

يُستفاد - كذلك من بروتينات الديفنسين definsins فى عمليات التحول الوراثى، وهى بروتينات تتواجد فى كل الخلايا الحية، ولها خصائص متنوعة، ولكنها تشترك جميعها فى كونها بيبتيديات صغيرة (26-50 حمض أميني) مضادة للميكروبات تُظهر

الديفينسينات نشاط انحلالى lytic بالارتباط داخل الغشاء البلازمى الميكروبي ، علماً بأنه يكون من الصعب جداً على أى مسبب مرضى أن يطور مقاومة لهذا التأثير نظراً لأهمية المحافظة على كمال الغشاء البلازمى لاستمرار بقاء الكائن . ومن ثم لا يمكن أن تحدث به تغيرات تمنع هذا الارتباط بين الديفينسينات وبينه

ولقد أمكن تحويل البطاطس وراثياً بجين الديفينسين alfAFP من البرسيم الجازى ، حيث تبين تمثيل الديفينسين فى النباتات التى حولت وراثياً وتم إفرازه فى المسافات بين الخلايا فى كل من الأوراق والجذور ، وأظهرت النباتات مقاومة معنوية ضد الفطر *Verticillium dahlia* ، بدرجة كانت مماثلة للمقاومة الطبيعية فى أصناف البطاطس المقاومة لهذا الفطر . إلا أن النباتات المحولة وراثياً لم تكن مقاومة للفطر *Alternaria solani* (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

### الإنزيمات المثبطة لنشاط الريبوسومات

تفيد البروتينات المثبطة للريبوسومات ribosome-inactivating proteins (اختصاراً: RIP) فى عمليات التحول الوراثى إذ إنها تمنع الريبوسومات من القيام بعملها ، ومن ثم يتوقف تمثيل البروتين ولهذه البروتينات درجات مختلفة من التخصص ، وبعضها يؤثر على الثدييات (عن Williamson ٢٠٠٢).

وقد أحدث إدخال جينات تتحكم فى إنتاج البروتينات المثبطة للريبوسومات مع جين الشيتينيز أحدث ذلك تأثيراً متدايباً synergistic ولقد نقل بالفعل جين الفجل Rs-AFP2 الذى يشفر لإنتاج مضاد الفطريات antifungal 2 .. نقل إلى التبغ الذى أظهر مقاومة للفطر *Alternaria longipes* (عن Chahal & Gosal ٢٠٠٢)

بروتينات أخرى تفيد فى عمليات التحول الوراثى لمقاومة الأمراض من بين البروتينات الأخرى التى حازت باهتمام الباحثين فى عمليات التحول الوراثى لمقاومة الفطريات المسببة للأمراض ، ما يلى

• يحتوى عنب الذئب (أو عنب الثعلب) pokeweed على بروتين مضاد

للفيروسات، وقد أظهرت نباتات التبغ التي حولت وراثياً بالجين المسئول عن إنتاج هذا البروتين تدهوراً شديداً في نموها، إلا أن إطفار هذا الجين واستخدام الجين المطفر في عملية التحول الوراثي أدى إلى إنتاج نباتات تبغ طبيعية النمو ومقاومة للفيروس، كما كانت كذلك - وعلى غير المتوقع - مقاومة للفطر *Rhizoctonia solani*، وارتبط ذلك بإنتاج النباتات المحولة وراثياً لعدد من البروتينات ذات العلاقة بالدفاع ضد الإصابات الفطرية (عن Williamson 2002).

• أمكن تحويل الطماطم وراثياً بالجين المسئول عن تكوين البروتين هاربين harpin والمتحصل عليه من البكتيريا *Erwinia amylovora* المسببة لمرض اللبحة النارية في التفاح والكمثرى. وبعُدوى النباتات بسلالة مركبة من الفطر *Phytophthora infestans* وجد أن زيادة تعبير النباتات عن الهاربين - سواء أكان ذلك ذاتياً أم بسبب حث المسبب المرضي على ذلك - أدى إلى انخفاض معدل نمو البقع المرضية (Li & Fan 1999).

### الاعتماد على الجينات التي تتحكم في إنتاج مركبات مضادة للفطريات

قد يُحصل على الجينات التي تتحكم في إنتاج المركبات المضادة للفطريات من حالات المقاومة الطبيعية كتلك التي أسلفنا بيانها (مثل الجينات التي تتحكم في إنتاج الفيتوأكسينات)، وقد تكون من مصادر أخرى نباتية أو غير نباتية.

### الجينات التي تتحكم في إنتاج الفيتوأكسينات

تعد الفيتوأكسينات phytoalexins من المركبات المضادة للكائنات الدقيقة، وتلعب - بطبيعتها - دوراً في مقاومة النباتات للمسببات المرضية الفطرية والبكتيرية، وتعرف المقاومة التي تعتمد عليها بأنها antifungal-compound mediated resistance.

وقد أمكن تحويل الطماطم وراثياً وجعلها قادرة على إنتاج فيتوأكسين نبات العنب؛ بهدف حمايتها من الإصابة ببعض الفطريات المرضية؛ فقد نقل إلى الطماطم جينين من جينات الـ stilbene من العنب، حيث حدث التعبير عن كليهما في النباتات المحولة

وراثياً ونسلها لدى عداوها بالفطر *Phytophthora infestans*، أو تجريحها، أو تعريضها للأشعة فوق البنفسجية. وحدث تراكم قوى للرسول الخاص بالإنزيم stilbene synthase لدى عدوى النباتات بكل من *P. infestans* و *Botrytis cinerea*، حيث أمكن ملاحظته فى الأوراق بعد ٣٠ دقيقة من عداوها. ووصل هذا التراكم إلى ذروته بعد ٢٤ ساعة من الحقن الفطرى، ثم اختفى فى خلال ٧٢ ساعة. كذلك حدث تراكم قوى للمركب resveratrol، وصل ذروته بعد ٤٤ ساعة، ثم قل تدريجياً، وأدى تواجده إلى الحد من الإصابة بالفطر *P. infestans* (Thomzik وآخرون ١٩٩٧).

كذلك أمكن الاستفادة من عملية التحول الوراثى السالفة الذكر ذاتها فى مقاومة مرض العصفه فى الأرز (عن Chahal & Gosal ٢٠٠٢).

### جينات المضادات الحيوية

إن أحد الاتجاهات التى يفكر فيها علماء الهندسة الوراثية لإنتاج نباتات مقاومة للأمراض (الفطرية والبكتيرية وتلك التى تسببها الفيكوبلازما)، هى بتحويلها وراثياً لتحتوى على الجينات المتحكمة فى إنتاج أحد المضادات الحيوية المؤثرة فى المسببات المرضية المعنية، ومنها - على سبيل المثال - المضاد الحيوى nikkomycin الذى ينتجه الاستربتوميسيت *Streptomyces tendae*، والذى أوضحت الدراسات عدم سميته لفئران التجارب.

ومن أهم الأبحاث على هذا الاتجاه فى الهندسة الوراثية، ما يلى

١ - الأخطار الصحية التى قد يتعرض لها الإنسان من جراء تناول أطعمة تحتوى على مضادات حيوية.

٢ - قد تطور الكائنات المرضية التى عدلت النباتات لكى تكون مقاومة لها . قد تطور سلالات جديدة مقاومة لفعل تلك المضادات.

ويمكن الحد من تلك التأثيرات السلبية باستعمال جينات منظمة لظهور فعل جينات المضادات الحيوية. بحيث لا يظهر إلا فى مرحلة معينة من النمو (كالبادرات - مثلاً -

لمقاومة فطريات الذبول الطرى). أو فى جزء معين من النبات لتجنب ظهور أمراض معينة لا تصيب إلا ذلك الجزء (عن Mount & Berman 1994).

### الجينات التى تتحكم فى إنتاج مركبات أخرى

من بين عمليات التحول الوراثى التى أجريت بهدف إنتاج مركبات أخرى مضادة للفطريات، ما يلى :

#### الأحماض الدهنية غير المشبعة

أدى تحويل الطماطم وراثياً بجين الخميرة المسئول عن تكوين الإنزيم stearyl-CoA desaturase إلى زيادة محتوى أوراقها من الأحماض الدهنية، ولدى اختبار مقاومتها للفطر *Erysiphe polygoni* المسبب للبياض الدقيقى، وجد أن المستعمرات الفطرية التى ظهرت عليها كانت أصغر مساحة وأقل احتواءً على الجراثيم الكونيدية عما كان عليه الحال فى النباتات التى لم تحوّل وراثياً. وقد أوضحت الدراسات أن إنبات جراثيم الفطر فى البيئات التى تحتوى على أحماض دهنية مختلفة ثبط معنوياً عند تواجد أحماض دهنية غير مشبعة. كذلك احتوت نباتات الطماطم المحولة وراثياً على تركيزات أعلى من إنزيمات البيروكسيداز peroxidases عما فى النباتات غير المحولة (Wang وآخرون 1998).

#### فوق أكسيد الأيدروجين

يتضمن النظام الدفاعى للنباتات ضد الإصابات المرضية إنتاج مركبات ذات قدرة عالية على الأكسدة، مثل فوق أكسيد الأيدروجين  $H_2O_2$  ولدراسة ذلك الأمر تم تحويل البطاطس وراثياً بجين الفطر *Aspergillus niger* الذى يشفر لتمثيل الإنزيم glucose oxidase، الذى يعمل على إنتاج فوق أكسيد الأيدروجين عندما يتأكسد الجلوكوز. أدت عملية التحول الوراثى تلك إلى زيادة مستويات فوق أكسيد الأيدروجين فى كل من الأوراق والدرنات، وأظهرت النباتات المحولة وراثياً مقاومة قوية ضد بكتيريا العفن البكتيرى الطرى الذى تسببه البكتيريا *Erwinia carotovora* subsp *carotovora*.

واستمرت حالة المقاومة في كل من الظروف الهوائية واللاهوائية. ويبدو أن تلك المقاومة كان مردها إلى المستويات العالية التي تكونت من فوق أكسيد الأيدروجين، نظراً لأنها - أى المقاومة - اختفت لدى معاملة الأنسجة المحولة وراثياً والمحقونة بالبكتيريا بإنزيم محلل لفوق أكسيد الأيدروجين  $H_2O_2$  degrading catalase كذلك أظهرت النباتات المحولة وراثياً مقاومة جيدة ضد الفطر *Phytophthora infestans* المسبب للندوة المتأخرة، حيث تأخر ظهور البقع المميزة للإصابة بهذا الفطر (Wu وآخرون ١٩٩٥)

كذلك أظهرت نباتات البطاطس التي حولت وراثياً بهذا الجين مقاومة عالية لعدد آخر من الأمراض الفطرية والبكتيرية، وخاصة لمرض ذبول فيرتسيليم. كما أظهرت نباتات الأرز التي حولت وراثياً بجين فوق أكسيد الأيدروجين مقاومة للفطريات (عن Chahal & Gosal ٢٠٠٢).

### الجينات المستعملة في عمليات التحول الوراثي لمقاومة البكتيريا

لم تلق جهود الهندسة الوراثية لأجل مقاومة الأمراض البكتيرية نجاحاً كبيراً، ومن الأمثلة القليلة الواعدة في هذا الشأن، ما يلي:

#### جينات المقاومة الطبيعية

قد تكون الجينات المتحصل عليها من النباتات الراقية - لأجل عمليات التحول الوراثي لمقاومة الأمراض البكتيرية - من جينات المقاومة الطبيعية للمرض ذاته أو لأمراض أخرى في النباتات التي حُصل منها على تلك الجينات، ومن الأمثلة على ذلك، ما يلي

• من بين جينات المقاومة الطبيعية التي تكثر الدراسات عليها حالياً في مجال هندسة المقاومة للأمراض البكتيرية الجين Rps2 من *Arabidopsis*، وجينا الطماطم Cf9، و Pto (عن Chahal & Gosal ٢٠٠٢).

• أمكن عزل طفرة من النبات الموديل *Arabidopsis thaliana* تؤدي إلى وقف ظهور أعراض الإصابة بالذبول بعد حقن النبات بسلاطة عالية الضراوة من البكتيريا

## الصناعة الوراثية لمقاومة الفطريات والبكتيريا

*Ralstonia solanacearum*. أعطى هذا الجين الرمز nws1 (حيث لا توجد أعراض ذبول (no wilt symptoms). ولم يكن لغياب أعراض الذبول ارتباطاً مع أى موت لخلايا العائل، أو لأى تعبير معين لجينات حامض السلسليك salicylic acid أو حامض الجاسمونيك jasmonic acid، أو تلك المتعلقة بالإثيلين، كما كانت هذه الطفرة خاصة - فقط - بتلك البكتيريا (Feng وآخرون ٢٠٠٤).

● وتتطلب مقاومة الطماطم للبكتيريا *Pseudomonas syringae* pv *tomato* الجينين Pto، و Prf. وفى الطفرات التى يختفى فيها الجين Prf تُفقد المقاومة للـ Pto. والحساسية للمبيد الحشرى العضوى الفوسفورى فنثيون fenthion، بما يفيد تحكم الجين Prf فى كلا الشكلين المظهرين. ولقد وجد أن زيادة التعبير عن الجين Prf تؤدي إلى زيادة المقاومة لعدد من مسببات المرضية البكتيرية والفيروسية وزيادة الحساسية للفنثيون، كما تُظهر تلك النباتات مستويات من حامض السلسليك تقارن بما تظهره النباتات التى تحدث بها حالات المقاومة الجهازية المكتسبة ويستفاد من تلك الدراسة أن زيادة التعبير عن Prf يُنشئ المسارات الأيضية لكل من الـ Pto والـ Fen بطريقة مستقلة عن المسبب المرضي، وتؤدي إلى تنشيط المقاومة الجهازية المكتسبة (Oldroyd & Staskawicz ١٩٩٨).

● أُنكن تحويل الأرز وراثياً بالجين Xa21 - الذى يكسبه مقاومة ضد البكتيريا *Xanthomonas oryzae* - بنقله إليه من النوع *Oryza longista-minata*، الأمر الذى لم يمكن تحقيقه بطرق التربية التقليدية.

هذا . إلا أنه عندما نقل جين الفلفل Bs2 - المسئول عن مقاومته للبكتيريا *Xanthomonas* - إلى أنواع من غير الباذنجانيات فإنه لم يكن فعالاً، بما يعنى أن جينات المقاومة R genes قد تقتصر فاعليتها على الأنواع المتقاربة تقسيماً فقط (عن Dickinson ٢٠٠٣).

## التعبير عن جينات البكتيروفاجات

أدى التعبير عن الـ bacteriophage T4 lysozyme في البطاطس المحولة وراثياً إلى زيادة مقاومتها للبكتيريا *Erwinia carotovora*

وتجدر الإشارة إلى أن الليزوزيمات تعد من البروتينات ذات النشاط المضاد للبكتيريا

## الجينات التي تشفر لبروتينات مضادة للبكتيريا

يمكن الاستفادة من الجينات التي تشفر لبروتينات ذات نشاط مضاد للبكتيريا، وهي التي تعرف باسم lytic proteins، مثل: السركوبيينات cercopins، والأتاسينات attacins، والليزوزيمات lysozymes (التي أسلفنا الإشارة إليها).

وعنى سبيل المثال أمكن تحويل البطاطس وراثياً بالجين cercopin B، وكانت النباتات الناتجة أكثر تحملاً للسالة ٣ من البكتيريا *Ralstonia solanacearum* عن النباتات غير المحولة وراثياً

كذلك فإن الجينات التي تشفر لتكوين البولي بيبتيديات الصغيرة مثل الثيونينات thionins - وهي التي تؤدي إلى تدهور الأغشية الخلوية في الكائنات الدقيقة - تفيد في عمليات التحول الوراثي وقد وجد أن التعبير عن جين الشعير  $\alpha$ -thionin في التبغ المحول وراثياً يزيد بشدة من مقاومته للبكتيريا *Pseudomonas syringae*، إلا أن محاولات أخرى مع هذا البروتين لم تحسن من صفة المقاومة (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

هذا وتتركب الجدر الخلوية للبكتيريا مما يعرف باسم peptidoglycans. وهي تتكون من بروتين ومكونات كربوهيدراتية يمكن هضمها بالإنزيم ليزوزيم lysozyme، الذي يوجد بوفرة في بيض الدجاج بتواجد هذا الإنزيم - كذلك - في معدة الماشية حيث يلعب دوراً في تحليل البكتيريا التي تتكاثر هناك لأنها تساعد في تحليل السليليوز والمكونات الأخرى للجدر الخلوية النباتية ومن الممكن استعمال إنزيم الماشية هذا المُحلل للجدر الخلوية للبكتيريا في عمليات التحول الوراثي للنباتات. ولقد أمكن -

بالفعل - نقل هذا الجين إلى الخميرة *Pichia pastoris* التي أصبحت قادرة على إنتاج كميات ضخمة من إنزيم الليزوزيم ولدى استعمال هذا الإنزيم في معاملة بذور النباتات بتركيز ٢٥-١٠٠ جزء في المليون فإنه أدى إلى قتل ما على تلك البذور من بكتيريا.

هذا . إلا أنه من مخاطر استعمال إنزيم الليزوزيم في عمليات التحول الوراثي ثباته الشديد، الأمر الذي قد يؤدي إلى قتله للبكتيريا النافعة في التربة، ولذا .. يتعين التأكد من مدة بقاء الإنزيم في التربة بعد زراعة نباتات محولة وراثياً به، وما هي تأثيراته على بكتيريا التربة (عن Chrispeels & Sadava ٢٠٠٣)

ولقد أمكن تحويل البطاطس وراثياً بجين الدجاج chly المسئول عن تكوين الإنزيم lysozyme (وهو إنزيم يحلل الشيتين والبيتي دوجليكان petidoglycan)، وقد أظهرت النباتات المحولة وراثياً مقاومة للإصابة بالبكتيريا *Erwinia carotovora* subsp. *atroseptica* المسببة لمرض العفن الأسود لقاعدة الساق والعفن الطرى. وقد ارتبط مستوى المقاومة بمستوى التعبير عن الجين chly في النباتات المحولة وراثياً (Serrano وآخرون ٢٠٠٠).

### الجينات التي تشفر لتكوين مركبات مضادة للبكتيريا

من بين محاولات التحول الوراثي التي أجريت بهدف التشفير لتكوين مركبات مضادة للبكتيريا، ما يلي:

• تم تحويل البطاطس وراثياً بالجين المنتج للبروتين IA sarcotoxin (وهو سُم بكتيري) المتحصل عليه من *Sarcophaga peregrina*. وذلك لجعلها أكثر تحملاً للإصابة للأعفان التي تسببها كلا من *Erwinia* spp. و *Ralstonia solanacearum* (Galun وآخرون ١٩٩٧)

• أمكن تخليق جين في المختبر - يتميز بنشاطه الواسع المدى المضاد للكائنات الدقيقة - أعطى الرمز MsrA1، وهو يشفر لتكوين المركب: N terminus-modified, cecropin-melittin cationic peptide chimera ذات الفاعلية الواسعة المدى ضد

الكائنات الدقيقة وقد تم نقل هذا الجين المخلوق إلى البطاطس، التي لم يتأثر مظهرها أو محصولها من الدرنات، بينما كانت شديدة المقاومة للمسببات المرضية التي حقنت بها البطاطس، وهي: *Phytophthora cactorum*، و *Fusarium solani*، و *Erwinia carotovora* ولقد احتفظت الدرنات المحولة وراثياً بقدرتها على المقاومة لأكثر من عام، ولم تظهر أى أضرار على الفئران التي غذيت عليها (Osusky وآخرون ٢٠٠٠)

• أمكن تحويل البطاطس وراثياً بجين تم تحضيره من جيني الديفينسين cecropin من الفراشة giant silkmoth، والـ melittin من نحل العسل، وباختبارها تبين مقاومتها للبكتيريا *Erwinia carotovora* المسببة للعفن الطرى البكتيري

• تُجرى محاولات تأخذ اتجاهات شتى في محاولة لتحويل التفاح والكمثرى وراثياً بأنواع مختلفة من البروتينات المضادة للميكروبات لأجل مقاومتها للبكتيريا *Erwinia amylovora* المسببة للفحة ولقد نجح تحويل التفاح وراثياً بجين الـ E attacin فى جعله أكثر مقاومة للبكتيريا تحت ظروف الحقل (عن Slater وآخرون ٢٠٠٣).

• أمكن زيادة المقاومة فى كل من التبغ والكرنب بتحويلهما وراثياً بجين glucose oxidase الذى حُصل عليه من *Aspergillus niger*، وكانت حالات المقاومة التي اختبرت هى ضد كل من *Phytophthora nicotianae* فى التبغ، و *Xanthomonas campestris* pv *campestris* فى الكرنب (Lee وآخرون ٢٠٠٢)

• يؤدى المركب المعروف باسم tachyplexin I [وهو ببتيد مضاد للميكروبات يُنتجه سلطعون حدوة الحصان الآسيوى *Tachypleus tridentatus* (أحد أنواع سرطان البحر)] .. يؤدى بتركيز ٤ - ١١.١ ميكروجرام/مل فى البيئات الصناعية إلى قتل البكتيريا *Erwinia* spp. المسؤولة عن إصابة البطاطس بكل من العفن الطرى وعفن قاعدة الساق الأسود وعندما حولت البطاطس وراثياً بالجين الذى يشفر لهذا المركب كانت الدرنات أقل إصابة قليلاً ببكتيريا العفن الطرى *Erwinia carotovora* subsp. *atroseptica* (Allefs وآخرون ١٩٩٦)

• يتميز جليكوبروتين الـ lactoferrin (الذى يأخذ الرمز Lf) بخاصيتى قتل

البكتيريا bactericidal ووقف نشاطها bacteristatic، وذلك بالنسبة لمدى واسع منها، وكذلك تأثيره على الفطريات والفيروسات، حيث يتراوح التركيز القاتل منه بين ٣، و ١٥٠ ميكروجرام/مل بالنسبة للبكتيريا، و ١٨-١٥٠ ميكروجرام/مل بالنسبة للخميرة، و ٣-٦٠ ميكروجرام/مل بالنسبة للفطريات الخيطية (عن Zhang ١٩٩٨).

وقد أمكن تحويل التبغ وراثياً بالجين المسئول عن تكوين الـ lactoferrin الإنساني، حيث أظهرت النباتات التي عُبرَ فيها عن هذا الجين تأخيراً جوهرياً في ظهور أعراض الإصابة بالذبول عندما تم عداؤها بالبكتيريا *Ralstonia solanacearum*، وكانت العلاقة طردية بين شدة التعبير عن الجين وشدة المقاومة للبكتيريا (Zhang وآخرون ١٩٩٨).

## الجينات التي تشفر لتكوين إنزيمات تُلغى التأثير السام للسموم

### البكتيرية

إن عديداً من الأنواع البكتيرية والفطرية الممرضة للنباتات تقوم بزيادة قدرتها على الإصابة (زيادة درجة ضراوتها virulence) بإنتاجها لسموم متخصصة على عوائل معينة أو غير متخصصة ونظراً لأن المسببات المرضية تكون مقاومة للسموم التي تنتجها، فإن الأعراض المرضية التي تُحدثها بعض تلك المسببات يمكن الحد منها بنقل جينات المسببات المرضية - التي تتحكم في إنتاج تلك السموم - إلى النباتات. ومن الأمثلة الهامة على المقاومة - المتحصل عليها من المسبب المرضي - للأمراض التي تظهر أعراضها من خلال السموم التي تفرزها المسببات المرضية - حالة اللفحة الهالية في الفاصوليا التي

تسببها البكتيريا *Pseudomonas syringae* pv. *phaseolicola*

إن الاصفرار الشديد الذي يظهر على النباتات التي تُصاب بهذه البكتيريا يحدث بفعل السم phaseolotoxin (وهو ثلاثي الببتيد tripeptide) الذي تفرزه البكتيريا. يثبط هذا الإنزيم ornithine carbamoyltransferase (اختصاراً OCTase) الذي يقوم بتحويل كل من الـ ornithine والـ carbomyl phosphate إلى citrulline، وهو تفاعل يدخل في تفعيل الـ arginine وفي التحولات بين الأحماض الأمينية من عائلة الـ

glutamate يثبط الـ phaseolotoxin - كذلك - نمو عديد من الأنواع البكتيرية نظراً لاحتوائها - أيضاً - على OCTase.

تنتج البكتيريا *Pseudomonas syringae* pv. *phaseolicola* طرازين من الـ OCTase، أحدهما حساس للـ phaseolotoxin، والآخر مقاوم له. وأثناء النمو في الجو البارد نسبياً - عندما يكون إنتاج الـ phaseolotoxin مثاليًا - تنتج هذه البكتيريا الـ OCTase المقاوم فقط، ومن ثم تكون البكتيريا مقاومة للسم الذي تفرزه ولقد عزل الجين المسئول عن إنتاج الـ OCTase البكتيري غير الحساس ونقله إلى النباتات، التي أصبحت قادرة على إنتاج هذا الـ OCTase غير الحساس للـ phaseolotoxin، بالإضافة إلى الـ OCTase الأصلي الذي يعد حساساً لهذا السم. هذا إلا أن وجود الـ OCTase غير الحساس في النباتات يجعلها قادرة على التغلب على التثبيطات الإنزيمية التي يمكن أن تحدث عندما تنتج البكتيريا السم داخل النبات، ومن ثم تكون هذه النباتات أقل حساسية للسم وأقل إظهاراً لأعراض المرض (عن Lindow 1996).

ويشفر جين الطماطم Pto لإنزيم من الـ serine-threonine kinase، الذي يكسب النباتات مقاومة لسلاسل البكتيريا *Pseudomonas syringae* pv. *tabaci* التي يُعبرُ فيها عن جين عدم الضراوة gene avirulence الذي يأخذ الرمز avrPto ولقد تبين أن سلالة التبغ Wisconsin-38 يظهر عليها حالة فرط حساسية hypersensitivity لدى حقنها (عدواها) بالبكتيريا *P. syringae* pv. *tabaci* التي يُعبرُ فيها عن الجين avrPto وعندما حولت سلالة التبغ Wisconsin-38 وراثياً بالجين Pto أظهرت النباتات زيادة معنوية في المقاومة للبكتيريا، مقارنة بمقاومة السلالة الأصلية غير المحولة وراثياً (Thilmony وآخرون 1995) ولقد حدث الأمر ذاته عندما حولت نباتات *Nicotiana benthamiana* بنفس الجين Pto (Rommens وآخرون 1995). مما يعنى أن جينات المقاومة تحافظ على خصائصها وتأثيراتها المسئولة عن صفة المقاومة المتخصصة حتى عند نقلها من جنس الآخر

كذلك أمكن تحويل التبغ وراثياً بالجين ttr الخاص بتنظيم المقاومة للـ tabtoxin في

*Pseudomonas syringae* pv. *tabaci*، حيث أظهرت النباتات المحولة وراثياً مقاومة لكل من المعاملة بالسم البكتيري وللإصابة بالبكتيريا ومن الطبيعي أن هذه الاستراتيجيات في الهندسة الوراثية لا تفيد إلا مع الأمراض التي تلعب فيها السموم دوراً مباشراً وأساسياً في ظهور المرض (عن Nascari & Montanelli 1997).

### الاستراتيجيات الأخرى لهندسة نباتات مقاومة للأمراض

من بين الاستراتيجيات التي يفكر فيها علماء الهندسة الوراثية لإنتاج نباتات مقاومة لسببات الأمراض، ما يلي

١ - تجريد السببات المرضية - التي تحدث أضرارها من خلال إفرازها لإنزيمات تقوم بتحليل الجدر الخلوية - تجريدها من أسلحتها، نبس بوقف إنتاج تلك الإنزيمات - فهي كثيرة - وإنما بالحد من مفعولها بتعديل النباتات بجينات تؤثر في انتقال تلك الإنزيمات في النباتات، وهي التي ينظم انتقالها جينات مثل Aep (وهو رمز لوظيفة الجين activation of extracellular enzyme production)؛ فإذا أمكن تحديد ونقل جين يحد من نشاط الجين Aep activator لأمكن الحد من انتقال إنزيمات بعينها، كذلك التي تعص على تحلل الجدر الخلوية

٢ - نض الجينات التي تجعل النباتات أقل عرضة للتجريح، أو تزيد من سرعة الاستجابة للتجريح، أو تزيد من سرعه تكوين بيريدرم الجروح

٣ - إبطاء النضج بحيث لا تفقد التعار صلابتها سريعاً بعد الحصاد، ومن ثم تستمر أقل عرضة للإصابة بالأعقان لأطول فترة ممكنة بعد الحصاد، وقد تناولنا هذا الموضوع بالشرح في موضع آخر من هذا الكتاب (Mount & Berman 1994)

### الإنجازات في مجال التحول الوراثي لمقاومة الأمراض الفطرية والبكتيرية

على الرغم من حداثة العهد نسبياً في مجال دراسات التحول الوراثي لإنتاج نباتات مقاومة للفطريات والبكتيريا الممرضة للنباتات، فقد تم إنتاج واختبار عديد من حالات التحول الوراثي في عدد من أهم المحاصيل الزراعية؛ بهدف جعلها مقاومة لعدد من أهم المسببات المرضية (جدولاً ١٦-٢، و ١٦-٣)

جدول (١٦-٢): حالات التحول الوراثي لمقاومة الأمراض الفطرية والبكتيرية التي تم اختبارها حقلياً في الولايات المتحدة حتى عام ١٩٩٨ (عن Chopra ١٩٩٩)

مصدر الجين	الجين	المسبب المرضي الذي يقاومه الجين	الحصول
<i>Hyalophora cecropia</i>	Attacin	<i>Erwinia amylovora</i>	التفاح
الدجاج	Lysozyme	<i>E. amylovora</i>	
<i>H. cecropia</i>	Cecropin B	<i>E. amylovora</i>	
التبغ	Glucanase	<i>Phytophthora</i>	الخيار
التبغ	Osmotin	<i>Phytophthora</i>	
التبغ	Chitinase	<i>Phytophthora &amp; Verticillium</i>	
التبغ	Osmotin	Downy mildew	الخبس
التبغ	Chitinase	Downy mildew	
التبغ	Glucanase	Downy mildew	
التبغ	Chitinase	<i>Phytophthora</i>	الكتنلوب
التبغ	Glucanase	<i>Phytophthora</i>	
التبغ	Osmotin	<i>Phytophthora</i>	
التبغ	Glucanase	<i>Rhizoctonia solani</i>	البطاطس
<i>Serratia marcescens</i>	Chitinase	<i>R. solani</i>	
التبغ	Glucanase	<i>R. solani</i>	
البصلة	DRRG 49	<i>Verticillium</i>	
<i>H. cecropia</i>	Cecropin B	<i>Corynebacterium scpedonicum</i>	
<i>H. cecropia</i>	Cecropin B	<i>E. carotovora</i>	
الدجاج	Lysozyme	Soft rot and Ring rot	
<i>H. cecropia</i>	Cecropin B	<i>Streptomyces scabies</i>	
التبغ	Glucanase	Soft rot	
التبغ	Osmotin	Mildew	الكومة
التبغ	Chitinase	Mildew	
التبغ	Glucanase	Mildew	
البرسيم الحجازي	Glucanase	<i>Phoma</i>	التبغ
الأرز	Chitinase	<i>Phoma</i>	
<i>S. marcescens</i>	Chitinase	<i>Rhizoctonia, Thelaviopsis</i>	
العنب	Stilbene synthase	<i>Botrytis cinerea</i>	
التبغ	Glucanase	<i>Rhizoctonia, Phytophthora</i>	
<i>S. marcescens</i>	Chitinase	Fungal post-harvest	الطعام
<i>S. marcescens</i>	Chitinase	Crown rot	
الكمثرى	Polygalacturonase inhibitor	Soft rot fungus	
<i>S. marcescens</i>	Chitinase	Powdery mildew	
<i>S. marcescens</i>	Chitinase	<i>Botrytis</i>	
التبغ	Chitinase	<i>Alternaria solani</i>	

## الصدسة الوراثية لمقاومة الفطريات والبكتيريا

جدول (١٦-٣): النباتات المخلوطة وراثيًا التي أنتجت من مختلف المحاصيل الزراعية لمقاومة الأمراض الفطرية والبكتيرية حتى عام ١٩٩٩ (عن Chawala ٢٠٠٠).

المسبب المرضي الذي يقاومه الجين	الجين	طبيعة المقاومة والمحصول
		بروتينات: التغ
<i>Alternaria longipes</i>	Bacterial chitinase from <i>serratia marcescens</i>	
<i>Rhizoctonia solani</i>	Bean chitinase gene	
<i>Peronospora tabacina</i> , <i>Phytophthora parasitica</i> var. <i>nicotianae</i>	PR-1-a gene	
<i>Sclerotinia sclerotiorum</i>	Chitinase	
<i>Rhizoctonia solani</i>	Chitinase	
<i>Cercospora nicotinae</i>	Chitinase and 1,3- $\beta$ glucanase	
<i>Fusarium oxysporum lycopersici</i>	Chitinase and 1,3- $\beta$ glucanase	الطماطم
<i>Rhizoctonia solani</i>	Chitinase	<i>Brassica napus</i>
<i>Cylindrosporium concentricum</i> ; <i>Phoma lingam</i> ; <i>Sclerotinia sclerotiorum</i>	Chitinase	<i>Brassica napus</i> var. <i>oleifera</i>
<i>Rhizoctonia solani</i>	Chitinase	الأرز
<i>Alternaria douci</i> , <i>Alternaria radicina</i> , <i>Cercospora carotae</i> , <i>Erysiphe heraclei</i>	Chitinase and 1,3- $\beta$ glucanase	الجزر
<i>Phytophthora infestans</i>	PR5	البطاطس
		مضادات ميكروبية بروتينية:
<i>Rhizoctonia solani</i>	Barley RIP (ribosome inactivating protein)	التغ
<i>Trichoderma hamotum</i>	Prohevein from <i>Hevea brassiliensis</i>	الطماطم
<i>Alternaria longipes</i>	Defensin-Rs AFP <sub>2</sub> from radish	التغ
<i>Pseudomonas syringae</i> pv <i>tabaci</i> , <i>P. syringae</i> pv <i>syringae</i>	Barley $\alpha$ thionin gene	التغ
<i>P. syringae</i> pv <i>tabaci</i>	Cecropin	التغ
Bacterial pathogen	Cecropin	الأرز
<i>Erwinia carotovora</i> subsp. <i>atroseptica</i>	Bacteriophage T-4 lysozyme	البطاطس
<i>Botrytis cinerea</i> , <i>Verticillium nloabrum</i> , <i>Rhizactonia solanum</i>	Hen egg white lysozyme (HEWL)	التغ

تابع جدول (١٦-٣).

المسبب المرضي الذي يقاومه الجين	الجين	طبيعة المقاومة والمحصول
<i>Pseudomonas syringae</i> pv <i>tabaci</i> ; <i>Erysiphe cichoracearum</i>	Lysozyme from human being	التبغ
<i>Verticillium dahliae</i> , <i>Phytophthora</i> ; <i>Erwinia carotovora</i>	H <sub>2</sub> O <sub>2</sub> gene for glucose oxidase	البطاطس
		فيتوأكسجينات:
<i>Botrytis cinerea</i>	Stilbene synthase	التبغ
--	Stilbene synthase	<i>Brassica napus</i>
<i>Pyricularia oryzae</i>	Stilbene synthase	الأرز