

الفصل التاسع

النمو

Growth

obeikan.com

مقدمة :

الحمد لله الذي علم الانسان مالم يعلم ، والذى قال في محكم التنزيل " مثل الذين ينفقون أموالهم في سبيل الله كمثل حبة أبنة سبع سنابل في كل سنبلة مائة حبة والله يضاعف لمن يشاء والله واسع عليم " . إن هذا التشبيه الرائع بالحبة التي لها المقدرة في تكون سبع مائة حبة وهو الدليل الواضح لامكانية النبات على النمو بصورة فضولي مما يؤدى إلى زيادة تكوين الأثمار والبذور التي تعتبر الأساس المادى لغذاء الإنسان ، في هذا العصر الذي شعرت فيه مختلف أمم الأرض إلى زيادة الانتاج الزراعي وتوفير المأكل لملايين البشر .

إن من أكثر الأشياء الواضحة التي تؤديها النباتات هو قيامها بالنمو . وتعتبر هذه عملية طبيعية ذات أساس مادى لوجودنا . وأن هذه التغيرات العظيمة ربما تحدث دون الالتفات إليها ، الا أنه حينما تنتهي البذرة إلى نبات ناضج ، فإن حجمها وشكلها يتغيران بصورة واضحة حيث تظهر الجذور والسيقان والأوراق ، وخلال النضوج تتكون وتتمو الأعضاء المسؤولة عن التكاثر كالأزهار والثمار والبذور .

وهذه التغيرات الشكلية الواضحة التي ترافق النمو في الحجم تدعى التكوين Development وبما أن النباتات تتكون من خلايا ، فيمكننا أن نستدل على وجود تغيرات في عدد وأنواع هذه الخلايا التي تؤدى إلى النسيج التامى . وهذا التغير في الطراز الخلوي يدعى التمييز Differentiation ، فالنمو لا يتكون كيما اتفق بل بصورة منتظمة : فمثلاً ، يكون يكون شكل الأوراق الناضجة بصورة اعتيادية ثانياً بالنسبة لنباتات معينة وكذلك تكون الثمار على الجذوع وليس على الجذور . وهذا التنظيم الطبيعي للنمو يتضمن عمل المنظمات Controls .

أولاً - النمو :**تعريف النمو :**

النمو في أي نبات هو محصلة مجموعة من العمليات الحيوية التي تشمل الانقسام الخلوي والزيادة في حجم الخلايا الجديدة الناتجة من الانقسام وتتميز هذه الخلايا إلى أنواع مختلفة من الأنسجة . ومراحل النمو هذه تكون مصحوبة :

١- بالتغيير المستديم في الحجم ٢- بالزيادة في الوزن الجاف للمناطق النامية .

تحتخص الخلايا المرستيمية عادة بالنمو في النبات وتوجد هذه الخلايا المرستيمية الأولى في أقصى قمم الجذور والسيقان بينما توجد الخلايا المرستيمية الثانوية في المناطق المتقدمة في العمر مثل الكامبيوم والذى يعطى أنسجة توصيلية إضافية وطبقات خارجية لحماية النبات وهذه الطبقات تتكون عادة من الفلين . أما عن متعلقات النمو في النبات فهي عبارة عن التأثير الناتج من تأثير نشاط أي خلية مرستيمية بنشاط خلية مرستيمية خاصة الخلايا المجاورة ومثال ذلك السيادة القمية العتمنة في التأثير المتباط للمرستيم القمي الموجود في البرعم الطرفي على الخلايا المرستيمية النشطة في البراعم الجانبية .

منحنى النمو في النبات :

عندما تتوافر الظروف الملائمة للنمو تحدث زيادة مطردة ومميزة للنمو في مناطق النمو المختلفة في النبات ويمكننا تقسيم مراحل النمو هذه إلى أربع مراحل رئيسية تتمثل في :-

١- المرحلة التمهيدية Lag phase : وتميز هذه المرحلة بالنمو البطئ في الخلايا .

٢- مرحلة النمو السريع Log phase : وتميز هذه المرحلة بالزيادة المطردة في نمو النبات .

٣- مرحلة النقص في النمو Decreasing growth rate : وتميز بالنقص في معدل النمو إذا ما قورنت بالمرحلة السابقة .

٤- مرحلة الثبات في النمو : وتميز بثبات عملية النمو في النبات (يعنى أن عدد الخلايا المفقودة يساوى عدد الخلايا الجديدة) .

ويسمى الوقت الذى تستغرقه جميع هذه المراحل بالوقت الاجمالى أو الكلى للنمو Grand period of growth ولو رسمت العلاقة بين معدل النمو والזמן ينتج منحنى على شكل حرف S ويسمى منحنى السigmoidي Sigmoid curve of growth

مراجع مختارة :

- 1- Assad, F.; Mayer, U.; Warner, G. and Jürgens, G. (1996) : The KEULE gene is involved in cytokinesis in *Arabidopsis* . Mol. Gen. Genet. 253:267-277 .
- 2- Bowman, J. L. and Eshed, Y. (2000) : Formation and maintenance of the shoot apical meristem . Trends Plant Sci. 5:110-115 .
- 3- Brand, U.; Fletcher, J. C.; Hctbo, M.; Meyerowitz, E. M. and Simon, R. (2000) : Dependence of stem cell fate in *Arabidopsis* on a feedback loop regulated by CLV3 activity . Science .289:617-619.
- 4- Chen, J.-G.; Ulah, H.; Young, J. C.; Sussman, M. R. and Jones, A. M. (2001) : ABP1 is required for organized cell elongation and division in *Arabidopsis* embryogenesis . Genes Dev. 15:902-911.
- 5- Christensen, D. and Weigel, D. (1998) : Plant development : The making of a leaf Curr. Biol. 8:643-645.
- 6- Clark, S. E.(2001) : Cell signaling at the shoot meristem . Nature Rev. Mol. Cell Biol.
- 7- Delvin, P. F. and Kay, S. A. (2000) : Cryptochromes are required for phytochrome signaling to the circadian clock but not for rhythmicity. Plant Cell . 12:2499-2509 .
- 8- Gisel, A., Hempel, F. D., Barella, S. and Zambryski, P. (2002) : Leaf-to-shoot movement of symplastic tracer is restricted coincident with flowering *Arabidopsis* . Proc. Natl. Acad. Sci. USA 99:1713-1717 .
- 9- Guo, H.; Yang, H.; Mockler, T. C. and Lin, C. (1998) : Regulation of flowering time by *Arabidopsis* photoreceptors . Science . 279:1360-1363 .

- 10- Hamilton, A. J., and Baulcombe, D. C. (1999) : A species of small anti-sense RNA in posttranscriptional gene silencing in plants . Science . 289:950-952.
- 11- McDaniel, C. N.; Hartnett, L. K. and Sangrey, K. A. (1996) : Regulation of node number in day-neutral *Nicotiana tabacum* : A factor in plant size . Plant J. 9:56-61.
- 12- Reid, J. B.; Murfet, I. C.; Singer, S. R.; Weller, J. L. and Taylor, S. A. (1996) : Physiological genetics of flowering in *Pisum* . Sem. Cell Div. Biol. 7:455-463 .
- 13- Simon, R.; Igeno, M. I. and Coupland, G. (1996) : Activation of floral meristem identity genes in *Arabidopsis* . Nature . 384:55-62 .
- 14- Yanovsky, M. J. and Kay, S. A. (2001) : Signaling networks in the plant circadian rhythm . Curr. Opinion in Plant Biol. 4:429-435.
- 15- Yanovsky, M. J.; Mazzella, M. A.; Whitelam, G. C. and Casal, J. J.(2001) : Resetting the circadian clock by phytochromes and cryptochromes in *Arabidopsis* . J. Biol. Rhythms 16:523-530 .

obeikan.com

أولاً: التحكم أو تنظيم النمو والتكتشاف

**The Control or Regulation of Growth
and Differentiation
(Plant Phenology)**

obeikan.com

مقدمة :

قبل أن ننوه على موضوع التحكم أو تنظيم عملية النمو والتكتشف في النبات يجب أن ننوه إلى الآتي :

Differentiation : هو التشكّل أو التميّز وهو عبارة عن التغييرات التي تؤدي في النهاية لتكوين تركيبات مختلفة أو متميزة ولا يعتبر هذا نمواً ولكن ملازم له . كما في تشكّل الخلايا المرستيمية حيث تنمو زوائد صغيرة من المرستيم المحور في ترتيب سواري منتظم وهذه الزوائد هي التي يتكون فيها أجزاء الزهرة بطريقة شبيهة بتكوين الأوراق وبذلك يقال أن البرعم تكون وان الـ Differentiation قد حدث .

Development : هو التكتشف أو محصلة التأثير الكلّي الناتج عن التميّز والنمو في تسلسل محدد أو هو التغيير في الشكل والتخصّص والانتقال من مرحلة إلى أخرى .

of development Canalization : هو دخول خلتين أو مجموعة من الخلايا في قدرات التطور والتكتشف غير رجعية وفيها يكون أمام الخلايا المنقسمة عدة مسالك Alternative pathways للتطور تنتّج من الانقسام الغير متساوي لسيتوبلازم . فالزيجوت تكتشف خلاياه أما إلى ساق أو جذر أما الساق فتكتشف خلاياه إلى أعضاء مختلفة ساق او أوراق وبراعم و أزهار ، وبداخل كل عضو يحدث تخلق لأنسجة مختلفة وبداخل كل نسيج يحدث تخلق لخلايا .

Determination in plant : هو تحديد شكل العضو وهي مرحلة تالية للتميّز فعندما يصل العضو مثل primordium leaf إلى مرحلة متقدمة لا يمكن أن يرجع ليكون نسيج آخر يقال أنه حدث له Determined .

Induction : وهو الحث حيث أن كثيّر من العمليات الفسيولوجية تبدأ بمرحلة حدث مثل الحث الزهري Induction flower وهي تسبق التخلق أو التميّز الزهري وهو

تمييز فسيولوجي غير عرئي يتعلّق بالظروف الأيضية دلّل المرسّيم تلّى تلك المرحلة .

Initiation : وهو أول تغيير ميكروسكوبى يحدث عند تحوّل المرسّيم الخضري إلى مرسّيم زهري وهو تغيير يشمل شكل المرسّيم إذ يبدوا كما لو كان قد تعطل في الجزء المركزي حتى يصبح مفطاحاً عند قمة بدلاً من شكلة المخروطي .

التكتشاف على مستوى الخلية والنسيج والنبات :

يحدث التكتشاف ابتداء من الزيجوت حيث ينمو قطبياً متأثراً بالعوامل البيئية مثل الضوء كما وكثافة ، كمية الأوكسجين المتاحة لكل خلية أو نسيج ، كمية الماء المتاحة، ضغط الخلايا المجاورة ، كمية لعذاء العضوي والمعدني المتناح بالخلية نتيجة توزيع السيتوبلازم الغير متساوي ، الجاذبية الأرضية ، درجة pH الخلية ، اختلاف الجهد الكهربائي غير الخلايا المختلفة وآخرأ كمية ونوع الهرمونات المتمرّكة بالخلايا نتيجة توزيع السيتوبلازم الغير متساوي . فتقسم خلايا الزيجوت إلى عدد كبير لتكوين الجنين كل خلية من الخلايا المتراكّزة تحتوى على نفس التركيب الوراثي لخلية الزيجوت ألم ولكن بالرغم من ذلك فالخلايا الناتجة تتميّز إلى أنسجة (جذور وسيقان) .

أما التكتشاف على مستوى الأنسجة والنبات فيظهر جلياً في النباتات الخشبية حتى تتميّز إلى طورين هي Juvenile ، Adult تمّتاز الأولى بعدم مقدرة النباتات على الإزهار ولكن ليس الإزهار هو الفرق الوحيد بين الطورين فحسب بل هناك فروق أخرى تؤثّر في الحد من الصفات الخضرية وكذلك فروق تشريحية بين قمم الفروع في كلا من الطورين حيث يتميّز طور البلوغ بوجود مساحة مرئية أصغر من تلك الموجودة في طور الباكرة .

ما نقدم يظهر السؤال القائل ما هي العوامل التي تؤدي إلى التكتشاف وظهور الظواهر الفسيولوجية المختلفة ولماذا تتكتشف خلية معينة لتتصبح خلية وعاء خشب وأخرى لتتصبح خلية مرافقه بالرغم من أن الخليتين لهما نفس التركيب الوراثي ولماذا

تكتشف مجموعة من الخلايا المرستيمية لتعطى فرع خضري وأخرى لتعطى زهرة هو ما يعرف **Morphogenesis** ويبدو أن هناك عوامل كثيرة تتطاير تؤدي إلى التحديد والتكتشف.

لتكتشف البيوكيميائي:

هناك مظاهر كثيرة تختص بالكشف البيوكيميائي مثل الاختلافات بين الأنسجة هي مقدرتها على إنتاج الأنزيمات والأحماض الأمينية والفيتامينات والقلويادات وتخزين مواد الغذائية هذه الاختلافات في مقدرة الخلايا على إنتاج أو عدم إنتاج تلك المواد يعني بالضرورة تشبيط جينات معينة أو قمعها وقد وجدت كثير من الأدلة على اختلافات الخلايا في مقدرتها على التمثيل الحيوي مثل امتصاص الجذور في تمثيل بعض الأحماض الأمينية مثل حمض الجلوتاميك وحمض الأسبارتيك بينما الأوراق تمثل أحماض الأرجينين وحمض الفاللين والتريبتوفان كما أن القلويادات تمثل في الجذور لا تمثل في الأوراق وتنتقل من الجذور للأوراق كما في نبات لا تروبا كذلك بعض الهرمونات تتكون في الجذور مثل السيتوكينين والجبريللين ثم تنتقل إلى الأوراق في حين ألاو كسين يمثل في القمم النامية للفروع والأوراق الحديثة كذلك نجد عند زراعة قم الجزر *In Vitro* نجدها تحتاج بالضرورة إلى فيتامين الثiamin والبيرودوكسين وحمض النيكوتين في بيئتها للحصول على نبات كامل هذا يعني أن تلك فيتامينات لا تمثل في البذور بل تمثل في الأوراق والأفرع ثم تنتقل للجذور حتى يمكنها النمو بدليل عدم قدرة الجذور المفصولة على النمو بدون أضافتها للبيئة الغذائية.

مما تقدم يعني أن الأعضاء المختلفة تختلف في قدرتها على التمثيل الصوئي الكيميائي وهذا دليل على أن بعض الجينات تكون في حالة نشاط onTurning on والبعض الآخر في حالة قمع offTurning . وهذا يعود إلى ذلك الاختلاف وهو ما يعرف بنظام Switching genes on and off

نوع التنظيم داخل الخلية : Type of regulation in plant

اتفق الفسيولوجيون منذ ١٩٠٣ على أن النمو والتكتشاف وبمعنى أشمل جميع المراحل الفسيولوجية للنبات ما هي إلا نتاج سلسلة من التفاعلات الحيوية والتي تتأثر بعديد من العوامل الداخلية والخارجية ويكون تنظيمها عن طريق تنظيم عمليات التمثيل الحيوي ويمكن تلخيص طرز التنظيم كما يلي :

أ- التنظيم بتأثير العوامل الداخلية :

١- تنظيم نشاط الجين

٢- تنظيم نشاط الإنزيم

٣- التنظيم بواسطة الهرمونات الداخلية

ب- التنظيم بتأثير العوامل الخارجية :

١- درجة الحرارة

٢- الضوء ونظام الفيتو كروم

أولاً: التنظيم بتأثير العوامل الداخلية :

١- تنظيم نشاط الجين :

يشمل تنظيم نشاط الجين تنظيم كل من عملية النسخ وعملية الترجمة لأن تلك العمليتين متبعتان في تسلسل يؤدي في النهاية إلى تكوين البروتين أو بمعنى آخر بروتين الإنزيم ففي سنة ١٩٦١ أعلن Monod & Jacob اقتراحهم حول تنظيم عملية النسخ والتي عرفت فيما بعد بنموذج Jacob & Monod وتبعاً لهذا الاقتراح فقد قسمت الجينات إلى ثلاثة أنواع وهي :

- ١ Regulator Genes وهي الجينات المنظمة لعمل عديد من الجينات الأخرى والتي يطلق عليها اسم الجينات العاملة .

- ٢ Operator Genes وهي الجينات العاملة التي تقوم بدور عامل التليفون وهي التي تحكم في فتح وغلق عدد كبير من الجينات الأخرى التي يطلق عليها Structural Genes .

- ٣ Structural Genes وهي الجينات المسئولة عن التركيب الخاص بالبروتينات أو بروتين الإنزيم ولقد افترض تنظيم نشاط الجين يكون عن طريق Regulator Genes والذى يتحكم في Genes Regulator الذي بدوره يقوم بفتح أو قفل عدد من Structural Genes المسئولة عن إنتاج إنزيمات معينة تؤدى تفاعلات بيوكيميائية في سلسلة ينتج عنها في النهاية ظاهرة فسيولوجية معينة ويتم ذلك بأن يقوم Regulator Gene بإفراز مثبط لعمل Gelbert Genes ويطلق على هذا المثبط اسم القامع او الكابح وقد اقترح 1967 أن عديد من هذه Repressor هي عبارة عن بروتينات تقوم بمنع الجين العامل وبالتالي لا تؤدى وظيفتها كما اقترح Monod & Jacob أن الكابح يمكن تثبيطه بمادة ذات وزن جزيء منخفض أطلق عليها Effector والتي تلغى قدرة الكابح على العمل وبالتالي يصبح Operator Genes حر تاركا Structural Genes قادرة على العمل من خلال إصدارها الأوامر الخاصة بتكوين البروتين وهي m-RNA وبالتالي لإنتاج إنزيمات متخصصة لاتمام تفاعلات معينة وظهور ظاهرة فسيولوجية أو صفة أو تميز خلوي أو تكشف خلايا أو أنسجة معينة .

هناك عدة اقتراحات لطبيعة عمل Effector أول تلك الاقتراحات هي :

- ١ Induction Substrate : وفيها يفترض أن مادة التفاعل هي التي تقوم بدور Effector حيث أن القامع يتكون باستمرار إلى أن يتوافر تركيز

معين من مادة التفاعل فتقوم بالتأثير على القامع فتغير تركيبة الجزيئي وبنك يصبح غير قادر على التأثير على (Operator gene) وبالنالى نتمكن Structural genes في إرسال m-RNA وتكوين الأنزيمات الخاصة بالعمل على مادة التفاعل Substrate وبنك تكون مادة التفاعل هي المحفزة على إنتاج الأنزيمات بطريقة غير مباشرة.

- End product repression : في هذا الافتراض أن الكابح أو القامع الذي ينتجه Regulator gene يكون غير نشط في بداية الأمر وبالتالي لا يستطيع أن يقوم بعملية Inactive Operator إلى Structural Operator بالعمل في إفراز mRNA وانتاج الإنزيمات التي تعمل على أداء تفاعلات معينة تكون من نواتجها مواد "End product" تعمل على تشطيط القامع لأداء عملة وإيقاف إنتاج الإنزيمات وإيقاف التفاعل وبالتالي ونواتج التفاعلات هذه تكون ذات أوزان جزيئية منخفضة فهي التي تقوم بدور Effector في هذه الحالة.

- Repression by Histones : هذه النظرية تفترض أن البروتين ج القاعدي المعروف بالهستون والذي يحتوي على نسبة كبيرة في تركيبه على الحمض الأميني الأرجينين والليسين" والموجود بالكريموسومات يعمل كمادة مثبطة لفصل المادة الوراثية إذا ما اتحد بها وبذلك ينظم فعلها من المراحل الجينية وحتى الموت.

وهناك تجربة مثيرة تشير إلى أن لهستون هو المنظم لنشاط الجين وذلك من خلال استخدام نظام Cell free system وفي هذا النظام يتم عزل إحدى عضويات الخلية مثل الكلوروبلاست أو الريبيوسوزومات أو الميتوكوندريا للمراد دراسة ما بها من التفاعلات ويضاف إليها الأنزيمات الضرورية ومعاونات الأنزيمات ومواد التفاعل لاختبار سير التفاعلات بها .

في هذه التجربة ولدراسة تحكم البروتين الهستوني في عملية النسخ والترجمة في النباتات البقولية والتي تقوم بتخزين Globulin في فلقاتها مثل البسلة تم استخدام Cell free system وذلك بعزل كروماتين من البراعم الجانبية ومن الفلقات "الكروماتين يحتوي على DNA الخاص بالمعلومات الوراثية الخاصة بإنتاج الجلوبولين بالإضافة إلى البروتين الهستوني" ويضاف إليه كل المكونات المطلوبة لتكوين $RN^A m$ وenzymes الخاصة بعملية تكوينه مثل إنزيم RNA polymerase وكذلك الريبيوزومات المسئولة عن عملية الترجمة وتستخدم بكتيريا E. Coli كمصدر لتلك المركبات كذلك يشمل Cell free system الأحماض الأمينية جميعها وعادة يضاف لليسين المعلم C^{14} leucine لأنها يدخل في تركيب البروتين القاعدى المعروف بالهستون لاختبار مكان وجودة ثم يحضر هذا النظام ويخبر بعد ذلك تكوين Globulin من عدمه.

وقد وجد أنه عند استخدام كروماتين من البراعم الجانبية لم ينتج عنها تكوين Globulin. أما الكروماتين المعزول من الفلقات فقد أمكن بواسطة إنتاج من خلال نظام Cell free system وذلك لاحتواء الأول على الهستون وخلو الثاني منه وعند فصل DNA عن البروتين الهستوني من كل من نوعي الكروماتين أمكن تخليل Globulin في نظام Cell free system .

ولقد وجد من الدراسات المتقدمة أن كمية الهستونات تتغير مع تغيير طور النبات وأثناء الانقسامات الميتوزية للخلايا وأثناء تكوين حبوب اللقاح وتطور الأزهار فقد أخفقى الهستون من تلك الأعضاء لذلك وجد الباحثون أن افتراض أن الهستون هو المنظم لنشاط الجين افتراض مقبول ولكن ما زلنا نحتاج إلى كثير من الإدلة على ذلك.

والسؤال الذي يطرح نفسه ألا هو كيف يعمل الهستون على تنظيم نشاط الجين ، هناك احتمالين لذلك هناك عدة افتراضات :

أـ الافتراض الأول Possibility I: يحدّد الهرستون مع DNA فيؤدي ذلك إلى تقلص الكروموسوم ويطلق عليه حينئذ Heterochromatic يتم ذلك اثناء الانقسام وبذلك يتقدم نشاطه .

بـ الافتراض الثاني Possibility II يقوم الهرستون بحجب RNA وبالتالي لا يتكون mRNA ويقوم هنا بدور Masked .

٢ـ تنظيم نشاط الأنزيم : A cavity regulation of enzyme

من المعروف أن الأنزيمات تساعد على إتمام التفاعلات الكيميائية الحيوية بخض طاقة التنشيط اللازمة لجزء المادة المتفاعلة لكي تتفاعل وذلك عن طريق اتحاده أو ملامسته لها فيتكون المركب الجديد ذو طاقة تنشيط أقل فيتم التفاعل ويلزم لتأثير الأنزيم وجود موقع متقابلة من الأنزيم والمادة المتفاعلة Substrate لكي يتم التجمع السطحي للمادة المتفاعلة على جزيئات الأنزيم ويطلق على تلك الموقع في الأنزيم اسم المراكز النشطة وهي عبارة عن مجموعات قابله للتأين مثل مجموعات الكربوكسيل في الأحماض الأمينية ومجموعة Imidazole في الحمض الأميني الهاستين ومجموعة السلفهيدريل للستين ومجموعة الأمين لنيسين أو طرف السلسلة البيريدينية .

ويتم تنشيط أو تثبيط التفاعلات الحيوية وبالتالي الظواهر الفسيولوجية بتنشيط أو تثبيط الأنزيم ويتم ذلك بعدة وسائل .

- التثبيط بالتنافس : (Isosteric effect) Competitive inhibition

هناك بعض المواد التي قد تتشابه مع Substrate تقوم بالامتصاص على سطح الأنزيم وينتتج عن تجمعها السطحي شغل المراكز النشطة للأنزيم وبالتالي منعه من أداء عمله ويطلق على ذلك التثبيط اسم التثبيط بالتنافس أو Isosteric effect .

- End product inhibition (Allosteric effect) :

افترض Bielka 1969 أن نواتج التفاعل قد تؤدي إلى تثبيط فعل الإنزيم و في هذه الحالة يطلق عليها Allosteric و يجب عدم الخلط يكون نواتج التفاعل تعمل كمثبط للأنزيم أو كونها Effect تعمل على تنشيط الكابح الذي يؤثر في Operator genes و عليه فترافق نواتج التفاعلات تعمل على تثبيط أو تقليل سرعة التفاعل الأنزيمي و يرجع ذلك إلى أن تراكم النواتج يعمل على إسراع التفاعل العكسي Reversibility of enzyme action أو أن تراكم نواتج التفاعل على المراكز النشطة للأنزيم تقلل من قوة تنشيطة أو تثبيطه كما سبق الإشارة أو قد تسبب نواتج التفاعل تغير درجة تركيز أيون الأيدروجين لوسط التفاعل و الذي يعمل على تغيير حالة التأين في المراكز النشطة للأنزيم أو يؤثر على قرائن الأنزيمات و بذلك يصبح الإنزيم غير مناسب للعمل فمثلاً ينتج عن تحلل الدهون الجليسروول والأحماض الدهنية و تسبب الأخيرة انحراف درجة أيون الأيدروجين في وسط التفاعل للناحية الحمضية و كذلك نجد عند تحلل اليوريا إلى NH_3 ، CO_2 والتي تسبب انحراف درجة تركيز أيون الأيدروجين للناحية القلوية.

٣ - التحكم بواسطة الهرمونات الداخلية : Regulation by phytohormones

أدت ملاحظة إضافة IAA ، Kinetin إلى الأنسجة إلى زيادة تمثيل RNA والبروتين كما أن إضافة GA يؤدي لانتاج إنزيم ألفا أميليز في طبقة الألبيرون في بذور الشيلم إلى اقتراح أن تأثير الهرمونات ربما يكون عن طريق تنشيط الجين والأمثلة التي تؤيد ذلك كثيرة :

عند معاملة نسيج الكلس لنبات الدخان *In Vitro* بالأوكسين بمستوى عالي ومنخفض من الكينيتين ينتج من الكلس جذوراً وعندما يكون مستوى الأوكسين منخفض و الكينيتين عالي أدى ذلك إلى تكشف نسيج الكلس إلى براعم خضرية .

تشجيع الأزهار في نباتات Long day plant و الارتباط باستخدام GA وهذا يعني أن الهرمونات تعمل على تغيير نشاط أو قمع الجينات .

هناك إشارة الى أن الهرمونات تشارك في تحديد الجنس في النباتات و يبدو أن نسبة الأوكسين والجلوللين هو المحدد للجنس فيغلب تكوين الأعضاء الأنثوية في وجود مستوى عالي من الأوكسين والأعضاء المذكورة في وجود مستوى عالي من الجبللين .

عند تطويش فرع من نبات البطاطس فإن البراعم الألبطية تنمو كورق أما إذا أضيف كلا من IAA ، GA معاً فإن تغيرات في الشكل الظاهري للفرع قد تحدث فتبدل الأوراق بحراشيف عديمة اللون وتستطيل السلاميات و تتجه الفروع إلى الأرض بدلاً من نموها الرأسي و عند إضافة الكينتين إلى قمة الساق الغير طبيعية فإن الساق يغير سريعاً من شكله الظاهري و يصبح ساق قائم و ذو أوراق عاديّة من ذلك يتضح أن الشكل هنا يتغير نتيجة تداخل كل من الأوكسين والجلوللين والسيتوكينين .

عند معاملة عقل السوق الخشبية بل IAA فإنه يشجع انقسام الكمبيوم و تكشف خلايا الخشب وإذا أضيف GA فإنه يشجع انقسام الكمبيوم و تكتشف إلى خلايا اللحاء و عند إضافة GA + IAA في وقت واحد فإن انقسام الكمبيوم ينقطع و يتكون الخشب واللحاء بصورة طبيعية . هذه الملاحظة توضح أن طبيعة الاستجابة تعتمد على نسيج الكمبيوم نفسه و الهرمونات هنا تساعد على التكتشيف أي أن وجود أو غياب الهرمونات يحدد إذا كان الكمبيوم سوف يتكتشف أم لا ولكن قدرة الكامبيوم على تكوين خشب للداخل و لحاء الخارج فيعتمد على نسيج الكمبيوم نفسه و ليس للهرمونات دخل في ذلك .

وعليه فإذا سلمنا بأنه من الجائز بأن الهرمونات تتحكم في Switch gene mechanism فليس المستحب القول أن العدد المعروف من الهرمونات هو الذي يتحكم في العدد الهائل من الجينات بالنبات . Gene background

وهناك عدة احتمالات لميكانيكية عمل الهرمون في تنشيط الجين . نجملها في

الآن:

- الفرض الأول يشير إلى أن تنشيط أو تثبيط المادة الوراثية يتم بتحرر أو اتحاد الهرستون مع المادة الوراثية و يتم ذلك تحت تأثير توازن هرموني معين و أن التوازن الهرموني يقع تحت تأثير توازن بيئي معين .
 - ب - تنشط الهرمونات أو تثبيط خطوة الترجمة بالتأثير على وظيفة mRNA .
 - ج - عن طريق تنشيط تمثيل tRNA .
 - د - التأثير على نظام Relay System و فيه يفترض أن الهرمون يؤثر على Development Major Pathways أي يؤثر في مرحلة رئيسية من مراحل التكشّف ثم تعمل تلك المرحلة كمحرك للمرحلة التالية أي نظام Relay أو أن الهرمونات تقوم بدور الإشارات أو النبذيات في نظام Relay System.
 - ه - التأثير في عملية النسخ Transcription و تبعاً لهذا الفرض قسمت الهرمونات إلى هرمونات إيجابية التأثير Positive مثل GA ، IAA ، K . وأخرى سالبة التأثير أو مثبطة Negative على العمليات المختلفة كما يلي :

ABA	IAA	Gibberellins	Cytokinius	
-	-	-	+	Fall of leaves and fruit
-	-	.	+	Dormancy of buds
+	+	.	-	Germination
+	+	+	-	Cell elongation
+	+	+	-	Cell division
.	+	+	-	Flower formation LDP
.	.	-	+	Flower formation SDP
-	-	-	+	Seves cence
+	+	+	-	Transcription

- = Inhibition , + = Stimulation , , = no effect

و قبل أن نفرض التفسيرات التي توضح كيفية تأثير الهرمونات في تشغيل الجين .
 يجب إلقاء الضوء عن حالات الجين المختلفة من حيث التشغيل والتثبيط وهي كالتالي :

أ - Active genes (a) و هو الجين النشط قبل تشغيله و يظل كذلك بعد عملية التثبيط .

ب - Inactive gene (ina) و هو الجين الغير نشط قبل تشغيله و غير نشط بعد التثبيط .

جـ () Potentially active gene (p.a) و هو الجين النشط قبل التأثير عليه وغير نشط بعد المعاملة الهرمونية .

ولتفسير دور الهرمونات في تشغيل الجينات هناك عدة افتراضات سوف نوجزها في الآتي :

الفرض الأول: تقوم الهرمونات ذات التأثير الإيجابي مثل الأوكسجينات والجبرلينات ina : p.a,a p في حين تبطّل الهرمونات السالبة مثل حمض الأبيسيك كل الجينات القابلة للتنبيط مثل p.a,p.ine .

الفرض الثاني: في هذا الفرض يقترح بناء على نموذج جاكوب وموند أن Regulator gene ينشط أو يبطّل جين واحد فقط وذلك بإفراز الكابح كما سبق ذكره وأن الهرمونات أو المستوى الهرموني يقوم بدور Effects في تأثيره على تغيير طبيعة الكابح وبذلك يطلق قدرة الجين في التغير عن نفسها في صورة RNA.

الفرض الثالث: في هذا الفرض يقترح أن الهرمونات لا تقوم مباشرة بتنشيط الجين بل هي تؤثر في سير تفاعلات معينة أثناء عمليات التمثيل وأن إحدى أو بعض نواتج تلك التفاعلات هي التي تقوم بالتنشيط والتنبيط للجين .

الفرض الرابع: هي نظرية أطلق عليها حديثا Second messenger تفترض هذه النظرية أن تأثيرات الهرمون لا يكون مباشراً لذلك أفترض أن الهرمون هو رسول أول في التأثير على الظواهر الفسيولوجية وهو يعمل على حد أو تكوين رسول ثان وهو المسئول عن إظهار تأثيرات الهرمونات . وقد اقترح Zenk ١٩٧٠ أن الرسول الثاني (CAMP) Cyclic Adenosine monophosphate هو الذي يؤثر على العمليات المختلفة مثل :

فالهرمون ينشط إنزيم Triphosphate Adenosine (ATP) إلى cAMP ثم يقوم الأخير بالتأثير في عديد من الأنزيمات مثل تنشيطه لإنزيم Kinase والذي له دور في فسفرة عديد من الموارد من أهمها البروتينات الهرمونية فيؤدي ذلك إلى إيقاف تنشيطها لنـ DNA وبالتالي تسمح له بعملية النسخ وعليه فالهرمون هنا ينشط الجين من خلال الرسول الثاني بطريقة غير مباشرة.

أما مستوى cAMP الداخلي فيمكن تنظيمه بواسطة تنشيط Adenylcyclase والذي يعمل على بناءه بواسطة تنشيط إنزيم Phosphodiesterase والذي يعمل على هدم رابطة الأستر الفسفورية في جزيئه فيتحول إلى مركب غير نشط هو monophosphate Adenosine وكما ينشط cAMP في النباتات الراقية ما نجده من تنشيط GA لتكوين إنزيم الامييليز في طبقة الاليرون في بذور النجيليات.

هناك أيضا اعتقاد أن الأثيلين يقوم بدور Second messenger حيث أنه يتكون في كل الخلايا ببركيزات مختلفة وبينها تكوينه من الحمض الأميني المثنين وميكانيكية هدمه ليست ضرورية حيث أنه غاز يتصاعد إلى الفضاء الخارجي Atmosphere وهناك كثيرا من الدلائل على أن IAA هو المحفز لانتاج الأثيلين مما يؤكد هذا الاعتقاد أن الهرمونات أو مستوى معين من الهرمونات تؤثر في إنتاج الأثيلين ويقوم هو بدور الرسول الثاني في التأثير على نشاط الجينات بالسلب أو بالإيجاب.

ثانياً : التنظيم بتأثير العوامل الخارجية Regulation by external factors

١- درجة الحرارة Temperature :

تتميز التفاعلات الحيوية بأن لها درجات حرارة خاصة تؤثر على سرعتها . ولكن تفاعل حيوي معامل حراري خاص (Q_{10}) أو المعامل الحراري هو مقدار الزيادة في سرعة التفاعل الحيوي عند درجة حرارة ٢٠°C عن درجة الصفر المئوي (0°C) .

وعموماً فدرجة الحرارة المئوي لمعظم النباتات تتراوح بين 24°C - أو 32°C وتكون درجات الحرارة أقل أو أكثر من ذلك ضارة بسير التفاعلات الحيوية ويخالف مقدار الضرر باختلاف النبات . ونظراً لأن لكل تفاعل حيوي معامل حراري خاص به لذلك نجد أن التغير في درجات الحرارة بالزيادة أو بالقصاص من مفعول يصبح مفضل تفاعل حيوي عن آخر وبذلك تصبح درجة الحرارة عامل منظم لسير التفاعلات الحيوية وعمليات التمثيل الغذائي وعمليات التكتشاف . وعليه نجد أن لكل طور من طوار النمو درجة مئوي من درجات الحرارة تختلف عن الأطوار الأخرى . والأمثلة على دور درجة الحرارة في التأثير على عمليات التكتشاف عديدة منها على سبيل المثال لا الحصر فقد وجد Caso & Kefford ١٩٧٢ عند دراسة على نبات *Chondrilla juncea* أن زراعة الجذور *In vitro* لتكون النموات الخضرية انعرضية عليها *Adventitious shoot* كان أفضل عند درجة حرارة 21°C - 27°C نهاراً ، 16°C - 22°C ليلاً أفضل من تعرضها لدرجة واحدة مستمرة هي 25°C . كما وجد Gautberet 1969 أن درجة حرارة ٢٦°C نهاراً ، ١٥°C ليلاً أفضل في تجذير قطاعات فن درنات الطرطوفة أفضل من 25°C مستمرة لـشار إلى أن درجة الحرارة العالمية نهاراً تشجع على تخليق الكامبیوم في حين تشجع درجات الحرارة المنخفضة ليلاً على تكتشيف الكامبیوم إلى مبادئ خروج الجذور .

٢- الضوء : Light

يجب النظر إلى الاحتياجات الضوئية للنباتات ليست لاتمام عملية البناء الكربوهيدراتي و البناء الضوئي فحسب بل أن للضوء دور هام في عمليات التكتشاف ويعمل الضوء بمتعددات أخرى غير ميكانيكية التمثيل الضوئي في كثير من عمليات التمييز والتكتشاف في النبات مما أطلق عليه اسم Photomorphogenesis وفي دراسة زراعة الأنسجة وجد Naylos & Nobel ١٩٨٦ أن أقصى تخليق للجذور على قطاعات من درنات الطرطوفة تكون عند تعریضها لكتافة ضوئية قدرها ٥٠٠٠ Lux باستعمال ضوء لمدة ١٢ ساعة في حين وجد Margara ١٩٦٩ أن الحد الأقصى لتخليق الجذور على Explant من بذور القرنبيط كان Lux ٤٠٠ فقط ولمدة ٩ ساعات كما وجد Allcwelct & Radlar ١٩٦١ أن نشاء الجذور العرضية لا تتكون على شرائح سيقان نبات قصير النهار لاحدي أصناف العنبر إلا إذا عرضت لظروف النهار القصير فقط.

كذلك نعلم أن هناك عدد من الجذور يشجع الضوء من إنباتها مثل الخس *Lactuca sativa* كما وجد أن الضوء الأحمر يشجع على الإنبات في حين الأشعة فوق الحمراء تثبط ذلك الإنبات وبالمثل هناك تأثيرات مشابهة للضوء على عمليات التكتشاف الأخرى مثل عملية الإزهار.

وتحتوي خلايا النباتات الراقية على نظام صبغي يعرف بالفيتوكروم يمتص الضوء الأحمر ويتحول إلى صورة أخرى قادرة على امتصاص الفوق أحمر ثم تتحول الصورة الأخيرة إلى الصورة الأولى عند امتصاصها للضوء فوق الأحمر Far red هذا النظام الصبغي يرتبط بالبروتين ولذلك أطلق عليه اسم Chromoprotein ويترکب من سلسلة من حلقات البيرونول التي ترتبط فيما بينها بذرة كربون.

الفيتوكروم وتنشيط الجين :

ما زال دور الضوء غير معروف في تنشيط الجين مباشرة أو بطريقة غير مباشرة مثل تأثيره على إحدى عمليات التمثيل والتي تقوم بدورها في تنشيط الجين كما أو يقوم بالتأثير على عدد من Effectors الخاصة بالتأثير على الكابح الذي يفرزه Operator gene أو انه تحت تأثير توازن بيني معين Regulator gene لمنع عمل (حرارة - ضوء) ثم التأثير في آلية الهرمونات تكون توازن هرموني معين يؤثر على نشاط الجين ما زالت الأبحاث لها باقية .

مراجع مختارة :

- 1- Black, M. (1969): Light controlled germination of seeds. Symp. Soc. Exp. Biol. 23: 193- 217.
- 2- Borthwick, H.A. (1972): History of phytochrome. In K. Mitrahos and W. Shropshire, Jr., eds., *Phytochrome*. New York: Academic Press.
- 3- DeGreef, J.,Ed. (1980): *Photoreceptors and Plant Development*. Antwerpe : Antwerpen Univ. Press.
- 4- Feldman, J.F. (1980): Genetic approaches to circadian clock. Ann. Rev. Plant. Physiol. 33: 583- 608.
- 5- Holmes, M.G. and Smith, H.(1975): The function of phytochrome in plants growing in the natural environment. IV. Light quality and plant development. Photochem. Photobiol. 25: 551- 557.
- 6- Pratt, L.H. (1982): Phytochrome : the protein moiety. Ann. Rev. Plant Physiol. 33:557-582.

ثانياً: منظمات النمو

(الهرمونات الطبيعية في النبات)

Plant Growth Bioregulators

obeikan.com

مقدمة :

لقد وجد أن معظم العمليات الفسيولوجية النشطة وكذا مراحل النمو المختلفة في النبات تحكم فيها تفاعل مولد كيميائية طبيعية منها النشط وكذا المنشط وتسمى هذه المواد الكيميائية بالهرمونات ولكن تميزها من الهرمونات الحيوانية سميت بالهرمونات النباتية ولقد عرفت بأنها مواد كيميائية طبيعية تخلقها النباتات للتحكم في نموها وكذا العمليات الفسيولوجية المؤدية له ويتم هذا في مناطق التخليق وأيضاً في المناطق التي تنتقل إليها وهذه المواد تكون مؤثرة حتى في التركيزات الضعيفة منها .

ولقد أطلق على الهرمونات النباتية أسماء عديدة تبعاً للعلماء فمنهم من أطلق عليها لمنظمات النمو أو منشطات النمو أو منظمات النمو الحيوية الخ .

ولقد كانت الأوكسجينات هي أول الهرمونات اكتشافاً ثم اكتشفت الهرمونات النباتية الأخرى .

قسم العلماء الهرمونات النباتية أو منظمات النمو إلى مجموعتين رئيسيتين الأولى يطلق عليها منشطات النمو والأخرى يطلق عليها مثبطات النمو . وتتضمن المنشطات ثلاثة مجموعات رئيسية:

١- الأوكسجينات ٢- الجيريللينات

٣- السيتوكينينات، أما المثبطات تتضمن حمض الأبيسيك والأيشلين الخ.

- منشطات النمو Growth Stimulators :

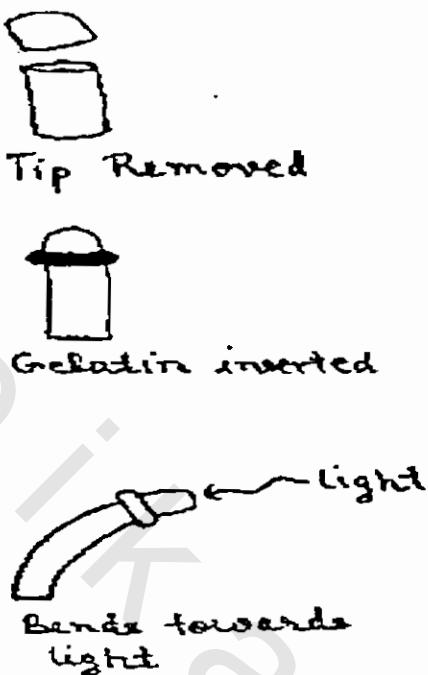
ولا - الأوكسجينات Auxins

- إكتشاف الأوكسجينات :

لقد تم اكتشاف الأوكسینات في النصف الأخير من القرن التاسع عشر عند دراسة Charles-Darwin *كتلارة الانحناء في النباتات* . فعندما عرض الأغلفة الورقية للنبيليات إلى مصدر ضوئي وجد أنها تتحى تجاه الضوء وعندما غطى القمة النامية لهذه الأغلفة بورق معدني أو قطع هذه القمة وعرضها لمصدر ضوئي وجد أنها لا تتحى بدورها تجاه الضوء . ولقد اتضح من تجربته أنه يوجد منشط ما في القمة ينتقل من أعلى إلى أسفل ويؤدي إلى انحناء هذه الأغلفة الورقية .

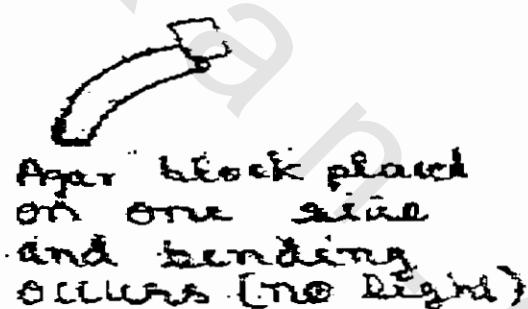
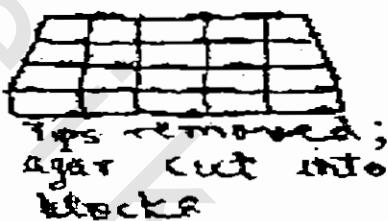
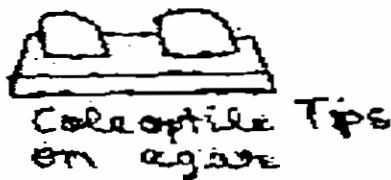
في سنة ١٩١٩ قام Boysen Jensen بقطع قمة الأغلفة الورقية وحصر قطعة من الجيلاتين بين القمة المقطوعة والغلاف الورقي فوجد أن الأغلفة الورقية تتحى بدورها تجاه الضوء . إلا أنه لم يذكر تفسير واضح لهذه العملية إلا أنه أضاف إلى هذا المنشط المكتشف بـ Charles هو الذي يتحكم في النمو .

في عام ١٩١٩ وضع Paal تفسير لهذه العملية السابقة بأنه وجد أن القمة تفرز مادة مانشطة النمو في الجزء السفلي منها . ولذا وجد أنه إذا عرض قمة الأغلفة الورقية إلى مصادر ضوئية واحدة من جميع الاتجاهات فإن نموها يصبح منتظما على عكس ماذا تعرضت الأغلفة الورقية إلى مصدر ضوئي من جانب واحد فإن نموها يصبح غير منتظما وهذا يرجع إلى التوزيع الغير منظم لهذه المادة . ولقد وجد أن تركيز هذه المادة في الجانب المظلم أعلى من الجانب المضئ وهذا السبب في زيادة نمو هذا الجانب وبالتالي إلى انحناء الأغلفة الورقية .

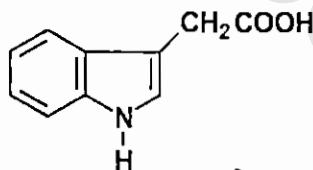


في عام ١٩٢٦ وعام ١٩٢٨ تمكن Went من عزل هذه المادة من الأغلفة الورقية للنبات الزمیر . ثم قام بقطع عدد من القمم النامية للنبات الزمیر ووضعها على طبقة من الأجار وتركها فترة من الزمن ثم قام بقطعها الى مكعبات ثم وضع كل مكعب على الجزء من الأغلفة فوجد أنها تستجيب ناحية الضوء وتتحنى حتى في الضلام . ثم وضع هذا العالم هذه الطريقة السابقة لتعيين هذا المنشط ثم سمي هذه الطريقة الحيوية لتعيين الاوكسجينات بطريقة انحناء الأغلفة الورقية للزمير . ثم أضاف أيضاً أن انحناء الأغلفة الورقية يتاسب تناوباً طردياً وذلك خلال حدود أخطاء احصائية مع عدد مكعبات الأجار وكذا مع الوقت التي تستغرقه هذه القمم المقطوعة على مكعبات الأجار ووجد أيضاً أن الانحناء يتاسب تناوباً طردياً مع تركيز الاوكسجينات الموجودة في مكعبات الأجار .

في عام ١٩٣٥ تمكن Thiman Heteroauxin من عزل مادة مختلفة سميت Indole واتضح أنها تشبه إلى حد كبير التركيب الكيميائي لاندول حمض الخليك .acetic acid



Indole-3-acetic acid



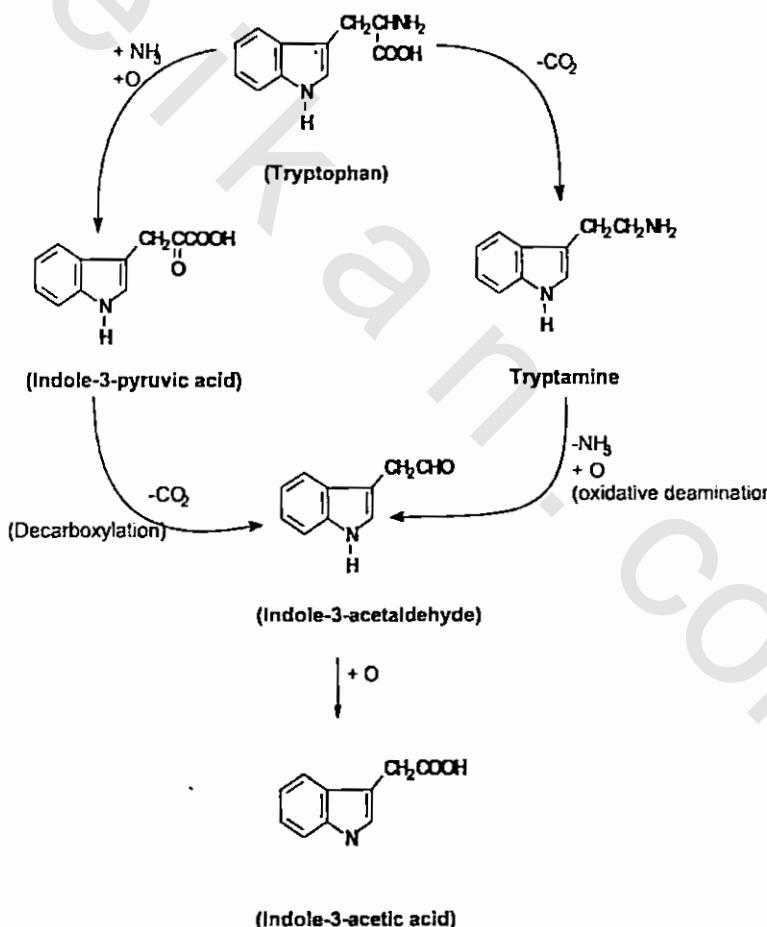
Auxin metabolism -

تشمل عمليات أيض الأوكسجينات ما يلى:

أ - تخلق Conjugation ب - هدم Destruction ج - إرتباط Synthesis

أ- تخلق الأوكسجينات :

يتم في معظم الأنسجة النباتية عملية تخلق الأوكسجينات وفقاً للمسارات التالية حيث يعتبر الحامض الأميني Tryptophan كمصدر أساسي في عملية التخلق ، حيث أما أن يتحول أولاً إلى Indole-3-pyruvic acid ثم إلى Indole-3-acetaldehyde أو يتكون أولاً Tryptamine وبدوره يتحول إلى Indole-3-acetaldehyde الذى أخيراً يتأكسد لينتج IAA .



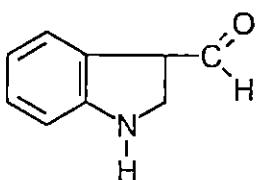
(الشكل ١٩) يوضح تخلق اندول حمض الخليك في الأنسجة النباتية .

ب - هدم الأوكسینات :

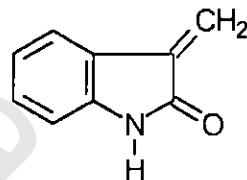
ليست عملية بناء الأوكسین فقط هي التي تتحكم في كمية الأوكسین في الأنسجة الحية ، لكن وجد أن هناك عمليات تم في الخلايا للتحكم في كمية الأوكسین ومنها :

١- الأكسدة الضوئية : Photo-oxidation

إذا ترك الأوكسین IAA معرضاً للضوء في أي محلول فإنه يتفكك إلى مواد غير نشطة ، وجد أن هذه العملية تزداد وتشطط بمساعدة بعض الأصباغ وتم استخلاص هذه الأصباغ من النباتات ومنها riboflavin, violaxanthin وجد أن لها القدرة على امتصاص أطياف الضوء وخاصة الطيف الأزرق ، نواتج الأكسدة الضوئية هما:



Indole aldehyde



3-methylene-2-oxindole

هذا المركب وجد أنه يثبط النمو، لذلك يعتقد أن هذا هو سبب تثبيط الضوء للنمو في بعض الأنسجة النباتية.

٢- أكسدة إنزيمية : Enzymic oxidation of IAA

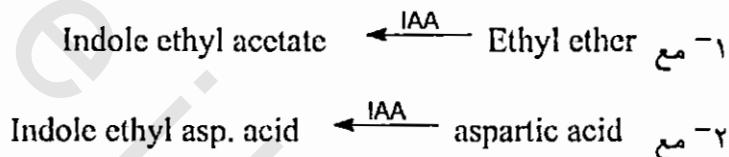
تم استخلاص إنزيمين Peroxidase ، IAA-oxidase ووجد أنهما يحتاجان إلى Mn , H_2O_2 , Oxygen لكي يتم فعلها على IAA ، كذلك فإن نشاط-IAA-oxidase يزداد بواسطة monophenols يقل في حدود Ortho-diphenols .

وقد وجد أيضاً أنه يتم تحويل IAA في حدود هذه الإنزيمات إلى نفس المركبات السابقة ولوحظ أن نشاط هذه الإنزيمات يزداد مع زيادة عمر الأنسجة ، حيث يلاحظ أن

هناك علاقة عكسية بين تركيز هذه الانزيمات ومعدل النمو في عديد من الأعضاء النباتية ، بمعنى أنه كلما ازدادت هذه الانزيمات في نسيج ما أدى إلى خفض معدل النمو .

ج - عمليات أخرى تؤدي إلى خفض نشاط الأوكسجين: Conjugation

لُوحتَ أَيْضًا أَنْ هُنَاكَ بَعْضَ الْمَرْكَبَاتِ يَرْتَبِطُ بَهَا الْأُوكْسِينُ وَلَكِنْ يَكُونُ فِي هَذِهِ الْحَالَةِ غَيْرَ مُنْشَطًا لِلنَّمُو مِنْ أَمْثَالِ ذَلِكَ:



٣- يربط الأوكسجين مع عديد من السكريات مكوناً المركبات الآتية :

IAA-arabinose, IAA-glucose, IAA-myoinositol

٤- وجد أيضاً أن تتكون مركبات من تفاعل الأوكسجين مع البروتين.

بعض الوظائف الفسيولوجية للأوكسجينات:

١- في عمليات الانقسام الخلوي تزداد هذه العملية اذا وجد كميات من الاوكسجين في الوسط .

-٢- في عمليات استطالة واسع الخلايا ، وخاصة وجد هذا التأثير واضحاً في الأغلفة الورقية للنجيليات ، حيث وجد أن معدل الزيادة في الطول واسع الخلايا يزداد مع زيادة تركيز IAA.

دور الاكسين في الانتحاء الضوئي الموجب للأغلفة الورقية -
Phototropism
تفسر هذه العملية - الانتحاء الضوئي الموجب - بأنه عند تعريض هذه
الأجزاء النباتية لمصدر ضوئي جانبي فإن ذلك يؤدي إلى أكسدة ضوئية

ونكسير للأوكسين IAA وتحويله كما سبق الى نواتج غير نشطة في عمليات النمو ، ولكن الجانب الغير معرض للضوء لايزال يحتوى على قدر كبير من IAA النشط في عمليات النمو ، لذلك يزداد معدل النمو في هذا الجانب عن الجانب المضاء ، مما يؤدي الى حدوث الانحناء ناحية الضوء .

- ٤- تؤثر الأوكسجينات في عملية الانتهاء الأرضي الموجب للجذور Geotropism .
- ٥- تعمل الأوكسجينات على زيادة معدل امتصاص الماء Water uptake .
- ٦- تؤدي الأوكسجينات الى زيادة معدل التنفس .
- ٧- تؤثر الأوكسجينات أيضاً في عملية تخلق البروتين ، الأحماض الميوكلوبيدية .
- ٨- تعمل على توجيه حركة المواد الغذائية ، حيث وجد أن المناطق المحظوظة على تركيزات عالية من الأوكسين IAA منها القدرة على تجميع المواد الغذائية فيها .
- ٩- للأوكسين دور في ظاهرة السيادة القمية Apical dominance . حيث وجد في بعض النباتات حدوث نمو للبرعم الطرفي ، تثبيط نمو البراعم الجانبيّة ، وعند قطع البرعم الطرفي . ظهر النمو للبراعم الجانبيّة ولكن عند إضافة IAA إلى القمة المقطوعة استمرت عملية التثبيط في نمو البراعم الجانبيّة . ولكن أمكن التغلب على ذلك باستخدام CK السيتوكينين ، أو الجبريللين فسر ذلك على أن IAA عند انتقاله من البرعم الطرفي لأسفل ، فإنه يؤدي إلى إعاقة تكوين الأنسجة التوصيلية بين البراعم الجنبيّة والاسطوانة الوعائية مما يؤدي إلى منع وصول المواد الغذائية إليها واللازمة في النمو .
- ١٠- دور الأوكسين في عملية Parthenocarpy : حيث لوحظ في بعض الأجناس النباتية أنه في بعض الأزهار يمكن للمبيض أن يعطي ثمرة بدون عملية تلقيح ، لكن هذه الثمار تكون لابذرية ، وجد أن السبب في ذلك هو

احتواء هذه الأزهار على كميات عالية من IAA ، عند استخدام 2,4-D أو IAA ورشها على الأزهار أدى ذلك بالفعل إلى تكوين ثمار لاذورية ، اتضح ذلك في حالة العنب البنائي والبرتقال.

• عملية انتقال الاوكسين IAA في النبات:

يتم انتقال الاوكسين دائمًا في اتجاه قاعدي **Polar Basipetal** في الساق ، لكن إلى الجذر فإن الانتقال يكون **Acropetal** "قمي"

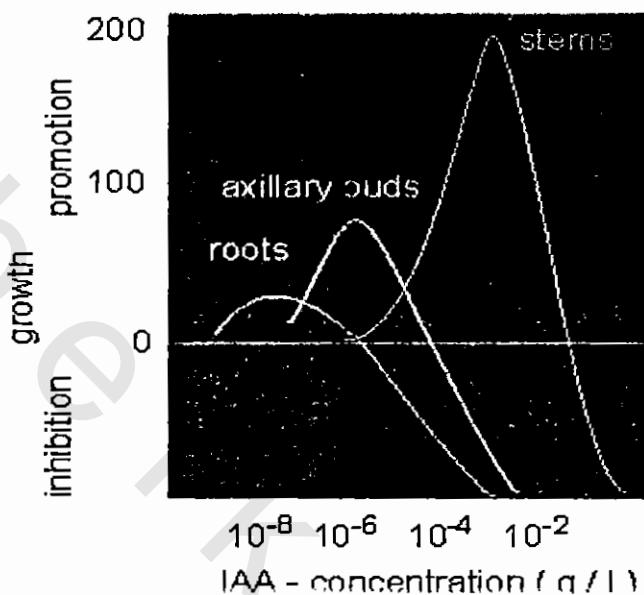
خصائص هذه العملية :

- ١- ينتقل IAA دائمًا من المناطق المحتوية على تركيز عال إلى الأقل تركيزاً.
- ٢- تعتمد هذه العملية على الطاقة الناتجة من عمليات الهدم .
- ٣- أن هذه العملية ليست عملية انتشار بسيطة .
- ٤- تعتمد هذه العملية كذلك على تركيز الأكسجين في الأنسجة ، حيث لوحظ أنها تزداد بزيادة نسبته ، تقل أو تكاد تخفي بقلة تركيز الأوكسجين .
- ٥- تقل هذه العملية بزيادة عمر النبات أو عمر الأنسجة النباتية .

أماكن تخليق الاوكسين IAA :

تستطيع القمة النامية للساق أو الشمار، الأوراق الحديثة النشأة، كذلك في بعض الأجناس النباتية ، القمة النامية للجذر تقوم بعملية تخليق الأوكسين.

العلاقة بين تركيز الأوكسجين ومعدل نمو الأعضاء النباتية المختلفة .



(الشكل ٢٠) يوضح العلاقة بين تركيز الأوكسجين ومعدل نمو الأعضاء النباتية المختلفة .

يلاحظ من هذا الشكل أن احتياج الجذر للأوكسجين في عمليات النمو تكون عند أقل التركيزات ، عند زيادة IAA عن هذه القيمة يؤدي إلى تثبيط النمو .

يحتاج البرعم إلى تركيزات أعلى من القيمة المطلوبة لنمو الجذر ولكن الساق يحتاج إلى كميات عالية جداً من الأوكسجين في النمو ، لكن أيضاً إذا زادت كمية IAA تؤدي إلى عملية تثبيط النمو .

مراجع مختارة :

- 1- Aldesuquy, H. S. (2000) : Effect of indol-3-yl acetic acid or photosynthetic characteristics of wheat flag leaf during grain filling. *Photosynthetica*. 38 (1):135-141.
- 2- Aloni, R. (2001) : Foliar and axial aspects of vascular differentiation : Hypotheses and evidence . *J. Plant Growth Regul.* 20:22-34 .
- 3- Chen, J. G., Ullah, H., Young, J. C., Sssman, M. R. and Jones, A. M. (2001) : ABP1 is required for organized cell elongation and division in *Arabidopsis* embryogenesis *Genes Dev.* 15:902-911 .
- 4- Fasano, J. M.; Swanson, S. J.; Blancaflor, E. B.; Dowd, P. E.; Kao, T. H. and Gilroy, S. (2001) : Changes in root cap pH are required for the gravity response of the *Arabidopsis* root . *Plant Cell* . 13:907-921 .
- 5- Friml, J.; Włśniewska, J.; Benková, E.; Mendgen, K. and Palme, K. (2002) : Lateral relocation of auxin efflux regulator PIN3 mediates tropism in *Arabidopsis* . *Nature* 415:806-809 .
- 6- Fujihira, K.; Kurata, T.; Watahiki, M. K.; Karahara, I. and Yamamoto, K. T. (2000) : An agravitropic mutant of *Arabidopsis* , endodermal-amloplast less 1, that lacks amyloplasts in hypocotyls endodermal cell layer . *Plant Cell Physiol.* 41:1193-1199 .
- 7- Geldner, N.; Friml, J.; Stierhof, Y. D.; Jurgens, G. and Palme, K. (2001) : Auxin transport inhibitors block PIN1 cycling and vesicle trafficking . *Nature* 413:425-428 .
- 8- Gray, W. M.; Kepinski, S.; Rouse, D.; Leyser, O. and Estelle, M. (2001) : Auxin regulates the SCFTIR1-dependent degradation of AUX/IAA proteins . *Nature* 414:271-276 .

- 9- Kim, Y.-S.; Min, J.-K.; Kim, D. and Jung, J. (2001) : A soluble auxin-binding protein, ABP57. *J. Biol. Chem.* 276:10730-10736
- 10- Kuhlemeier, C., and Reinhardt, D. (2001) : Auxin and Phyllotaxis . *Trends in Plant Science* . 6:187-189 .
- 11- Ljung, K., Bhalerao, R. P. and Sandberg, G. (2001) : Sites and homeostatic control of auxin biosynthesis in *Arabidopsis* during vegetative growth . *Plant J.* 29:325-332 .
- 12- Murphy, A. S.; Peer W. A. and Taiz, L. (2000) : Regulation of auxin transport by aminopeptidases and endogenous flavonoids. *Planta* 211:315-324 .
- 13- Steffens, B.; Feckler, C.; Palme, K.; Chritian, M.; Bottger, M. and Luthen, H. (2001) : The auxin signal for protoplast swelling is perceived by extracellular ABP1 . *Plant J.* 27:1-10 .
- 14- Yoder, T. L.; Zheng, H.-Q.; Todd, P. and Staehelin, L. A. (2001) : Amyloplast sedimentation dynamics in maize columella cells support a new model for the gravity-sensing apparatus of roots . *Plant Physiol.* 125:1045-1060 .
- 15- Zenser, N.; Ellsmore, A.; Leasure, C. and Callis, J. (2001) : Auxin modulates the degradation rate of Aux/IAA proteins . *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 98:11795-11800 .
- 16- Zheng, H. Q. and Staehelin, L. A. (2001) : Nodal endoplasmic reticulum, a specialized form of endoplasmic reticulum found in gravity-sensing root tip columella cells . *Plant Physiol.* 125:252-265 .

ثانياً : الجبريلينات

Gibberellins

obeikan.com

لاحظ العالم الياباني Kurosawa في سنة ١٩٢٦ أن نباتات الأرز المصابة بفطر Gibberella fujikuroi تتميز في نمو الساق طولياً عن النباتات الغير مصابة بدرجة ملحوظة يستنتج هذا العالم أنه لابد وأن هناك مادة منشطة للنمو يفرزها هذا لفطر ، حيث وجد أن المستخلص الفطري كان قادراً على احداث نفس درجة تنشيط النمو في الساق في نباتات غير مصابة . عرفت هذه المادة المنشطة بعد عزلها بالجربيلين .

وبدراسة النشاط البيولوجي لهذه المادة الجديدة وجد أنها توثر في كثير من عمليات النمو بالإضافة إلى أثراها في نمو الساق طولياً . ظلت نتائج هذه البحوث محجوبة عن أوروبا الغربية حتى بعد الحرب العالمية الثانية . تم التوصل بعد ذلك في عام ١٩٥٧م إلى وجود هذه الهرمونات في النباتات الراقية بواسطة Phinney et al. بتلك أصبح واضحأ أن هناك مجموعة ثانية من هرمونات النمو التي من الممكن أن يكون لها دوراً هاماً في عمليات النمو والتطور .

هناك طريقتان لتمييز أي مركب حيوي ، أولاً : التركيب الكيميائي ، ثانياً : الطريقة الفسيولوجية . أوضح Cross et al. في سنة ١٩٦١ أن جميع الجربيليات تتميز بهيكل عام يعرف Gibbaine ring ، لابد أن تنتج هذه المركبات تأثيرات فسيولوجية مثل حمض الجربيليك Gibberellic acid (GA₃) بمعنى أن لها فحص حيوي (bio-assay) مخصص لها . وهناك طريقتان لفحص الحيوي للجربيليات :

(١) استطالة السيقان المتقرمة .

(٢) تنشيط α -amylase في اندوسير姆 الشعير .

ولقد استخدم العديد من النباتات المختلفة في الفحص الحيوي لدراسة تأثير GA₃ على استطالة الساق ، لكن الشائع فسيولوجياً استخدام الذرة القرمزية ، البسلة القرمزية .

ويشمل هذا الفحص الحيوي (1) عدة خطوات منها

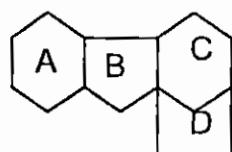
سنة ١٩٦٦ (2):

أ - تجهز بذور البسلة أو الذرة القرمزية ثم تقع لمنطقة ماء ، بعد ذلك تثبت في الظل.

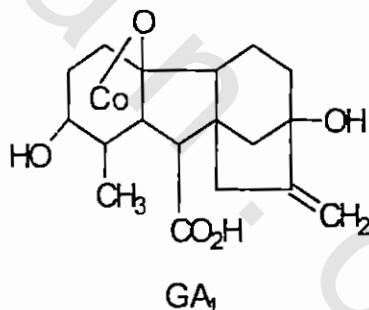
ب - بعد ٤ أيام تعرض البادرات لضوء أحمر .

ج - في اليوم الخامس تضاف المادة الهرمونية المذابة في ٥٪ كحول إيثيلي (10 ml) إلى قمة كل نبات :

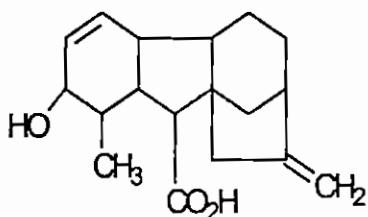
د - بعد ٥ أيام أخرى يقاس طوب السوية الفرق فلقياً ثم تقارن أطوال النباتات المعاملة بالنباتات المستخدمة Control والمستعمل فيها كحول فقط . كلما ازدادت درجة التأثير على نمو الساق دل ذلك على أن هذه المادة لها نشاط مثل الجبريللين .



Gibbane skeleton



GA₁



GA₃

وتتميز الجبريلينات بوجود Gibbanc skeleton في معظمها ويتصل فيها حلقة Carboxyl group بالحلقة A ، مجموعة كربوكسيل بالحلقة B ولكن الاختلاف فيما بين هذه المركبات فقط في وجود أو غياب مجموعة هيدروكسيل ورابطة ثنائية في الحلقة A أو مجموعة هيدروكسيل في موضع اتصال الحلقتين C, D .

ووجد أن بعض هذه المركبات لها خصائص حامضية ، بعضها الآخر متعدد حيث تكون في هذه الحالة مركبات أسترات .

ومعظم هذه المركبات تكون فعالة في واحد أو أكثر من الفحوصات الحيوية bio-assays ولكن هناك اختلاف في أنشطتها الفسيولوجية .

توزيع وتخلق الجبريلينات في النباتات :

- أثبتت البحوث العلمية في هذا المجال أن هذه المركبات الهرمونية توجد في أغلب النباتات الزهرية واللازهرية حيث تم تعين هذه المركبات بالإضافة إلى النباتات الراقية . فقد وجدت في السراغن ، الحزايز ، الطحالب ، في بعض أنواع القطريات والبكتيريا . ويوجد في النبات الواحد العديد من هذه المركبات بعكس الأوكسينات والسيتوكينينات التي يوجد منها مركب واحد فقط يسود في كل النباتات .

- وتوجد هذه المركبات على أكثر من حالة في داخل النبات كمثال لذلك هناك ثلاثة صور :

١- مركبات حرة

٢- أسترات

٣- مركبات مرتبطة بالبروتين ويتم تحرير الجبريللين من بعثة الانزيمات المحللة للبروتين .

- توزع هذه المركبات في جميع الأعضاء ، لكن أغنى هذه الأعضاء هي البذور وكذلك فإن الأوراق الحديثة النشأة تكون أغنى من الأوراق الناضجة والسيقان الناضجة .

كما أثبتت التجارب أيضا وجود هذه المركبات في جذور النباتات الراقصة مما يدل على أنها تصنع كذلك في الجذر وتنقل خلال الأوعية الخضبية إلى المجموع الخضرى . وقد يتضح أن هذه المركبات تتركز بصفة أساسية في المناطق النامية في النبات وهذا يؤكد دورها في تنظيم عمليات النمو والتطور في النبات .

- تم التوصل إلى أن أهم مراكز تخليق هذه المركبات هي قمم الساق والجذر ، كذلك في الأوراق الحديثة التكروين وفي أجنة واندوسيرم البذور النامية .

- وجد أن هذه المركبات تنتقل في النبات في الخشب واللحاء ، فعند إضافتها إلى الفلقتين لنبات الفول وجد انتقالها إلى الجذر وكذلك الساق وهذا مما يؤكد اختلاف انتقالها عن الأوكسجينات والتي تنتقل من القمة إلى القاعدة أى Basipetally ، وبالتالي فإن حركة هذه المركبات حول النبات تتشابه تماماً مع بعض النواتج الأيضية العضوية مثل الكربواليدراتية والأحماض الأمينية .

تأثيرات الجبريللين الفسيولوجية :

- ١- كسر سكون البذرة الفسيولوجي دون الحاجة للتضييد لتعويضه الاحتياجات الضوئية مما يزيد من نسبة الإثبات وانتظامه وانخفاض مدة .
- ٢- تحفيض مدة الارتباط أو تعويضها تماما .

- ٣- تشيط نمو البراعم الساكنة ويستفيد من ذلك في كسر سكون براعم درنات البطاطس حديثة النضج .
- ٤- تشيط انقسام واستطاله الخلايا مما يزيد من النمو الخضري خاصا النمو الطولي ولكن لمدة قصيرة يعقبها بطيء النمو ويستفاد منه في الحصول على قفزة سريعة في نمو حاصلات الخضر الورقية والعلف ونباتات الزينة المرباة في أصص .
- ٥- تزهير نباتات النهار الطويل المعاملة به تحت ظروف النهار القصير أي انه عوض تأثير النهار الطويل فقط .
- ٦- تسرع المعاملة به من تقصير فترة الطفولة كما في الخرشوف والموز .
- ٧- يساعد على تكوين ثمار بكرية كما في الخوخ والممشمش والكمثرى والتفاح .
- ٨- يضاعف من حجم حبات العنب ويزيد طول حامل الحبات .
- ٩- يؤخر من اكتمال نمو ونضج الثمار وحدوث الشيخوخة مما يسمح بفترة تسويق طويلة في الممشمش والبرقوق والموز .

مراجع مختارة :

- 1- Aldesuquy, H. S. (1995): Hormones induced modifications in the responses of wheat flag leaf to NaCl . Biol. Plant., 37(4): 605-611.
- 2- Aldesuquy, H. S. (1998): Effect of seawater salinity and gibberellic acid on abscisic acid, amino acids and water – use efficiency by wheat plants. Agrochimica. 42: 147-157.
- 3- Aldesuquy, H. S. (1998): Effect of gibberellic acid, indole-3-acetic acid, abscisic acid and seawater on growth characteristics and chemical composition of wheat seedlings. Egypt J. Physiol. Sci., 22 (3): 451-466.
- 4- Aldesuquy, H. S . and Baka, Z. A. M. (1998): Interactive effect of seawater and plant hormones on the pigment content and chloroplast ultrastructure of wheat flag leaf . 6th Conference of Egyptian Botanical Society, 24-26 Nov. 98. Vol. I: 51-64.
- 5- Carrera, E.; Bou, J.; Garcia-Martinez, J. L. and Part, S. (2000) : Changes in GA 20-oxidase gene expression strongly affect stem length, tuber induction and tuber yield of potato plants . Plant J. 22:247-256 .
- 6- Dill, A., and Sun, T. P. (2001) : Synergistic derepression of gibberellin signaling by removing RGA and GA₁ function in *Arabidopsis thaliana* . Genetics 159:778-785 .
- 7- Dill, A.; Hung, H. S. and Sun, T. P. (2001) : The DELIA motif is essential for gibberellin-induced degradation of RGA . Proc. Natl. Acad. Sci. USA 98:14162-14167.
- 8- Elliott, R. C.; Ross, J. J.; Smith, J. J. and Lester, D. R. (2001) : Feed-forward regulation of gibberellin deactivation in pea . J. Plant Growth Regul. 20:87-94.

- 9- Fabian, T.; Lorbicke, R.; Umeda, M. and Sauter, M. (2000) : The cell cycle genes cycA1;1 and cdc2Os-3 are coordinately regulated by gibberellin in plant . *Planta* 211:376-383.
- 10- Hedden, P., and Phillips, A. L. (2000) : Gibberellin metabolism: New insights revealed by the genes . *Trends Plant Sci.* 5:523-530.

obeikan.com

ثاثا : السيتوكينينات

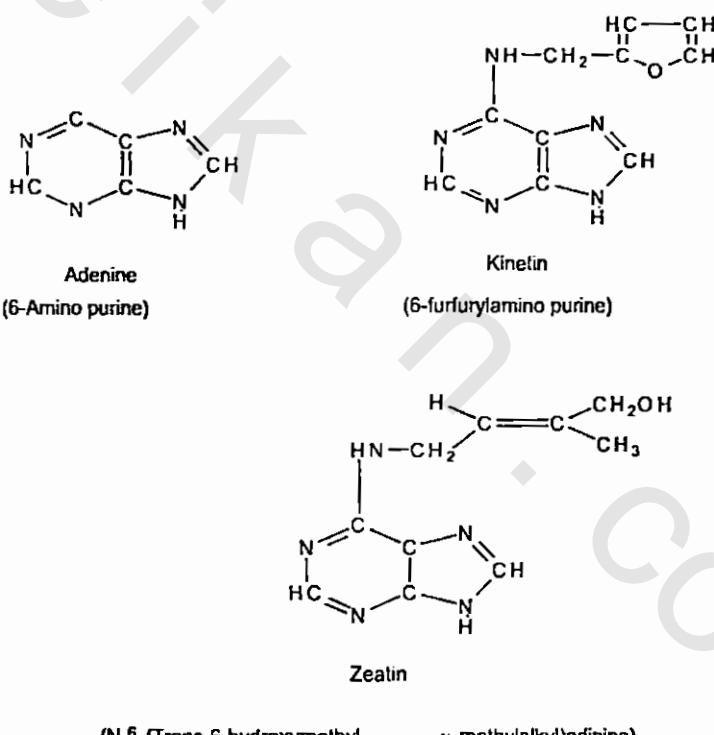
Cytokinins

obeikan.com

السيتوكينيات

- هذه المجموعة من الهرمونات هي مشتقات من الأدينين Adenine منها مركبات Zeatin 6-benzylaminopurine, kinetin لكن المعروف أن **Zeatin** هو سيتوكينين يوجد في حبوب الذرة .

- هذه المركبات قليلة الانتقال - بطيئة في النباتات اذا ما قورنت بالجيريللين ، الأوكسين وهناك أيضا بعض السيتوكينات الطبيعية Zeatin وتصنع هذه المركبات الطبيعية في جذور النباتات بصفة أساسية .



* الوظائف الفسيولوجية للسيتوکینیات :

١. الانقسام الخلوي Cell division : أساسية جداً في عمليات الانقسام الخلوي .
٢. اتساع الخلايا Cell enlargement : وجد أنها تسبب زيادة في اتساع الخلايا أثناء نمو الأوراق النباتية .
٣. هذه المركبات مهمة في Morphogenesis عملية التخليق الشكلي حيث تؤثر في تكوين الساق Shoot formation ولابد أن هذه العملية تعتمد على نسبة الأوكسجين الموجودة .
٤. تجميع المواد الغذائية الذائبة Accumulation of solutes وجد أن المناطق الموجود بها هذه المركبات لها القدرة على تجميع وترامك المواد الذائبة فيها بنسبة أكبر من المناطق الخالية منها .
٥. منع الشيخوخة Prevention of senescence :

وجد أن هذه المركبات عند اضافتها إلى الأوراق المقطوعة فإنها تؤدي إلى بطء حدوث ظاهرة الشيخوخة وذلك لأنها :

 - أولاً: تقلل تكوين إنزيمات Hydrolases ، منها nucleases ، المحلاة للبروتين Proteases .
 - ثانياً: لأنها تمنع حركة المواد الغذائية من هذه المناطق المعاملة بها .

٦. تكوين الإنزيمات Enzyme formation :

تساعد هذه المركبات على تطهير بعض الإنزيمات الهامة في عملية البناء الضوئي .

- ٧- تدخل هذه المركبات في RNA وخاصة tRNA ، لذلك يعتقد الكثير من العلماء أن هذه المركبات ضرورية نتيجة تكوينها لجزء tRNA .
- ٨- السيتوكينين ، الكمون Dormancy لهذه المركبات القدرة على التغلب على ظاهرة الكمون في البراعم والبذور .

مراجع مختارة :

- 1- Ainley, W. and Key, J.. (1993) : Regulatable endogenous production of cytokinins up to 'toxic' levels in transgenic plants and plant tissues. *Plant Mol. Biol.* 22:13–23.
- 2- Aldesuquy, H. S. and Ibrahim, A. H. (2001): Water relation, abscisic acid and yield of wheat plants in relation to the interactive effect of seawater and growth bioregulators. *Agronomy & Crop Science*, 187: 185-193.
- 3- Aldesuquy, H.S.; Haroun, S.A.; Abo-Hamed, S.A. and El-Said (2004): Ameliorating effect of kinetin on pigments, Photosynthetic characteristic, carbohydrate contents and productivity of cadmium treated *Sorghum bicolor* plants. *Phyton*, 43: 351-36.
- 4- Åstot, C.; Dolczal, K.; Nordström, A.; Wang, Q.; Kunkel, T.; Moritz, T.; Chua, N. H. and Sandberg, G.(2000) : An alternative cytokinin biosynthesis pathway. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*. 97:14778–14783.
- 5- Bilyeu, K.D.; Colc, J.L.; Laskey, J.G.; Rickhof, W.R.; Esparza, T.J.; Kramer, M.D. and Morris, R.O.(2001): Molecular and Biochemical Characterization of a Cytokinin Oxidase from Maize. *Plant Physiol.* 125 *Plant Physiol.*
- 6- Chaudhury, A.M.; Letham, S.; Craig, S. and Dennis, E.(1993): ampl-a mutant with high cytokinin levels and altered embryonic pattern, faster vegetative growth, constitutive photomorphogenesis and precocious flowering. *Plant J.* 4:907–916.
- 7- Cubas, P.; Lauter, N.; Doebley, J. and Coen E. (1999): The TCP domain: a motif found in proteins regulating plant growth and development. *Plant J.* 18:215–222.

- 8- Frank, M.; Rupp, H.M.; Prinsen, E.; Motyka V.; Van Onckelen, H. and Schmülling, T. (2000): Hormone autotrophic growth and differentiation identifies mutant lines of *Arabidopsis* with altered cytokinin and auxin content or signaling. *Plant Physiol.* 122:721–729.
- 9- Gamble, R.L.; Coonfield, M.L. and Schaller, G.E. (1998): Histidine kinase activity of the ETR1 ethylene receptor from *Arabidopsis*. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA.* 95:7825–7829.
- 10- Hwang, I. and Sheen, J. (2001): Two-component circuitry in *Arabidopsis* signal transduction. *Nature.* 413:383–389.
- 11- Imamura, A.; Hanaki, N.; Nakamura, A.; Suzuki, T.; Taniguchi, M.; Kiba, T.; Ueguchi, C.; Sugiyama, T. and Mizuno, T. (1999): Compilation and characterization of *Arabidopsis thaliana* response regulators implicated in His-Asp phosphorelay signal transduction. *Plant cell Physiol.* 40:733–742.
- 12- Inoue, T.; Higuchi, M.; Hashimoto, Y.; Seki, M.; Kobayashi, M.; Kato, T.; Tabata, S.; Shinozaki, K. and Kakimoto, T. (2001): Identification of CRE1 as a cytokinin receptor from *Arabidopsis*. *Nature.* 409:1060–1063.
- 13- Kakimoto, T. (2001): Identification of plant cytokinin biosynthetic enzymes as dimethylallyl diphosphate:ATP/ADP isopentenyltransferases. *Plant Cell Physiol.* 42:677–685
- 14- Lohrmann, J.; Buchholz, G.; Keitel, C.; Sweere, C.; Kircher, S.; Bäurle, I.; Kudla, J. and Harter, K. (1999): Differentially-expressed and nuclear-localized response regulator-like proteins from *Arabidopsis thaliana* with transcription factor properties. *J. Plant Biology.* 1:495–506.
- 15- Mähönen, A.P.; Bonke, M.; Kauppinen, L.; Riikonen, M.; Benfey, P. and Helariutta, Y. (2000): A novel two-component hybrid molecule regulates vascular morphogenesis of the *Arabidopsis* root. *Genes and Dev.* 14:2938–2943.

- 16- Martin, R.C.; Mok, M.C; Habben, J.E. and Mok, D.W.S. (2001): A maize cytokinin gene encoding an O-glucosyltransferase specific to c.s-zeatin. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 98:5922–5926.
- 17- Medford, J.; Horgan, R.; El-Sawi Z. and Klee H. (1989): Alterations of endogenous cytokinins in transgenic plants using a chimeric isopentyl transferase gene. Plant Cell. 1:403–413.
- 18- Posas, F. and Saito, H. (1998): Activation of the yeast SSK2 MAP kinase kinase by the SSK1 two-component response regulator. EMBO J. 17:1385–1394.
- 19- Reichmann, J.L., Martin, G.; Reuber, L.; Jiang, C.-Z.; Keddie, J.; Adam, L.; Pineda O.; Ratcliffe, O.J.; Samaha, R.R.; Creelman R.; Pilgrim, M.; Broun, P.; Zhang, J.Z.; Ghandehari, D.; Sherman, B.K. and Yu G.-L. (2001): Arabidopsis transcription factors: genome-wide comparative analysis among eukaryotes. Science. 290:2105–2110.
- 20- Riou-Khamlichi, C.; Huntley, R.; Jacqmard, A. and Murray J.A. (1999): Cytokinin activation of *Arabidopsis* cell division through a D-type cyclin. Science. 283:1541–1544.
- 21- Sakai, H.; Aoyama, T. and Oka, A. (2000): Arabidopsis ARR1 and ARR2 response regulators operate as transcriptional activators. Plant J. 24:703–711.
- 22- Suzuki, T.; Sakurai, K.; Ueguchi, C. and Mizuno,T. (2001c) : Two types of putative nuclear factors that physically interact with histidine-containing phosphotransfer (Hpt) domains, signaling mediators in His-to-Asp phosphorelay, in *Arabidopsis thaliana*. Plant Cell Physiol. 42:37–45.
- 23- Suzuki, T.; Zakurai, K.; Imamura, A.; Nakamura, A.; Ueguchi, C. and Mizuno, T. (2000): Compilation and characterization of histidine-containing phosphotransmitters implicated in His-to-Asp phosphorelay in plants: AHP signal transducers of

- Arabidopsis thaliana*. Biosci. Biotechnol. Biochem. 64:2482–2485.
- 24- Taya, Y.; Tanaka, Y. and Nishimura S. (1978): 5'-AMP is a direct precursor of cytokinin in *Dictyostelium discoidum*. Nature. 271:545–547.
- 25- Ueguchi, C.; Sato, S.; Kato, T. and Tabata, S. (2001): The AHK4 gene involved in the cytokinin-signaling pathway as a direct receptor molecule in *Arabidopsis thaliana*. Plant Cell Physiol. 42:751–755.
- 26- Urao, T.; Miyata, S.; Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. (2000): Possible His to Asp phosphorelay signaling in an *Arabidopsis* two-component system. FEBS Lett. 478:227–232.
- 27- Welch, M.; Osawa, K. and Aizawa, S. I. (1993): Eisenbach M. Phosphorylation-dependent binding of a signal molecule to the flagellar switch of bacteria. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 90:8787–8791.
- 28- Werner, T.; Motyka, V.; Strnad, M. and Schmülling, T. (2001): Regulation of plant growth by cytokinin. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 98:10487–10492.
- 29- West, A.H. and Stock, A.M. (2001): Histidine kinases and response regulatorproteins in two-component signaling systems Trends Biochem. Sci. 26:369–376.

obeikan.com

ب - مثبطات النمو

Growth Inhibitors

ب - مثبطات النمو Growth Inhibitors

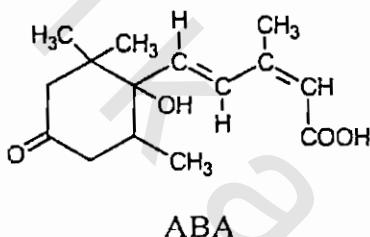
أولاً : حمض الأبسيسك Abscisic Acid

ويتكون هذا الهرمون في النباتات الراقصة بطريقتين :

١- من تكسير بعض الأصباغ مثل Carotene

٢- من حمض Mevalonic acid

يزداد تكوين هذا الهرمون في الأوراق عند حدوث Water stress حيث تزداد كميته بدرجة عالية جداً .



الوظائف الفسيولوجية :

١- انغلق الثغور Stomatal closure

ووجد أن هذا الهرمون له القدرة عند التركيزات العالية يؤدى إلى تغير في الحالة المائية في الخلايا الحارسة حيث يعمل على خروج البوتاسيوم خارج الخلايا الحارسة K^+ Efflux والذى له دور أساسى فى المحافظة على امتلاء هذه الخلايا عند زيادة كميته فيها ، وبالتالي عندما يتناقص البوتاسيوم بسبب هذا الهرمون فإنها تفقد درجة امتلائها ، مما يؤدى إلى انغلق الفتحات التغوية ، وبالتالي نقل عملية الفتح و يؤثر ذلك أيضا على عملية البناء الضوئي .

٢- تثبيط عمل GA_3 :

وُجِدَ أَنَّ هَذَا الْهِرْمُونَ يَعْمَلُ عَلَى تَثْبِيتِ عَمْلِ GA_3 حِيثُ يَعْمَلُ عَلَى دُمَّ تَشْيِطِ تَكْوِينِ $\alpha\text{-amylase}$ الَّذِي يَقْوِمُ بِهَا GA_3 .

٣- ABA وَعِلْمِيَّةِ الْكَمُونِ :

وُجِدَ أَنَّ عِلْمِيَّةَ الْكَمُونِ فِي الْبَرَاعِمِ وَالْبَذُورِ تَزَدَّادُ مَدَتِهَا بِزِيادةِ وُجُودِ هَذَا الْهِرْمُونِ وَيَرْجِعُ ذَلِكَ كَمَا يَرَى الْبَعْضُ إِلَى اِعْاقَةِ تَكْوِينِ RNA فِي وُجُودِ هَذَا الْهِرْمُونِ.

١- يَسَاعِدُ هَذَا الْهِرْمُونُ عَلَى تَساقُطِ الْأَوْرَاقِ ، الْأَزْهَارِ .

٢- إِعْاقَةِ النَّمُوِّ فِي الْأَوْرَاقِ أَثْنَاءِ النَّمُوِّ .

مراجع مختارة :

- 1- Boxall, S.F., Martin, T.R. and Graham IA. (1997): *Arabidopsis thaliana* mutants that are carbohydrate insensitive. *Plant Physiol.* 114: S-247.
- 2- Cooper, T.G and Beevers, H .(1969): Mitochondria and glyoxysomes from castor bean endosperm. *J Biol Chem.* 244: 3507-3513 .
- 3- Dewald D.B; Sadka, A. and Mullet J.E. (1994): Sucrose modulation of soybean Vsp gene expression is inhibited by auxin. *Plant Physiol.* 104: 439-444 .
- 4- Finkelstein, R.; Tenbarge K, Shumway J, Crouch M. (1985): Role of abscisic acid in maturation of rapeseed embryos. *Plant Physiol.* 78: 630-636 .
- 5- Garciarrubio, A.; Legaria JP, Covarrubias AA.(1997): Abscisic acid inhibits germination of mature *Arabidopsis* seeds by limiting the availability of energy and nutrients. *Planta* . 203: 182 –187.
- 6- Halford, N.G.; Purcell,P.C. and Hardie, D.G.(1999):Is hexokinase really a sugar sensor in plants? *Trends Plant Sci.* 4: 117-120 .
- 7- Jang, J.; Sheen, J. (1997) :Sugar sensing in higher plants. *Trends Plant Sci.* 2: 208 –214 .
- 8- Kraepiel, Y. and Rousselin, P. S. (1994): Analysis of phytochrome- and ABA-deficient mutants suggests that ABA

degradation is controlled by light in *Nicotiana plumbaginifolia* .

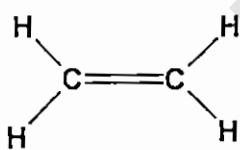
Plant J. 6: 665–672

- 9- Moore, B.D. and Sheen,J. (1999):Plant sugar sensing and signaling: a complex reality. Trends Plant Sci. 4: 250 .
- 10- Pego, J.V.; Weisbeek, P.J. and Smeekens, S.C.M . (1999): Mannose inhibits *Arabidopsis* germination via a hexokinase-mediated step. Plant Physiol . 119: 1017 –1023 .
- 11- Roitsch, T.; Bittner, M. and Godt, D.E. (1995): Induction of apoplastic invertase of *Chenopodium rubrum* by D-glucose and a glucose analog and tissue-specific expression suggest a role in sink-source regulation. Plant Physiol. 108: 285 –294 .
- 12- Smeekens, S. and Rook, F. (1997): Sugar sensing and sugar-mediated signal transduction in plants. Plant Physiol. 115: 7–13.
- 13- Tang, G-Q.; Luscher, M. and Sturm, A. (1999): Antisense repression of vacuolar and cell wall invertase in transgenic carrot alters early plant development and sucrose partitioning. Plant Cell. 11: 177–189 .
- 14- Werner, J. and Finkelstein, R. (1995): *Arabidopsis* mutants with reduced response to NaCl and osmotic stress. Physiol Plant. 93: 659–666 .
- 15- Yang, Y-Y.; Nagatani, A., Zhao, Y-J., Kang, B-J., Kendrick, R.E. and Kamiya, Y. (1995): Effects of gibberellins on seed germination of phytochrome-deficient mutants of *Arabidopsis thaliana* .Plant Cell Physiol. 36: 1205–1211 .

- 16- Zhou, L.; Jang, J. and Sheen J. (1996): Glucose insensitive (gin mutants) define downstream pathways for sugar signaling in *Arabidopsis* development. Seventh International Conference on *Arabidopsis*, June, , Norwich, U.K .
- 17- Zhou, L.; Jang, J-C.; Jones, T.L. and Sheen J . (1998): Glucose and ethylene signal transduction crosstalk revealed by an *Arabidopsis* glucose-insensitive mutant. Proc Natl Acad Sci USA. 95: 10294-10299.
- 18- Himmelbach, A.; Iten, M. and Grill, E. (1998): Signaling of Abscisic Acid to Regulate Plant Growth. Philos. Trans R. Soc. Lond. B. Biol. Sci. 353(1374): 1439-1444.
- 19- Busk, P.K. and Pages M. (1998): Regulation of Abscisic Acid-Induced Transcription. Plant Molecular Biology. 37(3): 425-435.
- 20- Sheen, J. (1998): Mutational Analysis of Protein Phosphatase 2C Involved in Abscisic Acid Signal Transduction in Higher Plants. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 95(3): 975-980.

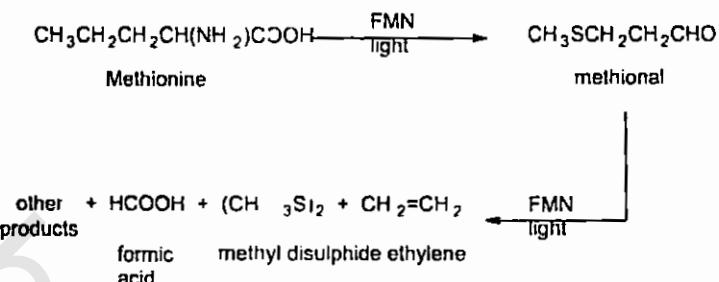
ثانياً : الأثيلين

Ethylene



obeikan.com

توليف الأثيلين في النباتات :



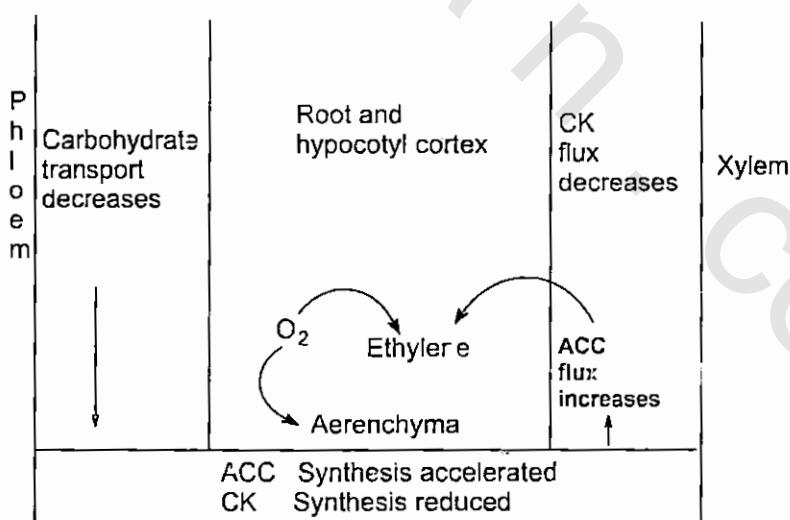
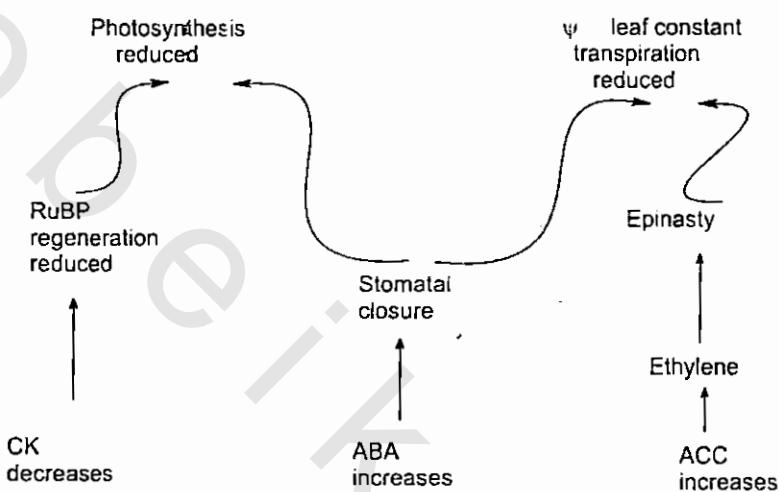
١- العديد من المركبات خاصة الحامض الأميني الميثيونين يتم تحويله في الأنسجة النباتية إلى الأثيلين . ويحتاج هذا التفاعل إلى الضوء وخاصة Far-red ذلك إلى المرافق الإنزيمي flavin mononucleotide و لذلك يعتبر الميثيونين هو المنشأ الرئيسي في تكوين الأثيلين .

٢- يتكون الأثيلين في النباتات تحت ظروف الاجهاد المائية الناتج عن الاغراق بالماء Flooding يؤدي إلى وجود الجذر في ظروف لاهوائية حيث كمية O_2 غير كافية ، لذلك تنشط المرحلة التنفسية اللاهوائية Glycolysis ، ينطوي الجذر كمية عالية من المواد الكربوهيدراتية لهذا الغرض من الساق ولكن الانتقال خلال اللحاء يتناقص نتيجة التنفس اللاهوائي . يتكون في الجذر مادة هي منشأ الأثيلين و تعرف (1-amino cyclopropane-1-carboxylic acid) Acc.

وهي تخلق في الظروف اللاهوائية فقط في الجذور المغمورة بالماء وتنتقل هذه المادة إلى الساق الهوائية حيث تتحول إلى الأثيلين في وجود الأوكسجين .

ويؤدي ذلك إلى تكوين البرانشيمه الهوائية والتي تتسبب في زيادة انتشار الأوكسجين الذي ينتقل إلى الأجزاء المغمورة . وحينئذ تبدأ هذه الأجزاء في تخليق الأثيلين من ACC . والدليل على هذه الطريقة أن جذور الطماطم في أحد التجارب التي كانت فيها هذه الجذور معرضة لظروف لاهوائية وهي مغمورة في الماء لم تخلق أثيلين إلا بعد أن عرضت فترة للهواء الجوى .

Leaves



Model for Regulation of Shoot Responses to Root Flooding

(الشكل ٢١) يوضح استجابة ساق نبات الطماطم عند تعرض جذوره للغمر.

بعض العلاقات الفسيولوجية لغاز الأثيلين :

أوضح Burg عام ١٩٦٢ أن الأثيلين يخلق طبيعياً في الأنسجة الخضرية والزهرية وكذلك في الشمار والبذور وهو بذلك منظم للنمو في جميع مراحل حياة النبات منذ بدء انبات البذور وحتى مرحلة الشيخوخة ، ومن أهم تأثيراته :

- ١ـ يؤثر الأثيلين على انبات البذور ونمو البادرات وقد افترض أن الأثيلين يساعد البادرات على تحمل الضغط الواقع عليها من حبيبات التربة أثناء انبات البادرات وذلك بزيادة سمكها وبالتالي زيادة قوتها الميكانيكية والتقليل من ضرر الاحتكاك بحببيات التربة .
- ٢ـ يؤثر الأثيلين على فترات السكون في البذور واندرنات والابصال والبراعم فقد وجد أن للأثيلين تأثيراً على نمو براعم درنات البطاطس وتشير أبحاث كثيرة إلى أن الأثيلين يزيد من نمو براعم كثيرة من الكرومات والابصال والجذور والعقل الخشبية .
- ٣ـ يشجع بدء تكوين ونمو الجذور والشعيرات الجذرية ولكن يقلل من استطالتها وكذلك استطاله السيقان مع تشجيعه للزيادة في نموها الجانبي .
- ٤ـ هناك أيضاً العديد من الأدلة التي تشير إلى أن له دوراً منظماً في استجابة السيقان والجذور للجاذبية الأرضية (الانحناء الأرضي) والانحناء الضوئي للسيقان وعلى السيادة القيمية .
- ٥ـ تشير الأبحاث على أن هناك علاقة قوية بين بدء التساقط الصيفي والزيادة في كمية الأثيلين في الأنسجة .
- ٦ـ إذا نظرنا إلى مرحلة الإزهار فنجد أن للأثيلين دور هرموني هام فقد شجع إزهار الأنanas و الكريزانثيم وتكون شمار القطن وقد وجد أنه يشجع على بدء تكوين البراعم الزهرية في ابصال الأيرس وزيادة عدد الأزهار المؤنثة في

القرعيات وهو ما يعرف Sex expression وقد وجد أن الأثيلين يساعد على انبات حبوب اللقاح ونمو أنابيب التفاح .

٧- أما عن علاقة الأثيلين بنضج الثمار فقد حددت تلك العلاقة من ملاحظتين أولهما أن النضج الطبيعي للثمار يكون مصحوباً بزيادة كمية الأثيلين المنتجة وثانيهما أن معاملة بعض الثمار بالأثيلين تؤدي إلى التكبير في بدء عملية النضج والأسراع منها وقد أثبتت الأبحاث الحديثة أنه تحت الظروف الطبيعية يترافق تركيز فسيولوجي داخل الأنسجة كاف لبدء نضج الموز والكتفالوب وكيران العسل والطماطم والتفاح والأفوكادو والكمثرى وغيرها وفي دراسات عديدة وجد ارتباط قوى بين ارتباط حدوث قمة انتاج الأثيلين وبين وصول معدل التنفس إلى القمة وعلى المستوى الخلوي والبيوكيميائي فلقد وجد أن الأثيلين يشجع على زيادة حجم الخلايا في الاتجاه الأفقي ويؤثر على معدل انقسام الخلايا فهو يمنع النمو الطولى ويزيد من سمك الأجزاء النامية للبطاطس وتفسر هذه الاستجابة على أن الأثيلين يعدل من طبيعة وخصائص جدر الخلايا واتجاه الألياف السليولوزية والبكتينية في جدر الخلايا مما يجعلها أكثر مرنة مثل إنزيم السليوليز كما فسر تأثير الأثيلين على زيادة معدل التنفس في الخلية على أساس تشتيته لتخليق بعض الإنزيمات وحديثاً وجد أن لهذا الغاز علاقة مباشرة بجهاز تخليق البروتين حيوياً مؤثراً على معدل تخليق البروتين ونوعيته عن طريق تحكمه في توليف RNA وأنماط الإنزيمات .

العلاقة بين الأثيلين وأستجابة الأنسجة النباتية للأوكسجينات :

اقتصر بعض الباحثين أن استجابة الأنسجة النباتية لبعض الأوكسجينات هي في الواقع استجابة للأثيلين حيث وجد أن كميته المنتجة من الأنسجة المعاملة بالأوكسجين تزيد زيادة كبيرة وأن الكثير من الاستجابات الفسيولوجية ولحدة إذا عوملت بالأثيلين أو الأوكسجين فمثلاً وجد أن معاملة نبات القطن بالأوكسجين أدت إلى زيادة انتاج الأثيلين والتي حدوث انحناء في عنق الأوراق ، كذلك المعاملة بالأوكسجين تسبب في زيادة انتاج

الأثيلين واسقاط أوراق الفاصوليا وفي دراسة أخرى اقترح أيضاً ان تأثير الأوكسين المنشط لازهار نبات الأناناس يرجع لزيادة إنتاج الأثيلين بعد معاملتها بالأوكسين.

كما فسر العديد من الملاحظات الفسيولوجية على أساس استجابة النبات للأوكسين هي في الواقع علاقة غير مباشرة عن طريق زيادة إنتاج الأثيلين من هذه الأنسجة وهناك أدلة تشير إلى صحة هذه النظرية في بعض الاستجابات مثل نمو الجذور الثانوية و السيادة القيمية . هذا ويجب التقوية إلى أن اتجاهها حديثاً يشير إلى وجود اختلافات عديدة في بعض الاستجابات الفسيولوجية والكميائية بين الهرمونتين وأنه لا يجب تفسير جميع تأثيرات الأوكسين على أنها تتم من خلال زيادة إنتاج الأثيلين .

الأثيلين وتطبيقاته :

إلى عهد قريب اقتصر استعمال الأثيلين من الناحية التطبيقية كمعاملة ما بعد القطف الشمار Post harvest treatment للتحكم في النضاج وتلويث الشمار مثل الموز والطماطم والكتنالوب والموالح وغيرها ولم يحاول أحد استخدام الأثيلين كمعاملة قبل القطف أو في الحقل وذلك لصعوبة معاملة الأشجار و النباتات بالغاز إلا أن هذه الصعوبة قد ذلت عن طريق إيجاد بعض المواد الكيميائية والتي عند رشها على النبات تحل لكي تعطى غاز الأثيلين داخل أنسجة النبات نفسه واهتمام هذه المركبات هي الأثيفون Ethephon والذي عرف أيضاً باسم الأثيريل Etheril ٢ والذى من خواصه أنه في محلول ثابت في Choroethyl phosphonic acid الوسط الحمضي آسه الأيدروجين ٤ وعند تعرضه إلى وسط أقل حموضة (مثل ما هو موجود داخل الخلايا والتي يتراوح pH بها بين ٦٠٥ إلى ٦٠٨) يتحلل إلى غاز الأثيلين وأيون الفسفور والكلور .

لذلك أستعمل الأثيريل على الكثير من النباتات البستانية بعرض الأسراع من الترهير وتغيير نسبة الأزهار المؤنثة إلى المذكرة و التحكم في النمو الخضرى لزيادة

التفرع الجانبي وتنبيط النمو الخضري أو تشجيع تكوين الريزومات ولا غراض مقاومة الحشائش وكسر دور الراحة في بعض البراعم والأبصال والكورمات والتحكم في تساقط الأوراق وخف الأزهار والثمار وتسهيل جمع بعض المحاصيل مثل القطن وثمار الفاكهة والتحكم في انتشار الثمار وأخيراً زيادة محصول المطاط في أشجار المطاط.

كيفية عمل الهرمونات النباتية :

لمحاولة فهم الطبيعة التنظيمية للهرمونات النباتية، هناك ثلاثة اتجاهات بحثية وهي دراسة التركيب الجزيئي للهرمونات بقصد التعرف على المتطلبات والخصائص اللازمة لأى جزء لكي يظهر نشاطاً انزيميّاً، ثم دراسة خواص جدر الخلايا وتأثيرها بالهرمونات وأخيراً دراسة التغيرات البيوكيميائية التي تحدث بعد بدء تأثير الهرمون.

أولاً : التركيب الجزيئي وعلاقته بالنشاط الحيوي للهرمونات النباتية :

أ- الأوكسينات Auxins :

بعد اكتشاف أن الأندول حمض الخليك IAA هو الأوكسين الطبيعي في النبات اكتشفت عدة مركبات مشابهة من الناحية الكميائية لها نفس التأثير الحيوي مثل اندول 3- حمض البروفيفيك ، اندول 3- حمض البروبيونيك ، واندول 3- حمض البيوتريك ثم تم اكتشاف بعض المركبات التي لها نفس تأثير اندول 3- حمض الخليك الحيوي ولكنها تختلف عنه كميائياً وأهمها مشتقات حمض فينيوكسي الخليك مثل D-^{2,4}T و T^{4,5} ولها جميعاً قيمتها الفعالة كمبادرات حشائش اختيارية.

وفي أواخر الثلاثينيات أمكن وصف المتطلبات الجزيئية المطلوب توافرها في مركب بعينه لكي يظهر تأثيراً مشابهاً للأوكسينات وحصرت في التالي :
ان يكون :

١ - المركب تركيب حلقي .

- ٢- يوجد بالحلقة على الأقل رابطة زوجية غير مشبعة .
- ٣- يرتبط بالحلقة سلسلة جانبية تنتهي بمجموعة كربوكسيل أو بها مجموعة سهل تحويلها إلى مجموعة كربوكسيل .
- ٤- ضرورة وجود ذرة كربون واحدة على الأقل بين الحلقة ومجموعة الكربوكسيل .
- ٥- يجب أن يكون له ترتيب بنائي محدد بين السلسلة الجانبية والحلقة يسمح له بإجراء التفاعل .

ولقد ثبت أن هذه المتطلبات لم تتوافر لمركبات أخرى لها نفس تأثير الأوكسينات رغم اختلافها من ناحية التركيب الجزيئي مثل بعض مشتقات حمض البنزويك وأثيوكربرامات مثل ٢-٦ ثانوي كلورو حمض البنزويك والكربوكسى ميثيل تراى كا_بامات . وعليه أفترض أنه لكي يكون لجزيء ما نشاط أوكسييني يجب أن تتوزع الشجرة الألكتروستاتيكية عليه توزيعا خاصا والتى تؤهله للتواافق استاتيكيا مع الجزيء المستقبل بالخلية وبهذا يمكن القول أن الدراسة المكثفة الموجهة لربط العلاقة بين التركيب الجزيئي والنشاط الحيوى للأوكسينات لم تصل بنا حتى الآن لفهم وتقدير عمل الهرمونات على المستوى الخلوي .

بــ الجبرلينات : Gibberellins

ثبت أن جميع المركبات العضوية التي لها نفس التأثير الحيوي للجبرلينات تحتوى على هيكل كربونى ثابت ومميز ويعرف بالجيدين وقد أمكن اكتشاف بعض مركبات لها نشاط مماثل لنشاط الجبرلينات ولكن بدرجة أقل رغم وجود اختلافات فى تركيبها مثل *Helminthosporal* وقد ثبت أن لهذا المركب القدرة على التحول انزيميا إلى الجبرلين في الأنسجة النباتية . وقد أثبتت أن الجبرلين كما في حالة الأوكسجين يرتبط بالجزيء المستقبل ارتباطا طبيعيا وليس بروابط كميائية .

جــ السيتوكينينات : Cytokinins

انصح من الدراسات أن التركيب الجزيئي لجميع السيتوكينينات الطبيعية يحتوى على (أمينوبورين ، الأدينين) ولقد وجد أن كثير من مشتقات الأدينين تماهى السيتوكينين الطبيعي في تأثيره الحيوي والفيسيولوجي والموفرنوجي على الأنسجة النباتية ولقد أثبتت التجارب أيضا أن السيتوكينينات ترتبط ارتباطا طبيعيا وليس كميائيا مع الجزء المستقبل بالخلايا لكي يظهر أثره الحيوي مماثلا في ذلك للأوكسجين والجبرلينات .

دــ حمض الأبسيسيك : Abscisic acid

من الدراسات لم تتضح خطوط واضحة لمعرفة المتطلبات التركيبية في الجزيئات المشابهة كميائيا لحمض الأبسيسيك ولكن حتى الآن وجدت صيغتين لحمض الأبسيسيك أحدهما المضاهي والأخر المخالف (2 trans ABA , 2cis ABA) وثبت أن للأول نشاط حيوي أقوى من الثاني مما يعني أن هناك متطلبات تركيبية معينة لكي يتم لها الارتباط مع الجزء المستقبل بالخلية لأظهار النشاط الهرموني .

٥- الأثيلين : Ethylene

أدت الأبحاث المحدودة التي درست علاقة التكوين الجزيئي لغاز الأثيلين ($\text{CH}_2=\text{CH}_2$) وعلاقة هذا التركيب بنشاطه الحيوي على أن مجموعة (=) في نهاية السلسلة الهيدروكربونية والمرتبطة بها رابطة زوجية تعتبر أساسية للنشاط الهرموني وهناك العديد من المركبات المشابهة للأثيلين تتركب من سلسلة هيدروكربونية بها العديد من الروابط الزوجية غير المشبعة ووجد أن لهذه المركبات نشاطاً حيوياً يماثل الأثيلين إلا أنه بزيادة عدد ذرات الكربون يقل التأثير الحيوي فمثلاً يزيد نشاط الأثيلين عدة مرات عن البروبيلين . وما زال الغموض يحيط بالعلاقة الجزيئية بين جزيئي الأثيلين والجزيء المستقبل بالخلية .

ثانياً : خواص جدر الخلايا وتاثير الهرمونات على زيادة حجم الخلايا :

من المعروف أن تمدد جدر الخلايا كنتيجة لخواصه الطبيعية والتي تحدد قوة ضغط الجدار عليها وهناك نوعين من التمدد الجدار خلوى أولها هو التمدد المطاطي Elastic extension الرجعى وهذا النوع لا يعتبر تمدداً أو نمواً حقيقياً أما النوع الثاني فهو التمدد البلاستيكي Plastic extension وهو الغير رجعى وهو نمواً حقيقياً ولما كانت الأوكسجينات والجبرلينات والأثيلين تسبب جميعها زيادة في حجم الخلايا فإن ذلك يعني أنها تؤثر بطريقة مباشرة أو غير مباشرة على خواص الجدار وقد ثبتت هذا تجريبياً كما أتضح أن لكل هرمون طريقته الخاصة في التأثير على استنطالة الخلايا .

٦- الأوكسجينات : Auxins

ثبتت التجارب أن الأوكسجين تسبب التمدد المطاطي والبلاستيكي لذلك افترض أن الأثر الأول للأوكسجين هو التأثير على طبيعة الجدار الخلوي لكن نظراً لأن هناك تأثيرات مميزة للأوكسجين لا يتضمن حجم الخلايا مثل تشجيعه لأنقسام الخلايا وتشجيع

نمو الجذور .. الخ ولهذا أجمع الباحثون على أن تأثير الأوكسجين على جدر الخلايا هو في الواقع تأثير ثانوي نتيجة لغيرات تمثيلية وقعت مسبقة في السيتوبلازم تحت تأثير الأوكسجين .

بـ- الجبرلينات : Gibberellins

تعتبر الوسيلة التي يؤثر بها الجبرلين على جدر الخلايا مختلفة عن حالة الأوكسجين فالجبرلين يزيد من حجم الخلايا دون أن يؤثر على صلابة الجدر الخلوية فهو يؤدي إلى زيادة حجم الخلايا ونسبة تدفق الماء إلى الخلايا نفسها عن طريق زيادة تركيز المواد الذائبة الرافعة للضغط الأسموزي ويعرض هذا برأى أن الجبرلين يشجع نشاط إنزيم الفا أميليز والذي يحول النشا من الصور غير الذائبة إلى غير النشطة اسموزيا إلى صورة ذائبة نشطة اسموزيا .

جـ- الأثيلين : Ethylene

الأثيلين يزيد من التمدد الجانبي للخلايا ويرجع هذا إلى تغير في طبيعة جدر الخلايا وخواص ألياف السليلوز بها وهذا أيضاً وجد أن تأثيره يرجع إلى ازدياد معدل نشاط بعض الإنزيمات المحللة مثل السليلونز .

دـ- الكينينات وحمض الأيسيسيك :

لم تظهر الأبحاث أي ثابت واضح لكل من الكينين وحمض الأيسيسيك على حجم الخلايا وبالتالي فإنه يفترض حاليا أنه ليس لهذين الهرمونين أثر مباشر على طبيعة الجدر .

مراجع مختارة :

- 1- Asai, T.; Stone, J.M.; Heard, J.E.; Kovtun, Y.; Yorke, P.; Sheen, J. and Ausubel, F.M. (2000): Fumonisin B1-induced cell death in *Arabidopsis* protoplasts requires jasmonate-, ethylene-, and salicylate-dependent signaling pathways. *Plant Cell.* 12: 1823–1836.
- 2- Barry, C.S.; Fox, E.A.; Yen, H.; Lee, S.; Ying, T.; Grierson, D. and Giovannoni, J.J. (2001): Analysis of the ethylene response in the epinastic mutant of tomato. *Plant Physiol.* 127: 58–66.
- 3- Barry, C.S.; Llop-Tous, M.I. and Grierson, D. (2000): The regulation of 1-aminocyclopropane-1-carboxylic acid synthase gene expression during the transition from system-1 to system-2 ethylene synthesis in tomato. *Plant Physiol.* 123: 979–986.
- 4- Beaudoin, N.; Serizet, C.; Gosti, F. and Giraudat, J. (2000): Interactions between abscisic acid and ethylene signaling cascades. *Plant Cell.* 12: 1103–1115.
- 5- Bent, A.F.; Innes, R.W.; Ecker, J.R. and Staskawicz, B.J.. (1992): Disease development in ethylene-insensitive *Arabidopsis thaliana* infected with virulent and avirulent *Pseudomonas* and *Xanthomonas* pathogens. *Mol. Plant-Microbe Interact.* 5: 372–378.
- 6- Berrocal-Lobo, M.; Molina, A. and Solano, R. (2002): Constitutive expression of ethylene-RESPONSE-factor1 in *Arabidopsis* confers resistance to several necrotrophic fungi. *Plant J.* 29: 23–32.
- 7- Bleecker, A.B.; Estelle, M.A.; Somerville, C. and Kende, H. (1988): Insensitivity to ethylene conferred by a dominant mutation in *Arabidopsis thaliana*. *Science.* 241: 1086–1089.
- 8- Bleecker, A.B. and Kende, H. (2000): Ethylene: A gaseous signal molecule in plants. *Annu. Rev. Cell Dev. Biol.* 16: 1–18.

- 9- Brader, G., Tas, E. and Palva, E.T.(2001): Jasmonate-dependent induction of indole glucosinolates in *Arabidopsis* by culture filtrates of the nonspecific pathogen *Erwinia carotovora*. *Plant Physiol.* 126, 849–860.
- 10- Gális, I.; Kakiuchi, Y.; Simek, P. and Wabiko H. (2004): *Agrobacterium tumefaciens* AK-6b gene modulates phenolic compound metabolism in tobacco. *Phytochemistry*. 65: 169-179.
- 11- Kempf, V.A.J.; Hitziger, N.; Riess, T. and Autenrieth, I. B (2002) Do plant and human pathogens have a common pathogenicity strategy. *Trends Microbiol.* 10: 269—275.
- 12- Sachs, T. (1991): Callus and tumor development. In, Pattern Formation in Plant Tissues, by T. Sachs. Cambridge University Press, Cambridge. pp. 38-55.
- 13- Schurr, U., Schuberth, B., Aloni, R., Pradel, K. S., Schmundt, D., Jähne, B., and Ullrich, C. I. (1996): Structural and functional evidence for xylem-mediated water transport and high transpiration in *Agrobacterium tumefaciens*-induced tumors of *Ricinus communis*. *Bot. Acta*. 109: 405-411.
- 14- Veselov, D.; Langhans, M.; Hartung, W.; Aloni, R.; Feussner, I.; Götz, C.; Veselova, S.; Schlomski, S.; Dickler C.; Bächmann, K. and Ullrich, C. I. (2003): Development of *Agrobacterium tumefaciens* C58-induced plant tumors and impact on host shoots are controlled by a cascade of jasmonic acid, auxin, cytokinin, ethylene, and abscisic acid. *Planta* . 216: 512-522.
- 15- Wächter, R.; Fischer, K.; Gäbler, R.; Kühnemann, F.; Urban, W.; Bögemann, G. M.; Voesenek, L. A. C. J.; Blom, C. W. P. M. and Ullrich, C. (1999): Ethylene production and ACC-accumulation in *Agrobacterium tumefaciens*-induced plant tumours and their impact on tumour and host stem structure and function. *Plant Cell Environ.* 22: 1263-1273.

- 16- Wächter, R.; Langhans, M.; Aloni, R.; Götz, S.; Weilmünster, A.; Koops, A.; Temguia, L.; Mistrik, I.; Pavlovkin, J.; Rasche, U.; Schwalm, K.; Koch, K. E. and Ullrich, C. I. (2003): Vascularization, high-volume solution flow, and localized roles for enzymes of sucrose metabolism during tumorigenesis by *Agrobacterium tumefaciens*. *Plant Physiol.* 133: 1024 —1037.