

الهندسة الوراثية لتحمل الظروف البيئية القاسية

يتطلب إجراء عمليات التحول الوراثي بهدف تحمل الظروف البيئية القاسية (أى بهدف تحمل عوامل الشد البيئي) فهماً دقيقاً لطبيعة ذلك التحمل، علماً بأن مختلف عوامل الشد البيئي - مثل: الملوحة العالية، والحرارة المنخفضة، والتجمد، والجفاف - تشترك جميعها في كونها تتضمن شداً مائياً، على الرغم من أن تفاصيل الأضرار التي تحدث للنباتات من جراء تعرضها لأى من حالات الشد تختلف اختلافاً بيئياً من حالة لأخرى، وتختلف معها - بالتالى - طبيعة تلك الأضرار، والاستراتيجيات المحتملة للوقاية منها. ولهذه الأسباب مجتمعة فإن من استراتيجيات الهندسة الوراثية لتحمل الظروف البيئية القاسية ما هو ذات طبيعة عامة تشمل كل حالات الشد البيئي، ومنها ما يوجه لحالات شد خاصة دون غيرها.

التحول الوراثي لتحمل أكثر من واحد من عوامل الشد البيئي

الاعتماد على جين الجليسين بيتين

يُنتج الجليسين بيتين glycine betaine (وهو مركب رباعى الأمونيوم quaternary ammonium compound) بواسطة أكثر من عشرة عائلات نباتية مزهرة، بالإضافة إلى الطحالب البحرية وبعض الأنواع البكتيرية. يقوم الجليسين بيتين بالمحافظة على كيان البروتينات والأغشية الخلوية (منعها من التدهور)، كما يقوم بحماية الخلايا مما قد يحيط بها من ضغوط أسموزية عالية بتوفير ضغط أسموزى مقابل داخل الخلايا، أى إنه يعمل ك osmolyte. ولقد دُرست عملية تمثيل الجليسين بيتين فى النباتات - فقط - فى أنواع من العائلة الرمامية، مثل: السبانخ والبنجر وغيرهما.

الصدسة الوراثية لتحمل الظروف البيئية القاسية

جدول (١٧-١): تراكُم الجليسين بيتين glycine betaine في النباتات الخولة وراثياً وتحملها لحالات الشدّ البيئي.

حالة تحمّل	الشدّ البيئي	تراكُم الجليسين بيتين	النباتات الخولة وراثياً	جين التحول الوراثي
لم يختبر	لم يختبر	لم يختبر	Tobacco peroxisome	Barley <i>badh</i> (betaine aldehyde dehydrogenase)
لم يختبر	لم يختبر	20 $\mu\text{mol g}^{-1}$ FW (in 5 mmol l ⁻¹ betaine aldehyde)	Tobacco chloroplast	Spinach <i>badh</i>
لم يختبر	لم يختبر	<0.05 $\mu\text{mol g}^{-1}$ FW	Tobacco chloroplast	Spinach <i>cmo</i> (choline monooxygenase)
لم يختبر	لم يختبر	Not tested	Tobacco chloroplast or cytosol	<i>E. coli betB</i> (betaine aldehyde dehydrogenase)
الملوحة	الملوحة	Not detected	Tobacco cytosol (membranes)	<i>E. coli. DctA</i> (choline dehydrogenase)
البرودة الملوحة	البرودة الملوحة	0.035 $\mu\text{mol g}^{-1}$ FW	Tobacco	<i>bctA/betB</i>
الجفاف الملوحة	الجفاف الملوحة	5.0 $\mu\text{mol g}^{-1}$ FW	Rice	<i>betA</i>
البرودة التجمد الحرارة	البرودة التجمد الحرارة	1.2 $\mu\text{mol g}^{-1}$ FW	<i>Arabidopsis chloroplast</i>	<i>A. globiformis codA</i> (choline oxidase)
الضوء القوي	الضوء القوي	5.3 $\mu\text{mol g}^{-1}$ FW	Rice	<i>codA</i>
البرودة التجمد الملوحة	البرودة التجمد الملوحة	19 $\mu\text{mol g}^{-1}$ DW	<i>Arabidopsis</i>	<i>A. pascens cox</i> (choline oxidase)
الجفاف الملوحة	الجفاف الملوحة	13 $\mu\text{mol g}^{-1}$ DW	<i>Brossica napus</i>	<i>cox</i>
الملوحة	الملوحة	13 $\mu\text{mol g}^{-1}$ DW	Tobacco	<i>cox</i>

FW : وزن طازج، و DW : وزن جاف.

وفي عدد من الحالات التي حدث فيها تراكُم للجليسين بيتين أظهرت النباتات التي حوّلت وراثياً قدرة على تحمّل شدّ النقص المائي، بما في ذلك تحمّل الملوحة،

والبرودة، والتجمد، والجفاف (جدول ١٧-١)، بما يعنى أن هذا المركب "الواقى من الضغط الأسموزى العالى" osmoprotectant - وربما غيره كذلك - يحفز القدرة على تحمل حالات الشدّ التى يحدث بسببها نقص مائى. هذا . إلاّ إنه لا يعرف وجه التحديد الدور الذى يلعبه الجليسين بيتين، خاصة وأن تراكمه فى النباتات المحولة وراثياً لا يزيد عن ١٠٪ من مستوى التراكم الذى يحدث فى النباتات التى يتواجد فيها المركب بصورة طبيعية، مثل السبانخ، ولا يصل مستواه فى حالات التحول الوراثى إلى المستوى الذى يمكن أن يسهم به كمنظم أسموزى فى حالات تحمل الشدّ الأسموزى المشاهد (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

الاعتماد على جينات لـ "واقيات أسموزية" أخرى

استعملت فى عمليات التحول الوراثى جينات لواقيات أسموزية osmoprotectants كثيرة أخرى غير تلك المتحكمة فى إنتاج الجليسين بيتين، ومنها الجينات التى تتحكم فى إنتاج كل من البرولين proline، والمانيتول mannitol، والسوربيتول sorbitol، والتريهالوز trehalose، والـ دي-أونونيتول D-ononitol، والفروكتانات fructans، والجلوتامين glutamine، والأزموتين osmotin ونقدم فى جدول (١٧-٢) قائمة بمحاولات استعمال الجينات المتحكمة فى إنتاج تلك المركبات فى عمليات التحول الوراثى وتأثيرها على تحمل مختلف عوامل الشدّ البيئى (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣)

الاعتماد على الجينات المتحكمة فى إنتاج مضادات الأكسدة

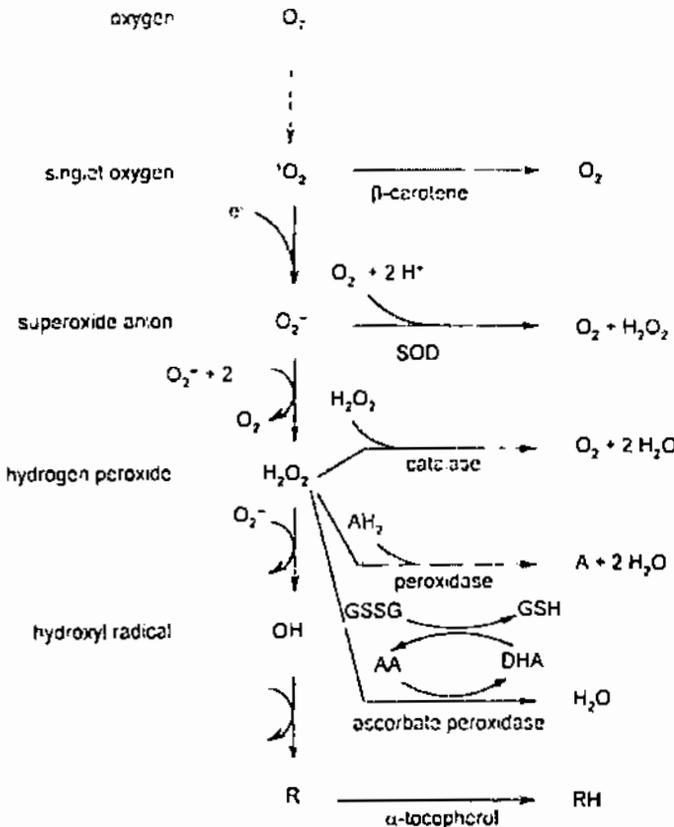
يترتب على غالبية حالات الشدّ (غير البيولوجى والبيولوجى) شداً تأكسدياً oxidative stress، وعلى الرغم من أن الشد التأكسدى يحدث بصورة مباشرة من جراء التلوث بالأوزون أو الأشعة المؤينة، إلاّ أنه يحدث - غالباً - كأثر ثانوى لأنواع كثيرة من الشدّ تتراوح ما بين الإصابة بالكائنات الممرضة إلى العوامل المحدثة لشدّ النقص المائى وينشأ الشدّ التأكسدى نتيجة لإنتاج free radicals، وما يعقب ذلك من حدوث لسلسلة من التفاعلات الضارة.

الهندسة الوراثية لتحمل الظروف البيئية القاسية

جدول (١٧-٢): أمثلة لحالات تحول وراثي بجينات تتحكم في إنتاج عدد من الواقيات الأسموزية osmoprotectants (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

حالة تحمل الشذ	النباتات	الجينات المستعملة في التحول الوراثي	الواقى الأسموزى osmoprotectant
البيئى	تراكم الواقى الأسموزى	المحولة وراثياً	
الملوحة الجفاف والملوحة		التبغ الأرز	Proline
الملوحة والحرارة	4 mg g ⁻¹ FW	فول الصويا	Mothbean P5CS (Pyrroline carboxylate Synthetase)
الملوحة والتجمد	0.6 mg g ⁻¹ FW	<i>Arabidopsis</i>	P5CS (feedback inhibition) Inersilive) Anti-ProDH (proline dehydrogenase)
الملوحة	10 µg g ⁻¹ FW	<i>Arabidopsis</i>	<i>E. coli mt1D</i>
الملوحة	6 µmol g ⁻¹ FW	التبغ	(mannitol-1-phosphate dehydrogenase)
خدا التأكد	61.5 µmol g ⁻¹ FW	التبغ البرسيمون	Apple <i>s6pdh</i> (sorbitol-6-phosphate dehydrogenase)
الجفاف الجفاف	3.2 µg g ⁻¹ DW	التبغ البطاطس	Yeast <i>tps1</i> (trehalose-6-phosphate synthase, T-6-PS)
الجفاف	90 µg g ⁻¹ FW	التبغ	<i>E. coli otsA + otsB</i> (T-6-PS and T-6-P Phosphatase)
الجفاف والملوحة	35 µmol g ⁻¹ FW	التبغ	Ice plant <i>imtl</i> (Myo-inositol o-methyltransferase)
الجفاف	0.35 mg g ⁻¹ FW	التبغ	<i>B. subtilis sacB</i>
الجفاف	5 mg g ⁻¹ DW	بنجر السكر	Fructans
الملوحة والبرودة		الأرز	GS2 (chloroplastic glutamine synthetase)
الجفاف والملوحة		التبغ	<i>Osm1-Osm4</i> (protein accumulation)
			Osmotin

تحتوى النباتات على عدد من الإنزيمات التى يمكنها تحويل المركبات ذات القابلية الشديدة للتأكسد إلى مركبات أخرى أقل قابلية (شكل ١٧-٢). ومن أهم الإنزيمات فى هذا الشأن كلاً من: الـ superoxide dismutase، والـ catalase، والـ peroxidases كما يوجد - أيضاً - كما يظهر فى شكل (١٧-٢) - مركبات مضادة للأكسدة antioxidants المركبات مع المركبات النشطة فى الأكسدة؛ لتحويلها إلى مركبات غير ضارة. ومن أهم تلك المركبات ثلاثة فيتامينات، هى البيتا كاروتين β -carotene (بادئ فيتامين أ)، وحامض الأسكوربيك ascorbic acid (فيتامين ج)، والألفا توكوفيرول α -tocopherol (فيتامين هـ) ومن مضادات الأكسدة الهامة الأخرى الجلوتاثايون glutathione، والزيزانثين zeaxanthin



شكل (١٧-٢): تمثيل المركبات النشطة فى الأكسدة، والإنزيمات التى تعمل على التخلص منها، وكذلك تمثيل مضادات الأكسدة الهامة (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

ولقد وجد أنه يمكن الحد من أضرار الشد التأكسدي بإحدى استراتيجيتين، هما: إما بزيادة مستوى الإنزيمات التي تعمل على التخلص من المركبات النشطة في الأكسدة، وإما بزيادة مستوى مضادات الأكسدة التي تتفاعل مع المركبات النشطة في الأكسدة.

ولقد أمكن إجراء عمليات تحول وراثي بثلاثة من الإنزيمات التي ظهرت في شكل glutathione peroxidase، و ascorbate peroxidase، و glutathione reductase، حيث نقلت إلى الـ *Arabidopsis* والتبغ (جدول ١٧-٣)، مما أدى إلى زيادة قدرتها على تحمل مختلف حالات الشد غير البيولوجي، مثل: الحرارة العالية، والبرودة، والملوحة، كما وفر الـ glutathione reductase - كذلك - مقاومة للشد التأكسدي الناتج من المعاملة بالباراكوات (paraquat) (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

هذا ويجمع جدول (١٧-٤) بين مجموعة من الجينات التي استعملت في عمليات التحول الوراثي لأجل تحمل مختلف حالات الشد البيئي (عن Chawla ٢٠٠٠).

التحول الوراثي لتحمل حالات خاصة من الشد البيئي

تحمل الملوحة العالية

من بين عمليات التحول الوراثي التي أجريت لأجل زيادة القدرة على تحمل الملوحة، ما يلي.

● أنتجت نباتات تبغ محولة وراثياً لتحمل الملوحة ولذلك بالجين mtID، الذي حُصل عليه من البكتيريا *Escherichia coli*، والذي يجعل النباتات تنتج كميات محسوسة من المانيتول mannitol، وتبين أن النباتات التي حولت وراثياً بهذا الجين كانت أكثر تحملاً للملوحة عن قريناتها غير المحولة (عن Pharr وآخرين ١٩٩٥).

● أمكن تحويل السيانوبكتيريا: *Synechococcus* sp. وراثياً بالجين codA المسئول عن تمثيل الإنزيم choline oxidase المنقول من النوع البكتيري الذي يعيش في التربة *Arthrobacter globiformis*. وقد تراكم الـ glycinebetaine في البكتيريا التي حولت وراثياً، وأصبحت أكثر تحملاً للملوحة (Murata وآخرون ١٩٩٦).

جدول (١٧-٣). الجينات التي استعملت في عمليات التحول الوراثي لتحمل الشدّة التأكسدي
 (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

حالة التحمل للشدّة البيئي	النبات المحول وراثياً	الجين
2X increase in SOD. Increased field drought tolerance. Increased freezing tolerance	Alfalfa chloroplast	Mitochondrial Mn-SOD Tobacco
2-4X increase in SOD. Increased ozone tolerance	Alfalfa chloroplast	Mitochondrial Mn-SOD Tobacco
8X increase in SOD. No effect on ozone tolerance	Tobacco mitochondria	Mitochondrial Mn-SOD Tobacco
Increased aluminium tolerance	Canola	Mn SOD
3-15X increase in SOD. Increased tolerance to high light and chilling	Tobacco chloroplast	Chloroplast Cu/Zn-SOD Pea
1.5-6X increase in SOD. Reduced damage from acute ozone exposure	Tobacco cytosol	Cytosolic Cu/Zn-SOD
Protected plants from ozone damage	Tobacco	Fe-SOD <i>Arabidopsis</i>
Increased protection against oxidative stress	Tohacco	<i>Apx3</i> (ascorbate peroxidase)
Heat tolerance	<i>Arabidopsis</i>	<i>Apx1</i> (ascorbate peroxidase)
Increased stress tolerance	Tobacco	GST/GPX (glutathione S-transferase with glutathione peroxidase)
Snstained growth under cold and salinity stress	Tobacco	<i>Nt107</i> (glutathione S-transferase)
Protects against aluminium toxicity and oxidative stress	<i>Arabidopsis</i>	<i>ParB</i> (glutathione S-transferase)
Protects against aluminium toxicity and oxidative stress	<i>Arabidopsis</i>	<i>NtPox</i> (glutathione peroxidase)
3-6X increase in foliar GR. Increased tolerance to SO ₂ and paraquat	Tobacco chloroplast	Glutathione reductase <i>E. coli</i>
1-35X increase in GR. Increased tolerance to paraquat	Tobacco cytosol	Glutathione reductase <i>E. coli</i>
100X increase in GS. GSH not increased. No effect on paraquat tolerance	Poplar cytosol	Glutathione synthetase <i>E. coli</i>
Increased tolerance to oxidative damage caused by excess iron	Tobacco	<i>MsFer</i> Alfalfa ferritin

SOD, superoxide dismutase; GST, glutathione S-transferase; GPX, glutathione peroxidase; GR, glutathione reductase; GS, glutathione synthetase; GSH, glutathione.

الصدسة الوراثية لتحمل الظروف البيئية القاسية

جدول (١٧-٤): حالات متنوعة من التحول الوراثي لأجل زيادة التحمل لمختلف عوامل الشد البيئي.

حالة التحمل	المركب المعبر عنه	الجين المستعمل	النبات المحول وراثياً
الملوحة	Mannitol	Mannitol 1-phosphate dehydrogenase (<i>mtlD</i>) from <i>E. coli</i>	التغ
الملوحة	Mannitol	<i>MtlD</i> from <i>E. coli</i>	<i>Arabidopsis</i>
الجفاف	Fructan	<i>SacB</i> from <i>Bacillus subtilis</i>	التغ
الجفاف	Trehalose	TPS1 subunit encoding trehalose synthase from <i>E. coli</i>	التغ
الشد الأسموزي	Proline	γ -Pyrroline-5-carboxylate synthetase	التغ
الجفاف والملوحة	LEA	Barley <i>lea</i> gene (<i>HVA1</i>)	الأرز
الملوحة	Glycine betaine	<i>BetA</i> from <i>E. coli</i> encoding choline dehydrogenase	التغ
الملوحة	Glycine betaine	<i>CodA</i> from <i>Arthrobacter globiformis</i> encoding choline oxidase	الأرز
الملوحة والبرودة	Glycine betaine	<i>CodA</i> from <i>Arthrobacter globiformis</i> encoding choline oxidase	<i>Arabidopsis thaliana</i>

• تتراكم في النباتات - عادة - بروتينات خاصة خلال المراحل المتأخرة لتكوين الأجنة أثناء فترات التعرض للجفاف، يعتقد بأنها توفر للخلايا حماية من الشد بالمرتبط بالفقد الرطوبي. يُعبر عن أحد هذه الجينات - وهو *le25* - في أوراق الطماطم وجذورها استجابة للنقص الرطوبي وتراكم حامض الأبسيسك. ولقد درست وظيفة هذا الجين وتأثير التعبير عنه في الخميرة *Saccharomyces cerevisiae* بعد تحويلها وراثياً، حيث أظهرت الخميرة عدة استجابات لنوعيات مختلفة من الشد البيئي، منها: تحسن النمو في بيئة تحتوى على ١,٢ مولار كلوريد صوديوم، مقارنة بمدى نمو نظيراتها غير المحولة وراثياً في الظروف ذاتها، هذا .. إلا إنه لم يحدث لها تحسن في النمو في بيئة تحتوى على ٢ مولار سوربيتول sorbitol. كذلك أظهرت الخميرة المحولة وراثياً قدرة أكبر على البقاء بعد التعرض للتجمد، ولكن ليس بعد التعرض لظروف الحرارة العالية (Imai وآخرون ١٩٩٦).

• أمكن تحويل الطماطم وراثياً بجين الـ oxalate oxidase، بهدف جعلها أكثر تحملاً للملوحة العالية. وأوضحت الدراسات تواجد نشاط إنزيم الـ oxalate oxidase فى جميع النباتات التى حولت وراثياً، وأن هذه النباتات أعطت محصولاً أعلى جوهرياً تحت ظروف الشد الملحى - وكذلك تحت الظروف العادية - عما أعطته نباتات الكنترول ولقد أثار الشد الملحى - كذلك - على مستوى نشاط الإنزيم فى كل من الثمار والجذور (Dessalegne وآخرون ١٩٩٧).

• من المعروف أن زيادة التعبير عن الجين HAL1 فى الخميرة *Saccharomyces cerevisiae* يجعلها أكثر تحملاً للملوحة، وذلك بجعلها تحتفظ بتركيزات عالية من البوتاسيوم مع تركيزات منخفضة من الصوديوم أثناء حالات الشد الملحى وبتحويل الطماطم وراثياً بهذا الجين أصبحت أكثر تحملاً للملوحة، كما كانت النباتات المحولة وراثياً أكثر قدرة على الاحتفاظ بالبوتاسيوم داخل الخلايا، حيث ظهر فيها ارتفاع واضح فى نسبة أيون البوتاسيوم إلى أيون الصوديوم عما فى النباتات غير المحولة وراثياً (Gisbert وآخرون ٢٠٠٠).

• كذلك أمكن تحويل القاوون وراثياً بهذا الجين HAL1، وفى بيئات صناعية تحتوى على ١٠ جم كلوريد صوديوم/لتر أظهرت النباتات المحولة وراثياً قدرأ أعلى من التحمل للملح عن نباتات الكنترول، على الرغم من انخفاض نموها الجذرى والخضرى مقارنة بنمو النباتات المحولة وراثياً التى نُميت فى بيئة غير ملحية (Bordas وآخرون ١٩٩٧).

تحمل ظروف الجفاف

من المعروف أن عديداً من النباتات تستجيب لظروف الجفاف بتمثيل مجموعة من مشتقات السكر يطلق عليها اسم بوليولات polyols (مثل المانيتول mannitol، والسوربيتول sorbitol، إلخ)؛ ولذا، يعتقد بأن النباتات ذات المحتوى العالى من البوليولات قد تكون أكثر تحملاً لظروف الشد البيئى. وباستعمال جين بكتيرى يشفر لإنزيم قادر على تمثيل المانيتول أمكن هندسة نباتات وراثياً يتراكم فيها المانيتول إلى مستويات عالية

نسبياً (حوالي ٣٠-٤٠ جم من المانيتول لكل كيلوجرام من النبات). وقد أظهرت تلك النباتات قدرة أكبر على تحمل ظروف الجفاف عن نظيراتها التي لم تحول وراثياً (عن Chrispeels & Sadava ٢٠٠٣).

تحمل الحرارة العالية

تستخدم في عمليات التحول الوراثي الجينات التي تتحكم في إنتاج بروتينات خاصة في النباتات لدى تعرضها للصدمات الحرارية، وهي التي تعرف باسم heat-shock proteins، وتعرف منها أنواعاً كثيرة. ويبين جدول (١٧-٥) عدداً من تلك الجينات، والبروتينات التي تتحكم في إنتاجها، والنباتات التي حولت وراثياً بها.

جدول (١٧-٥): جينات التحول الوراثي لأجل تحمل الحرارة العالية (عن Slater وآخرين ٢٠٠٣).

النبات المحول وراثياً	البروتين الذي يتحكم الجين في إنتاجه	الجين
<i>Arabidopsis</i>	Heat-shock transcription factor HSF1::GUS fusion	<i>AtHSF1</i>
<i>Arabidopsis</i>	HSP100 class heat-shock protein	<i>Hsp101</i>
<i>Arabidopsis</i>	HSP70 class heat-shock protein	<i>Hsp70</i>
الجزر	SmHSP small heat-shock protein family	<i>Hsp17.7</i>
التبغ	Class I smHSP	<i>T1.HS1</i>

تحمل الحرارة المنخفضة والتجمد

تعد القدرة على تحمل الحرارة المنخفضة أو التجمد صفة معقدة تتأثر بعدد من الجينات التي تؤثر - بالتالي - في عديد من المسارات الأيضية. وعلى سبيل المثال .. فإن التغييرات في التعبير الجيني أثناء عملية التأقلم على الحرارة المنخفضة تتضمن عدم تشبع الأغشية الخلوية، وتراكمات في كل من السكر، والبروتين، والأحماض النووية، والمركبات التي تزيد من الضغط الاسموزي، والهرمونات ... إلخ. ومن المعتقد أن تلك التغييرات تنظم توقيت ومعدل حدوث حالة الأقفلة ومستوى الأقفلة التي تصل إليها

النباتات، ومدة اكتساب النباتات لها خلال فصل الشتاء، ومعدل فقدتها لها عند ارتفاع درجة الحرارة في الربيع. ولهذه الأسباب فإن دراسات التحول الوراثي لأجل زيادة القدرة على تحمل البرودة أو التجمد لم تأت بنتائج فعالة كثيراً

حمل الحرارة المنخفضة

تبين لدى مقارنة الأحماض الدهنية في الأغشية الخلوية للنباتات الحساسة للبرودة بتلك التي تكون في النباتات المتحملة لها، وفي النباتات التي أقلمت على البرودة مقاب تلك التي لم تؤقلم تبين وجود وفرة أكبر من الأحماض الدهنية التي تحوى إما على رابطتين غير مشبعتين (حامض اللينولييك *linoleic acid*)، وما على ثلاث روابط غير مشبعة (حامض اللينولينك *linolenic acid*) بكل حامض دهني من الدهون الفوسفورية التي توجد في الأغشية الخلوية بالنباتات الأكثر تحملاً للبرودة عن الأقرس تحملاً، وبالنباتات الأكثر تأقلماً على البرودة عن غير المؤقلمة، هذا مع العلم بأن الأحماض الدهنية غير المشبعة تجعل الأغشية الخلوية أكثر سيولة في الحرارة المنخفضة، مما يمنع صلابتها عند انخفاض الحرارة إلى أقل من ١٠م

ومن المعلوم أن معظم الـ *cyanobacteria* وعديد من النباتات تحتوى على مستويات عالية من الأحماض الدهنية غير المشبعة في أغشيتها الخلوية، ولقد وجد أن الجينات الخاصة بعدم تشبع الأحماض الدهنية *fatty acid desaturases* (مثل الجينات *desA*، و *desB*، و *desC* في السيانوبكتيريا *Synechocystis sp*) هي المسئولة عن تحملها للحرارة المنخفضة

وقد أمكن تحديد وعزل ونقل الجين الذى يشفر لتكوين الإنزيم *glycerol-3-phosphate acyltransferase* الذى يختص بإضافة ولحام الأحماض الدهنية غير المشبعة إلى العمود الفقري الجليسرولى *glycerol backbone* للدهون الفوسفورية، وبذا أمكن هندسة نباتات وراثياً (نباتات التبغ) كانت أكثر تحملاً للحرارة المنخفضة (عن Murata وآخريين ١٩٩٦، و Chrispeels & Sadava ٢٠٠٣)

حمل التجمد

من بين دراسات التحول الوراثي التي أجريت بهدف زيادة القدرة على تحمل التجمد، ما يلي:

● أوضحت دراسات Culter وآخرون (١٩٨٩) أن البروتين المضاد للتجمد المتحصل عليه من نوع السمك القطبي *Pseudopleuronectes americanus* لدية القدرة على للعمل كمضاد لبدء تكوين نويات البللورات الثلجية anti-nucleator في الأنسجة النباتية. وأدى تعريض المزارع المعلقة لـ *Bromus intermis* للبروتين المضاد للتجمد إلى خفض كميات الماء القابل للتجمد في أي درجة حرارة. كما أوضحت الدراسة أن هذا البروتين يمكن أن يعمل كواقٍ من أضرار التجمد العميق (أي إنه يعمل كـ cryoprotectant)، وأنه قلل من معدل تكوين البللورات الثلجية.

● أدى تحويل نباتات التبغ وراثياً لتعبر عن البروتين: AFP type II، و AFP type III اللذان يتحكم فيهما جينين حُصل عليهما من نوع السمك القطبي *Pseudopleuronectes americanus* (الذي أسلفنا الإشارة إليه والذي يعرف في الإنجليزية باسم flounder) .. أدى ذلك إلى جعلها تتحمل حرارة وصلت إلى -٣,٥م إلى -٤,٥م، وهي تقل بمقدار ١-١,٥م - فقط - عن تلك التي تحملتها نباتات الكنترول (عن Gusta وآخرين ١٩٩٦).

● أنتج Hightower وآخرون (١٩٩١) نباتات تبغ وطماطم بحولة وراثياً بالجين *afa3* المضاد للتجمد والمجهز صناعياً على أساس جين الـ antifreeze الخاص بالسمك القطبي *P. americanus*، إلا أنه لم يكن مؤثراً في منع التجمد.

٥ تمكن الباحثون من تخليق جين يشفر لتكوين بروتين مضاد للتجمد مماثل للبروتين الذي ينتجه سمك الـ winter flounder، وأمكن التعبير عن هذا الجين في الخميرة وعدد من النباتات. ويمكن لهذه النباتات المعدلة وراثياً تحمل التجمد والتفكك بصورة أفضل دون أن تفقد خصائصها المتعلقة بالمذاق والقوام. وفي البطاطس ظهر ارتباط بين مستوى التعبير عن الجين المنقول ودرجة تحملها للتجمد. كذلك يمكن إضافة هذا

البروتين إلى أليس كريم لمنع تكوين القوام الجيبى للبلورات الثلجية (Wallis وآخرون ١٩٩٧، و عن Malik وآخريين ١٩٩٩).

• أدى تعديل نباتات الـ *Arabidopsis* غير المتحملة للبرودة - وراثياً - بجين الـ *cor15a* · *Arabidopsis* (المتحصل عليه من سلالة متحملة للبرودة) إلى حمايتها من حرارة وصلت إلى -٤ وحتى -٥م، مما يدل على أن هذا الجين (الذى يوفر حماية للإنزيم الحساس للبرودة lactate dehydrogenase من الدنترة ووقف النشاط، والذى يتواجد البروتين الذى يتحكم الجين فى إنتاجه فى الكلوروبلاستيدات) ربما يلعب دوراً فى حماية الكلوروبلاستيدات أثناء التجمد.

• يلزم الإنزيم سوبر أوكسيديز ديسميوتيز superoxidase dismutase (اختصاراً SOM) لأجل التخلص من الـ superoxide free radicals السامة التى تنتج فى ظروف الشد البيئى وقد اقترح أن التعبير الزائد للبروتين الـ SOD يمكن أن يُحسن من القدرة على تحمل التجمد فى النباتات. وبالفعل .. تم تحويل البرسيم الحجازى وراثياً بجين الـ Mn-SOD الميتوكوندى والبلاستيدى (mitochondrial and chloroplast Mn-SOD) من النوع *Nicotiana plumbaginifolia*، وأظهرت النباتات المحولة وراثياً قدرأ أكبر من النشاط الكلى لك الـ SOD بالأوراق، واستعادة أكبر للنمو - على أساس إنتاج المادة الجافة بالنموات الخضرية - بعد تعرضها لحرارة التجمد. كذلك أدت زيادة التعبير الخاص بالجين Cu/Zn-SOD - من البسلة - فى التبغ والبيبتونيا إلى إحداث خفض كبير فى الأضرار التى تحدث لعملية البناء الضوئى خلال ظروف التعرض للحرارة المنخفضة والإضاءة العالية، كما حفزت استعادة البناء الضوئى لعدله الطبيعى بعد دورة من التجمد والتفكك (عن Gusta وآخريين ١٩٩٦).