

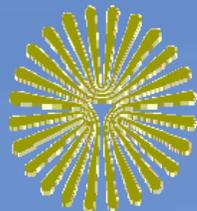
www.salampnu.com

سایت مرجع دانشجوی پیام نور

- ✓ نمونه سوالات پیام نور : بیش از ۱۱۰ هزار نمونه سوال همراه با پاسخنامه
- تستی و تشریحی
- ✓ کتاب ، جزوه و خلاصه دروس
- ✓ برنامه امتحانات
- ✓ منابع و لیست دروس هر ترم
- ✓ دانلود کاملاً رایگان بیش از ۱۴۰ هزار فایل مختص دانشجویان پیام نور

www.salampnu.com

بسم الله الرحمن الرحيم



فیزیولوژی گیاهی ۳ (رشد و نمو گیاهی)

منبع: فیزیولوژی گیاهی ۳

تألیف: دکتر مه لقا قربانلی

انتشارات دانشگاه پیام نور

تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی

1385

فصل اول

رشد و نمو

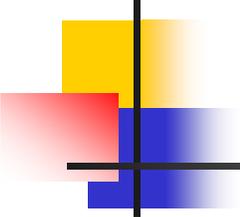


پیشگفتار

رشد و نمو منجر به تشکیل گیاه کامل شده و در ریخت‌زایی و اندام‌زایی آن نیز موثر است.

بطور کلی رشد مجموعه پدیده‌های زیستی است که با افزایش غیر قابل برگشت اندازه‌ها و وزن یک فرد یا اندام‌های تشکیل دهنده آن مشخص می‌شود.

در حالیکه نمو با تغییرات عمیق‌تر که منجر به ظهور اندام‌های جدید که نظیر آنها وجود نداشته است همراه است.

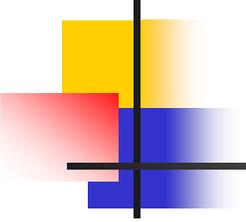


هدف آموزش کلی این گفتار

■ هدف آموزش کلی این گفتار عبارتست از

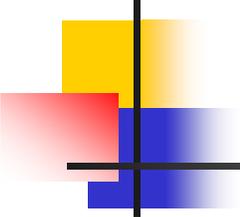
■ آشنایی با واژه‌های رشد و نمو.

■ نحوه رشد ریشه، ساقه و برگ.



مرزيس و اگزريس

- بطور کلاسیک موارد زیر قابل تشخیص است :
- الف) افزایش جرم پروتوپلاسمی که توسط میتوز یا مرزيس حاصل می شود.
- ب) رشدی که نتیجه بزرگ شدن یاخته‌ها یا اگزريس است.
- شکل ۱-۱



تعریف رشد و نمو

■ برای محدود کردن محتوای کلمهٔ رشد، سعی بر این است که رشد را برای تعیین تغییرات کمی برگشت‌ناپذیر گیاه که در طول زمان اتفاق می‌افتد به کار برند .

■ وقتی تغییرات کیفی در گیاه بیشتر باشد واژه‌های نمو و تمایز را بکار می‌برند .



الف

ب

ج

شکل ۱ - ۱ موادی که غالباً برای مطالعه رشد به کار برده می شوند. الف) کولتوپتیل (ذرت)؛ ب) نخستین میانگره محور بالای لپه (نخود)؛ ج) محور زیر لپه (سویا). در این اندامها، چند روز پس از جوانه زنی، تقسیمات کند و سپس متوقف می شوند؛ تعداد محدودی از یاخته ها حاصل شده و اندازه نهایی از افزایش ابعاد یاخته به دست می آید.

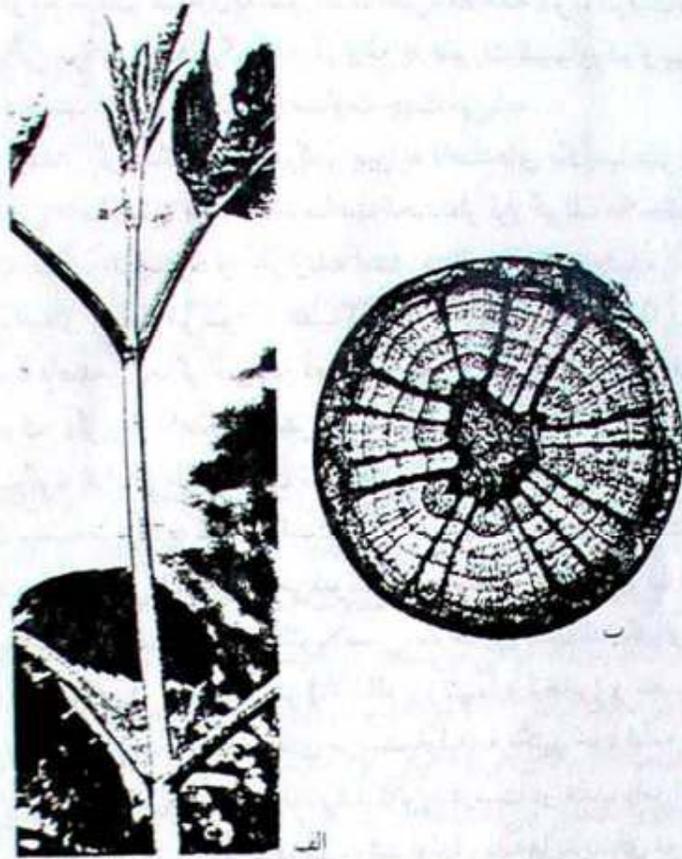
جایگاه و شکلهای رشد

دو نوع رشد وجود دارد که متوالیاً دخالت می کنند :

رشد اولیه

رشد ثانویه

(شکل ۱ - ۲) رشد اولیه و ثانویه

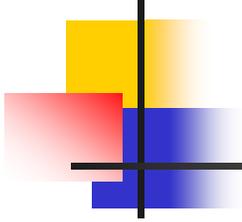


شکل ۱ - ۲ رشد اولیه و رشد ثانویه. الف) افزایش طولی (ساقه جوان آقطی). ساقه و برگها در نتیجه فعالیت آهنگدار (ریتمیک) مریستم اولیه که در رأس قرار گرفته ظاهر می شود، (b) میانگره ها پایگاه رشد میانگره ای مشخص اند. ب) افزایش ضخامت (برش عرضی ساقه راش). در نتیجه فعالیت کامبیوم (c) حلقه های سالانه چوب (b) به طور متحدالمركز تجمع می یابند.

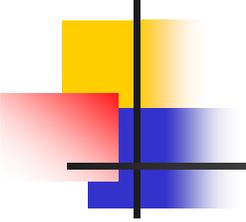
□ رشد اولیه نتیجه فعالیت مریستم‌های راسی است .

□ رشد ثانوی نتیجه فعالیت مریستم‌های ثانوی است که کامبیوم یا لایه زاینده نامیده می‌شوند .

□ یاخته‌هایی که مریستم‌های اولیه را تشکیل می‌دهند فعالانه تقسیم شده و صفات سیتولوژیکی مخصوصی (اندازه کوچک، نسبت هسته به سیتوپلاسم بالا، اندامکهای کم ساختاری شده، دیواره نازک، واکوئل‌های محدود، ریبوزومهای فراوان، هستکهای با اندازه بزرگ) نشان می‌دهند.

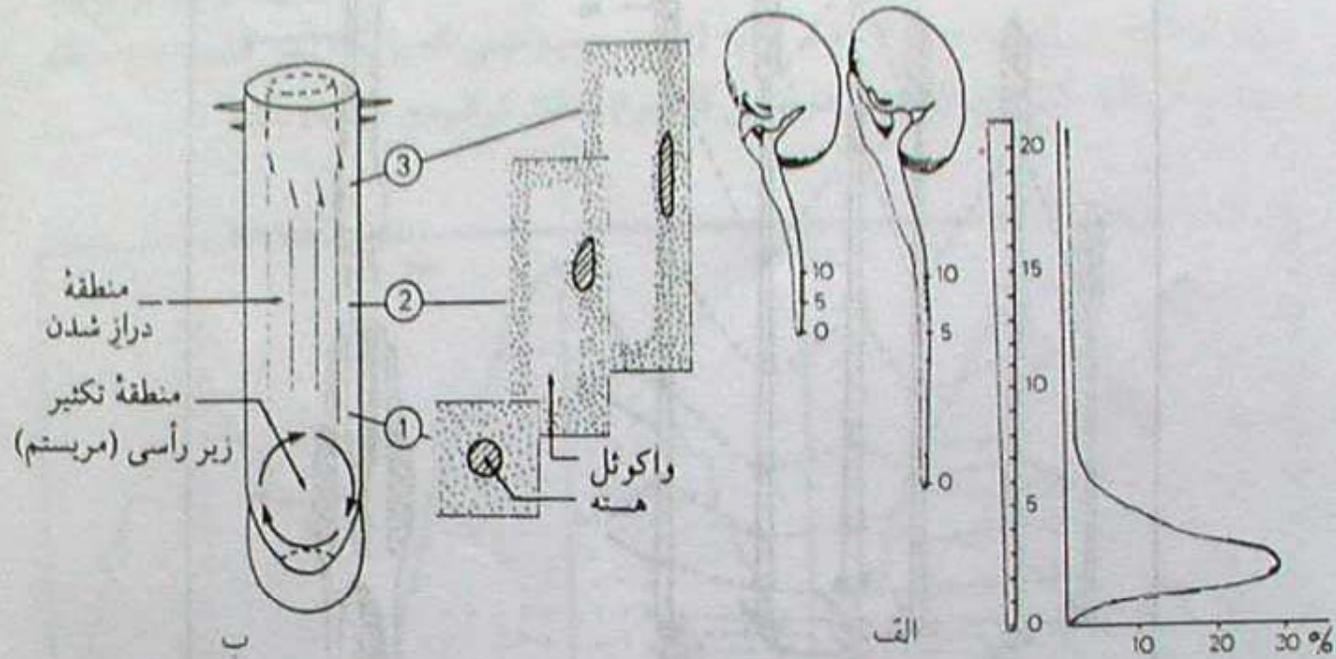


- رشد اولیه عمومی تر است و مربوط به مجموع گیاهان آوندی است .
- رشد ثانوی در گونه‌هایی که به آنها چوبی گویند حائز اهمیت است که به صورت درخت یا درخت مانند هستند .
- رشد گیاه یک صفت جمع کننده (که اضافه می‌شود یا جمع می‌شود) و تکراری دارد (تکرار شده که در چند زمان انجام می‌شود .)

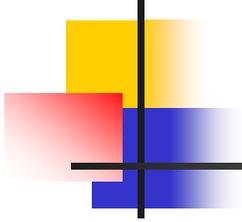


شیبهای رشد

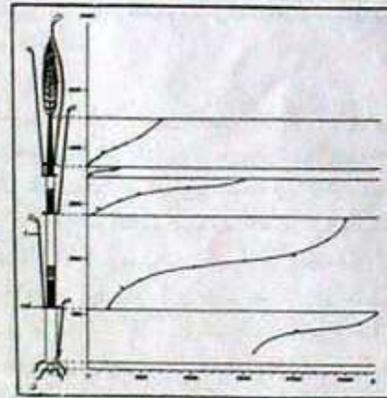
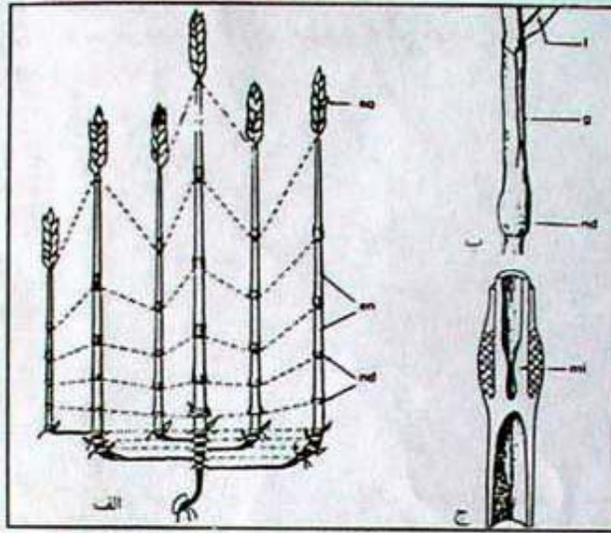
- در اثر عمل یاخته‌های مریستمی قسمت‌های جدید بر روی هم قرار می‌گیرند. بزرگ شدن در واقع به صورت شیبهای کم یا بیش مشخص حاصل شده و بر حسب اندامها و گونه‌ها متفاوت جهت می‌یابند. شکل ۱-۳
- افزایش طول منحصرأ در میلیمترهای آخر ریشه است. رشد ثانوی درست در عقب راس در قلمروهایی که قبلاً تمایز یافته‌اند صورت می‌گیرد.



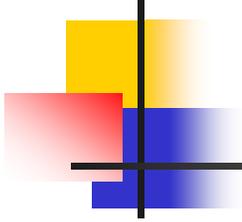
شکل ۱ - ۳ افزایش طول ریشه نخود. الف) نشانه گذاری در ناحیه رشد با خطوط متساوی الفاصله که فاصله آنها در طی زمان تغییر کرده است. منحنی در مدت یک ساعت و در دمای 16°C درصد افزایش طول را در سطوح متوالی نشان می دهد. ب) تکثیر و افزایش طول یاخته ای در ناحیه زیر رأسی.



- شکل ۱ - ۴ مریستم‌های میانگره‌ای ساقه‌های گندمیان را نشان می‌دهد. این نواحی یک نوع رشد را تضمین می‌کنند که به نام رشد میانگره‌ای نامیده می‌شود که دورتر از مریستم راسی دنبال می‌شود.

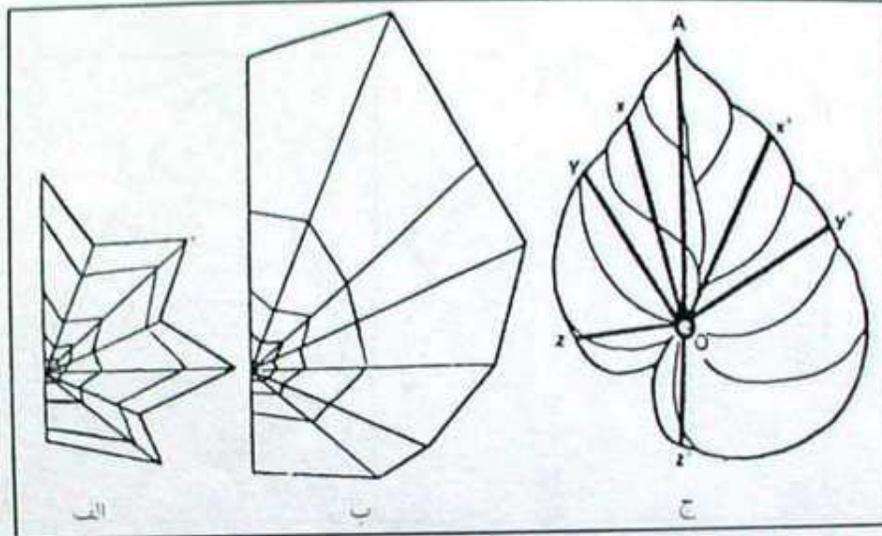


شکل ۱-۲ افزایش طول ساقه گیاهی از تیره گندمیان. الف) طرح ساده مجموع پایه چاودار،
 نقطه چینها طبقات متوالی میانگرهها را به هم متصل کردهاند. cn، میانگره، nd، گرهها ep،
 خوشه. ب و ج) شکل ظاهری و برش طولی یک گره، g، خلاص برگ، l، پهنکه، ml، مریستم
 میانگره، nd، گره. د) رشد و تمایز باخته‌ای در طول ساقه. منحنیها مقاومت سطوح متوالی
 را در هنگامی که تحت فشار بالارونده قرار گرفته‌اند نشان می‌دهند. مناطق شایع و کم
 مقاومت سیاه نشان داده شده‌اند (برگرفته از: H. Pral، ۱۹۲۲، از کتاب Mazliak، ۱۹۸۲).



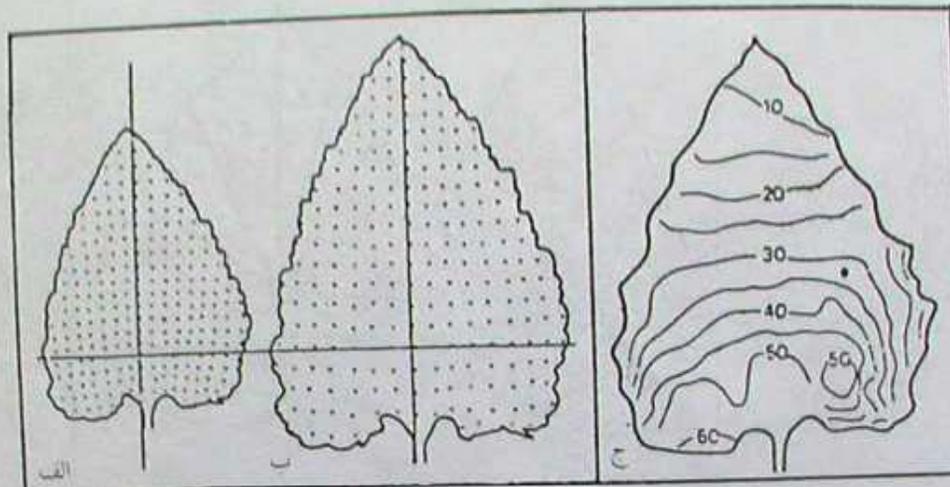
- گسترش برگها بیشتر اوقات به روش دو بعدی (رشد ضخامت در مقایسه به سطح کمتر است) صورت می گیرد.
- شبیهی که جهتها و شدت نسبی آن در زمان تغییر می کند.
- در نتیجه آن رشد دیفرانسیل مخصوصی که منشا تنوع اشکال بالغ برگگی می شود حاصل می گردد.
- شکل‌های ۱-۵ و ۱-۶.

نیز موردی است که در آن رشد غیر یکنواخت، برگ نامتقارن تولید می‌کند (شکل ۱-۵).



شکل ۱-۵ رشد متفاوت برگها. الف و ب) لادن (*Tropaeolum*) شکل دندانه‌دار و رشد یکنواخت (*T. peltoform*) شکل سپری و رشد غیریکنواخت (*T. majus*) (برگرفته از: W. Whaley, ۱۹۴۲). ج) بگونیا (*B. deladea*) خطوط $OZ' - OZ$ و $OY' - OY$ و $OX' - OX$ به ترتیب مربوط به جهات رشد مساوی شعاعی بر روی دو نیمه پهنک است. تفاوت‌های بین زوایای AOX ، AOX' و AOY ، AOY' و AOZ ، AOZ' رشد در جهت عرض بسیار نامساوی تقریباً دو برابر طرف راست را نسبت به طرف چپ نشان می‌دهد که موجب عدم تقارن برگ بالغ شده است (برگرفته از: D'Arcy Thompson, ۱۹۶۳).

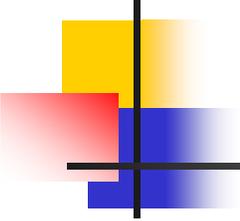
ملاحظه می‌کنیم که برای تجزیه رشد دو نیمه پهنک در جهت عرض و عرضی است.



شکل ۱ - ۶ گسترش دو بُعدی برگ گزانتیوم (Xanthium) (برگرفته از: R. O. Erickson, ۱۹۷۶). الف و ب) فاصله گیری یک سری نقاط در مدت ۴۸ ساعت که به وسیله عکسبرداری تعیین شده است. ج) تجزیه مناطق رشد، خطوط به دست آمده با اتصال نقاطی که فاصله گیری آنها مساوی است (به نسبت درصد در روز تعیین شده). انتهای اندام عملاً ابعاد نهایی خود را به دست آورده در حالی که قاعده به شدت در حال گسترش است.

تحول رشد در فضا و زمان

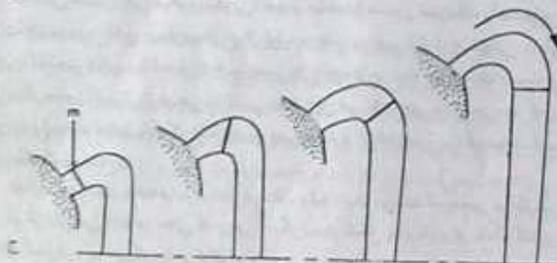
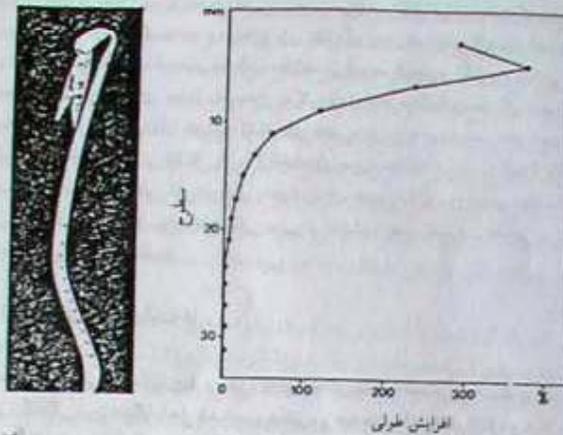
□ میوه‌ها ، بطور کلی اندامهای ذخیره‌ای رشدی دارند که در سه بعد فضا ایجاد می‌شود .



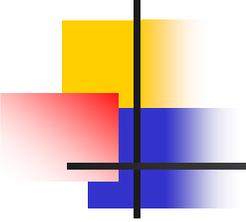
تحول رشد در فضا و زمان

■ مفهوم سطح می‌بایستی بطور دینامیک و تکاملی در نظر گرفته شود. روشهای مطالعه بایستی به اندازه کافی دقیق باشند تا بتوان جابجایی نسبی و افزایش، یعنی تغییرات فضائی و تغییرات ماده مورد نظر را منظور داشت.

■ شکل ۷-۱

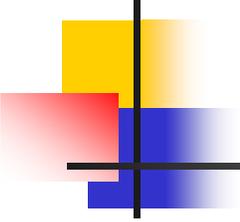


شکل ۱ - ۷-۱. تغییر رشد محور زیر لیه در نوین سوراخ (*Vigna radiata*) در محور زیر لیه گیاهک ۴ روز پس از کشت، در ۲۹°C در تاریکی (خطوطی به فاصله ۴ میلی متر با مرکب چین رسم شده است. الف) شکل ظاهری گیاهک. فاصله گیری نشانه‌ها محدود به منطقه بالای اندام است. ب) نرخ افزایش طول نسبت به سطح در محور. لاعد. سطح بر حسب میلی متر از لیه متعاقب شده‌اند؛ در محور لاعد. نرخ افزایش طول فاصله‌ها به نسبت در دست است (بر گرفته از D. Reis ۱۹۷۸). ج) جای‌های یک نشانه (در اینجا خط m که با مرکب چین کشیده شده نشان داده شده است) در بالای محور زیر لیه نزدیک لیه‌ها قرار داده و هر سه ساعت ملاحظه گردیده است. این علامت هم از رأس و هم از قاعده اندامی که دراز می‌شود دور می‌گردد و به نظر می‌رسد که نشانه در طول محور زیر لیه حرکت می‌کند.

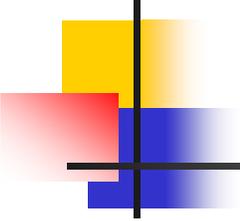


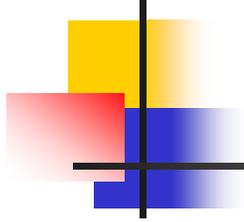
نشانه گذاری

- نشانه گذاری
- اندازه گیری ابعاد یاخته ها در مراحل مختلف رشد نشان می دهد که بعضی مناطق در سطح خیلی کم افزایش می یابند در حالیکه برخی دیگر بسیار شکل پذیرند .
- برای نشانه گذاری دقیق مکانهای گسترش ، چند روش می تواند بکار رود :

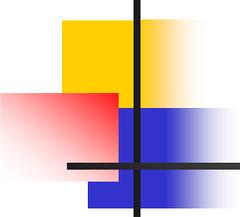


■ الف) رنگ آمیزی حیاتی . بدین ترتیب است که **کالکو**
فلوئور معرف دیواره‌هاست که توسط میکروسکوپ با
ماوراء بنفش به غلظت کم به کمک فلورسانس قابل
تشخیص است.

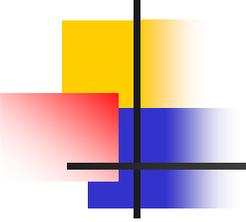
- 
-
- (ب) تثبیت نشانه گذاری . فریتین کاتیونیزه که نسبت به الکترونها کدر است می تواند به عنوان یک نشانه قابل مصرف در سطح ماوراء ساختاری بکار رود .



■ ج) مصرف ردیابهای رادیواکتیو . بعد از داخل نمودن پیش ساز رادیواکتیو مثلاً اوزهای تریسیه در پلی ساکاریدهای دیواره تحول نشان را بوسیله اتورادیوگرافی دنبال می کنند .

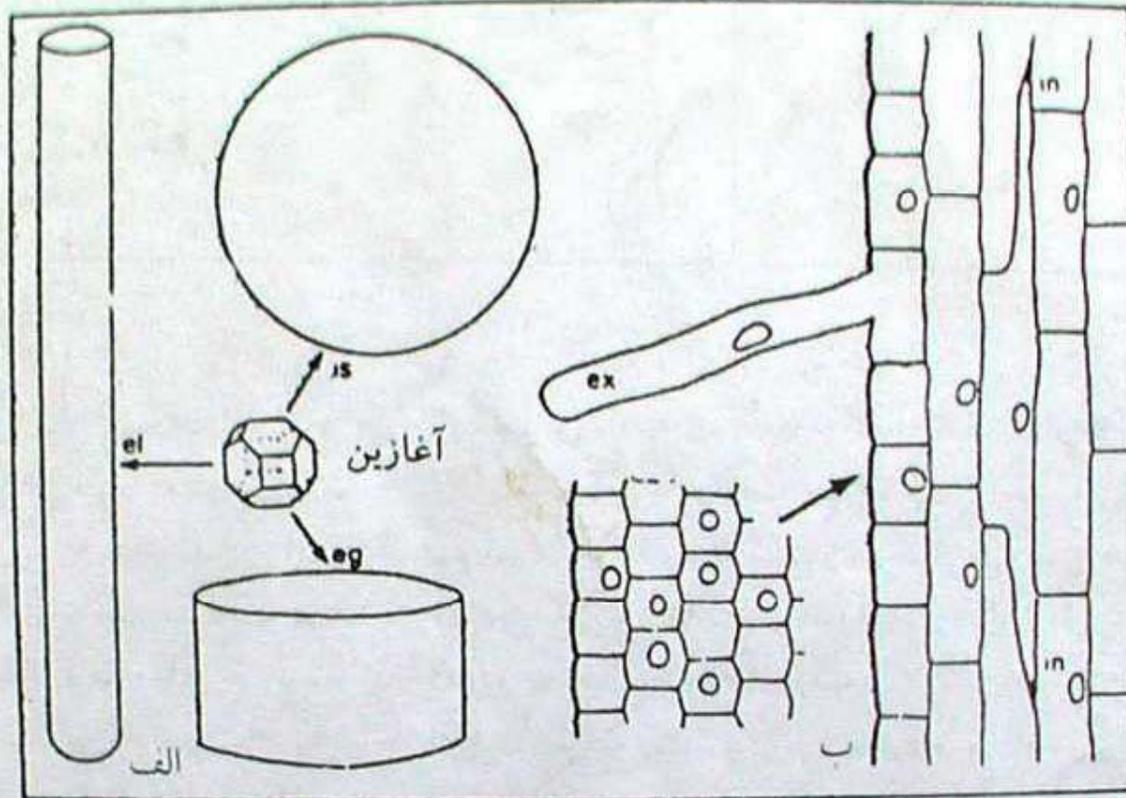


■ (د) مقایسه آزمایش توزیع با نشانه گذاری طبیعی مانند ،
پونکتواسیون‌ها در جریان افزایش طول اندام‌ها
(شکل ۱-۸)

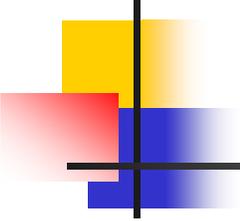


نحوه گسترش

- دو تیپ گسترش قابل تشخیص است :
- گسترش سمپلاستی
- رشد راسی رانده شده به درون (اینتروزیو) و یا رانده شده به بیرون (اگزتروزیو).
- شکل ۱-۹

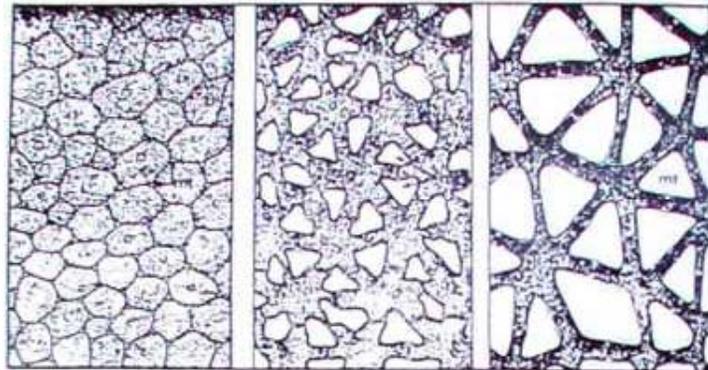


شکل ۱ - ۹ بزرگ شدن یاخته‌ای الف) سه شکل رشد: is، بزرگ شدن متساوی القطر؛ el، افزایش طولی؛ eg، افزایش عرضی ب) رشد سمپلاستی و رشد رأسی: ex، رانده شده به بیرون، in، رانده شده به درون.

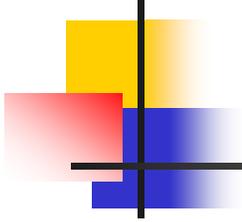


الف) - گسترش سمپلاستی با طرز قرار گرفتن (اینترپوزیشن) ثابت

- در این مورد ، یاخته‌ها مانند یک مجموعه تنها (با = Syn) بزرگ می‌شوند و اتصالات مقابل هم و ارتباطاتشان (پلاسمودسماتا و پونکتواسیونها) را نگه می‌دارند .
- رشد سمپلاستیک نایستی به عنوان جابجایی ساده « یکجا یا توده‌ای » یاخته‌ها در نظر گرفته شود.
- شکل ۱-۱۰

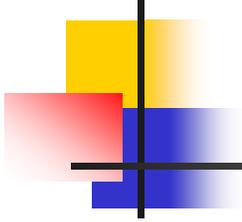


شکل ۱-۱۰ باخته سنارهای شکل مغز سکن (Cares) الف) طرح ساده متوالی رشد mt. مثالهای بین باخته‌ای. ب) باخته بالغ در زیر میکروسکوپ الکترونی بالاباز.

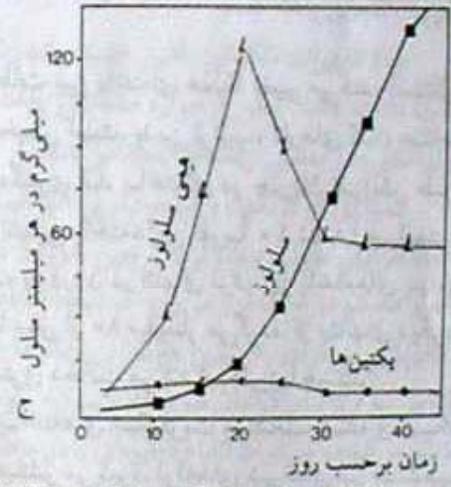
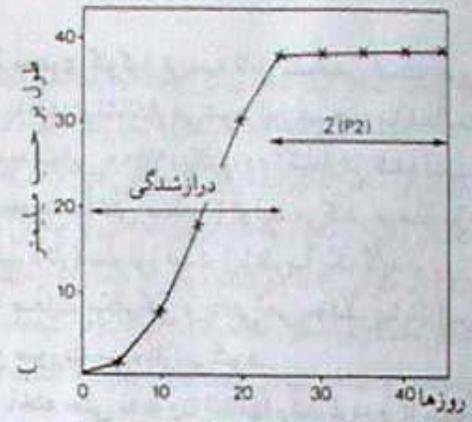
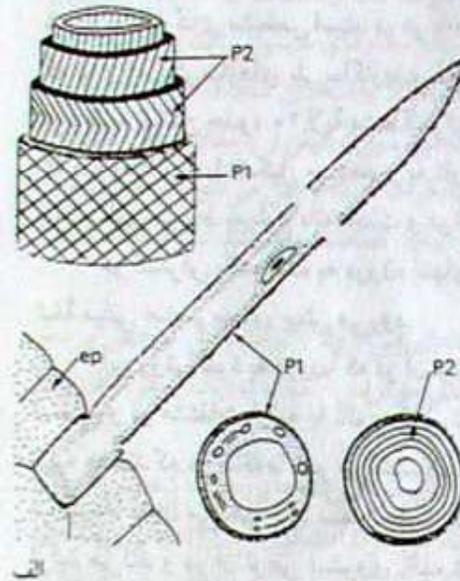


■ (ب) - گسترش راسی به داخل رانده شده یا به خارج رانده شده :

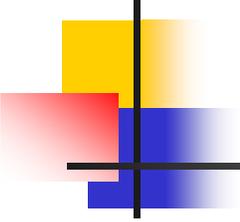
■ در گسترش به خارج رانده شده ، یاخته‌هایی که به لایه‌های پوششی تعلق دارند (مانند ریزودرم یا اپیدرم) به صورت گنبدی سطح خارجی خود را بلند می‌کنند .



- رشد به خارج رانده شده (اکستروزیو) یک مورد فیبرهای پنبه‌ای است (شکل ۱ - ۱۱)
- در گسترش درون رانده شده (اینترزیو) ، انتهای یاخته‌ای حتی به داخل اندامها سینوسی شده و تا سطح ورقه میانی عناصر مجاور طی می‌شود . این روش نفوذ به داخل استثنایی نیستند و در مشتقات اولیه یا ثانویه قابل تشخیص است

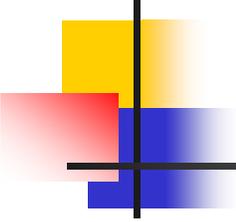


شکل ۱-۱ رشد یک فیبر (نار) پنبه الف) افزایش طول یک ساخته بشره ep، اپیدرم تخمک P1، دیواره اولیه قابل اتساع P2، دیواره ثانویه که در مراحل آخر رشد نهشته شده است (لایه های فیبریل نارچه های موازی سلولوز). ب) افزایش طول بر حسب زمان. ۱- مرحله درواز شدگی ۲- نهشته شدن لایه های سلولوزی دیواره ثانویه (P2). ج) تحول پلی ساکاریدهای دیواره ای.



تغییرات جهت گسترش

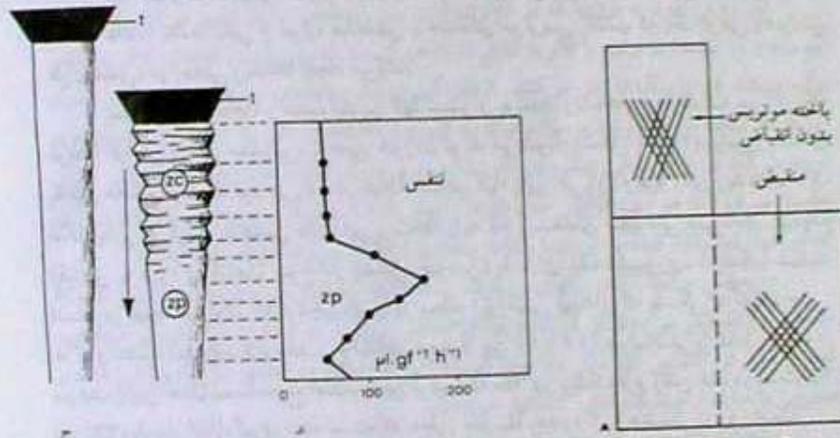
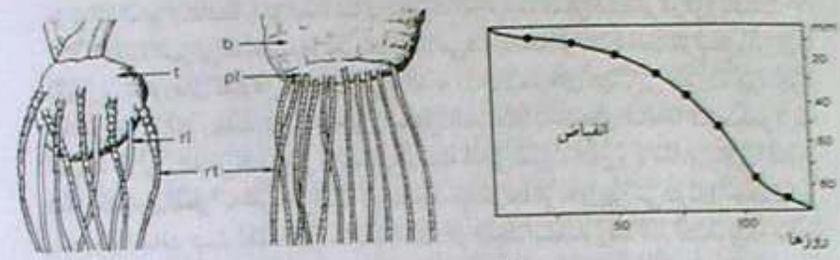
- الف) تغییراتی که به وسیلهٔ تحریک ایجاد می‌شوند .
- ب) تغییرات ناگهانی ،



■ یکی از موارد مشخص یاخته‌های **موتریس** است که یکنوع «افزایش طول منفی» در بعضی ریشه‌ها ایجاد می‌کنند. شکل ۱-۱۲.

■ این ریشه‌ها را به نام **ریشه‌های انقباضی** می‌نامند.

■ صفت انقباض بخصوص در گیاهان سوخ‌دار (سنبل، سوسن) یا دارای غده (شیپوری، ترشک) شدید است.



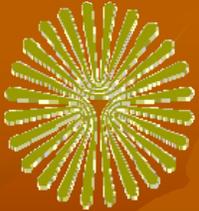
شکل ۱-۱ کوتاه شدن، افزایش طولی «منفی» و انقباض ریشه‌های متقبض شوند. (الف) قاعده‌های یک غده، t، شیوری و یک سوخ، b، سوسن، p، صفحه سوخ، r1 ریشه صاف، r2 ریشه متقبض چین دار. (ب) انقباض ریشه ترشک و پایین رفتن آن در خاک، نسبت به زمان. (ج) ریشه شیوری پیش از انقباض و پس از آن. پیکان فرو رفتن غده، d را در خاک نشان می‌دهد. (د) مصرف اکسیژن (بر حسب میکرولیتر در گرم ماده تازه و در ساعت) در هنگام انقباض (برگرفته از: A. Lamant, 1967). این مصرف در ناحیه پیش از انقباض (ZP) به پیشینه مقدار رسیده است. (ه) تغییر محورهای رشد (پیکان مضاعف) یک پاخته متقبض شونده سنبل. طرز فرار گرفتن سلولس نارچه‌های سلولوزی در دیواره پیش از انقباض و پس از آن نشان داده شده است.

1. precontraction

پایان فصل اول



بسم الله الرحمن الرحيم



فیزیولوژی گیاهی ۳ (رشد و نمو گیاهی)

- منبع: فیزیولوژی گیاهی ۳
- تألیف: دکتر مه لقا قربانلی
- انتشارات دانشگاه پیام نور
- تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی
- 1385

فصل دوم

■ منحنی‌های رشد

هدف آموزشی این گفتار

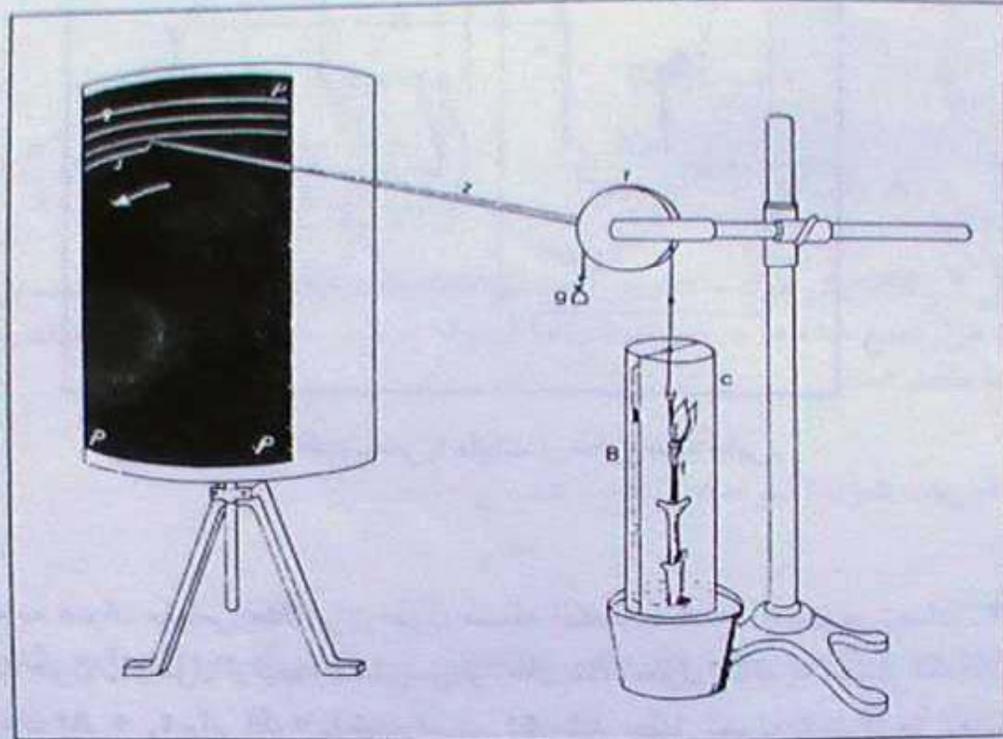
■ هدف آموزشی این گفتار عبارتست از : « آشنایی با معیارهای رشد و تطبیق آنها با معادلات ریاضی و ترسیم منحنی‌های رشد . »

منحنی رشد

- بر حسب موارد مختلف ، تغییرات تعداد (اندامها ، یاخته‌ها) ابعاد خطی (طول ، ضخامت ، قطر و غیره) سطح ، وزن در فاصلهٔ زمانی معین مورد بررسی قرار می‌گیرند . وزن مادهٔ تازه یا اصطلاحاً « وزن تر » داده‌ای راحت است زیرا به آسانی حاصل می‌شود .

ثبت افزایش ابعاد : اکسانومتر

- دستگاههایی که برای اندازه گیری دقیق افزایش ابعاد خطی تنظیم شده اند اکسانومتر نام دارند . اکسانوگرافها دو امتیاز دارند : از یکطرف بر دامنه پدیده رشد افزوده و از طرف دیگر اندازه گیری را نسبت به زمان معین ثبت می کنند. شکل ۱-۱.



شکل ۲ - ۱ اکسانومتر اولیه. رأس نمونه گیاهی B، که در محفظه C قرار دارد به وسیله یک سیستم قرقره‌ای z و وزنه g به اهرم z متصل است. نوک این محور جابه‌جایی‌ها را بر روی یک برگ کاغذ p که سیاه دوده‌ای است ثبت می‌کند.

دو نوع اکسانومتر

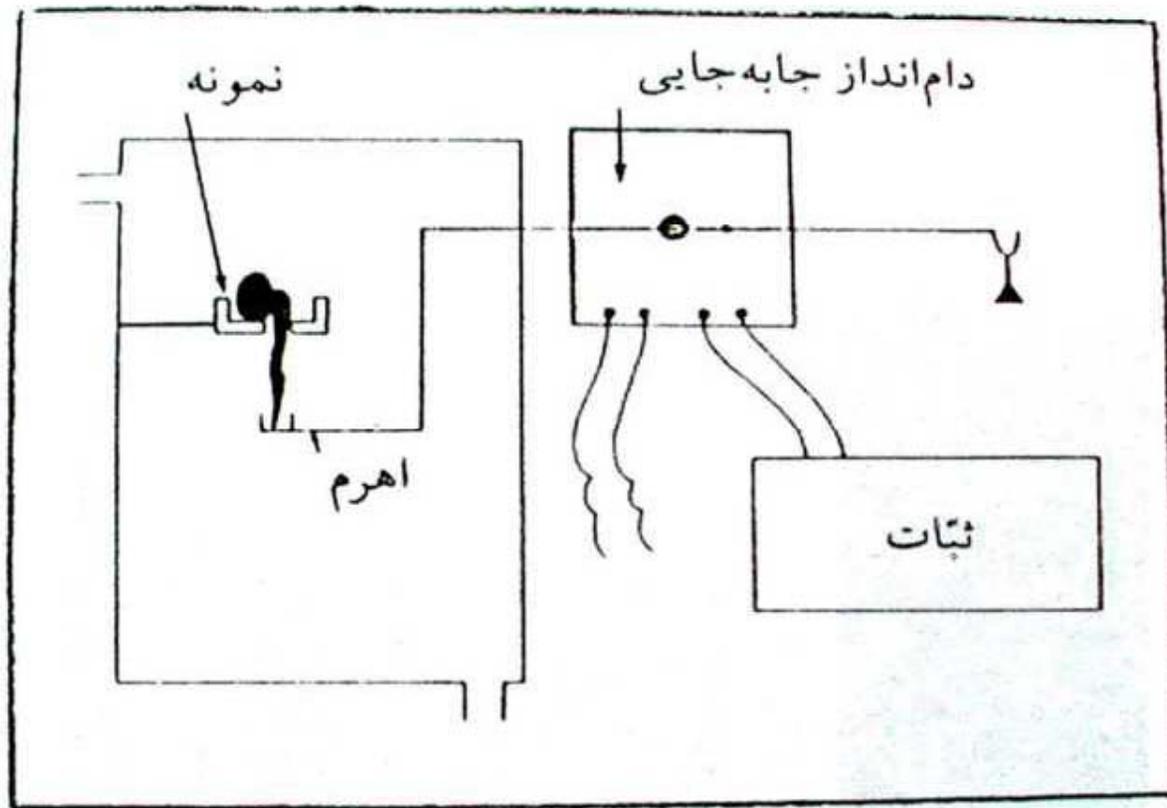
- اکنون غالب اوقات دو نوع اکسانومتر بکار می‌رود :
- الف) اکسانومترهای نوری
- ب) اکسانومترهای با دام اندازه‌های جابجایی خطی.

اکسانومترهای نوری

■ الف) اکسانومترهای نوری : این اکسانومترها برای مواردی که شیئی شکننده و یا دارای ابعاد کوچک است بخصوص مفید می‌باشند .

اکسانومترهای با دام اندازه‌های جابجایی خطی

- (ب) اکسانومترهای با دام اندازه‌های جابجایی خطی : این دستگاه تغییرات حدود $1/10$ میکرومتر را نیز می‌تواند اندازه بگیرد. (شکل ۲-۲).



شکل ۲ - ۲ اکسانومتر با دام انداز خطی جابه جایی.

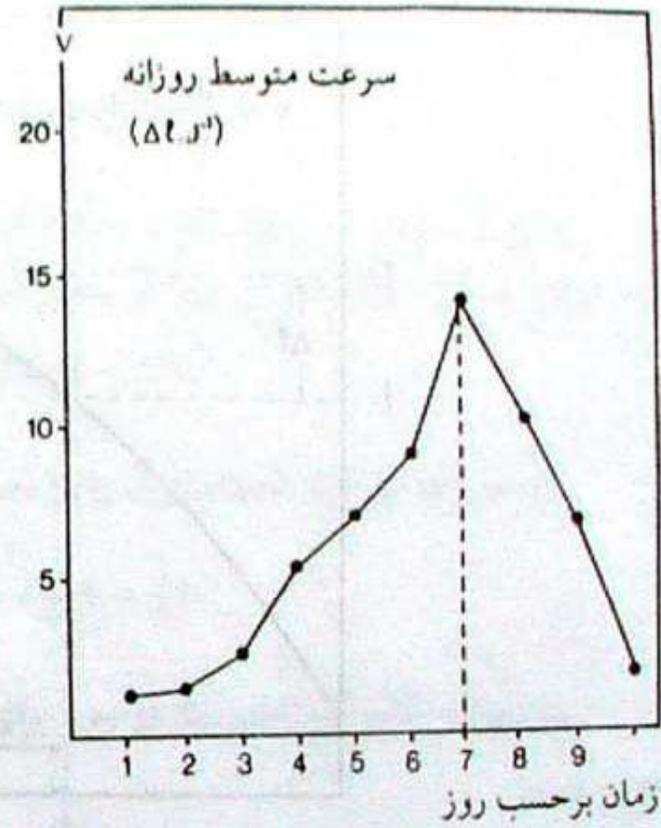
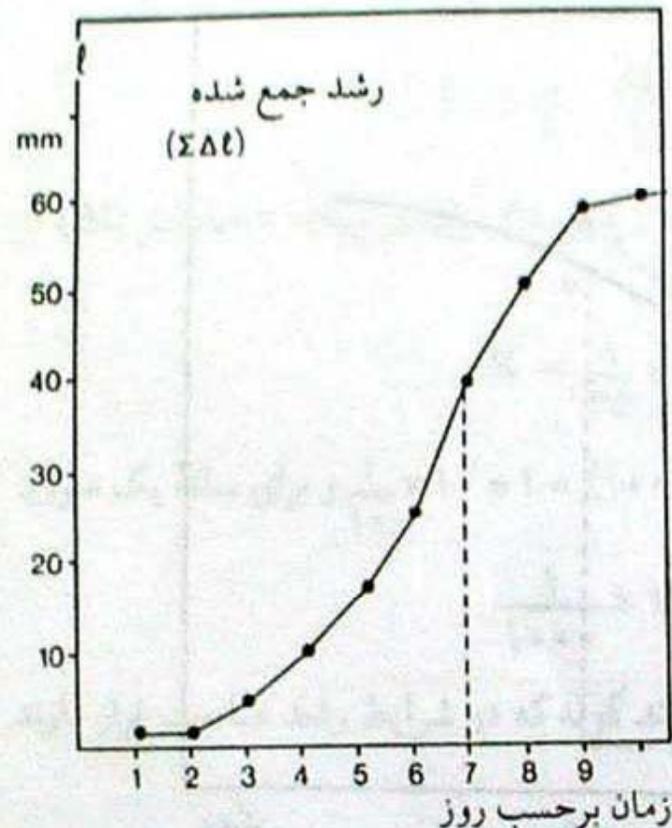
پارامترها

- اگر l اندازه‌ای که به عنوان مقیاس، مثلاً برای طول ساقه انتخاب شده است در زمان t_0 (ابتدای مشاهدات) باشد، طول l_0 (طول اولیه) است.
- پس از زمان Δt طول ساقه به مقدار Δl افزایش یافته است.
- طول در زمان $t_0 + \Delta t$ برابر $l_0 + \Delta l$ شده است.
- Δl رشد مطلق نمونه را نشان می‌دهد.
- مثال جدول ۱-۲.

افزایش طول یک گیاه لوبیا پس از ۱۰ روز.
 طول اولیه (L0) برابر ۳۵ میلیمتر است.

روزها	۱	۲	۳	۴	۵	۶	۷	۸	۹	۱۰
طول میانگرم	۳۶٫۲	۳۷٫۲	۴۰٫۲	۴۵٫۷	۵۲٫۷	۶۱٫۷	۷۵٫۷	۸۵٫۷	۹۲٫۷	۹۴٫۷
افزایش روزانه ($\Delta l, d^{-1}$)	۱٫۲	۱٫۵	۲٫۵	۵٫۵	۷	۹	۱۴	۱۰	۷	۲
افزایش کل ($\Sigma \Delta l$)	۱٫۲	۲٫۷	۵٫۲	۱۰٫۷	۱۷٫۷	۲۶٫۷	۴۰٫۷	۵۰٫۷	۵۷٫۷	۵۹٫۷

■ مقادیری که به طور متوالی اندازه‌گیری شده‌اند بر حسب زمان
یا سن گیاه بر روی گرافیک برده می‌شوند تا منحنی‌های رشد
به دست آیند (شکل ۲ - ۳).



شکل ۲ - ۳ افزایش طول ساقه لوبیا (*Phaseolus multiflorus*) طبق ارقام داده شده در متن. الف) طول جمع شده در ده روز؛ ب) رشد مربوطه در روز. سرعت متوسط در هفتمین روز بیشینه مقدار است.

سرعت و نرخ رشد سرعت

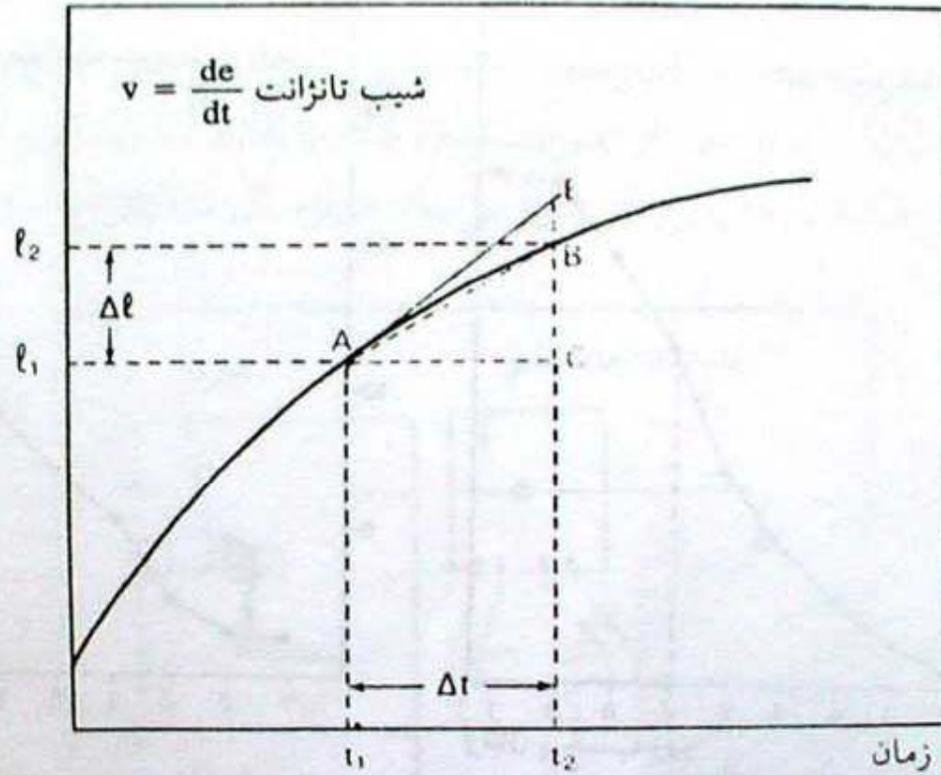
■ دو پارامتر باید تعریف شوند:

■ سرعت

■ و نرخ رشد

سرعت رشد

- اگر منحنی $l=f(t)$ باشد در فاصله زمانی که از t_1 به t_2 می‌گذرد، l از l_1 به l_2 تغییر می‌کند و به اندازه افزایش Δt می‌یابد!
- نسبت سرعت متوسط رشد را در این مدت زمان اندازه می‌گیرند.
- برای تعریف سرعت در لحظه t ، یا سرعت فوری V ، منحنی $l=f(t)$ شکل 2-4 را در نظر می‌گیریم.



شکل ۲-۴ سرعت رشد (v).

$dl \quad \Delta l$

نرخ رشد

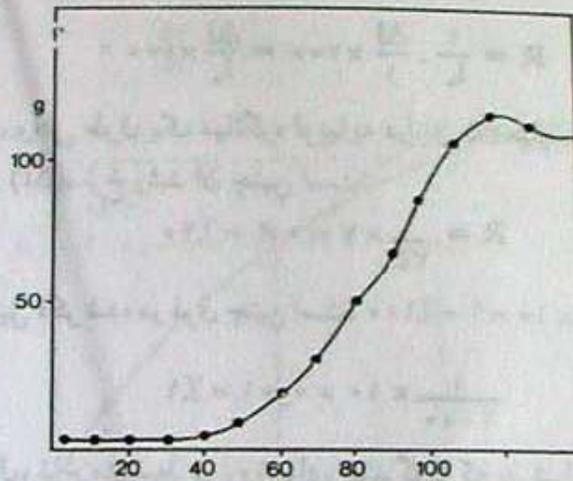
■ معمولاً سرعت ، رشد را به طور کافی بیان نمی کند . برای مقایسه می بایستی معمولاً ابعاد اصلی () ساختارهای مورد مطالعه را منظور داشت .
 l_0

■ اگر مربوط به واحد زمان در اشل اندازه گیری بکار برده شده است فرمول R (نرخ رشد) به صورت زیر است :
 Δt

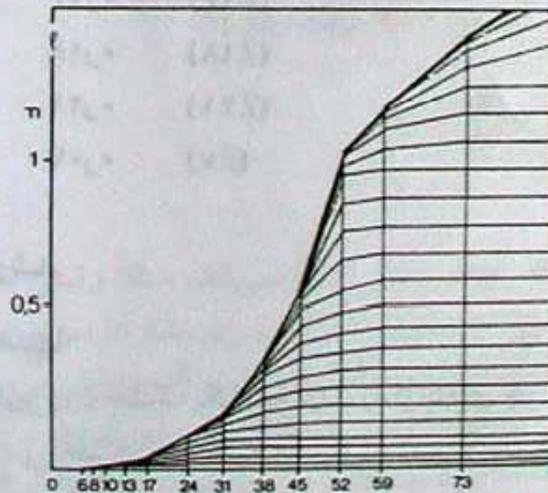
$$R = \frac{l}{l_0} \times \frac{\Delta l}{l} \times 100 = \frac{\Delta l}{l_0} \times 100$$

مراحل پی‌درپی رشد

- شکل ۲-۵ a تغییر وزن خشک یک پایه ذرت را از ابتدای جوانه‌زنی دانه نسبت به زمان در شرایط طبیعی نشان می‌دهد. بنابراین منحنی مفسر تحول وزن ماده‌تر حالت سیگموئیدی (منحنی به شکل S) برای هر فرد نشان می‌دهد. (شکل ۲-۵ b)



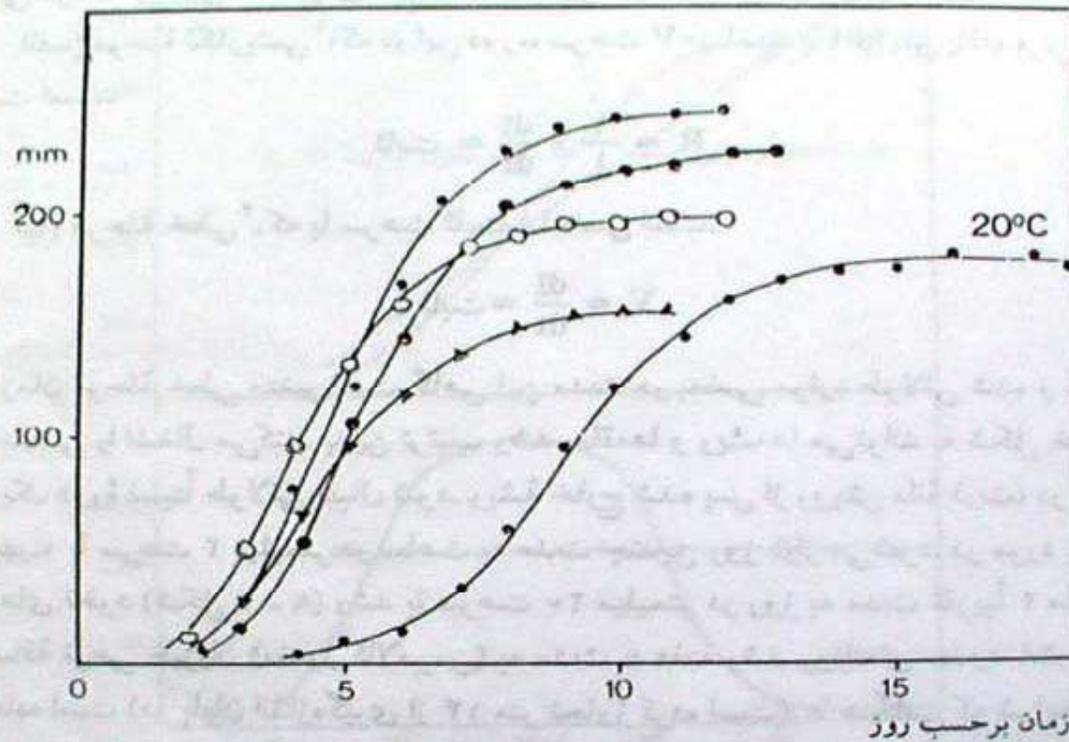
الف
زمان بر حسب روز



ب
زمان بر حسب روز

شکل ۲-۵ متحنی رشد ساقه ذرت (الف) تحول وزن خشک، P ، از جوانه زنی دانه تا پیری.
 (ب) خروج ساقه و افزایش طول آن، l ، میانگروه های پی در پی.

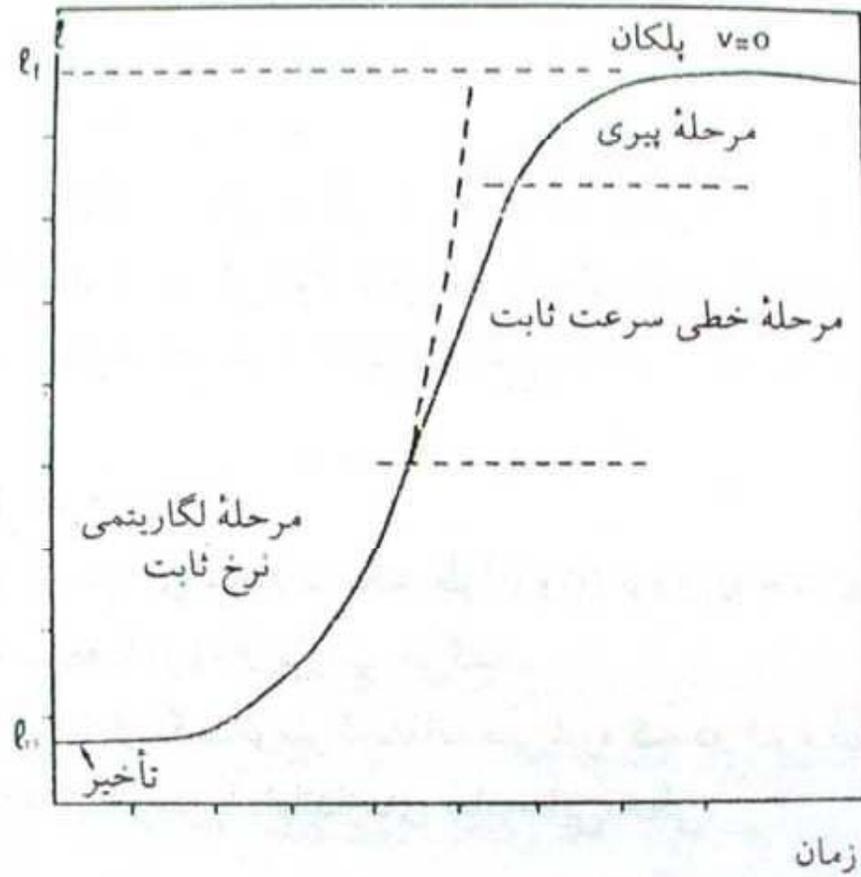
■ به عنوان مثال شکل ۲ - ۶ افزایش طول محور زیر لپه
(هیپوکوتیل) طالبی را نسبت به زمان در ۵ دمای مختلف نشان
می دهد .



شکل ۲ - ۶ منحنی افزایش طول محور زیرلپه طالی در دماهای مختلف (برگرفته از: حالت سیگموتیدی برای مقیاسهای مختلف (قد، وزن، تعداد برگ و غیره...) و در سطوح مختلف (موجود زنده کامل اندام جدا و باخته‌ها) نیز مشاهده می‌شود. (F. G. Richard ۱۹۶۹).

تفسیر منحنی‌ها

- بعد از یک دورهٔ تاخیر که مرحلهٔ اولیه است سه مرحله اصلی در رشد تشخیص داده می‌شود که بر روی منحنی‌ها قابل نشانه‌گذاری است (شکل ۲ - ۷).



شکل ۲-۷ مراحل رشد. منحنی طرح ساده. l_0 طول اولیه؛ l_1 طول نهایی v_i ، سرعت

سه مرحله اصلي در رشد

■ الف) مرحله لگاریتمی:

■ که در این دوره ، سرعت (V) متناسب با l افزایش یافته و نرخ رشد (R) ثابت است.

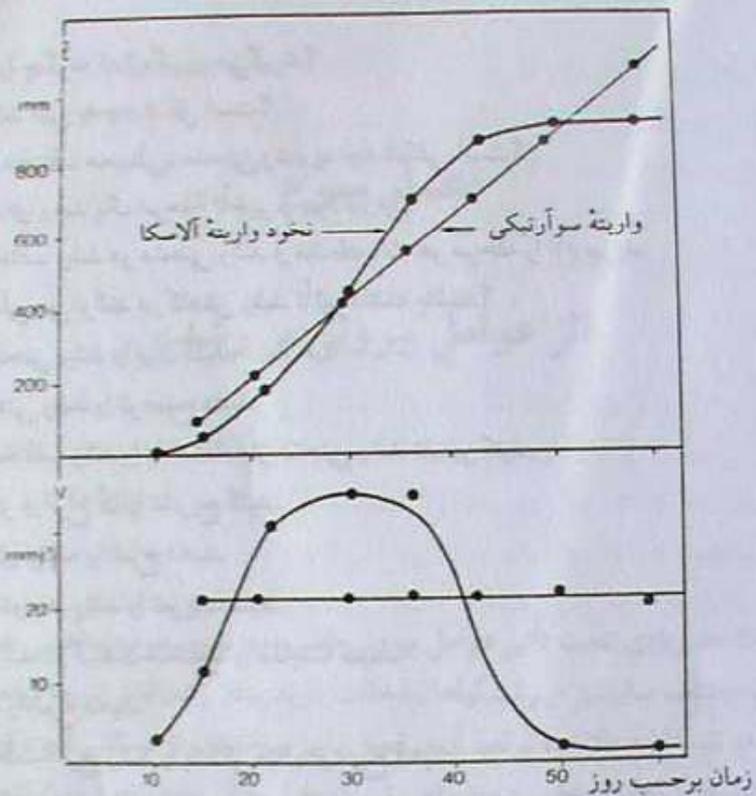
■ ب) مرحله خطی:

■ که با سرعت ثابت مشخص است:

$$V = \frac{dl}{dt}$$

■ ج) مرحله کند شدن یا پیری:

■ این مرحله با کاهش تدریجی ، سپس حذف سرعت و نرخ رشد مشخص است.



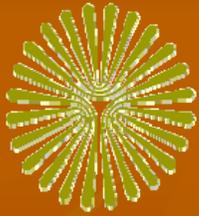
شکل ۲ - ۸ منحنیهای رشد ساقه دو واریته نخود بالارونده (برگرفته از: F.W.Went, 1950).
 در دوره اندازه گیری واریته آلاسکا (Alaska) منحنی افزایش طول (l) شکل سیکموتید را
 به طور نسبتاً روشنی نشان می دهد. دوره رشد خطی با عصاره شدن رأس منحنی سرعت
 روزانه، ۷ قابل تشخیص است. واریته سوآرتبکی (Swartbekkie) در مرحله رشد خطی باقی
 می ماند و سرعت آن در مدت دو ماه اندازه گیری ثابت نگه داشته می شود.

پایان فصل دوم



Heliotropium amplexicaule
Boraginaceae
© G. D. Carr

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



فصل سوم اثر عوامل بیرونی در رشد

منبع: **فیزیولوژی گیاهی ۳**

تألیف: دکتر مه لقا قربانلی

انتشارات دانشگاه پیام نور

تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی

1385

هدف آموزش کلی این گفتار

■ هدف آموزش کلی این گفتار عبارت است از:

■ آشنایی با اثر عوامل

■ دما

■ و روشنایی

در رشد گیاهان.

اثرات دما

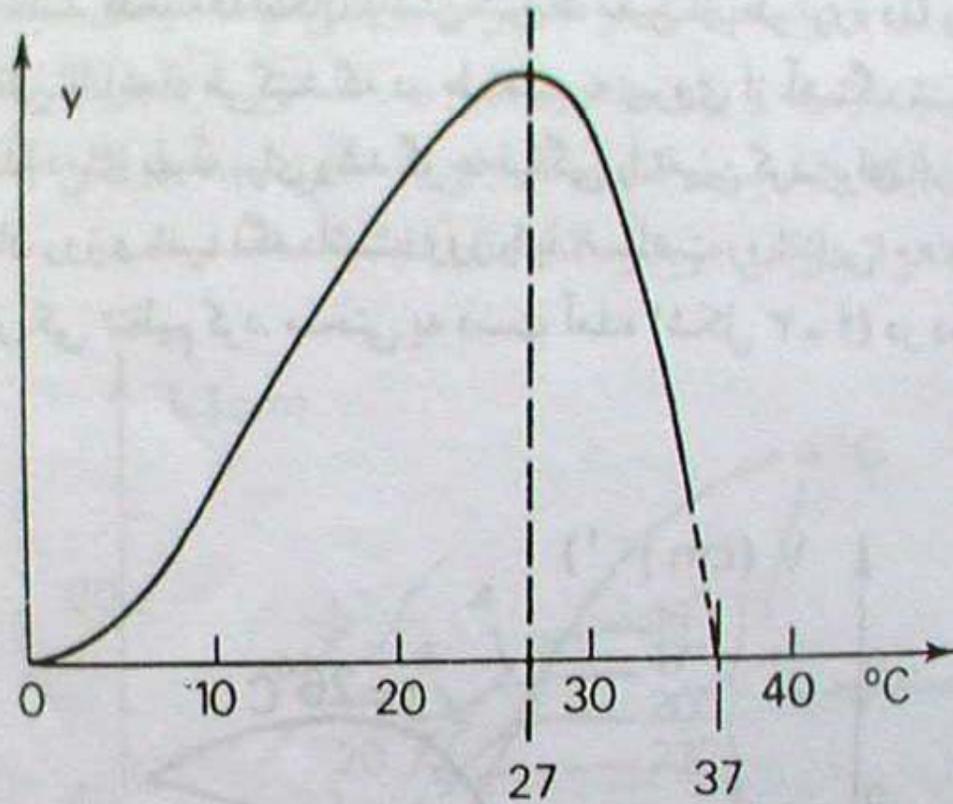
- الف) حد نهایی بردباری گیاهان نسبت به دما:
 - حد و اندازه دمای مناسب برای زندگی فعال، نسبتاً محدود است و معمولاً از $5 -$ یا 10°C تا 45°C تغییر می‌کند.
- البته موارد استثناء نیز مشاهده می‌شود، مثلاً:
- مخروطیان سبیری به طور طبیعی می‌توانند تا 65°C - زندگی کنند.
- گل‌سنگ‌های مناطق سرد در 20°C - همچنان عمل همانندسازی را ادامه می‌دهند.

دماهای بالا

- بایستی توجه داشت که دماهای بالا ساختارهای زنده را تخریب می کند و بر عکس سرما آنها را نمی کشد ، بلکه فقط از نمو آنها جلوگیری می کند .

■ (ب) اثر دماهای مختلف

■ به طور کلی منحنی اثر دما بر رشد مانند منحنی اثر دما بر اکثر فعالیت‌های زیستی است. شکل ۳-۱ اثر دما را بر رشد گیاهک خردل نشان می‌دهد.

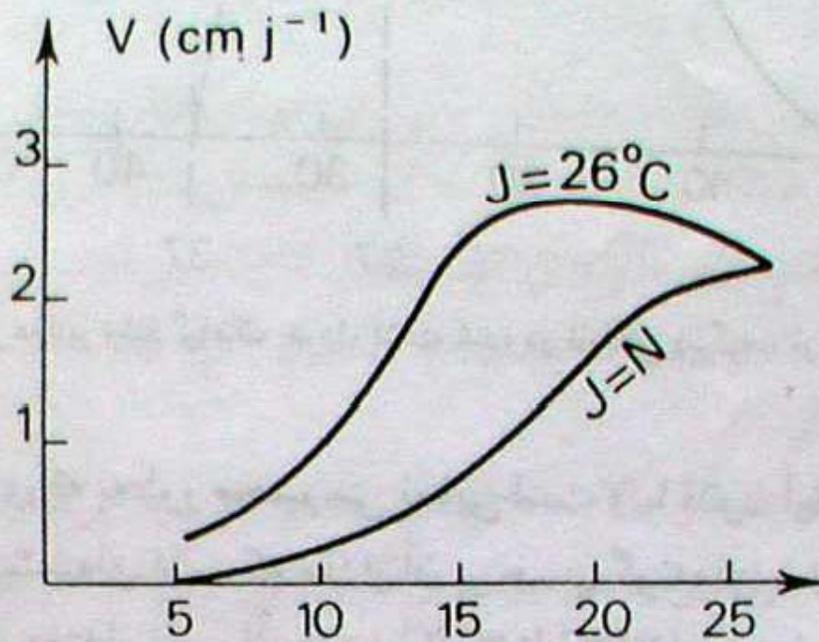


شکل ۳-۱ اثر دما بر رشد گیاهک خردل کشت شده در تاریکی (برگرفته از: Belzung, ۱۹۰۰)

- در این منحنی سه قسمت قابل تشخیص است :
- بخش صعودی که به طور محسوسی نمایی است و با قانون ارینوس مطابقت دارد .
- بخش دوم ، پیشینه‌ای است که مقدار آن بر حسب گونه‌ها مختلف تغییر می‌کند .
- در بخش سوم منحنی سوم منحنی با افت نسبتاً شدید نزول می‌کند .

■ ج) تناوب دما (ترموپریودیسم)

■ این نقش به طور تجربی توسط ونت به سال ۱۹۴۴ ابتدا بر روی گوجه فرنگی و سپس بر روی سایر انواع در فیتوترون پاسادنا در کالیفرنیا مشخص گردید. ونت برای اولین بار در سال ۱۹۴۴ واژه ترموپودیسم را برای بیان حساسیت گیاهان نسبت به تناوب گرما (روزانه و سالانه) بکار برد. شکل ۲-۳.



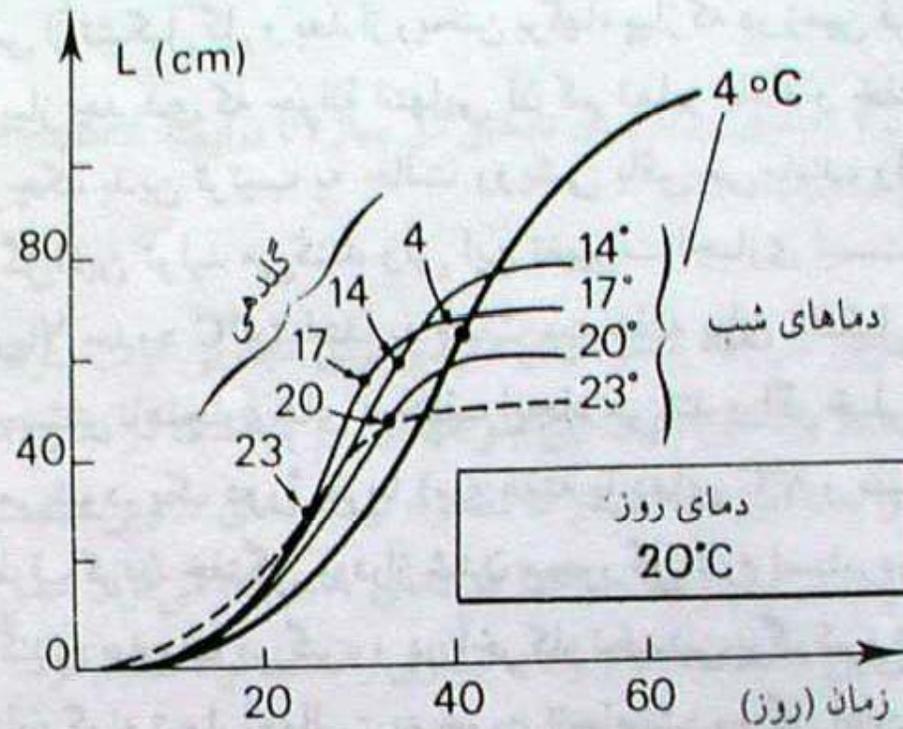
دما در شب بر حسب سانتیگراد

شکل ۲-۳ اثر تناوب دما بر رشد گوجه فرنگی. آزمایش ونت (۱۹۴۴). J، N، دماهای روز و شب؛ V، سرعت رشد.

■ فیتوترون‌ها محفظه‌های مشروطی هستند که نه فقط مانند گلخانه‌ها امکان داشتن شرایط معین از نظر نور، دما، و رطوبت را دارند، بلکه تناوب شرایطی را ایجاد می‌کنند که در طبیعت به پیروی از آهنگ شبانه‌روزی حاصل می‌شوند.

■ ترموپرپودیسم سالانه

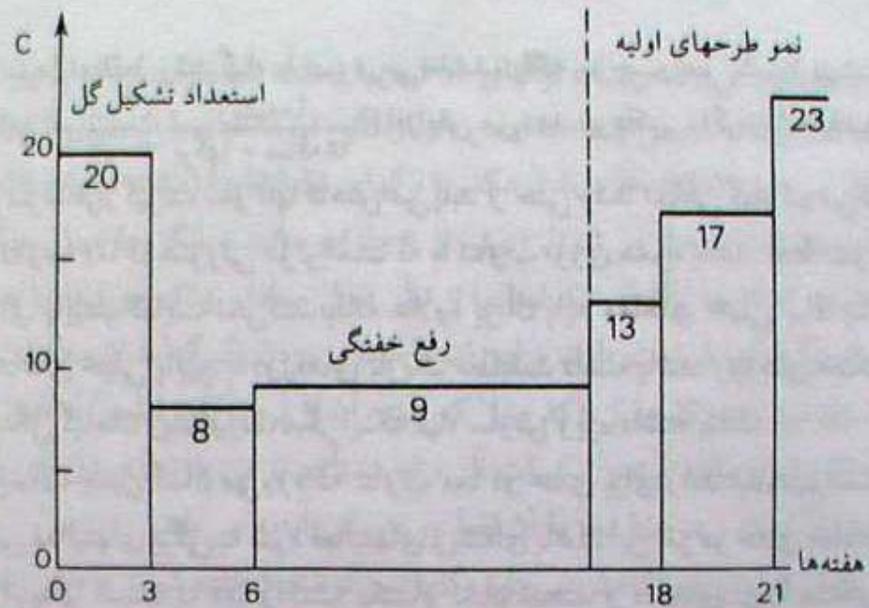
■ این نوع ترموپرپودیسم در نمو گل و تشکیل گل تعداد زیادی از گیاهان که دارای سوخ یا ریزوم می باشند دخالت می کند . شکل ۳-۳.



شکل ۳-۳ اثر تناوب دما بر زمان گلدهی و بر طول ساقه نخود. آزمایش ونت (۱۹۵۷).

بیداری کورموس گلابیول

- گیاهان دارای سوخ مانند لاله ، سنبل ، نرگس ، پیاز و غیره . از موارد مشخص ترموپرودیسم با آهنگ سالانه می باشند .
- بهترین راه ، افزایش دمای تدریجی بدین ترتیب است : ۲ هفته ۱۳ درجه ، سه هفته ۱۷ درجه و سپس ۲۳ درجه (شکل ۳-۴) .
با این روش تقریباً چهار ماه پس از برداشت می توان سوخهایی را که مستعد گل دادن هستند فروخت . در طبیعت این تحولات یکسال وقت لازم دارد .



شکل ۳ - ۴ دماهای بهینه برای تشکیل گل پیاز لاله (واریته: w. copland) (برگرفته از: Blauw و همکاران، ۱۹۳۰).

مکانیسم ترموپروپیسیسم

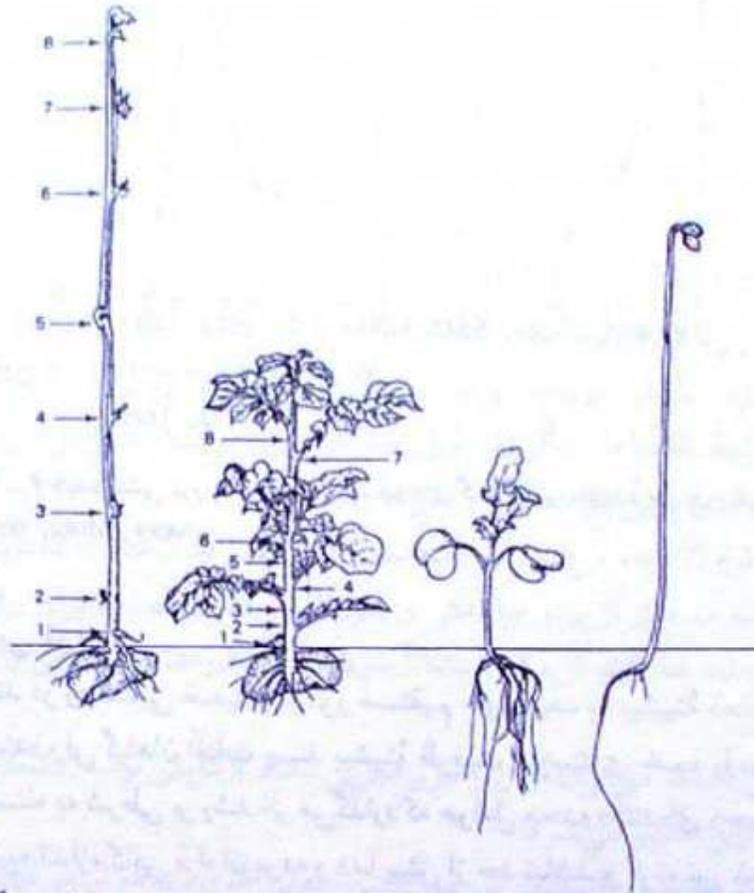
- در مورد گیاهان عالی دو مسئله جلب توجه می کند :
- سرمای شبانه در صورتی مفید است که فقط دستگاه هوایی گیاه تحت تاثیر آن قرار گیرد . سرمای شبانه که برای نمو گل نامساعد است در نهایت زمینه را برای رشد رویشی مساعد می سازد .
- تناوب دما در صورتی موثر است که با تناوب نوری همراه باشد .
- روزهای خنک و شبهای گرم برای زندگی گیاهان زیان آورند ، مگر اینکه گیاه سازش ویژه داشته باشد .

اثر نور

- الف) رنگ‌پریدگی
- رنگ‌پریدگی عبارت است از مجموعه نشانه‌هایی که در یک گیاه محروم از نور دیده می‌شود و کم و بیش در صورت کافی نبودن روشنایی مشاهده می‌گردد.

نشانه های رنگ پریدگی

- رنگ پریدگی اساساً با سه نشانه مشخص می شود که عبارتند از :
 - دراز شدن فوق العاده میانگره ها (شکل ۳-۵)
 - بازدارندگی رشد پهنک برگهای دولپه ایها (مانند سیب زمینی) بسیار کوچک اند .
 - بر عکس برگهای تک لپه ایها (مانند سنبل ، لاله) در تاریکی غالباً بطور ناهنجاری دراز می شوند . این امر موید آن است که گر چه برگهای تک لپه ایها از نظر عمل معادل پهنک دولپه ایها هستند ولی در واقع به نیام برگی آنها شباهت دارند .
 - از بین رفتن کلروفیل (کلروز) که سنتز آن از پروتوکلروفیلید به نور نیاز دارد .



شکل ۳-۵ رنگ پریدگی. سمت چپ: سیب زمینی نور ندیده معمولی (برگرفته از: Pfeffer, ۱۹۰۴). سمت راست، خردل سفید (برگرفته از: Mohr, ۱۹۶۹).

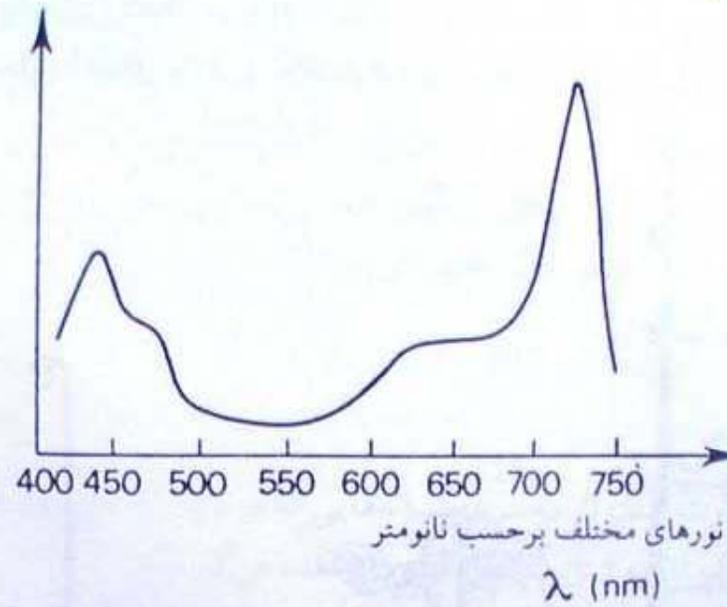
رفع رنگ پریدگی

- رفع رنگ پریدگی مستلزم استفاده از روشناییهایی است . از روشناییهای مورد نیاز برای سنتز مواد غذایی (فتوسنتز) خیلی ضعیفترند . این روشناییها در حد یک وات در متر مربع در نور سرخ ، یا تقریباً ۲۰ وات در مترمربع (۲۰۰۰ لوکس) در نور طبیعی است .

طیف کنشی رفع رنگ‌پریدگی

- طیف کنشی رفع رنگ‌پریدگی (شکل ۳-۶) دارای دو اوج است : یکی در نور آبی و دیگری ، که مشخصتر است ، در نور سرخ دور (بین ۷۰۰ و ۷۵۰ نانومتر) .

حضور یک پدیونده نوری
باین اهمیت می شود.



شکل ۳ - ۶ طیف کنشی نور و اثر آن بر رشد لپه های گیاهک نور ندیده خردل سفید (برگرفته
از: Mohr, Wagner, ۱۹۶۶).

(ب) اثر روشنایی بر

اثرات روشنائی قوی

- (ب) اثرات روشنائی قوی :
- در مناطق خشک ، نور شدید آفتاب معمولاً از رشد گیاه می‌کاهد و حالت‌های خشکی پسندی را متناسب می‌سازد .
- برگ‌های اوکالیپتوس (درخت بی‌سایه) ، بر خلاف قاعده کلی ، در جهت پرتوهای نور قرار می‌گیرند .

■ موردی که فراوان دیده می‌شود عبارت است از کوتاهی قد گیاهان ارتفاعات بالا که بیشتر مربوط به نور شدید سرشار از پرتو فرابنفش و شرایط نه چندان مساعد برای رشد فعال است. شکل ۳-۷



شکل ۳- ۷ آزمایش بونیه: دسته‌هایی از گونه‌های مختلف را تا حد امکان به دو دسته یکسان تقسیم کرده دسته‌ای را در دشت و دسته دیگر را در کوهستان کاشته‌اند. بونه‌های گل مینا (*Leucanthemum vulgare*) که یکی (PL) از منطقه پاریس و دیگری (ML) از ارتفاع ۲۰۳۰ متری آلپ برداشت شده و هر دو با یک مقیاس رسم شده‌اند.

تفسیر این کوتاهی قد

- این کوتاهی قد (مانند آزمایش بونیه ، شکل ۳-۷) به صورتهای زیر تفسیر می شود :
- نور شدید موجب اکسایش نوری اکسین ، یعنی هورمون موثر در دراز شدن یاخته ها ، می گردد .
- نور شدید اگر ژیرلین ها را ، که برای رشد میانگره ها هورمونهای اساسی دیگری هستند تخریب نکنند از حساسیت عمل آنها می کاهد .
- نور شدید موجب افزایش مقدار اسید آبسیسیک می شود که بازدارنده رشد میانگرههاست .

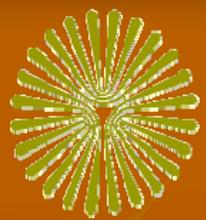
اثر تناوب نور (فتوپریودیسم)

- ج) اثر تناوب نور (فتوپریودیسم)
- - قطع دوره‌ای نور امکان تخلیهٔ فراورده‌های فتوسنتز را فراهم می‌سازد .
- - در بسیاری از گیاهان که فقط در روزهای بلند گل می‌دهند روزهای کوتاه میانگروه‌ها را کوتاه نگه می‌دارد .
- - بالاخره از آنجا که تناوب نوری در تشکیل گل اثر دارد ، به طور غیرمستقیم بر رشد رویشی نیز موثر است .

پایان فصل سوم



بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



فصل چهارم جنبشهای گیاهی

هدف آموزشی کلی

- هدف آموزشی کلی این گفتار عبارت است از : « آشنایی با جنبشهای مختلف گیاهان و نحوه عمل آنها ».

بعضی از اصول اساسی (قوانین یا اصول علمی)

- اکثر جنبشهای که درباره گیاهان مورد مطالعه قرار می گیرند به دو دسته تقسیم می شوند :
- جنبش سوگرایی (تروپیسرها) که در آن جهت تحریکات محیطی تعیین کننده مسیر حرکت است و دیگر جنبش تنجشی (ناستیک) که حرکت قسمتهای سطحی گیاه است و با تحریکات خارجی آغاز می شوند .

■ تغییر محیطی که موجب حرکت گیاهی (یا دیگر واکنشها) می شود یک محرک است .

■ این بخش که محرک را دریافت می کند پذیرنده یا رسپتور نام دارد . محرک «پیام» (سیگنال) نامیده می شود که سپس منجر به یک پاسخ جنبشی می گردد .

هر کدام از این جنبش‌ها طی ۳ مرحله صورت می‌گیرند :

- دریافت : چگونه يك گیاه یا بخشی از گیاه ، محرک‌های محیطی را که موجب پاسخ می‌شود کشف می‌کنند ؟
- انتقال پیام (ترارسانی)
- پاسخ

دو اصل کلی

■ دو اصل کلی درباره جنبش‌های سوگرایی و یا تنجشی در طی دو یا سه دهه اخیر مطرح شده است. این اصول عبارتند از:

■ اولاً مکانیسم‌های مشابه در یک گیاه غالباً موجب پاسخهای متفاوت می‌گردند.

■ ثانیاً: مکانیسم‌های متفاوت می‌توانند پاسخهای مشابهی را در اندام‌های مختلف و یا حتی همان اندام ایجاد نمایند.

جنبشهای ناستیک

- برگها و یا برگچه‌های برگهای مرکب ، غالباً جنبشهای ناستیکی را نشان می‌دهند . بطور کلی این جنبشها در اندام‌هایی روی می‌دهند که تقارن پشتی شکمی دارند .

هیپوناستی و اپی ناستی

- خمیدگی به طرف بالا هیپوناستی نامیده می شود مانند جوانه ای که به خواب می رود . در صورتی که خمیدگی به طرف پایین باشد اپی ناستی نامیده می شود مانند باز شدن غنچه گل .
- خمیدگیهای ناستیک بیشتر به علت وجود بالشتک در انتهای دمبرگ و پهنک برگچه ها ایجاد می شوند .
- به طور کلی جنبش های ناستیک بازگشت پذیرند .

نیکتی ناستی (شب تنجشی)

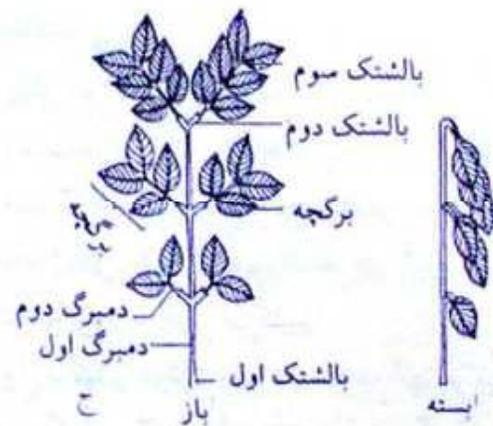
- نیکتی ناستی (شب تنجشی)
- درخت گل ابریشم ، گل حساس و درخت باران با داشتن برگهای مضاعف غالباً «حرکات خواب» را نشان می دهند (شکل ۴-۱) .



الف



ب



شکل ۴ - ۱ برگهای درخت ابریشم در موقعیت طبیعی روز (الف) و موقعیت مشخص خواب در شب (ب)؛ برگ درخت باران در موقعیت روز (ج) و شب (د).

یاخته‌های بالشتکی

- در مدت باز شدن برگها تعدادی یاخته متورم می‌شوند که یاخته‌های باز کننده یا «منبسط کننده» نامیده می‌شوند ، در صورتی که یاخته‌هایی که عمل جمع کردن را انجام می‌دهند «خم کننده» نامیده می‌شوند .

■ چه عاملی باعث می شود ، آب در بالشتک (پولونیوس) از یک سمت به سمت دیگر آن جریان یابد ؟

■ غلظت $k+$ در بالشتک گل ابریشم معمولاً بالاست و بسته شدن برگچه ها با افت $k+$ در یاخته های شکمی و جذب $k+$ توسط یاخته های پشتی همراه است .

■ همچنین تغییراتی موازی با تغییرات $k+$ در مورد $Cl-$

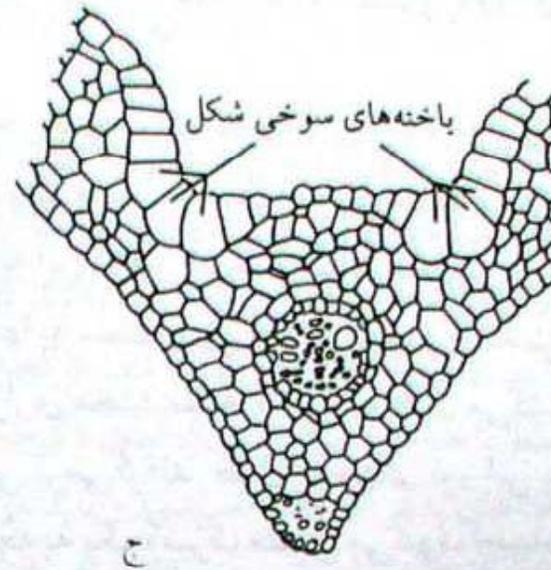
■ رخ می دهد .

■ همان‌طور که در باز و بسته شدن روزنه‌ها دیده می‌شود ، حرکت آب در گل حساس ، درخت ابریشم و درخت باران به دلیل واکنش نسبت به نیروی رانش اسمزی حاصل از انتقال یونی صورت می‌گیرد.

■ جالب است که نور در یاخته‌های باز کننده و جمع کننده (خم کننده) بطور معکوس عمل می‌کند.

هیدروناستی یا هیگروناستی

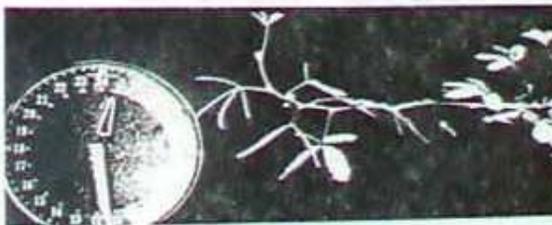
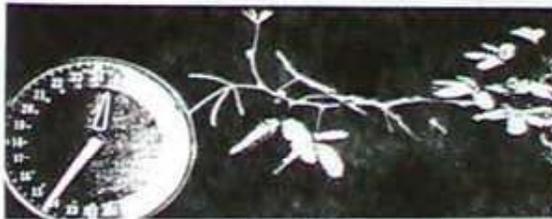
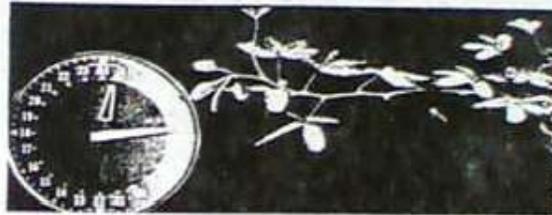
■ مانند نیکتی ناستی ، هیدروناستی شامل خم‌شدگی یا پیچ‌خوردگی برگ به طرف بالا می‌باشد ، با این تفاوت که در این جنبش (هیدروناستی) گیاه به جای واکنش در برابر نور نسبت به کمبود آب واکنش نشان می‌دهد. (شکل ۴-۲)



شکل ۴-۲ طرح ساده برگ (*Poa pratensis*) الف) در شرایط جمع شده و ب) در شرایط باز شده. ج) جزئیات برش بخشی از برگ که باخته‌های پیازی شکل را نشان می‌دهد. تغییرات در نورزسانس (تورگور) این باخته‌ها جمع شدن و باز شدن برگ را کنترل می‌کند (برگرفته از Anderson, Meyer، ۱۹۵۲).

سیئسموناستی (ناستی‌های لرزشی)

- ناستی‌های لرزشی یا سیئسموناستی (از واژه **Seismos** به معنای لرزش گرفته شده است.) توسط نوعی تحریکات خارجی عمل می‌کنند و در بعضی از گیاهان تیره باقلا در زیر تیره میموزه مانند گل حساس مشاهده می‌شود. شکل ۴-۳.



شکل ۳-۳ پاسخ گل حساس. اگر فقط نوک یکی از برگها را مثلاً به وسیله شعله تحریک کنیم. پس از ۱۲ ثانیه دمیرک همان برگ فرو افتاده و چند برگچه، با رفتن آب از ساخته‌های بالشک به قاعده دمیرک‌ها، خود را جمع می‌کنند. هنگامی که محرک در طول ساقه حرکت می‌کند، سایر برگها افتاده و برگچه‌های آنها جمع می‌شوند. این فرایند تا تصویر آخر ادامه می‌یابد (برگرفته از: Salisbury, ۱۹۹۲).

انتقال پیامها

- انتقال پیامها (سیگنال) در گل حساس سالها موضوع پژوهش بوده است. دلایلی بر وجود دو مکانیسم مجزا و مشخص، یکی الکتریکی و دیگری شیمیایی در دست است.
- سرعت بر حسب شدت شوک از ۱ تا ۳۰ میلیمتر در ثانیه تغییر می کند. در واقع دو انتقال وجود دارد، یکی سریع، که ممکن است نزدیک ۲ متر در دقیقه باشد و در برگ تحریک شده باقی بماند. دیگری کندتر (کمتر از ۵/۱۰ متر در دقیقه)، که می تواند در تمام گیاه منتشر شود.

■ به نظر می‌رسد که انتقال از نوع هورمونی باشد . انتقال تحریک با یک موج الکتریکی ، یعنی جابجایی یک پتانسیل عمل منفی از ۲۰ تا ۱۰۰ میلی‌ولت ، همراه است .

تورگورین فاکتور ریکا

- واکنش شیمیایی که برای اولین بار توسط یک دانشمند ایتالیایی به نام اوبالدوریکا گزارش شد ، نتیجه حرکت ماده‌ای در طول آوندهای چوبی به وسیله جریان تعرق می‌باشد . می‌توان ماده فعال را که قبلاً فاکتور ریکا نامیده می‌شد و اکنون به نام تورگورین شناخته شده است از یاخته‌های برگ پیچیده شده استخراج و به شاخه بریده شده اضافه کرد و سپس تاثیر آنرا اندازه‌گیری نمود .

تورگورین‌ها

- تورگورین‌ها : هورمون‌هایی که جنبش‌های ناستیک را کنترل می‌کنند :
- ثابت شده که دو عامل متناوب که به نام « عوامل حرکت دوره‌ای برگ » نامیده می‌شوند و با علامت (PLMFS) مشخص می‌شود در افاقیا شناخته شده .
- چند ترکیب با ساختمان‌های کاملاً مشابه نیز از عصاره گیاهان دیگر شناخته شده‌اند (جدول ۴-۱) .

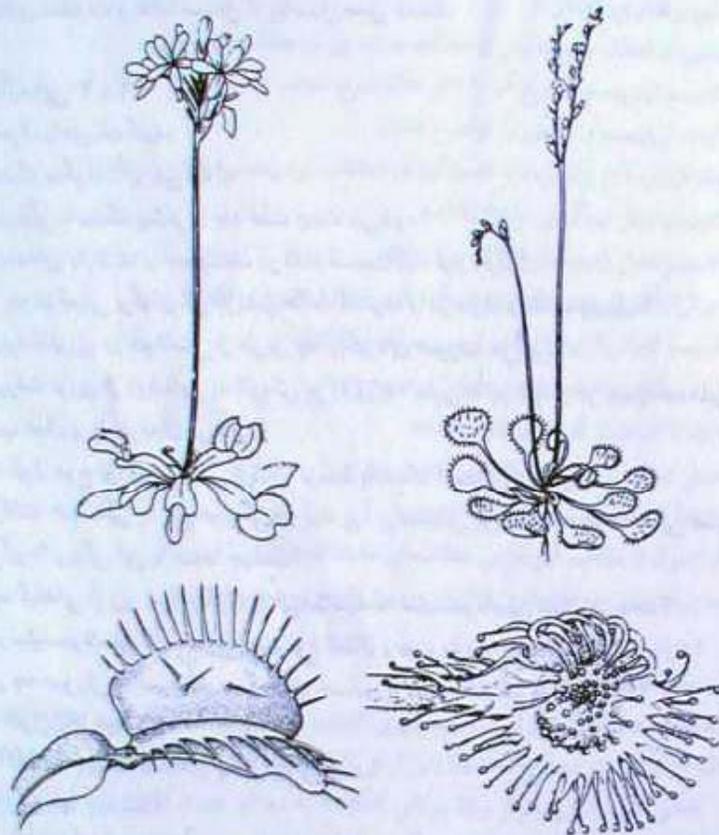
جدول ۴ - ۱ ساختار مولکولی چند نورگورین با حداقل غلظتی که اثر آن را ظاهر می سازد.

گلوکز	تورگورین	ساختار				غلظت کمینه لیتر/مول	
		R ¹	R ²	R ³	R ⁴		
	گالیک اسید	PLMF 1	CH ₂ OSO ₃ H	OH	OH	OH	۲,۳۳×۱۰ ^{-۷}
		PLMF 2	CH ₂ OSO ₃ H	OSO ₃ H	OH	OH	۱,۹۶×۱۰ ^{-۷}
		S-PLMF 2	CH ₂ OSO ₃ H	OH	OH	H	۲,۲۲×۱۰ ^{-۲}
		M-LMF 5	COOH	OH	OH	OH	۲,۷۵×۱۰ ^{-۲}
		PLMF-synth	CH ₂ OSO ₃ H	OH	H	H	۲,۵۱×۱۰ ^{-۳}
		LMF-synth	COOH	OH	H	H	۱,۵۷×۱۰ ^{-۳}

■ شیلدنکت پیشنهاد کرد که این ترکیبات رده جدیدی از هورمونهای گیاهی را تشکیل می دهند و آنها را « تورگورین » نامید . زیرا این هورمونها روی تورژسانس یاخته های بالشتکی عمل می کنند .

تیگموناستی (ناستی‌های بر خوردی)

- به عنوان مثال گیاه حشره‌خوار دیونه را نام می‌بریم . در دیونه سرعت انتقال تحریک کرکها (۲۰ میلیمتر در ثانیه) به لوبهای برگ‌گی و وجود پتانسیل عمل ، انتشاری از نوع الکتریکی را ، القا می‌کند .
- مثالی دیگر دروزراها را نام می‌بریم (شکل ۴-۴) .

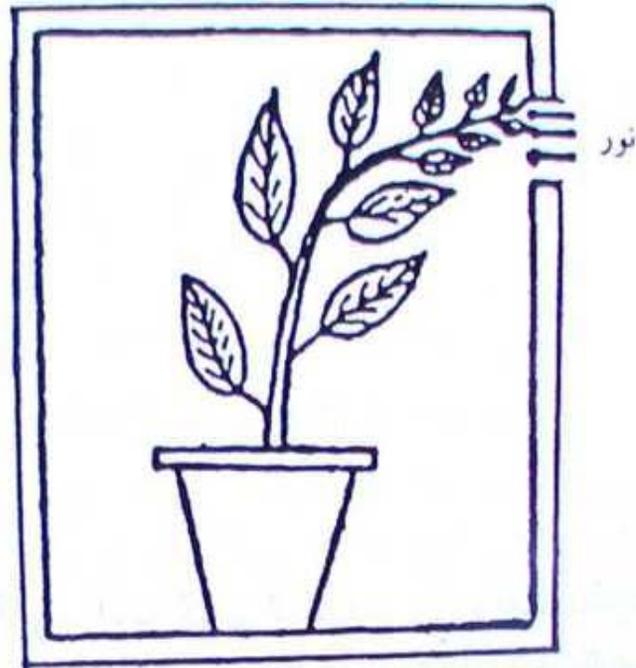


شکل ۴ - گیاهان گوشتخوار. سمت چپ: دیونه (*Dionaea muscipula*) (گیاه کامل: $\frac{1}{4}$ نا $\frac{1}{4}$ اندازه طبیعی) سمت راست: «درروزراه» (*Drosera rotundifolia*) (گیاه کامل، اندازه طبیعی). در مورد جزئیات شکل، قسمتی از پهنک تحریک شده که بر اثر آن زایندهای حساس خم شده‌اند (شکل گیاهان کامل برگرفته از: آمبرژه، ۱۹۶۰؛ جزئیات شکل از فاروین، ۱۸۷۷).

- تروپيسما (گرايشها):
- تروپيسما ، واکنش‌هاي سوگرابي يا سمتگيري اندامها در برابر ناهمسانگري محيط است .
- بطور كلي تروپيسم از واژه يوناني Tropos به معنای جهت گرفته شده .
- در ناستي‌ها خميدگي اندامها و سمتگيري آنها نه به وسيله ناهمسانگري محيط ، بلکه به وسيله ساختار تشریحي وسايل نگاه دارنده تعادل مشخص مي‌گردند .

فتوتروپیسم (نور گرایی)

- وقتی به گیاهی در حال رشد از يك طرف نور داده شود به آن جهت متمایل می‌گردد
- (شکل 4-5).



شکل ۲- ۵ جنبش فتوتروپسمی هنگام رشد یک گیاه در محفظه‌ای تاریک با سوراخی در سمت راست که نور از آن وارد می‌شود.

■ ونت این مسئله را به این صورت تعبیر کرد که فتوتروپیسم به علت گرادیان یک جانبه اوکسین است . مقدار زیادتر اوکسین در بخش سایه ، موجب رشد طولی یاخته‌ها می‌شود و این اساس تئوری کلودنی - ونت بود که در سال ۱۹۳۷ به وسیله وائاندتیمن عنوان شد و این عقیده تا به امروز پابرجاست (پیکارد ۱۹۸۵) .

■ محققین مختلف نشان دادند که در اندام خمیده شده یک
گرادینان یک جانبه از مهار کننده یا مهارکنندگان رشد نسبت به
اکسین تحریک کننده رشد یعنی ایندول ۳ استیک اسید (IAA)
(وجود دارد .

نتیجه آزمایشات

- نتیجه آزمایشات به شرح زیر است :
- توزیع فعالیت اکسین منتشره در راس کولئوپتیل تحریک شده بوسیله نور توسط آزمون خمیدگی جو دو سر محاسبه شد . مقدار اکسین منتشره از نیمه روشن ۸۸٪ مقدار اکسین موجود در سایه است . (جدول ۴-۲)
- توزیع IAA منتشره از راس کولئوپتیل تحریک شده بوسیله نور توسط روشهای فیزیکیوشیمیایی مشخص شد . (جدول ۴-۲)

■ توزیع مهار کنندگان رشد قابل انتشار :

■ حداقل دو مهار کننده بدست آمد . این دو مهار کننده های شناسایی نشده اند ولی به واسطه رفتار کروماتوگرافیکی آنها مشخص است که از اسید آبسی سیک متفاوتند .

جدول ۴ - ۲

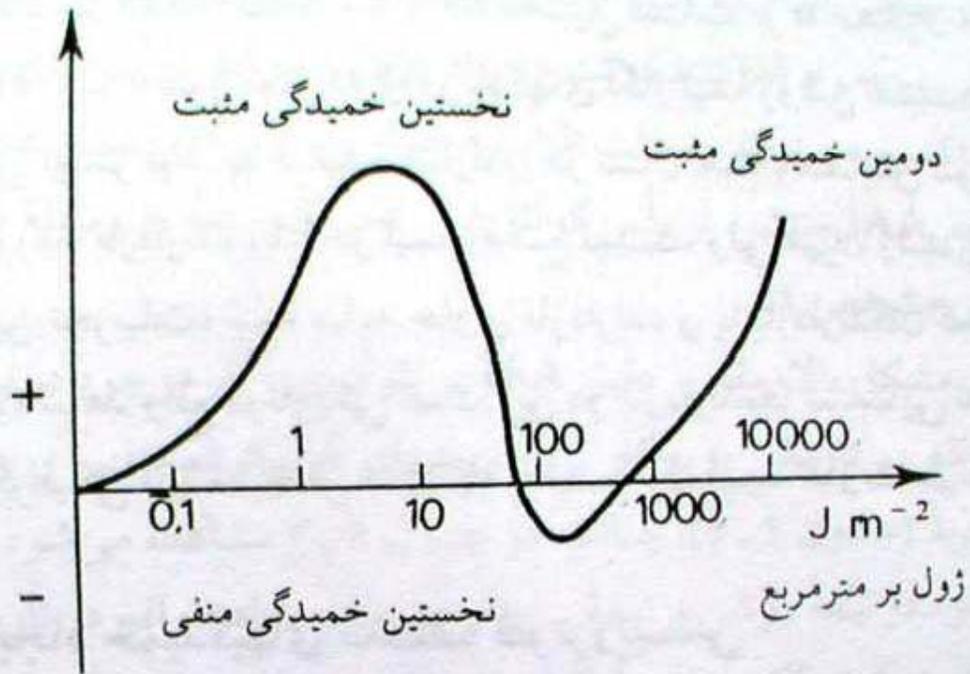
شاهد	نیمه واقع در بخش سایه	نیمه واقع در روشن	
92.9 ± 5.5	101.1 ± 7.8	37.7 ± 3.4	(نیمه رأس / IAA (pg
۵۰	۵۴	۲۱	فعالیت نسبی
۵۰	۵۷	۲۷	همان مسئله در اندازه گیری
			ونت ۱۹۲۸
232 ± 19	250 ± 26	269 ± 18	(نیمه رأس / IAA (pg
۵۰	۵۴	۵۸	مقادیر نسبی %
۲۴۵	۲۴۷	۶۹۵	نسبت آزمون زیستی

انرژی لازم ، جهت ایجاد خمیدگی‌های مختلف فتوتروپیسمی

- انرژی مورد نیاز بسیار ضعیف است . این انرژی برابر است با حاصل ضرب روشنایی در مدت تابش نور . این حاصل ضرب ، چنانکه مقادیر جدول ۴-۳ نشان می‌دهند ، تا حد زیادی ثابت است . (جدول ۴-۳) .
- اگر با روشنایی قویتر عمل کنند ، واکنش کاهش می‌یابد (شکل ۴-۶) سپس برعکس می‌شود .

جدول ۳ - ۴ کمترین انرژی مورد نیاز در خمیدگی فتونروپسمی کولنوپتیل بولاف (برگرفته از: Blaauw, ۱۹۰۹)

انرژی لازم (لوکس در ثانیه)	مدت تابش نور	روشنایی برحسب لوکس
۲۲	۴ دقیقه	۰٫۰۹
۲۲	۴ ثانیه	۵٫۵
۲۲	۱۰ ساعت	۰٫۰۰۰۰۶
۲۶	۱۰۰۰ ثانیه	۲۶۵۰۰



شکل ۴ - ۶ معکوس شدن فتوتروپیزم کولتوپتیل.

مکانیسم‌ها

- در مورد چگونگی انتقال هورمون آنچه مسلم است این است که اکسین بین یاخته‌های اپیدرمی و یاخته‌های لایه داخلی انتقال می‌یابد .
- نتیجه کلی آزمایشات مختلف در سالهای اخیر به این صورت خلاصه می‌شود : نور می‌تواند بر روی جهت‌گیری میکروتوبولها اثر داشته باشد . مقادیر اکسین وابسته به تغییرات نوری است و نور از طریق تغییرات مقدار اکسین بر میکروتوبولها موثر است .

■ طیف کنشی (شکل ۴-۷) نشان می‌دهد که رنگیزه‌ای که منحصراً انرژی نوری را در آبی و طول موجهای کوتاهتر (بنفش و فرابنفش) می‌گیرد، رنگیزه زرد یا نارنجی است.

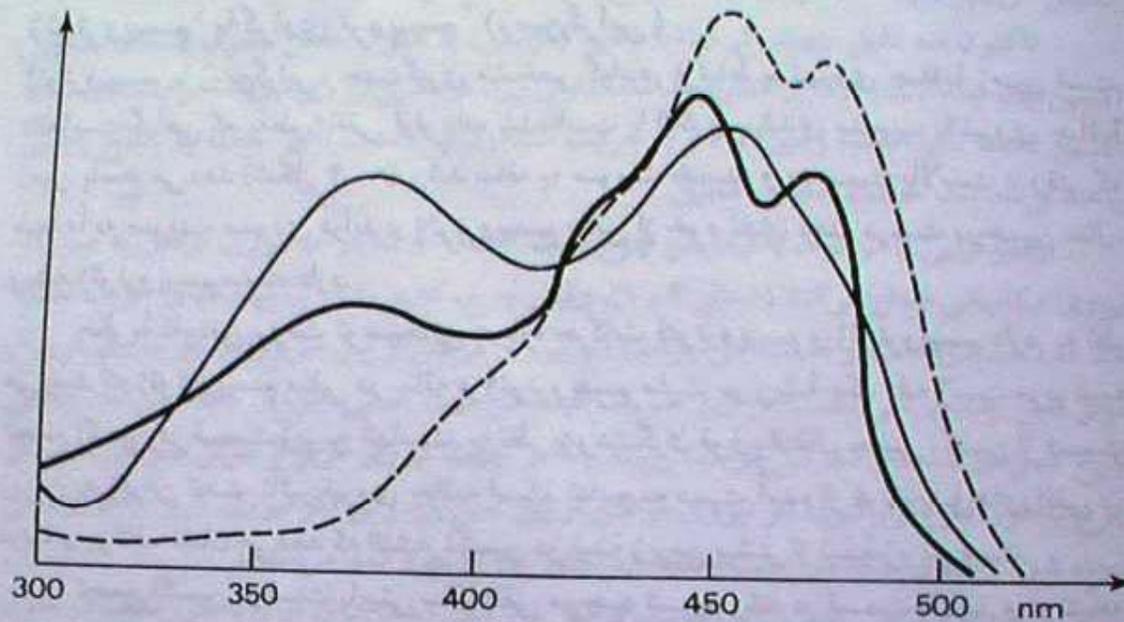
■ بین رنگیزه‌های شناخته شده، دو رنگیزه قادرند در این امر دخالت کنند که عبارتند از:

■ ریوفلاوین

■ بتاکاروتن

■ امروزه تمایل بر این است که برای ریوفلاوین چنین انتخابی صورت گیرد.

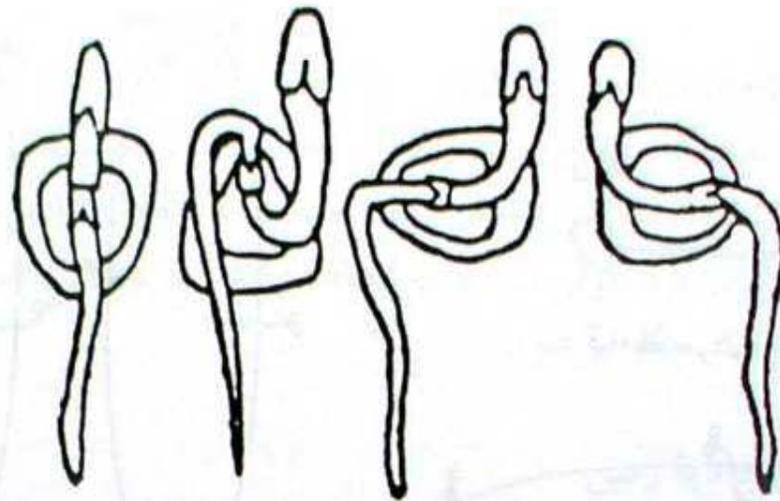
■ بدین سان فیتوکروم رنگیزه مسئول نیست.



شکل ۴ - ۷ طیف کنشی نخستین خمیدگی کولتوئیدیل یولاف. خط نازک، طیف جذبی ریبوفلاوین و نقطه چین، طیف جذبی بتاکاروتن است. واحدها تخمینی هستند (برگرفته از: Curry, ۱۹۶۹).

ژئوتروپیسم (گراوی تروپیسم)

- ژئوتروپیسم یا زمین‌گرایی جهت‌گیری مشخص گیاه در ارتباط با نیروی جاذبه است (شکل ۴-۸).
- نظریه کلودنی - ونت توضیحاتی راجع به حرکات فتوتروپیسم و ژئوتروپیسم دارد.



شکل ۴ - ۸ دانه رُست ذرت که در آن ریشه به طرف خاک و ساقه به طرف بالا در حال رشد است. مانند فتوتروپیسم، پاسخ ژئوتروپیکی نیز تحت کنترل توزیع نامساوی اکسین است. البته در اینجا نیروی جاذبه زمین به جای نور عامل مؤثر در توزیع اکسین است.

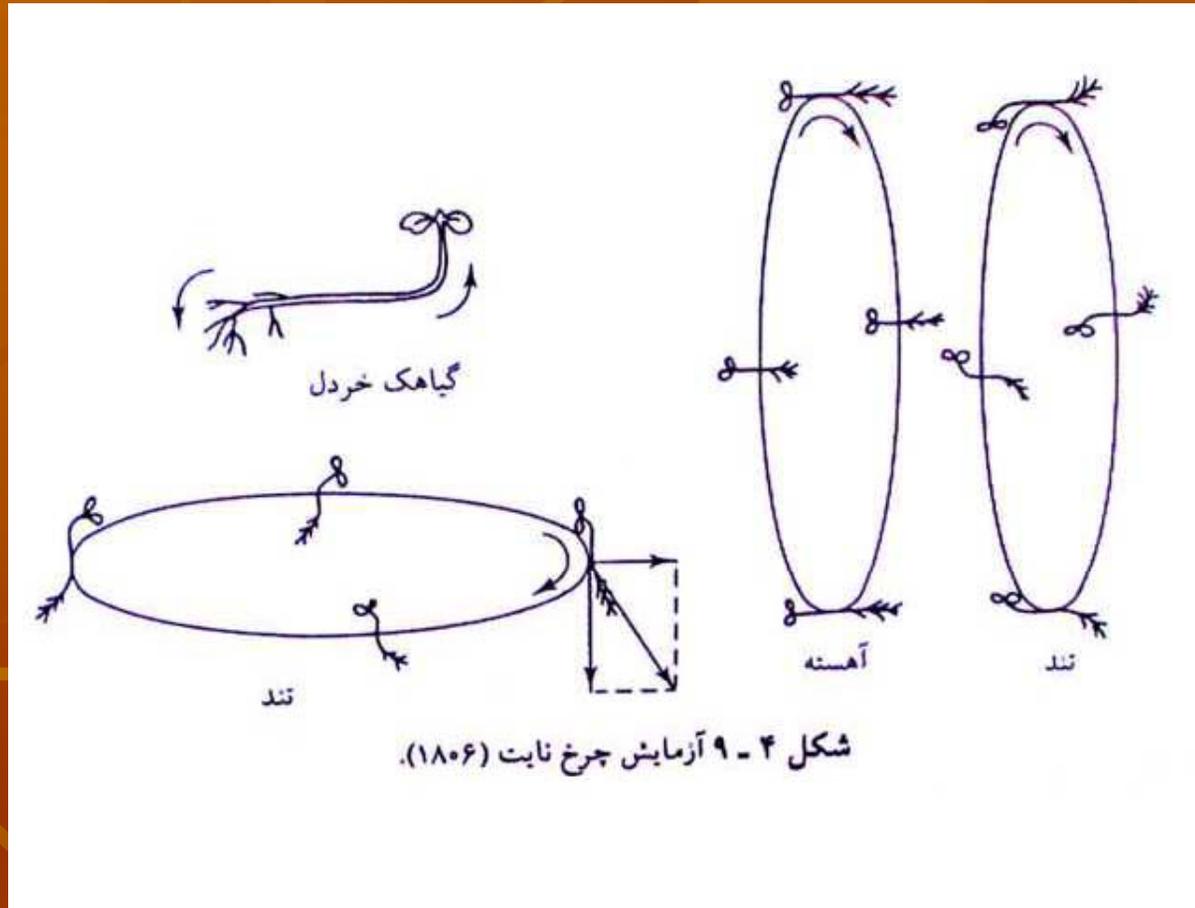
■ تجمع اکسین در قسمت تحتانی ساقه افقی موجب تسریع رشد در قسمت بالایی و در نتیجه خم شدن ساقه به سمت بالا می‌گردد. از طرف دیگر ریشه افقی ژئوتروپیسم مثبت را به علت تجمع اکسین در سمت پایین نشان می‌دهد. توضیح داده‌اند که ریشه در مقابل اکسین نسبت به ساقه بسیار حساس‌تر است و تجمع IAA از طویل شدن یاخته‌های ریشه جلوگیری به عمل می‌آورد.

سه دلیل جهت اثر جاذبه زمین

- تاکنون سه دلیل جهت اثر جاذبه زمین (گرانش) به عنوان عامل محرک انتقال جانبی اکسین بیان شده است . اول عکس العمل یک ماده دارای وزن در مقابل نیروی جاذبه است . دوم انتقال فعال اکسین تحت تاثیر جاذبه زمین و سوم استاتولیتها تحت تاثیر جاذبه به سطح تحتانی یاخته حرکت کرده و حرکت جانبی اکسین را تحریک می کنند .

آزمایش چرخ نایت

- زمین‌گرایی را می‌توان با آزمایش چرخ نایت نشان داد (شکل ۴-۹).
- کلینوستاها دستگاههایی هستند که با مکانیسم ساعت کار می‌کنند و معمولاً دو نوع حرکت را ممکن می‌سازند.
- در مورد ریشه‌ها که بهتر مطالعه شده‌اند تعیین کرده‌اند که بافت حساس همان بافت کلاهک است.



پذیرش اثر جاذبه

■ استاتولیتها یعنی دانه‌های کروی نشاسته در یاخته‌های ویژه‌ای به نام استاتوسیت (حدود ۲۵ عدد در هر یاخته) قرار دارند . استاتولیتها کلاهک و بافت دور آوندی ساقه‌ها فراوان‌اند . این دانه‌ها در سیتوپلاسم متحرک بوده و بر روی دیواره زیرین رسوب می‌کنند .

■ نظریهٔ هابرلانت و نه‌مک در مورد پذیرندهٔ اثر جاذبهٔ زمین
یعنی استاتولیتها به دلایل زیر قابل قبول‌تر باشد :

■ انتشار این استاتولیتها در مناطق پذیرندهٔ اثر جاذبه یعنی

کلاهک ریشه‌ها ، نوک کولئوپتیل‌ها ، برگهای جوان ،
پارانشیم دور آوندی ساقه‌ها و غیره است .

■ با پیش تیمار مناسب مانند سرما یا ژیرلین و کم کردن مقدار امیلوپلاست حساسیت به اثر جاذبه زمین کاهش می‌یابد .

■ سرعت ته‌نشین شدن استاتولیتها در سیتوپلاسم بسیار ضعیف است .

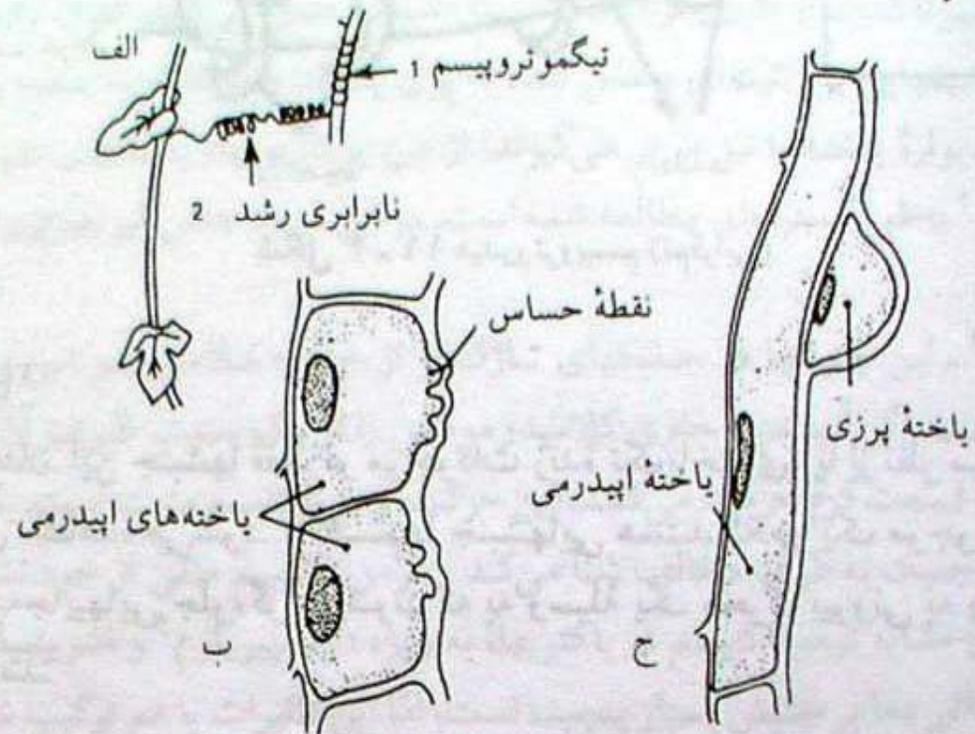
■ قبلاً تصور می کردند که استاتولیتها با فشار آوردن به دیوارهٔ زیرین یاخته‌ها عمل می کنند ولی امروزه اثر استاتولیتها به این صورت قابل قبول نیست . بیشتر احتمال می دهند که استاتولیتها از طریق فشار آوردن بر روی غشاهای شبکهٔ آندوپلاسمی عمل کنند .

تیگموتروپیسم (تماس گرایی)

- تیگموتروپیسم (که هاپتوتروپیسم نیز نامیده می‌شود) حرکت رشدی است که به صورت خمیدگی در پاسخ به تحریک در اثر برخورد یا مالش ایجاد می‌شود.
- این حرکت کاملاً در گل ساعتی قابل مشاهده است.

■ به نظر می‌رسد در مورد پیچک ، دریافت اثر برخورد نتیجه عمل تشکیلات تخصیص یافته‌ای باشد . مکان دریافت تماس به حفره‌های لامسه‌ای خاصی مثلاً در گیاهان تیره کدو نسبت داده می‌شود . در این محلها پروتوپلاسم به سطح منتقل شده و به آسانی توسط تماس با یک جسم جامد تحریک می‌شود .

■ نقاط حساس دریافت کننده تحریک در کدوئیان به صورت پرزهای حساس و یا کرکهای کوتاه بنام پونکتواسیون می‌باشد (شکل ۴-۱۰) .

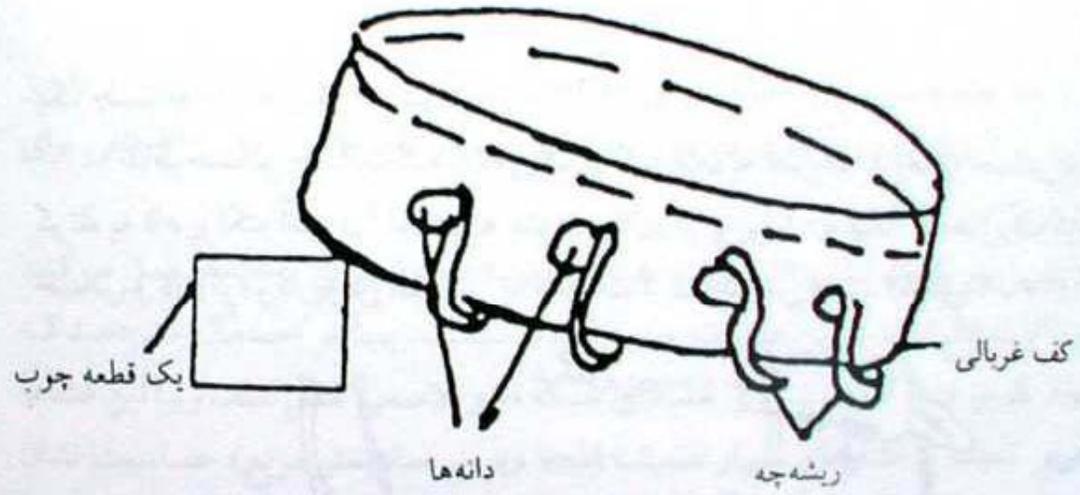


شکل ۴ - ۱۰ پیچکها. الف، دو زمان تشکیل پیچک. ب، نقاط حساس به تماس در گیاهی به نام *Bryonia dioica* (از تیره کدو). ج، پرزهای حساس به تماس در گیاهی به نام *Eccremocarpus scaber* (ب و ج برگرفته از: Tronchet، ۱۹۶۰).

هیدروترپسیم (نم‌گرایی)

■ جنبش گیاه را ناشی از تغییرات رطوبت هیدروترپسیم می‌گویند .

■ گیاهان هیگروتروپ مثبت هستند . (شکل 4-11)



شکل ۴- ۱۱ هیدرو تروپیسیم (نم‌گرایی).

تاکتیسم‌ها

- تاکتیسم‌ها جنبشهایی هستند که در یک موجود زندهٔ کامل به صورت جابجاییهایی جلوه‌گر می‌شوند که به وسیلهٔ یک محرک خارجی به وجود می‌آیند و جهت می‌یابند.

شیمیو تاکتیسیم

- این نوع حرکت در باکتریها و گامتهای متحرک دیده می شود .
انواع مختلف اسپزما توزوئید توسط اسید مالیک آرگن جذب می شود .

ترموتاکتیسم

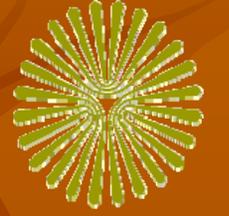
- این جنبشها در جلبکهای تازکدار از جمله کلامیدوموناس ،
ولوکس مشاهده شده است.
- پاسخهای مشابه ترموتاکتیسم در باکتریها ، بخصوص در
اسپیریلوم و اشیشیاکولی نشان داده شده است.
- تاثیر دما بر جنبش بسیار پیچیده است .

پایان
فصل
چهارم



بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِیْمِ

فصل پنجم
اکسین



پیشگفتار

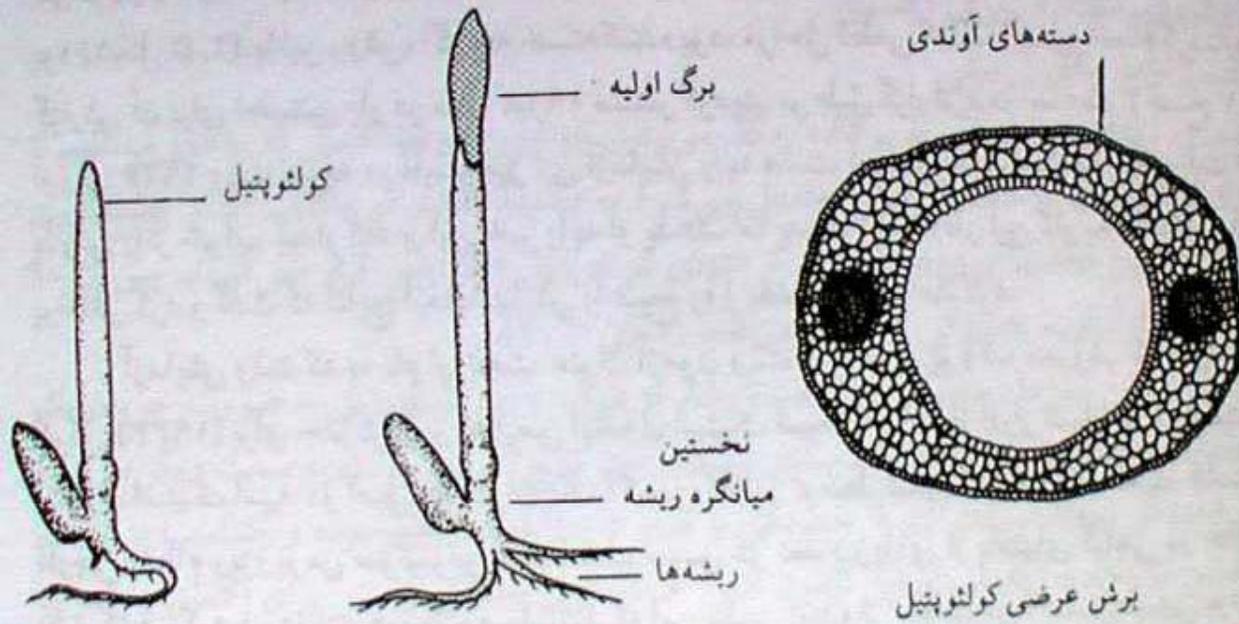
■ امروزه پنج گروه اصلی تنظیم کننده رشد تشخیص داده شده است که عبارتند از اکسین ها و ژیلبرلین ها که افزایش طول یاخته‌ای را تحریک می کنند، سیتوکینین ها که در تقسیم یاخته‌ای دخالت دارند، اتیلن هورمون گازی که بر روی رشد متساوی‌القطر ساقه‌ها و ریشه‌ها تاثیر دارد و بازدارنده‌های رشد که بین آنها اسید آبسی سیک نقش مرکزی را ایفا می کند.

هدف آموزشی کلی این گفتار

- هدف آموزشی کلی این گفتار عبارت است از :
- « آشنایی با تاریخچه کشف اکسین ، آموختن روشهای اندازه گیری اکسین ، شناخت ماهیت شیمیایی و بیوسنتز آن ، محل سنتز و نحوه انتقال اکسین و بالاخره تجزیه آن »

تاریخچه کشف اکسین

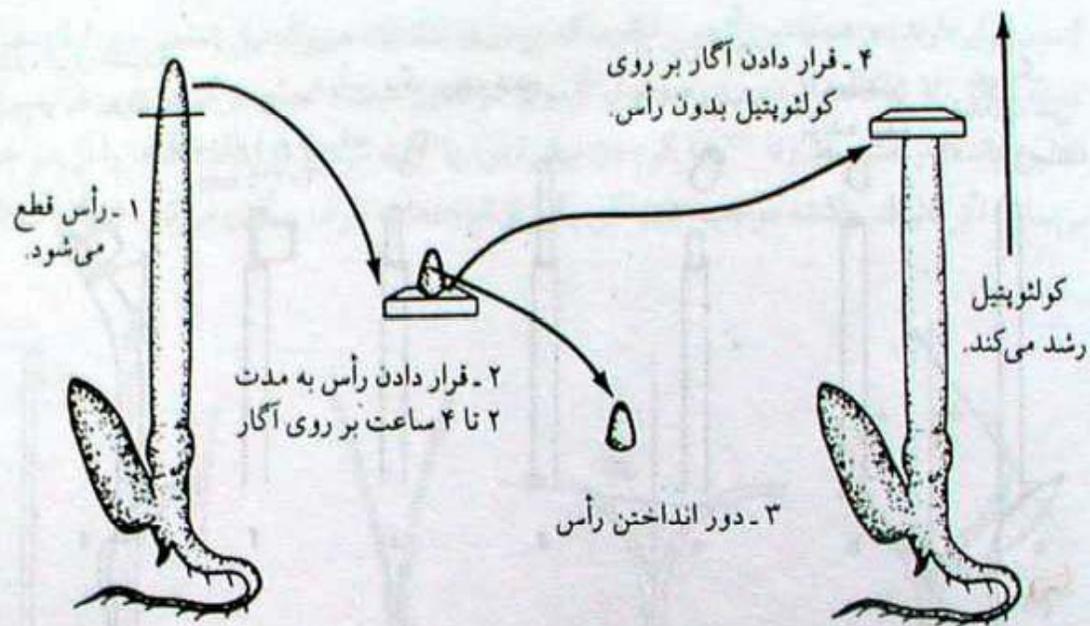
- اکسین‌ها اولین نوع از هورمون‌های گیاهی بودند که کشف شدند.
- واژه اکسین از کلمه یونانی **Auxein** به معنی **رشد کردن** مشتق شده است .
- کشف نهایی اکسین در سالهای ۱۹۲۶ تا ۱۹۲۸ توسط یک دانشجوی جوان آلمانی در او ترخت بنام فریتس ونت انجام گرفت.
- موضوع مورد علاقه ونت کولتوپتیل یولاف (جود و سر) بود. (شکل ۵-۱)



شکل ۵ - ۱ کولتوبتیل بولاف.

■ کولئوپتیل یک استوانه توخالی است که اپی کوتیل (محور بالای لپه) را می پوشاند و به محور دانه رست در اولین گره متصل است .

■ اساس طرح آزمایش ونت واقعاً ساده بود . (شکل ۵-۲) .



شکل ۵ - ۲ اساس آزمایش ونت که او را به کشف قطعی اکسین راهنمایی کرد. (برگرفته از: Galston, Bonner, ۱۹۵۲).

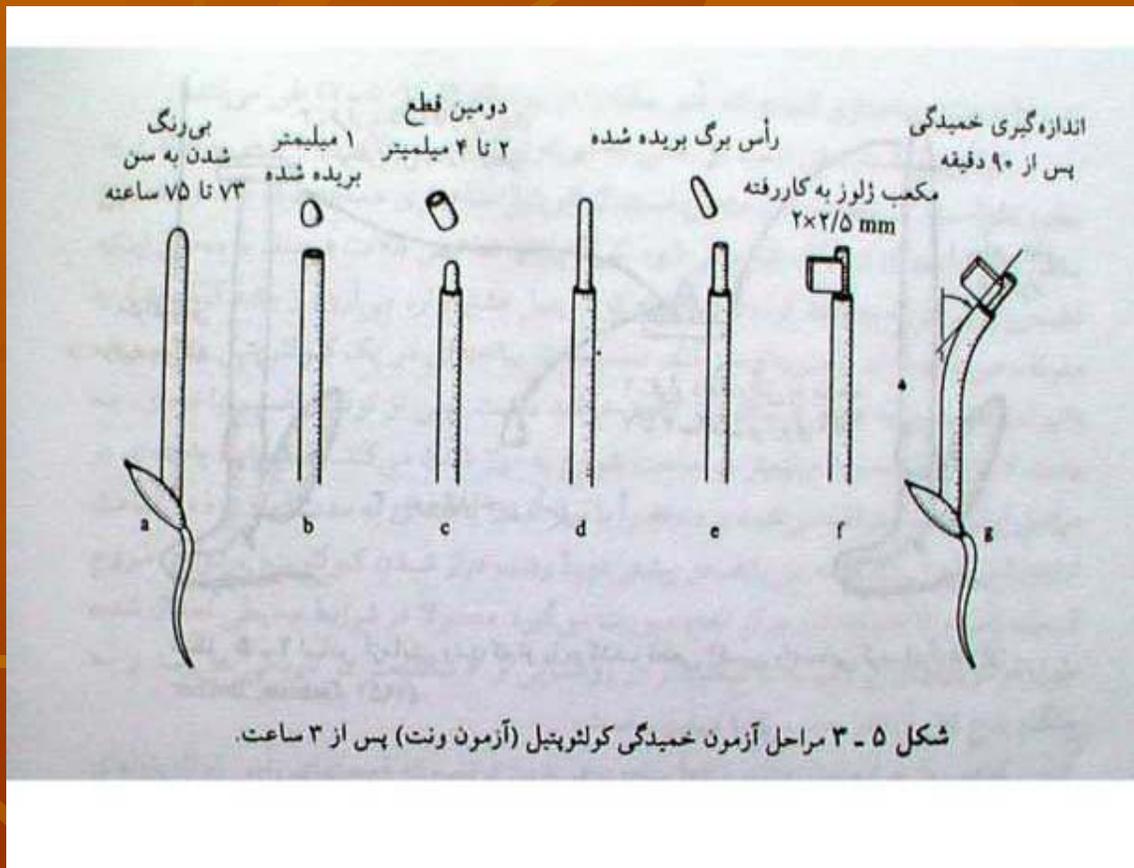
■ آزمایش ونت که به نام او تحت عنوان آزمون ونت یا آزمون یولاف معروف شد، توسط کوگل (۱۹۳۳) برای جدا کردن و تخلیص اندول استیک اسید (IAA) از ادرار انسان بکار رفت .

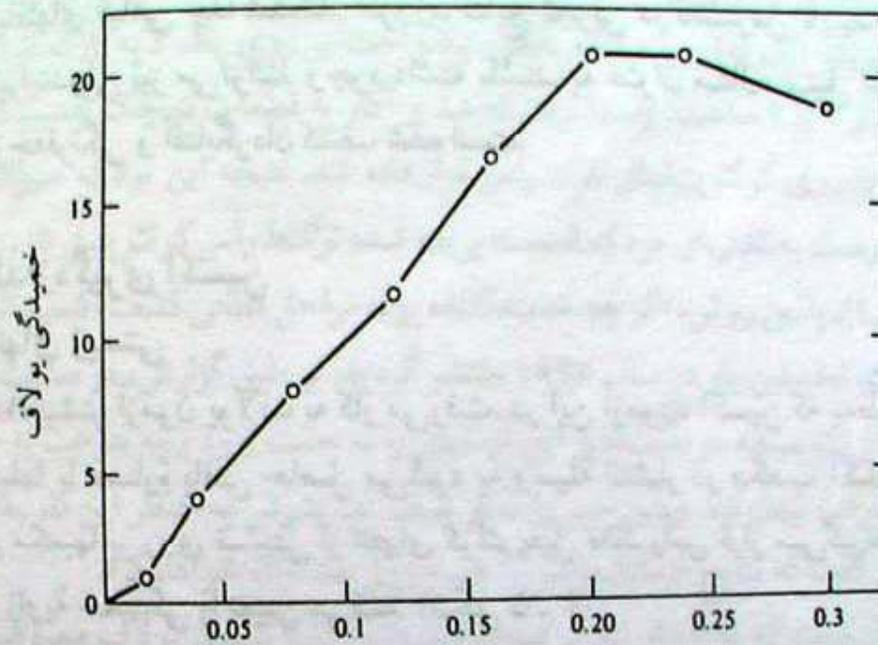
■ اندول استیک اسید در اصل به عنوان یک اکسین کاذب توسط تیمن (۱۹۳۵) در محیط کشت قارچی بنام ریزوپوس سوئینوس جدا گردید.

■ مسلم شد که این مشتق اندولیک مهمترین اکسین طبیعی بوده است. امروزه نتایج تجربی در دسترس تایید می کنند که اکسین های غیر اندولی نیز می تواند وجود داشته باشند .

روشهای اندازه گیری اکسین

- الف) آزمونهای زیستی (شکل ۳-۵):
- این آزمون هنوز حساس ترین سنجش زیستی برای اکسین محسوب می شود . در آزمون خمیدگی یولاف پاسخ به صورت خطی متناسب با غلظت اکسین است (تا حدود ۲/۰ ppm) (شکل ۴-۵) .



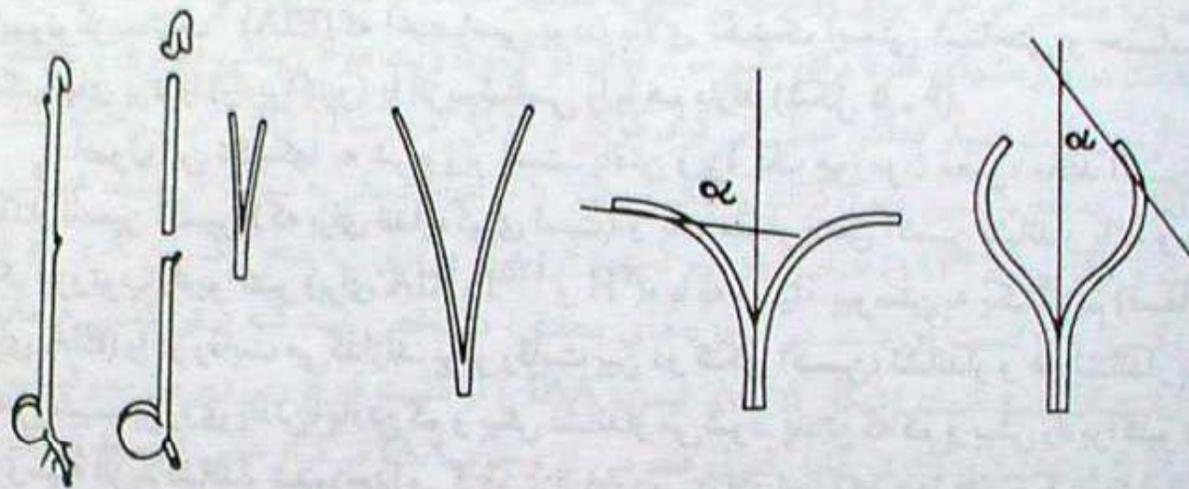


شکل ۴-۵ منحنی نشان دهنده پاسخ به غلظت برای آزمون خمیدگی کولثوپتیل بولاف که نشانگر وجود نسبت مستقیم بین درجه خمیدگی و غلظت اکسین تا حدود ۰.۲ میلیگرم در لیتر است (برگرفته از: Leopold، ۱۹۵۵).

آزمونهای زیست‌شناختی دیگر

■ از آزمونهای زیست‌شناختی دیگر آزمون گندم بونر است

■ آزمون دیگر آزمون نخود است که بر روی قطعات هیپوکوتیل (محور زیر لپه) نخود که شکل V شکافته شده و در محلول آزمون غوطه ور است انجام می‌شود (شکل ۵-۵).



شکل ۵ - ۵ آزمون نخود.

(ب) آزمونهای شیمیایی و بیوشیمیایی

- آزمون سالکووسکی، که با رنگ صورتی کم‌رنگ ایجاد می‌شود.
- این آزمون ۱۰۰ مرتبه نسبت به آزمون ونت حساسیت کمتری دارد.

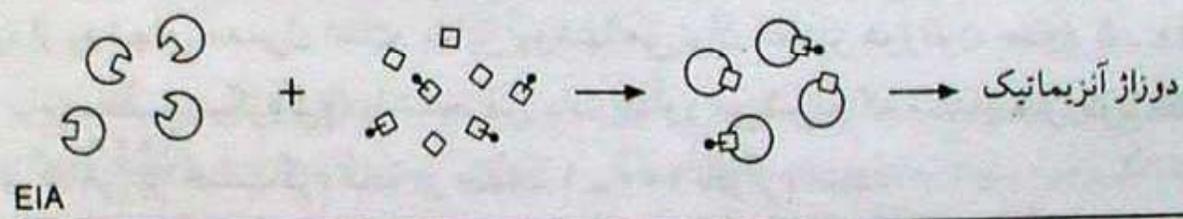
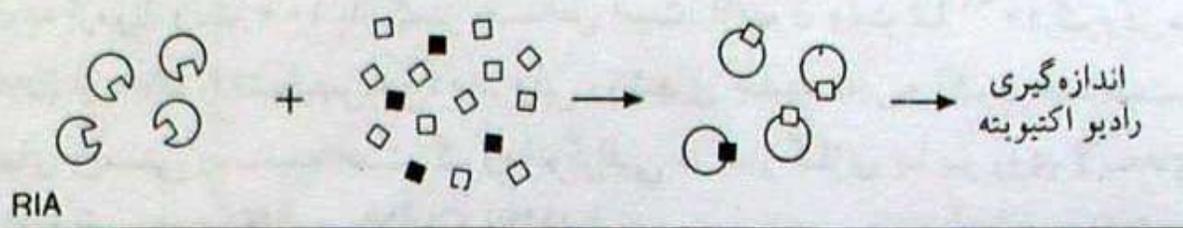
برخی از روشهای معمول

- کروماتوگرافی در فاز گازی یا بر روی لایه‌های نازک ،
کروماتوگرافی مایع با کارائی بالا (HPLC)، اسپکتروفتومتری
جرم ، اسپکترو فلئورومتری و غیره از روشهای معمول
است.

روشهای ایمنی شناسی

- اخیراً روشهای ایمنی شناسی توسعه یافته دو نوع تکنیک بکار می رود : رادیوایمنولوژیک (RIA) و ایمنوآنزیماتیک (EIA) که در آنها اختصاصی بودن بالای تکنیک ایمنی شناختی و حساسیت تکنیکهای رادیواکتیو یا آنزیم شناسی را با هم دارند (شکل ۵-۶).

پادتن C هورمونی که باید اندازه گیری شود \square هورمون نشاندار (راديو اکتیو) \blacksquare آنزیم \rightarrow



شکل ۵ - ۶ اصول تکنیک اندازه گیری ایمنی شناسی. هورمونی که باید اندازه گیری شود با همان هورمون که به وسیله یک ایزوتوپ راديو اکتیو (RIA) و یا به وسیله یک آنزیم (EIA) نشاندار شده در رقابت گذاشته می شود. نشاندار شدن پادتن تابع کاهش مقدار هورمون مورد اندازه گیری است.

جداسازی اولیه IAA

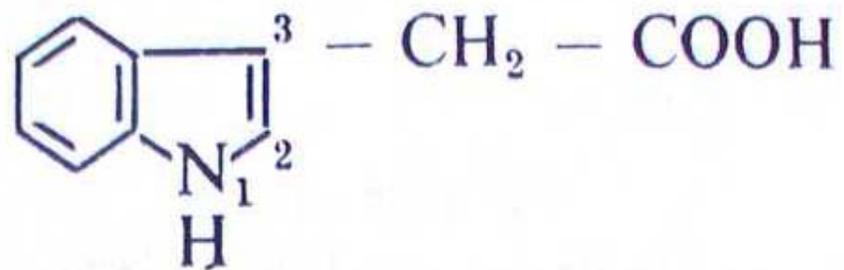
- اولین تلاشهای جداسازی اکسین از کولتوپتیل یولاف حتی با بافتهای گیاهی به مقدار کافی به منظور تجزیه شیمیایی موفق نبوده است.

■ کوگل و هاژن اسمیت (۱۹۳۱) در اوترخت هلند یک ماده فعال بنام «اکسین A» (اگزانتريولیک اسید) را از ادرار انسان بدست آوردند. هاژن اسمیت و ارگزلین (۱۹۳۴) ادرار را دوباره تجزیه کردند و موادی بنام

«اکسین A,B» + هتروکسین

■ بدست آوردند (شکل ۵-۷).

■ اولین گزارش قابل قبول عمومی از وجود IAA در گیاه عالی توسط هاژن اسمیت و همکاران او در ۱۹۴۶ منتشر گردید.

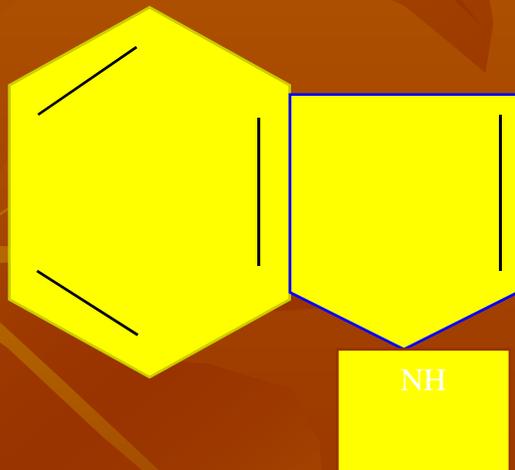


شکل ۵-۷ فرمول ساختاری ایندول - ۳ - استیک اسید.

بیوسنتز اکسین

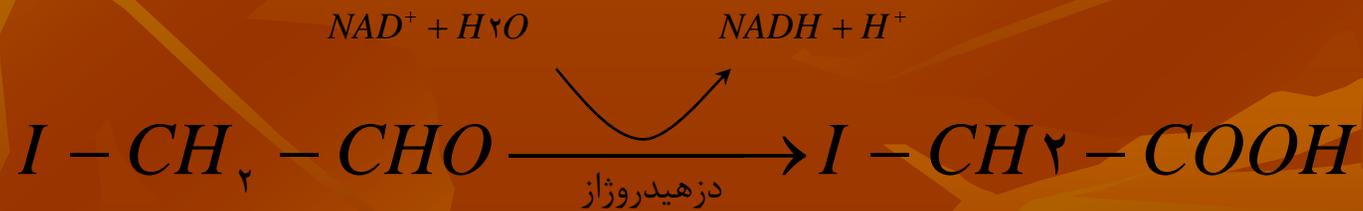
- با توجه به تشابه ساختار مولکولی اکسین به اسید آمینه تریپتوفان، این اسید آمینه به عنوان پیش ساز اکسین (IAA) گیاهان در نظر گرفته می شود.
- مسیرهای بیوسنتزی که مشخص شده اند در شکل ۵-۸ نشان داده می شود.

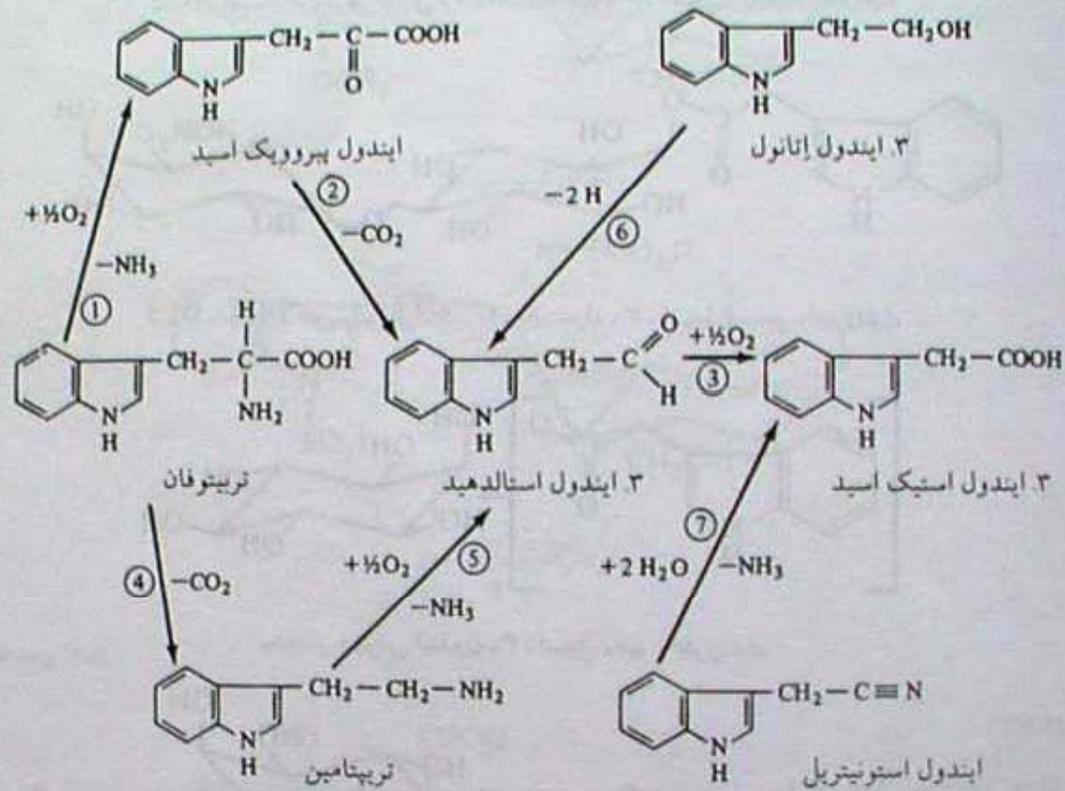
ساختار مولکولی اسید آمینه تریتوفان



■ مراحل تبدیل تریپتوفان به ایندول استیک اسید به صورت زیر است (برای سهولت بجای هسته ایندولی علامت I بکار رفته است):

تریپتوفان





شکل ۵ - ۸ مسیر بیوسنتز اکسین. آنزیمها: ۱، تریپتوفان ترانس آمیناز ۲، ایندول پیرووات دکربوکسیلاز ۳، ایندول استالدهید اکسیداز یا دهیدروژناز ۴، تریپتوفان دکربوکسیلاز ۵ آمین اکسیداز ۶، ایندول اتانول اکسیداز ۷، نیتریلاز.

■ دومین مسیر اصلی و مهم شامل یک دکربوکسیلاسیون ابتدایی تریپتوفان به شکل تریپتامین است .

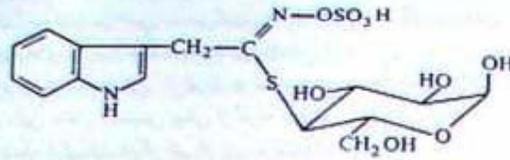
اکسین آزاد و پیوسته

- اکسین طبیعی ایندول استیک اسید (IAA) در بافت‌های گیاهی به شکل‌های مختلف شیمیایی موجود است. اکسین آزاد آن اکسینی است که به راحتی قابل استخراج باشد، در حالیکه اکسین پیوسته آن اکسینی است که می‌توان آنرا با قرار دادن در معرض آنزیمولیز، هیدرولیز یا اتولیز بدست آورد.

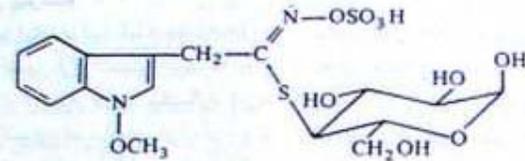
■ اکسین آزاد شکلی از هورمون است که به راحتی در رشد مصرف می شود.

■ اکسین پیوسته به اشکال مختلف وجود دارد. (شکل ۵-۹).

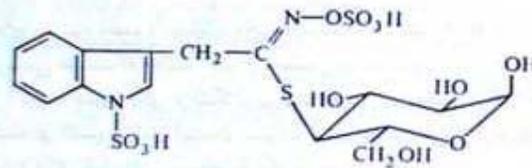
نیوگلوکوریندها



گلوکوبراسیچین

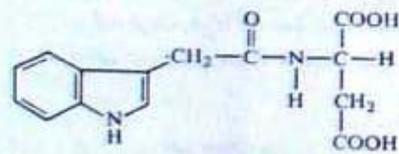


متیل گلوکوبراسیچین

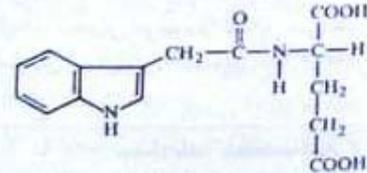


سولفولوبوسین

IAA پیندها



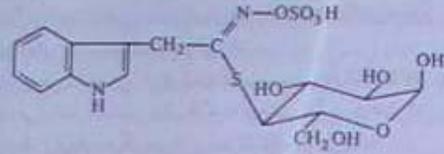
ایندول استیل گلونامات



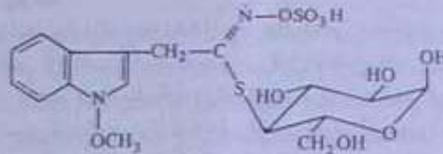
ایندول استیل آسپارات

ادامه شکل ۹-۵ اکسینهای پیوسته

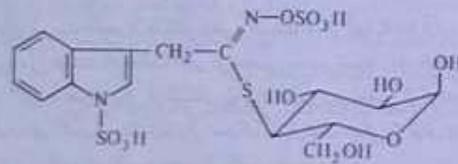
تريگلوکوزيدها



گلوکوزبراسين

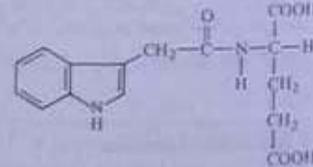
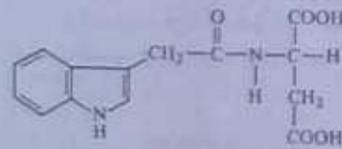


متريگلوکوزبراسين



سولفوگلوکوزبراسين

IAA پيداها



ايندول استيل گلوکوزات

ايندول استيل آمپارات

انعامه شكل ۹-۵ اکسيهاي بيوسه

نقش ترکیبات پیوسته IAA

- ظاهراً سه نقش متابولیکی برای این ترکیبات پیوسته IAA می توان در نظر گرفت :
- ۱- شکل پیوسته IAA و تریپتامین منبع IAA در طی زمان جوانه زنی بذر است .
- ۲- شکل پیوسته IAA ، آن را در مقابل اثرات پراکسیدازها محافظت می کند .
- ۳- سنتز قابل برگشت و هیدرولیز اشکال پیوسته IAA تشکیل دهنده یک سیستم هورمونی است که در مقابل اثرات محیطی حساس است .

تجزیه اکسین

■ تخریب اکسین توسط «فرآیند اساسی اکسیداتیو» صورت می‌گیرد:

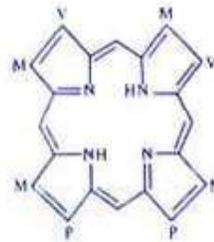
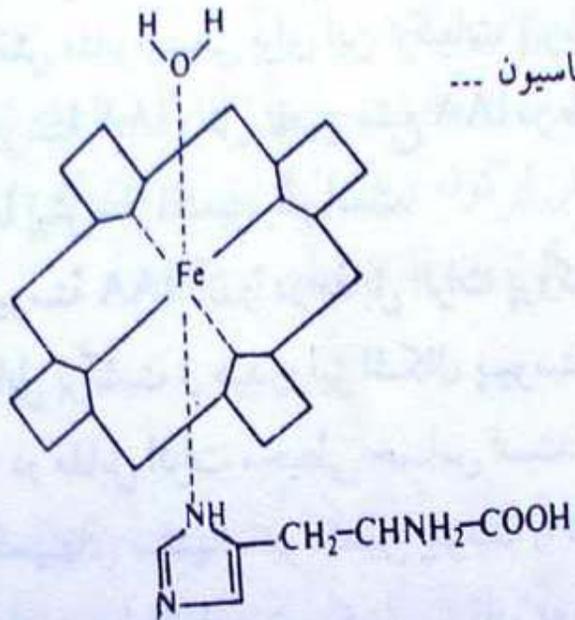
■ الف) واکنش‌های آنزیماتیک

■ مهمترین فرآیند اکسیداتیو فیزیولوژیکی، تخریب آنزیماتیک است که این عمل توسط آنزیمی به نام

IAA اکسیداز انجام می‌گیرد.

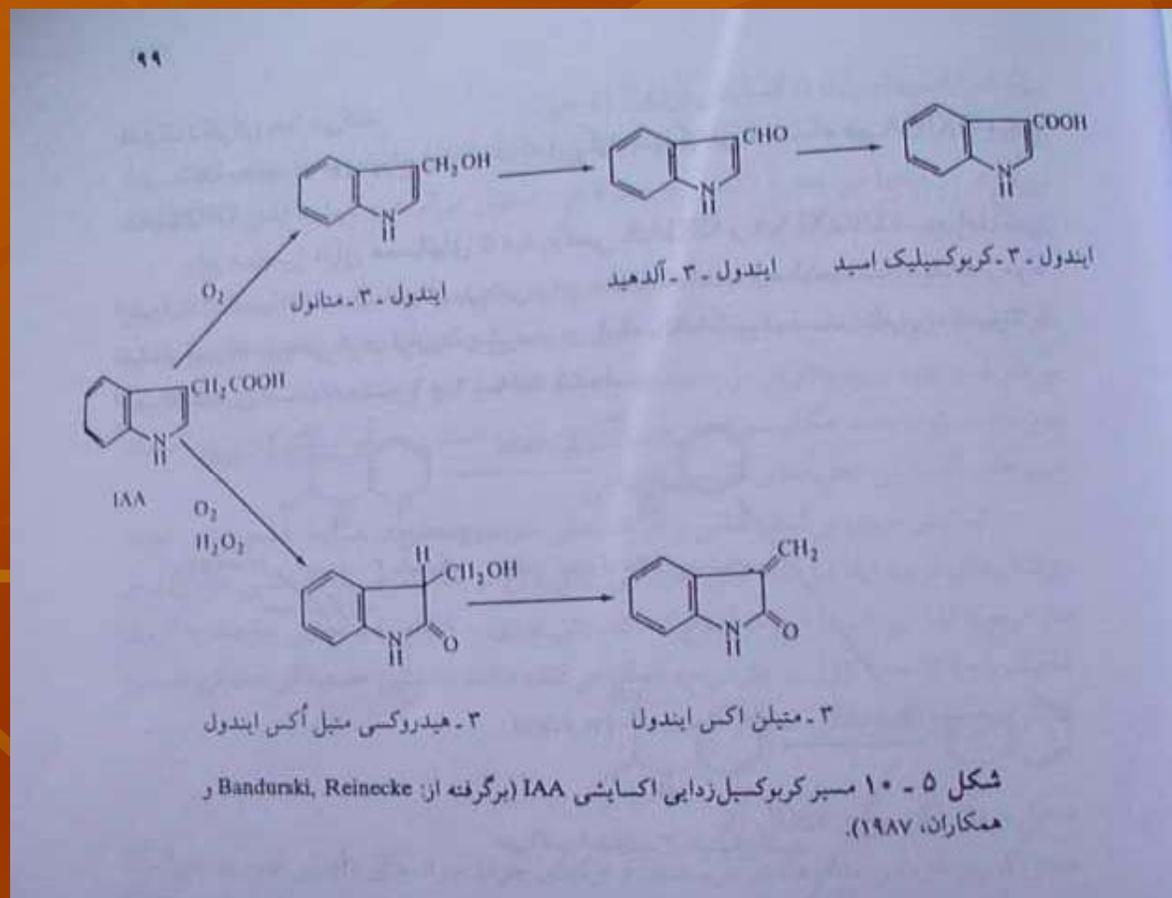
آنزیم **IAA** اکسیداز یک پراکسیداز است که به عنوان یک اکسیداز عمل می‌کند.

پیوندهای کوئوردیناسیون ...



M: متیل - CH₃
V: وینیل - CH = CH₂
P: پروپونیل - CH₂ - CH₂ - COOH

یکی از محصولات غالب ، ۳ متیلن اکس ایندول می باشد .
(شکل ۵-۱۰)



■ یک مسیر اکسیداسیون بدون دکربوکسیلاسیون نیز وجود دارد که از دکربوکسیلاسیون کاتالیز شده توسط پراکسیداز متفاوت است (شکل ۵-۱۰) و محصول این واکنش اکس اندول ۳ استیک اسید (OXIAA) و دی اکس اندول (DIOXIAA) هستند .

■ **OXIAA و DIOXIAA** در برنج به طور طبیعی وجود دارند .

■ **DIOXIAA** در باقلا از **IAA** تولید می شود .

■ نکته جالب در مورد برنج این است که این گیاه تنها گیاهی است که هم **OXIAA** و هم **DIOXIAA** را دارا می باشد .
شکل ۵-۱۱

دو مسیر در کاتابولیسم آنزیمی IAA

■ بطور خلاصه دو مسیر در کاتابولیسم آنزیمی IAA وجود دارد :

■ 1- دکربوکسیلاسیون کاتالیز شده توسط IAA پراکسیداز.

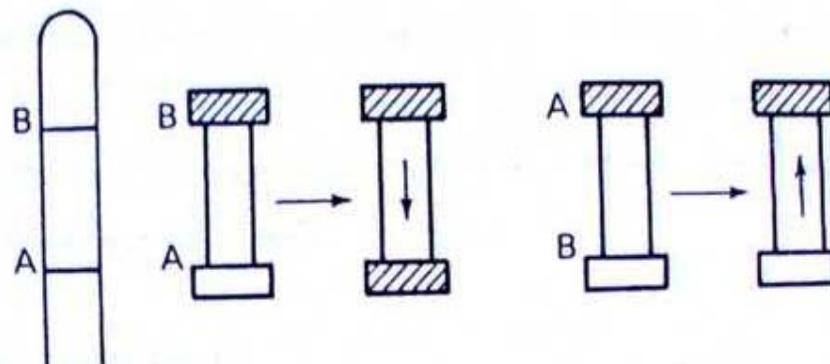
■ 2- اکسیداسیون بدون دکربوکسیلاسیون به OXIAA و DIOXIAA

ب) فتواکسیداسیون (اکسایش نوری اکسین)

- اسید ایندول – استیک به صورت محلول در مقابل نور و در حضور اکسیژن طی چند روز اکسید می‌شود.
- موثرترین طول‌موجها در فرابنفش و آبی است. این طول‌موجها دقیقاً همان طول‌موجهایی هستند که بوسیلهٔ ریبوفلاوین جذب می‌شوند.
- مکانیسم عمل نور شناخته نشده است.

محل سنتز اکسین و انتقال آن

- سنتز اکسین در راس ساقه‌ها، در مریستمها و برگهای جوان جوانه‌های انتهایی صورت می‌گیرد .
- اکسین در گیاه از محل‌های سنتز تا ریشه‌ها می‌رود و اکسین ترجیحاً در آوند آبکشی جابجا می‌شود .
- این امر یک قانون مطلق نیست و به نظر می‌رسد که همه بافتها ، به شرط زنده بودن ، قادر به هدایت آن باشند .
- سرعت حرکت اکسین ۱۲ تا ۲۰ میلیمتر در ساعت در مقاطع کولئوپتیل یولاف اندازه‌گیری شده است .
- قابل توجه‌ترین ویژگی این هدایت ، قطبی بودن آن است .
شکل ۵-۱۲.



اکسین جریان یافته است

اکسین جریان نیافته است

شکل ۵-۱۲ جریان قطبی اکسین در کولتوپتیل. پیکان درونی جهت قطبیت را نشان می دهد.

■ تروپیس‌ها در رابطه با حرکت نامتقارن اکسین درونی
ایجاد می‌شوند .

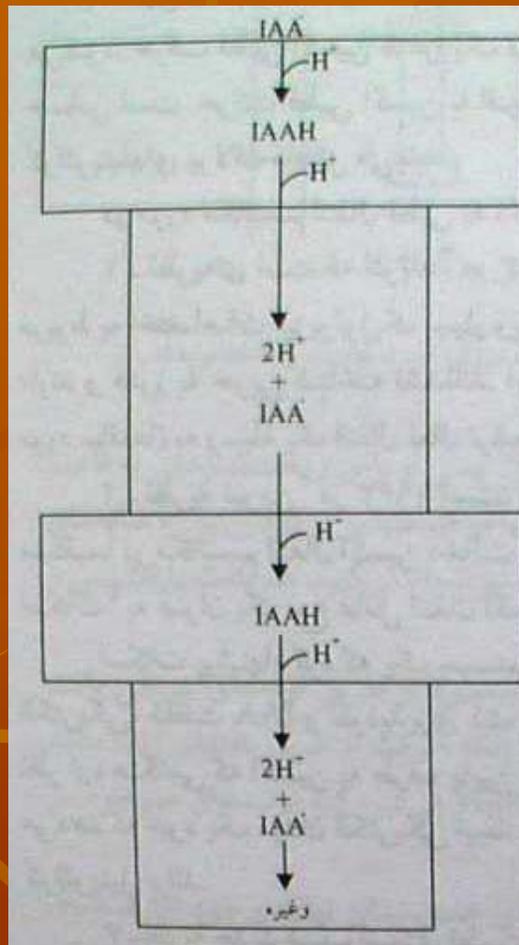
مکانیسم انتقال قطبی

- در مورد مکانیسم انتقال قطبی به ذکر فرضیه‌هایی اکتفا می‌شود :
- نظریه‌ای که لئوپلد در ۱۹۵۳ ارائه کرد : بدین معنی که حرکت قطبی اکسین مربوط به اختصاصات فیزیولوژیک بسیار ویژه یاخته‌های آبکش است .
- نظریه نیومن در ۱۹۶۳ است که یک میدان الکتریکی را در نظر می‌گیرد که با مفهوم نوعی سیستم فیدبک که اسکات به عنوان یک نوع عامل انتقال اکسین به آن اعتقاد داشت موافق است .
- اسکات پیشنهاد کرد که یک سیستم فیدبک متشکل از ۳ عنصر (میدان الکتریکی ، غلظت IAA و نفوذپذیری غشاء) در انتقال اکسین در کولئوپتیل دخالت دارد .

- نظریه نیومن در ۱۹۶۳ است که یک میدان الکتریکی را در نظر می‌گیرد که با مفهوم نوعی سیستم فیدبک که اسکات به عنوان یک نوع عامل انتقال اکسین به آن اعتقاد داشت موافق است .
- اسکات پیشنهاد کرد که یک سیستم فیدبک متشکل از ۳ عنصر (میدان الکتریکی ، غلظت IAA و نفوذپذیری غشاء) در انتقال اکسین در کولئوپتیل دخالت دارد .

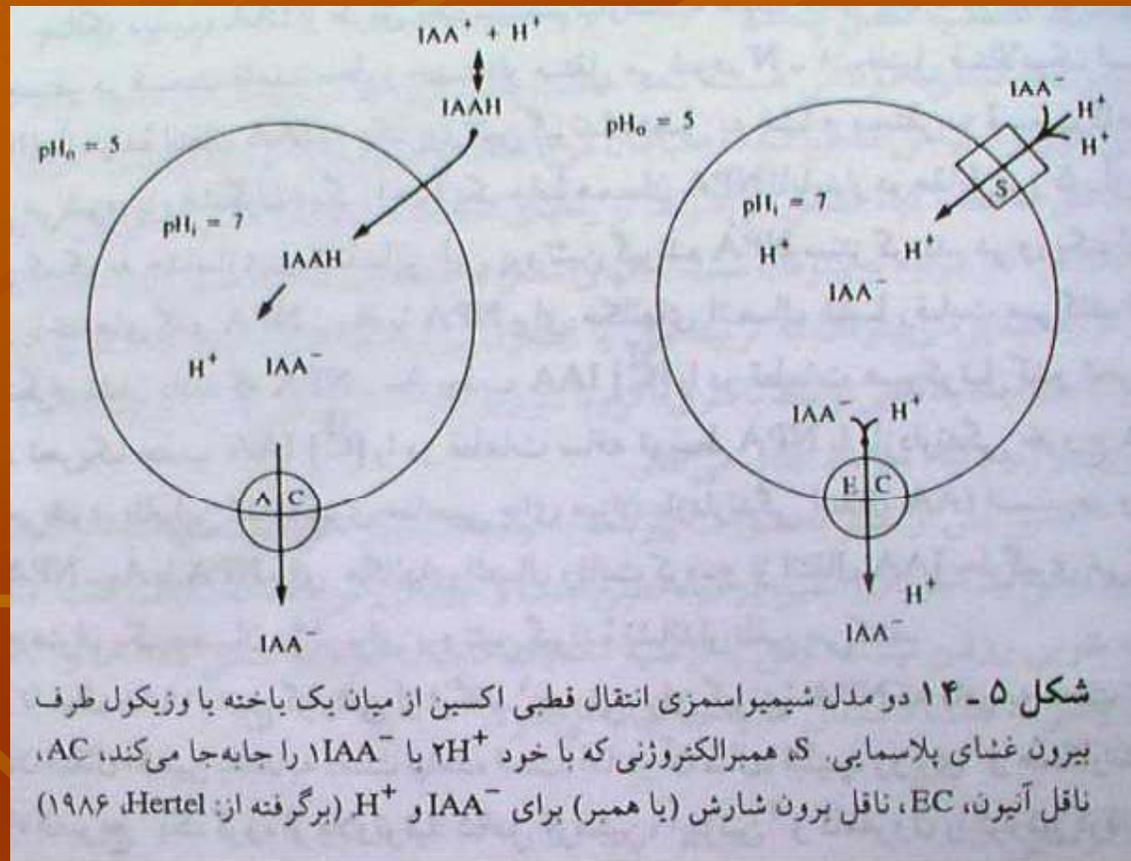
■ نظریه جدید شیمیواسمزی قطبیت است که توسط چندین مدل توضیح داده می شود .

■ بر طبق نظریه شیمیواسمزی ، منبع انرژی برای تراکم اکسین و انتقال اکسین کاتالیز ATP به وسیله یک آتپاز در غشاء پلاسمایی است که را از سیتوسل به داخل دیواره یاخته‌ای پمپ می نماید . (شکل ۵-۱۳) .



شکل ۵ - ۱۳ مدل شیمیواسمزی که انتقال قاعده‌گرای اکسین را در باخته‌های زنده بیان می‌کند. همپی که توسط ATP در غشای پلاسمایی کار می‌کند (در شکل نشان داده نشده است) pH دیواره را پایینتر از pH سیتوسل نگه می‌دارد. گمان می‌رود که دو پذیرنده پروتئینی IAA وجود داشته باشد (در شکل نشان داده نشده است). یکی از پذیرنده‌ها IAAH (IAA تیفیک شده) را به وسیله همپیر پروتونی منتقل می‌کند که شیب انرژی آزاد آن پایین است و دیگری پذیرنده‌ای که در قاعده باخته IAA⁻ را به بیرون باخته انتقال می‌دهد.

- سپس این شیب از لحاظ ترمودینامیکی به عنوان نیروی محرکه جذب IAA عمل می‌کند . IAA
- یا به صورت هسته‌های تجزیه نشده (شکل 5-14 چپ ، LAAH) و یا از طریق همبر الکتروژنیک با انتقال 2 در قبالی حرکت می‌کند . (شکل 5-14 سمت راست)



■ در تحقیقات اخیر وزیکولهای تشکیل شده غشاء برای انتقال اکسین به عنوان مدل یاخته‌ای استفاده می‌شوند. لوماکس و همکاران او آزمایش را در شرایط آزمایشگاهی ترتیب دادند.

■ وزیکولهای کامل از غشاء خارجی غشاء پلاسمایی هیپوکوتیل‌های کدوی اتیوله تهیه می‌شود .

■ مدارکی وجود دارد که نشان می‌دهند ، اکسین در راس ریشه سنتز می‌شود اما تصور اینکه اکسین در مقاطع تحت راس ریشه چگونه به صورت راس‌گرا منتقل می‌شود مشکل است .



پایان فصل پنجم

بسم الله الرحمن الرحيم



فيزيولوژي گياهي 3
(رشد و نمو گياهي)

منبع: فيزيولوژي گياهي ۳
تأليف: دكتور مه لقا قربانلي
انتشارات دانشگاه پیام نور
تهيه کننده اسلايد: دكتور مهدي يوسفی
۱۳۸۵

فصل ششم

اختصاصات فیزیولوژیک اکسین

پیشگفتار

■ اکسین ها ، گر چه به عنوان مواد موثر رشد محرک افزایش طولی یاخته توصیف شده اند ، به صورتهای دیگر نیز عمل می کنند . مقصود از اکسین خود ایندول استیک اسید است که یکی از رایج ترین اکسین هاست .

هدف آموزشی کلی

- هدف آموزشی کلی این گفتار عبارت است از «آشنایی با اثرات فیزیولوژیکی اکسین طبیعی و شناخت اکسین‌های مصنوعی»

اثر اکسین در رشد یاخته

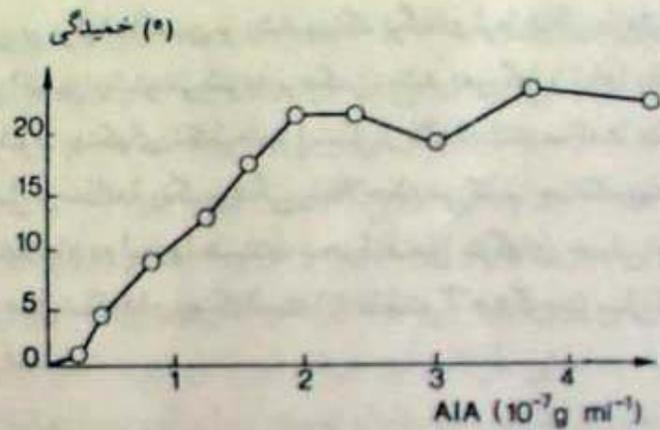
- اکسین در موارد ویژه مثلاً غلظت بالا $1/0$ میلی مول یا بیشتر در مورد یاخته‌های توتون می‌تواند موجب هیپرتروفی یاخته‌ها شود، ولی معمولاً بر روی افزایش طولی یاخته که در آن اکسین دارای نقش اصلی است عمل می‌کند.

الف) کولئوپتیل‌ها

■ همانطور که در آزمون ونت ذکر شد اکسین به غلظت ۱ میکرومول (گرم در میلی‌متر) رشد را تحریک می‌کند. شکل

۱-۶

۱۱



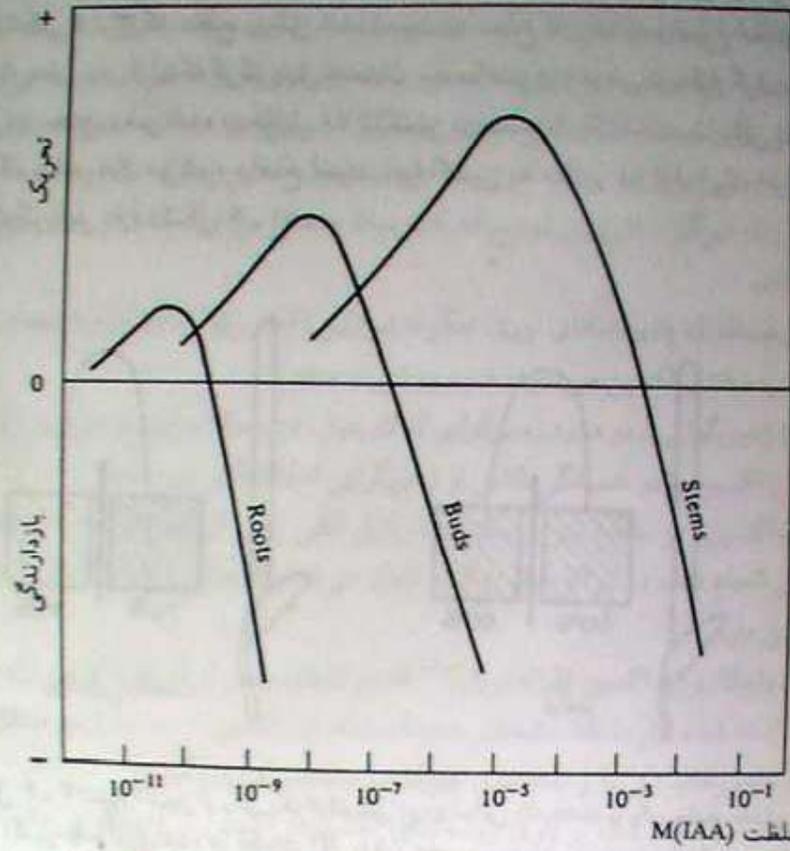
شکل ۶ - اثر اکسین بر رشد کولتوبتیل که زاویه خمیدگی آن با آزمون ونت اندازه گیری می شود (برگرفته از: ونت و تیمن، ۱۹۳۷).

+

ب) ساقه‌ها ، محور گل آذین

- اکسین موجب رشد طولی بسیار شدید یاخته‌های حساس به اثر آن ، یعنی یاخته‌هایی که در منطقهٔ رشد زیر انتهایی یافت می‌شوند می‌گردد . شکل ۶-۲.

شکل ۶-۲ اثر غلظت بر رشد سوسپنشن در رویه حتمی آن با آزمون وست اندازه گیری می شود (برگرفته از: ونت و تیمن، ۱۹۳۷).



شکل ۶-۲ منحنیهای دو فازی پاسخ به مقدار اکسین در اندامهای مختلف گیاه (برگرفته از: Leopold، ۱۹۵۵).

ج) ریشه‌ها

- اثر اکسین بر روی ریشه‌ها کاملاً متفاوت است و در حد مقادیر متوسط ۰۵/۰ تا ۵/۰ میکرومول اثری بازدارنده دارد .
در مقادیر ضعیف‌تر اکسین بی‌اثر است و در مقادیر بسیار پایین (حدود تا) اثر مثبت بسیار نامشخصی دارد .

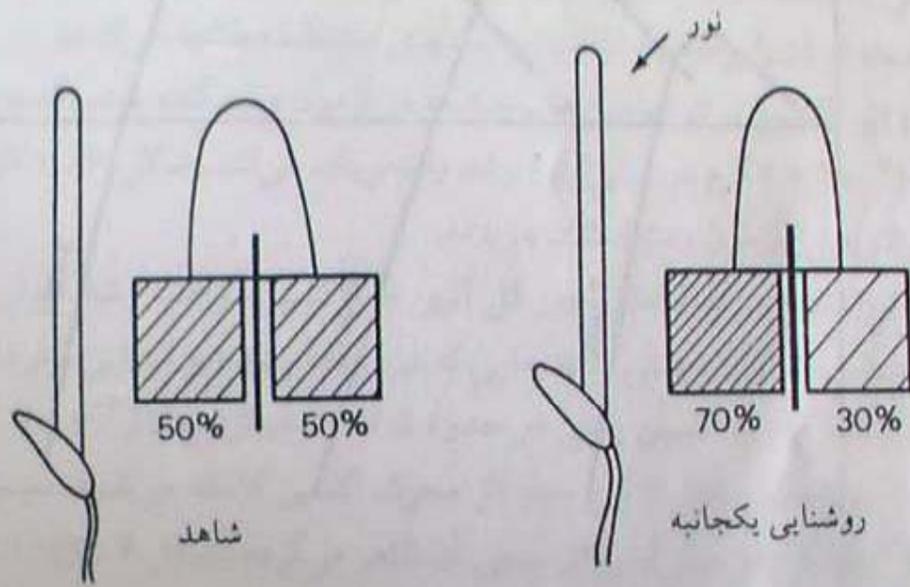
(د) برگها

■ اکسین در رشد پهنک برگ دولپه‌ایها اثر بازدارنده دارد . بر عکس رشد دمبرگها و نیام ، مانند ساقه به وسیله اکسین تحریک می شود . پهنکهای تک لپه‌ایها (سنبل و لاله) مانند ساقه‌ها عمل می کنند . پهنکهای تک لپه‌ایها از نظر فیزیولوژی مشابه نیام دولپه‌ایها هستند .

اثر اکسین در تروپیسرها

- الف) نورگرایی:
- می‌توان چنین تصور کرد که خمیدگی نتیجه توزیع نامنظم اکسین است.
- نورگرایی ساقه‌ها مثبت است. ولی در مورد ریشه‌ها برعکس‌اند.
شکل ۶-۳.

دراز شدن کولتوپتیل دارد (شکل ۶-۱).



شکل ۶-۳ انتشار اکسین از رأس یک کولتوپتیل در روشنایی یکجانبه یا یک جانبه. مقدار کلی اکسین جمع آوری شده در قطعات آگار به طور محسوسی در هر دو مورد برابر است.

در مورد ساقه‌ها نیز این امر به صورت واکنش است که کم‌تر نشانه‌ها نسبت به اکسین

نور چگونه توزیع اکسین را تغییر می دهد؟

- به این نتیجه رسیده اند که نور موجب جابجایی اکسین از سطح روشن شده بسوی سطح تاریک می شود .
- محل تاثیر نور کاملاً نزدیک محل تشکیل اکسین ، در دو یا سه میلیمتر اولیه بالای کولئوپتیل صورت می گیرد .

ب) زمین‌گرایی

- در مورد زمین‌گرایی کولئوپتیل دو عمل اساسی وجود دارد:
- ۱- در سطح زیرین یک کولئوپتیل افقی اکسین بیش از سطح زبرین آن وجود دارد. با کاربرد اکسین نشاندار مشخص شده که این اکسین به سمت پایین منتقل می‌شود.
- مواد ضد اکسین مانند آلفانفتیل – فتالامیک اسید موجب زمین‌گرایی منفی می‌شوند.
- ۲- کلاهک بازدارنده‌های رشد تولید می‌کند. بین این بازدارنده‌ها آبسی سیک اسید و گزانووکسین مشخص شده است.

اثر اکسین در ایجاد لایهٔ زاینده

- گرچه اکسین تاثیری در تقسیم نقاط رویشی (رئوس رویشی) ندارد ولی در بعضی موارد می‌تواند میتوز را تحریک نماید.
- اکسین برای تامین نمو و نگهداری کالوس از کشت بافتها ضروری است.

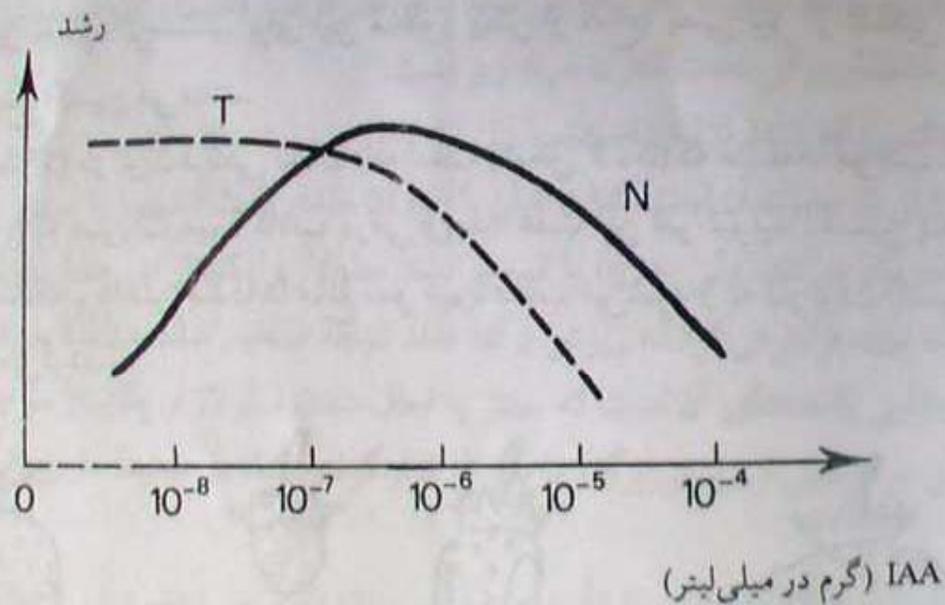
کشت بافت

- کشت بافتها، نخستین بار در سال ۱۹۳۹ به وسیله وایت در ایالات متحده آمریکا و بوسیله گوتره در فرانسه انجام شد.
- وایت از قطعات کوچک غده‌هایی ناشی از آلودگی حاصل از نوعی باکتری به نام آگروباکتریوم تومه‌فاسینس استفاده کرد
- گوتره از بافتهای لایه زاینده استفاده کرد.

اثرات اکسین در کشت بافتها

- (شکل ۶-۴)
- بافتهای غدهای مثل بافت کرونگال نسبت به اکسین حساس نیستند ولی در مقادیر زیاد اکسین تحت تاثیر سمیت آن قرار می گیرند .
- گوتره نشان داده است که کشت دراز مدت بعضی بافتها مانند بافت هویچ در حضور مقداری بالای اکسین (گرم در میلی متر) موجب تغییر شکل یا آنرژی (Anergy) ، مشتق از Anergion یونانی به معنی بی اثر است .) می گردد .

فزایش طولی ساقه می‌شود. (شکل ۶-۴).



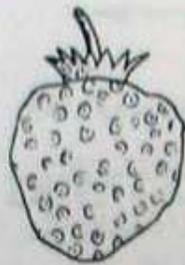
شکل ۶-۴ اثر اکسین بر تکثیر بافتها در آزمایشگاه. N، بافتهای طبیعی، T، بافتهای غده‌ای.

بافتهای غده‌ای، مثلاً بافت کوبن‌گال، نسبت به اکسین حساس نیستند ولی در مقادیر زیاد

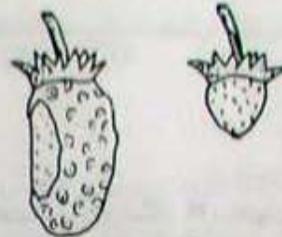
اثرات اکسین بر تکثیر

- الف) نمو فرابر میوه‌ها
- اکسین در نمو فرابر میوه‌های گوشتی دخالت دارد .
- خود تخمدان مقدار زیادی اکسین ترشح می‌کند . در میوه‌هایی که بطور طبیعی بدون دانه هستند مانند موز - آناناس ، هورمون‌هایی که از ریزش میوه جلوگیری و رشد آنرا کنترل می‌کنند ، به وسیله خود میوه ساخته می‌شوند . می‌توان با کاربرد اکسین به جای گرده‌افشانی میوه‌های بدون دانه به دست آورد مانند گوجه فرنگی ، خرمالو ، هندوانه و غیره .
- در توت فرنگی (شکل ۶-۵) که فندقه‌ها موجب نمو نهج می‌شود ، و آن را به صورت میوه کاذب درمی‌آورند .

فندقه‌هاست: چنانکه برداشتن فندقه‌ها مانع نمو میوه کاذب می‌شود و به کار بودن اکسین دوباره موجب نمو آن می‌گردد.



توت فرنگی دست نخورده



برداشتن فندقه‌ها

جزئی (سمت چپ)

کلی



برداشتن فندقه‌ها و افزودن اکسین

شکل ۶-۵ آزمایش نیتچ (۱۹۵۰). برداشتن همه یا قسمتی از فندقه‌های توت فرنگی در آغاز نمو آن، برداشتن فندقه‌ها و به کار بردن نفتوکسی استیک اسید (NAA) به غلظت 10^{-4} گرم در میلی لیتر.

ب) ریزش برگها و گلهها

- اگر در انتهای قطب برگگی که از پهنک خود محروم مانده اکسین به کار برده شود از نمو لایه زاینده جلوگیری می شود .
- اثر بازدارندگی اکسین ، اگر برگها جوان باشند ، بسیار مشخص است و با سن برگها اثر آن کم می شود .
- مواد دیگری هم در ریزش دخالت دارند . امروزه بخصوص به اتیلن توجه خاصی می شود .

- می توان پذیرفت که تحول منطقه ریزش تحت کنترل وسایل زیر است :
- اکسین که بازدارنده آن است .
- اتیلن که محرک آن است ، شاید اتیلن با افزودن مقدار RNA میتوز را تسهیل و تحول منطقه ریزش را تحریک می کند ، ولی بویژه با تسهیل سنتز سلولاز و پکتیناز این عمل را انجام می دهد . بر عکس ، مقادیر خیلی قوی اکسین های مصنوعی به عنوان مواد ریزنده برگها بکار می روند .

نقش اکسین در تمایز

- الف) نمو جوانه‌ها :
- غلظت‌های ضعیف اکسین (حدود گرم در میلی‌متر) در حضور سیتوکینین‌ها شروع طرح‌ریزی جوانه‌ها را امکان‌پذیر می‌سازند .

ب) تسلط راسی

- جوانه انتهایی با تغییر ساخت یا مصرف سیتوکینین‌ها به وسیله جوانه‌های جانبی یا توزیع سیتوکینین‌های ساخته شده به وسیله ریشه بین مریستم‌های مختلف ساقه به عنوان نشانه اصلی همبستگی عمل می‌نماید .
- امروزه تصور می‌کنند که احتمالاً بازداشتن نمو جوانه‌های جانبی اساساً مربوط به کمبود سیتوکینین‌ها می‌باشد .

ج) ریشه‌زایی

■ غلظت‌های قوی‌تر اکسین (تا گرم در میلی‌متر) با فعال ساختن تقسیم یاخته‌های دایره‌ محیطیه ایجاد ریشه‌ها تحریک می‌کند .

■ در ریشه‌زایی نفتالن استیک اسید (NAA) معمولاً موثرتر از IAA است . ایندول بوتیریک اسید (IBA) حتی فعال‌تر از NAA در ریشه‌زایی است (شکل ۶-۶).

IBA NAA IAA ■



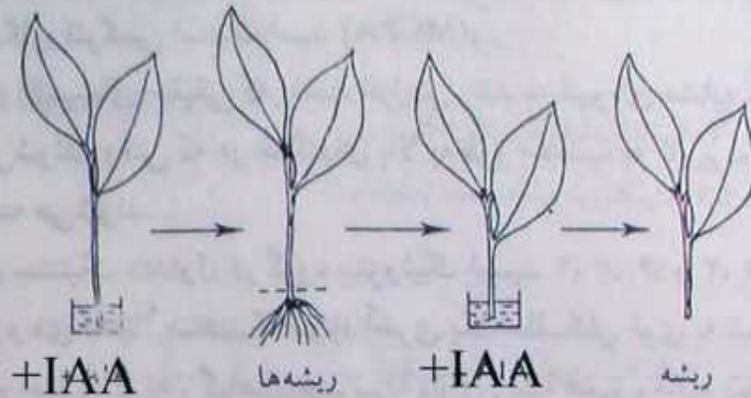


شکل ۶-۶ تحریک یا القای ریشه‌زایی از قلمه‌ها توسط تیمار اکسیجینی (برگرفته از: Kormondy و همکاران، ۱۹۷۷)



■ پودرهای تجارتي که در آنها قلمه‌ها را مي‌خوابانند تا توليد ريشه را تسهيل نمايند شامل مخلوط IBA و NAA مي‌باشند (شکل ۶-۷)

شکل ۶-۷ تحریک پذیری ریشه‌زایی توسط IAA در قلمه‌های درخت لیمو. آزمایش کرپر،
Kormondy و همکاران، (۱۹۷۷)



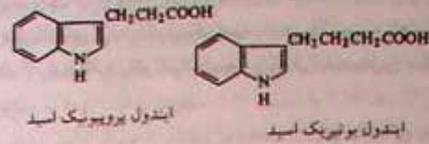
شکل ۶-۷ القای ریشه‌زایی توسط IAA بر روی قلمه‌های درخت لیمو. آزمایش کرپر،
۱۹۳۵: ایندول استیک اسید (به غلظت 10^{-5} گرم در میلی لیتر) باعث تشکیل ریشه بر روی
قلمه می‌شود، ولی اگر این ریشه‌های نوپدید قطع شوند. در این صورت IAA دیگر تأثیری
ندارد، این امر ضرورت وجود عامل دیگری را که به هنگام نخستین ریشه‌زایی تماماً به
مصرف رسیده است تأیید می‌کند.

■ بویین و ونت واژه ریزوکالین را برای یک هورمون فرضی پیشنهاد کردند که با پیوستن به اکسین می تواند مسئول ریشه زایی باشد. ولی این ماده هرگز از گیاه استخراج نشده است.

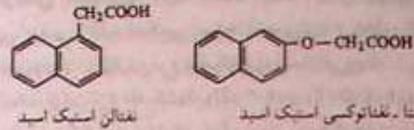
اکسین‌های سنتتیک

- ترکیبات سنتتیک خالص بسیاری وجود دارند که به علت نشان دادن خواص فیزیولوژیکی مشابه IAA آنها را می‌توان اکسین نامید. (شکل ۶-۸)
- اکسین‌های سنتتیک از لحاظ شیمیایی گوناگون هستند ولی می‌توان برای سهولت کار آنها را به پنج گروه اصلی تقسیم‌بندی نمود: ایندول اسیدها، نفتالی اسیدها، کلروفنوکی اسیدها، بنزوئیک اسیدها، مشتقات پیکولنیک اسید.
- گروه دوم با نفتالن استیک اسید و بتانفتوکسی استیک اسید مشخص می‌شوند که هر دو آنها از اکسین‌های سنتتیک پایدار هستند.

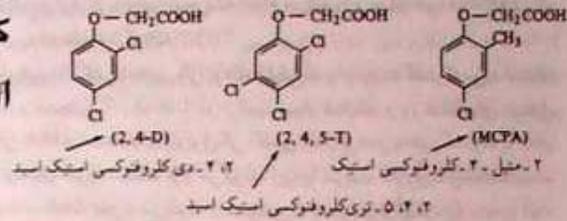
ایندول اسیدها



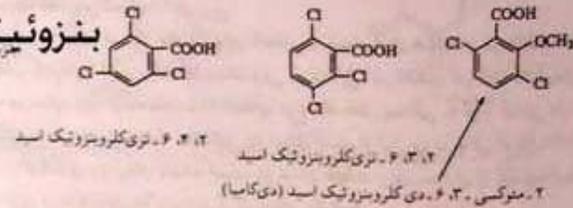
نفتالن اسیدها



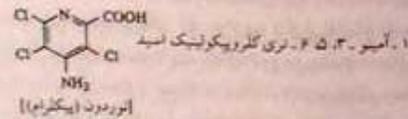
کلرو فنوکسی اسیدها



بنزونیکی اسیدها



پیکولینیک اسیدها



شکل 6-8: مثالهایی از اکسینهای سنتتیک

شکل ۶-۸: مثالهایی از اکسینهای سنتتیک و علف‌کشهای نوع اکسینی و علف‌کشهای اکسینی

علف کشها

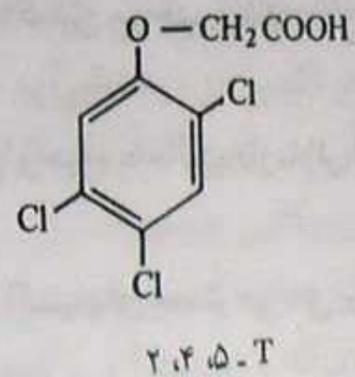
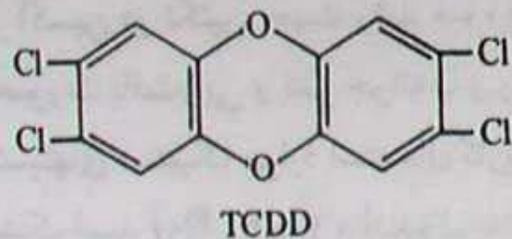
- از میان اکسین‌های سنتتیک گروه کلروفنوکسی اسید (D)-۲، ۴ و ۵ (T-۲ و ۴ و ۵) و (MCPA) معروفترین هستند .
- تعدادی از اکسین‌های حقیقی به عنوان علف‌کش شناخته می‌شوند .
- دی‌کامبا یک علف‌کش قوی محسوب می‌شود .
- از میان معروفترین علف‌کشها نوعی اکسین به نام پیکولورام یا توردون را که از قدیمترین علف‌کشهای انتخابی است می‌توان نام برد .

استفاده از بعضی کلروفنوکسی اسیدها به عنوان
علف کشها و عوامل ریزش برگ

- از میان مهمترین ترکیبات از این نوع علف کشها (D-۴ و ۲) و (T-۵ و ۴ و ۲) و MCPA را می توان نام برد .
- D-۴ و ۲ و D-T و ۴ و ۲ از علف کشهای انتخابی و بسیار قوی هستند .

عامل نارنجی

■ n بوتیل استر T-5 و ۴ و ۲ با نسبت ۱:۱ مخلوط با D-۴ و ۲ به عنوان **عامل نارنجی** شناخته می‌شوند. که در جنگ ایالات متحده به صورت گسترده به عنوان عامل ریزش برگ در ویتنام و در طی کشمکش بین شمال و جنوب ویتنام مورد استفاده قرار گرفته شدند.



شکل ۶-۹ فرمولهای ساختاری ۲،۳،۷ و ۸-تتراکلرو دی بنزو-پارا دی اکسین (TCDD) و ۲،۴،۵-T

مسمومیت‌های T-۵ و ۴ و ۲ و TCDD

- احتمال در خطر بودن انسان و جانوران قرار گرفته در معرض T-۵ و ۴ و ۲ در طی تحقیقات موسسه تحقیقاتی بیونیک در حدود سالهای ۱۹۶۴ تا ۱۹۶۸ گزارش شده است.
- استفاده T-۵ و ۳ و ۲ در ایالات متحده برای مدتی منع گردید . موضوع را به یک کمیته مشورتی ارجاع دادند .
- در نتیجه چنین عنوان شد که هیچ دلیل و مدرکی مبنی بر اینکه انسانها و جانوران با TCDD به عنوان ماده آلوده کننده T-۵ و ۴ و ۲ در یک دوز کافی برای ایجاد واکنش‌های سمی روبرو باشند وجود ندارد .

پایان فصل ششم



بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



گفتار هفتم

ارتباط ساختار شیمیایی و فعالیت و

مکانیسم عمل اکسین

منبع: فیزیولوژی گیاهی 3
تألیف: دکتر مه لقا قربانلی
انتشارات دانشگاه پیام نور
تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی

1385

پیشگفتار

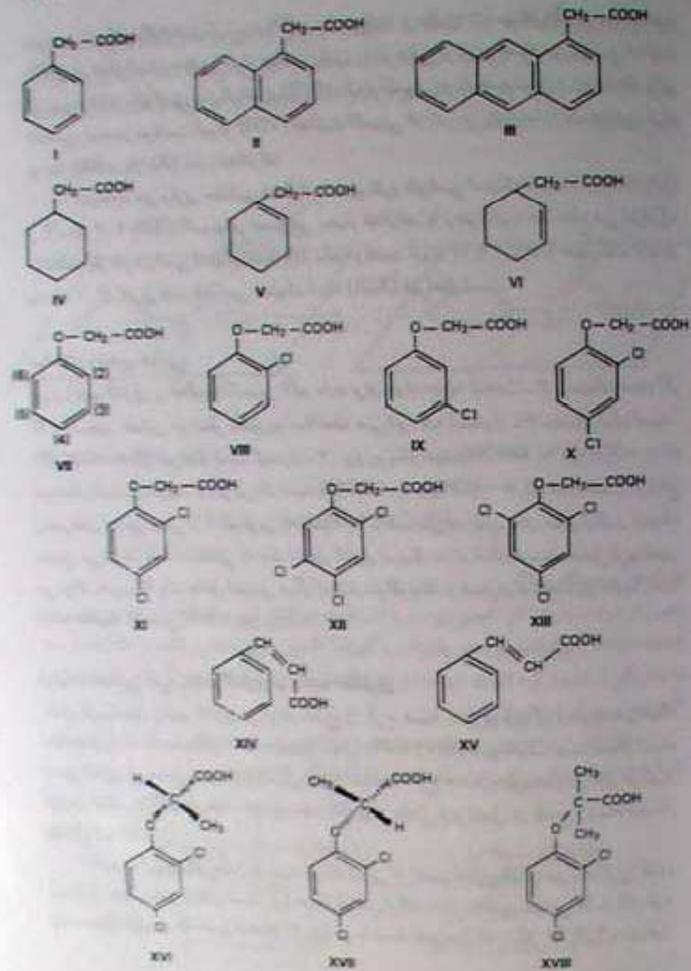
■ می‌دانیم که کوچکترین تغییری در ساختار مولکولی ممکن است به آن فعالیت هورمونی ببخشد و یا برعکس این خاصیت را حذف نماید .

هدف کلی آموزشی

■ هدف کلی آموزشی این گفتار آشنایی با ساختار شیمیایی ترکیبات فعال اکسینی و مکانیسم عمل آنها است

ساختار و فعالیت اکسینی

- یک ماده فعال می‌بایستی اختصاصات زیر را داشته باشد :
- یک هسته اشباع نشده
- یک زنجیر جانبی دارای عامل کربوکسیل
- یک ارتباط فضایی مخصوص بین هسته و زنجیر جانبی
- ساختار این ترکیبات در شکل ۷-۱ آمده است .



شکل ۷ - ۱ ساختار چند اکسید و هیدراتهای ساختاری آنها

ساختار هسته

- حضور هسته اندولی ضروری نیست و هسته نباید اشباع شده باشد . وجود یک پیوند مضاعف مجاور زنجیر کناری فعالیت اکسینی ظاهر می سازد .

ساختار زنجیر جانبی

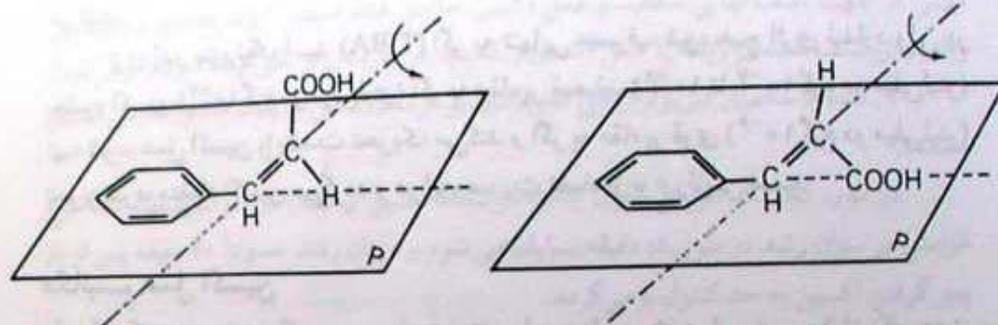
- طول زنجیر کناری بر فعالیت اکسینی تاثیر دارد .
- اگر R را زنجیر جانبی در نظر بگیریم ملاحظه می شود که اسید اندول ۳ متانوئیک $R=-COOH$ غیر فعال است.
- اسید اندول ۳ - پروپونیک $(R=-CH_2-CH_2-COOH)$ غیر فعال است.
- اسید اندول ۳ - بوتیریک $R=-CH_2-CH_2-CH_2-COOH$ فعال است.

■ در واقع زنجیره‌های جانبی بیشتر از ۲ اتم کربن بوسیله بتا اکسیداسیون به زنجیره‌های متانوئیک و استیک تبدیل می‌شوند . فقط مشتقاتی که یک زنجیر کناری استیک دارند فعال می‌باشند . عامل کربوکسیل می‌تواند بوسیله یک عامل اسیدی دیگر (مانند سولفونیک و فسفونیک) جانشین شود.

ارتباط فضایی بین زنجیر کناری و هسته حلقوی

- عامل کربوکسیل زنجیر کناری می تواند خارج از طرح هسته حلقوی قرار گیرد . مطالعات تاکید بر این دارند که مولکول اکسین می بایستی شکل فضایی مشخص داشته باشد تا بوسیله یک پذیرنده یاخته ای مخصوص شناخته شود . شکل ۷-۲.

این مطالعات بر این امر تأکید دارند که مولکول اکسین می‌باید شکل فضایی مشخص داشته باشد تا به وسیله پذیرنده یاخته‌ای ویژه‌ای شناخته شود. فرض فوق با کشف ضد اکسینها (آنتی اکسینها) تأیید شده است.



سیس مینامیک اسید

ترانس مینامیک اسید

شکل ۷ - ۲ مینامیک اسیدها.

تضادها و همکارها

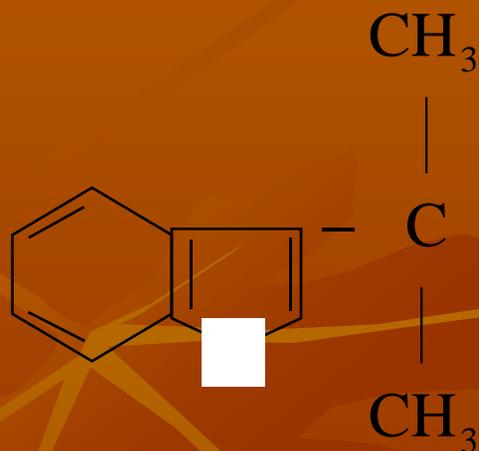
بعضی از مواد بازدارنده اثر اکسین بوده و با آن رقابت می‌کنند. این مواد که در واقع آنتی اکسینها هستند احتمالاً می‌توانند بر روی پذیرنده یا گیرنده اکسین، ولی به‌طور ناقص، مثلاً فقط به

تضادها و همکاریها

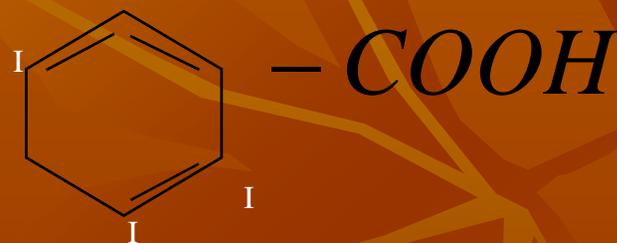
- بعضی از مواد اثر اکسین را باز داشته و با آن رقابت دارند .
- این مواد که در واقع آنتی اکسین ها هستند، احتمالاً می توانند بر روی پذیرنده یا گیرنده اکسین تثبیت شوند .
- مثلاً ایندول ۳ - ایزوبوتیریک اسید متضاد با ایندول ۳ - استیک اسید (IAA) است،
- اسید ۲ و ۴ دی کلروفنوکسی استیک متضاد با ۲ و ۴ - D است

تضادها و همکارها

- موادی که با اکسین همکاری می‌کنند تمایل بیشتری به این پذیرنده‌های کاذب دارند



ایندول ایزوبوتیریک اسید



۲، ۳، ۵ - تری یدو بنزوئیک اسید

مکانیسم عمل اکسین

- در حقیقت دو جنبه از عمل هورمون وجود دارد :
- واکنش متقابل مستقیم و مولکولی ویژه .
- یکسری مراحل پشت سر هم که منجر به پاسخ فیزیولوژیکی می شود .
- قسمت اول مکانیسم عمل و قسمت دوم نحوه عمل است .

تعدادی از مهمترین واقعیتهای کشف شده
در رابطه با عمل اکسین

- 1- تمام پاسخهای فیزیولوژیکی تحریکپذیر توسط اکسین نیازمند حضور دائمی اکسین هستند .
- 2- اکسین (مانند عموم هورمونها) در غلظت بسیار اندک فعال است .

توانایی توسعه

- برای مثال، توانایی توسعه توسط هورمونی تامین می‌شود که :
- الف) به عنوان یک تاثیر کننده آلواستریک باعث ایجاد تحریک بعضی از آنزیمها می‌شود .
- ب) سنتز بعضی از آنزیمها را تحریک نماید یا
- ج) باعث ایجاد تغییری در نفوذپذیری غشاء گردد .

■ 3- واضح است که سنتز مداوم RNA (بویژه mRNA) و پروتئین برای پاسخهای افزایش طول یاخته که برای ساعتها تداوم می یابد ، ضروری است .

■ ۴- واضح است که بعضی از پاسخهای اکسین سریعتر از آن هستند که از طریق دخالت تحریک ژن به عنوان عمل اولیه اکسین انجام پذیرند .

■ ارتباطات آبی با گسترش یاخته‌ای تحریک شده به وسیله اکسین :

■ اکسین اختصاصاً برای سست نمودن دیوارهٔ یاخته نه برای خود گسترش و بزرگ شدن یاخته مورد نیاز است .

■ با مروری بر معادلهٔ مربوط به پارامترهای اساسی پتانسیل آب
یاخته مشاهده می‌کنیم که :

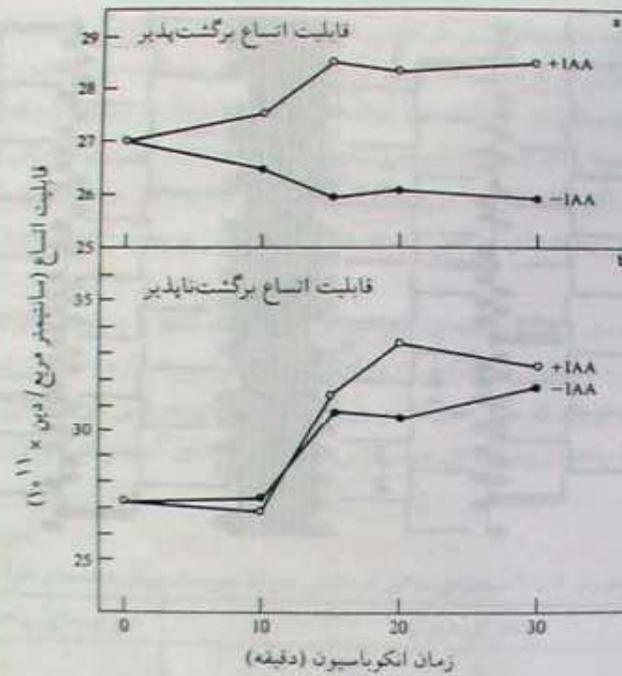
$$\Psi = \Psi_{\pi} + \Psi_{\rho} \quad (\text{پتانسیل فشار}) + (\text{پتانسیل اسمزی}) \Psi_{\pi} = \Psi \quad (\text{پتانسیل آبی})$$

■ برای اینکه جذب توسط اکسین افزایش یابد ، پتانسیل آبی
درون یاخته بایستی منفی‌تر از خارج باشد .

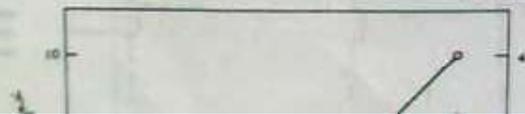
- برای اینکه جذب توسط اکسین افزایش یابد ، پتانسیل آبی درون یاخته بایستی منفی تر از خارج باشد . پتانسیل آبی می تواند به دو علت منفی تر باشد :
- پتانسیل اسمزی ($\Psi\pi$) منفی تر شود .
- پتانسیل فشار ($\Psi\rho$) (= فشار تورگور) کاهش یابد .

پاسخ به اکسین

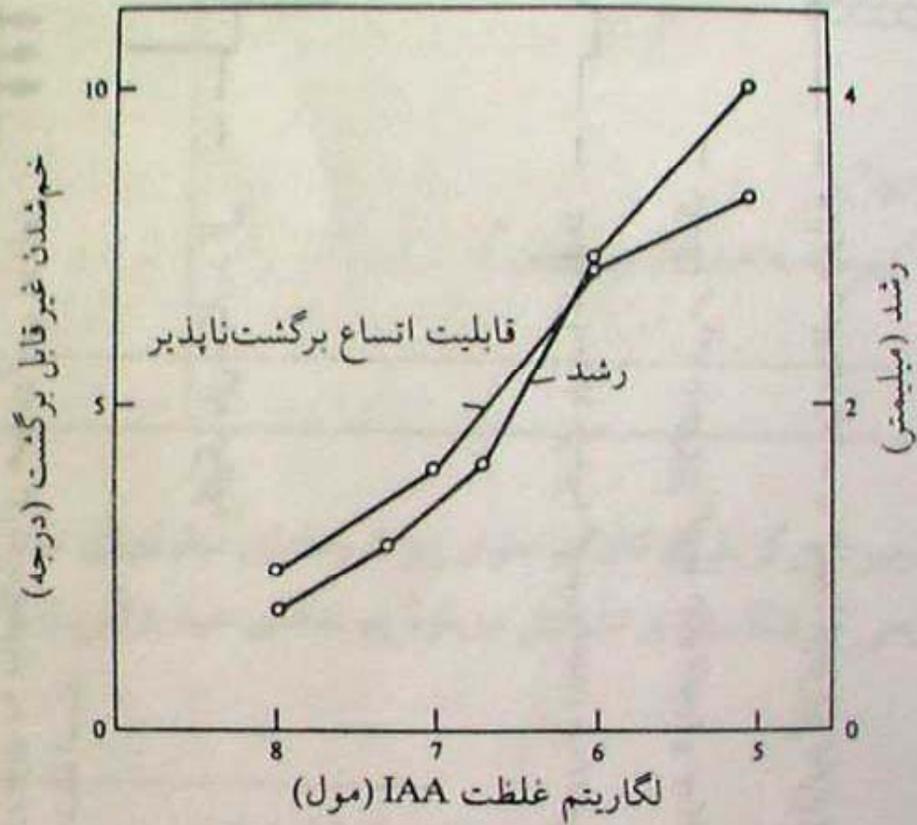
- اکسین باعث افزایش نرمی دیواره یاخته‌ای می‌شود. بنابراین مقاومت دیواره در مقابل منبسط شدن را کاهش داده و به دیواره اجازه تولید فشار را می‌دهد.
- بنابراین پتانسیل فشار کاهش می‌یابد.
- آب بیشتری به علت پتانسیل آب درون منفی‌تر منتشر می‌شود.
- بنابراین حجم یاخته‌ای افزایش یافته و دیواره به طور غیرقابل برگشت گسترش می‌یابد. شکل (۳-۷) و شکل (۴-۷).



شکل ۷ - ۳ اثرات اکسین بر قابلیت اتساع برگشت پذیر دیواره باخته ای (الف) و قابلیت اتساع برگشت ناپذیر (ب).



شکل ۷ - ۳ اثرات اکسین بر قابلیت اتساع برگشت پذیر دیواره یاخته ای (الف) و قابلیت اتساع برگشت ناپذیر (ب).



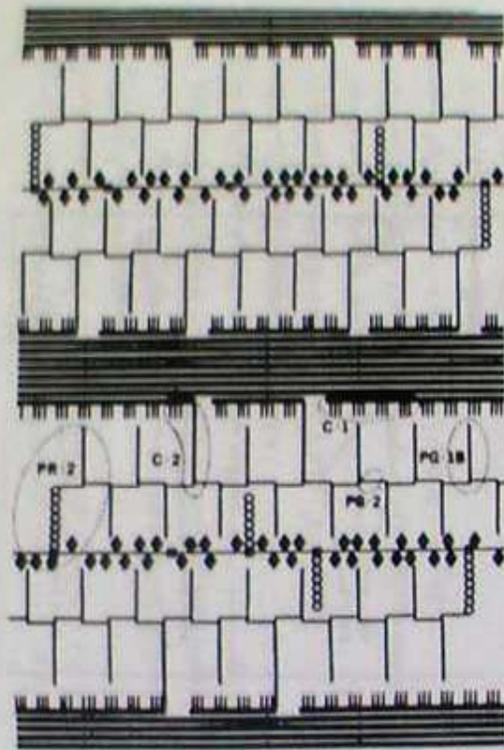
شکل ۷ - ۴ ارتباط مستقیم بین اثرات اکسین بر رشد و قابلیت اتساع برگشت ناپذیر دیواره یاخته ای.

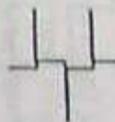
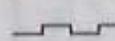
طبیعت سست شدن دیواره

- طبیعت سست شدن دیوارهٔ یاخته‌ای که توسط اکسین تحریک می‌شود:
- پیتر آلبرشیم و همکاران مدلی از معماری مولکولی دیواره را درست کردند (جدول ۱-۷ و شکل ۷-۵).
- آنها کشف کردند که تنها پیوندهای عرضی کووالان بین پلیمرهای ساختمانی دیوارهٔ یاخته طبق مدارک موجود پیوندهای هیدروژنی بین پلیمرهای گزیلو گلوکان و میکروفیبریل‌های سلولز هستند.

جدول ۷ - ۱ محتوای ماکرو مولکولی دیواره سوسپانسیون یاخته‌های افرا

محتوای دیواره	دیواره‌های یاخته (درصد)
آرابینان ^۱	۱۰
۳ و ۶ پیوند آرابینو گالاکتان ^۲	۲
۴ - پیوند گالاکتان ^۳	۸
سلولوز	۲۳
پروتئین	۱۰
رامنوگالاکتورونان ^۴	۱۶
تترا آرابینوزید ^۵ (پیوسته به هیدروکسی پرولین ^۶)	۹
گزیلوگلوکان	۲۱
جمع کل	۹۹



-  — عناصر فدریل مسواری
-  — گزیلوگلوکان
-  — پروتئین دیواره با آرایشوریل تراسا کاربرد که به صورت گسیلکوزیدی به باقیماندههای هیدروکسی پروتئین متصل شده است
-  — پکتیک پلی سا کاربرد کل
-  — راستو گالاکتورونان زنجیره اصلی پکتیک پلی سا کاربردها
-  — آرایشان و پیوند ۴ زنجیرهای جایی گالاکتان پلی سا پکتیک
-  — پیوند ۳ آرایشو گالاکتان متصل به سرین پروتئین دیواره
-  — باقیماندههای سربیل جانشین نشده پروتئین دیواره

شکل ۷ - ۵ مدل مولکولی دیواره‌های ساخته‌شده (برگرفته از Keopstra و همکاران ۱۹۷۳)

■ حرکت زنجیرهای گزیلوگلوکان در طول میکروفیبریل‌های سلولزی می‌تواند توسط مکانیسم آنزیمی و غیر آنزیمی که شکستن و تشکیل دوباره پیوندهای هیدروژنی را کاتالیز می‌کنند، انجام پذیرد و به گزیلوگلوکان اجازه دهد که به شیوه گرمی در طول فیبریل‌های سلولز بخزد.

■ پیشنهاد ارائه شده توسط آلبرشیم و همکاران او بر این امر تکیه دارد که اکسین ممکن است یک پمپ یون هیدروژن را در پلاسما فعال نماید. از این رو کاهش PH دیواره و خزیدن گزیلوگلوکان را افزایش داده و بنابراین نرمی دیواره یاخته‌ای را افزایش می‌دهد.

جایگاه‌های عمل اکسین

■ اکنون دو عقیده اساسی در رابطه با جایگاه عمل اکسین وجود دارد .

■ ۱- وجود یکی از این مراکز بر روی دیواره یاخته به عنوان جایگاه عمل اکسین ، بر اساس عقیده‌ای است که قبلاً آلبرشیم و همکاران او بر مبنای پژوهش‌هایشان پایه‌ریزی شده است .

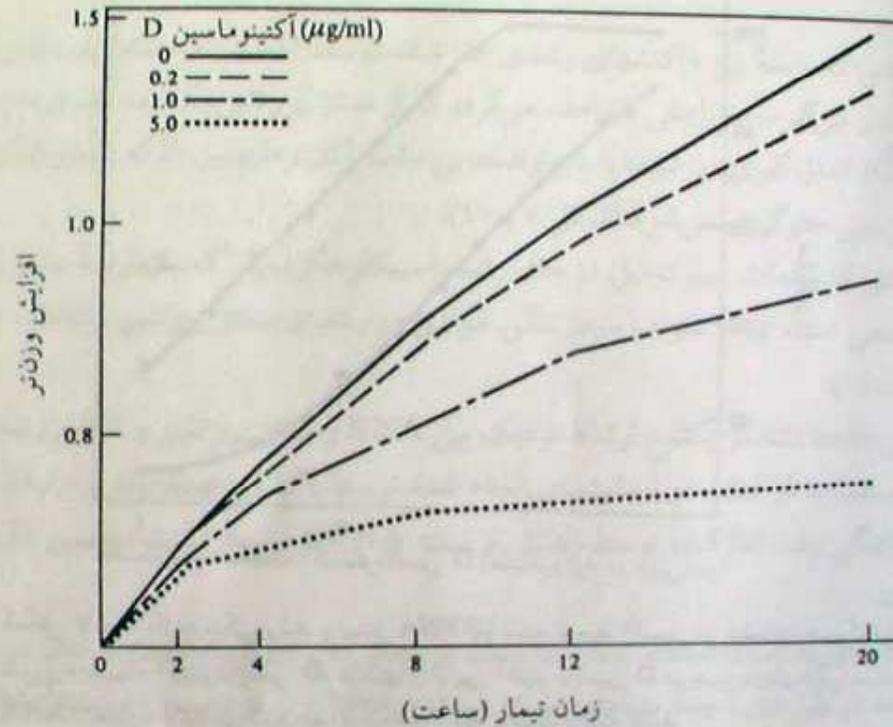
■ ۲- عقیده دیگر بر روی متابولیسم اسید نوکلئیک متمرکز شده است .

اثرات اکسین بر روی اسید نوکلئیک و متابولیسم پروتئین

- مدارک بیشماری نه همه آنها نشانگر این هستند که سنتز پیوسته RNA و پروتئین برای توسعه پیوسته یاخته مورد نیاز هستند.
- کی. ژی. ال و همکاران او کارهای وسیعی را روی اثرات اکسین بر روی اسید نوکلئیک و متابولیسم پروتئین در قطعات در حال بلوغ و طویل شدن هیپوکوتیل گیاهک‌های سویا انجام دادند. در کارهای آنها اکسین موجب افزایشی قابل توجه در سنتز تمام انواع RNA به خصوص افزایش شدیدی در rRNA شد.

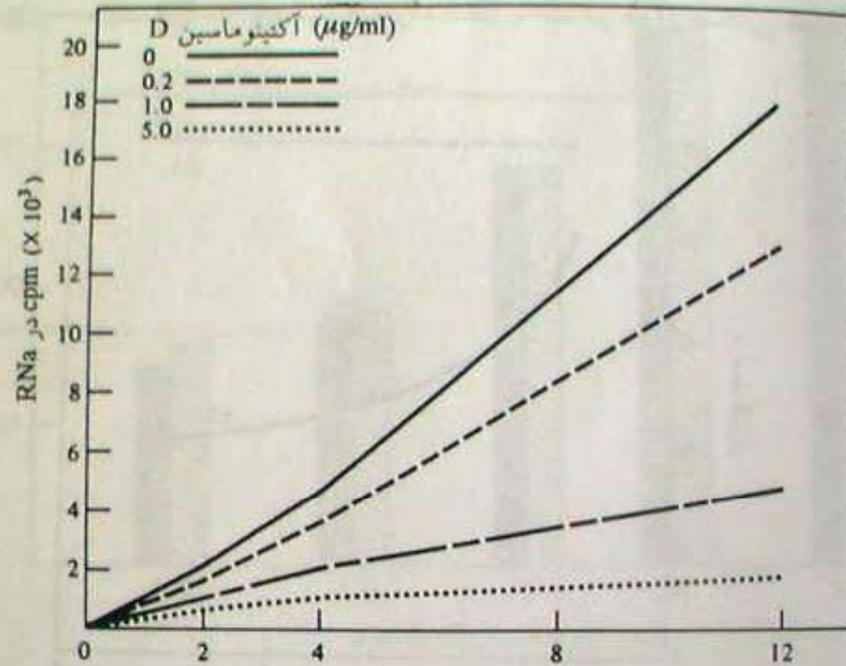
■ در بسیاری از تحقیقات عمل اکسین $D-2,4$ یا تعدادی از اکسین‌های سنتتیک دیگر بجای اکسین طبیعی IAA مورد استفاده قرار می‌گیرند.

■ این امر به این علت است که اکسین‌های سنتتیک مانند $D-2,4$ از لحاظ شیمیایی پایدارتر از IAA اکسیداز مقاومتر هستند و اکتینومایسین D، یک بازدارنده سنتز RNA وابسته به DNA، هم باعث بازدارندگی رشد قطعات هیپوکوتیل در حال بزرگ شدن (شکل ۷-۶) گردیده و هم الحاق پیش‌سازهای رادیواکتیو به RNA کل جلوگیری می‌کند (شکل ۷-۷).



شکل ۶ - ۷ بازدارندگی رشد توسط آکتینوماپسین D در قطعات هیپوکوتیل در حال دراز شدن. (برگرفته از Key و همکاران، ۱۹۶۷)

شدن. (برگرفته از Key و همکاران، ۱۹۶۷)

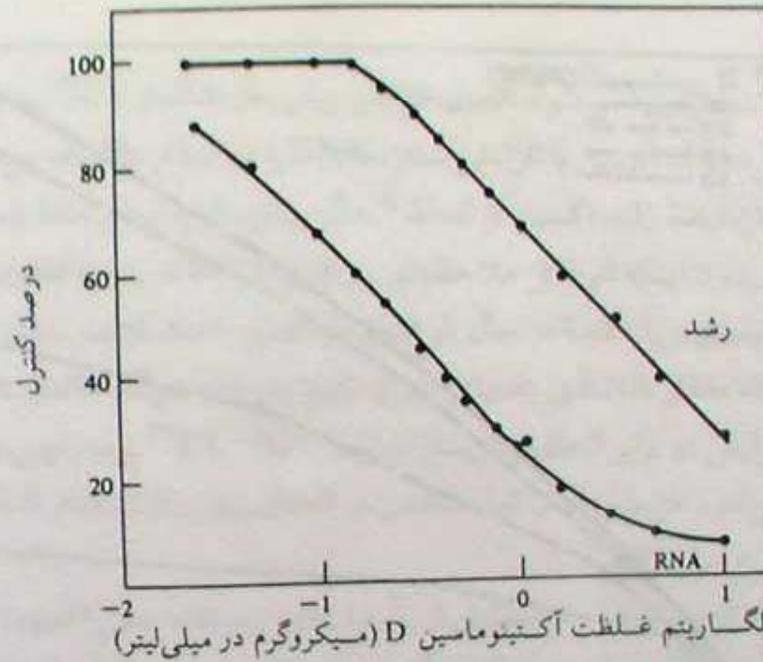


زمان تیمار (ساعت)

شکل ۷-۷ بازدارندگی سنتز RNA توسط آکتینومایسین D در قطعات هیپوکوتیل سویا
(برگرفته از Key و همکاران، ۱۹۶۷)

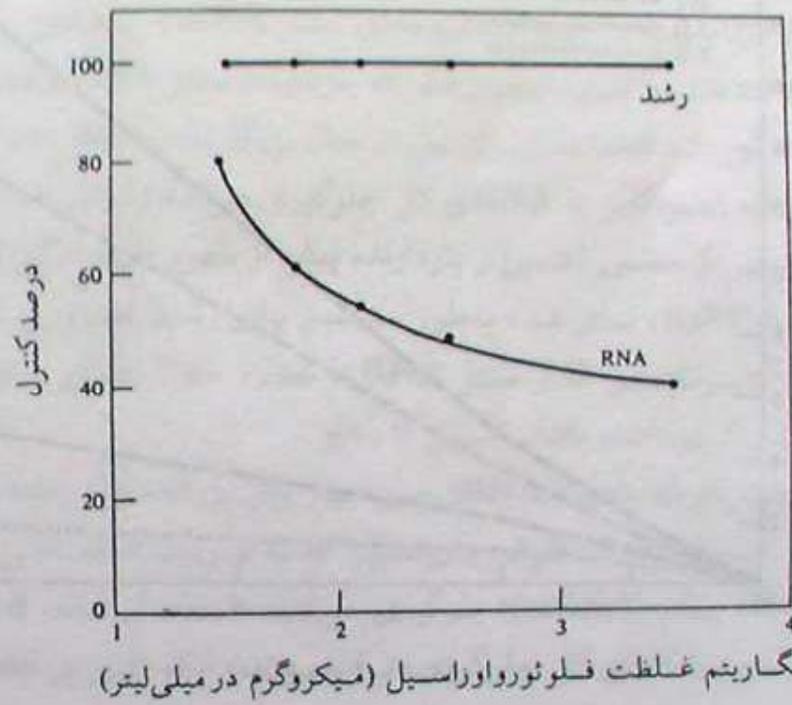
■ غلظت‌های پایین اکتینومايسين D از سنتز RNA تا حدود ۳۰ درصد جلوگیری می‌کند بدون اینکه بازدارندگی بر روی رشد داشته باشند (شکل ۷-۸).

■ ۵- فلوئورواوراسیل از سنتز RNA کل متجاوز از ۷۰ درصد جلوگیری می‌کند، بدون این که اثری بر روی قطعات هیپوکوتیل در حال رشد داشته باشد (شکل ۷-۹).



شکل ۷ - ۸ بازدارندگی رشد و سنتز RNA الفا شده توسط اکسین در قطعات هیپوکوتیل سویا به وسیله آکتینومایسین D، غلظتهای پایین آکتینومایسین D موجب بازدارندگی سنتز RNA تا حدود ۳۰٪ می شود، بدون آنکه بر رشد تأثیری داشته باشد.

مستقیم برای حمایت از سنتز پروتئین و بزرگ شدن یاخته در طول چندین ساعت mRNA
ست.

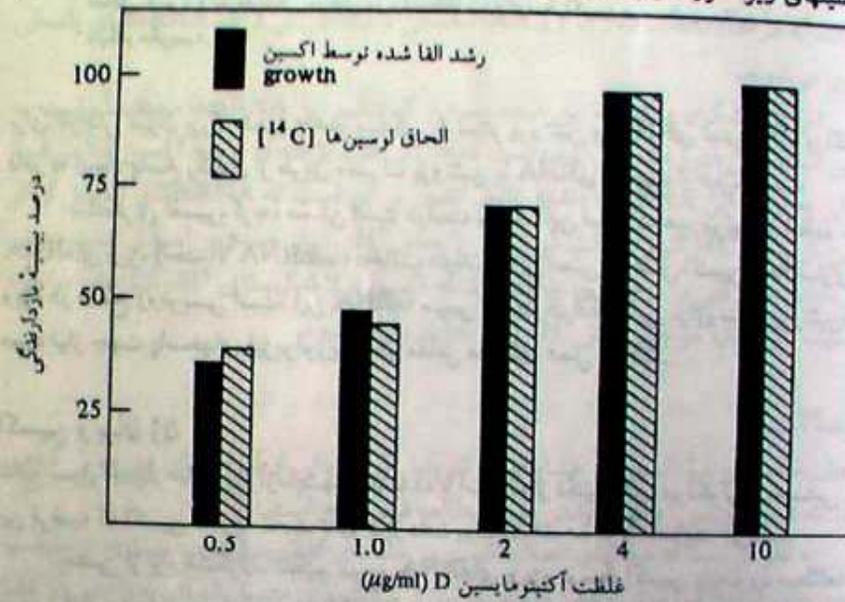


شکل ۷-۹ بازدارندگی سنتز RNA توسط ۵- فلونورو اوراسیل و عدم بازدارندگی رشد الفنا شده توسط اکسین با این ماده.

■ این داده‌ها نشان می‌دهند که RNA مورد نیاز به صورت فوری یا مستقیم بر حمایت از سنتز پروتئین و بزرگ شدن یاخته در طول چندین ساعت، mRNA می‌باشد (شکل ۷ - ۱۰).

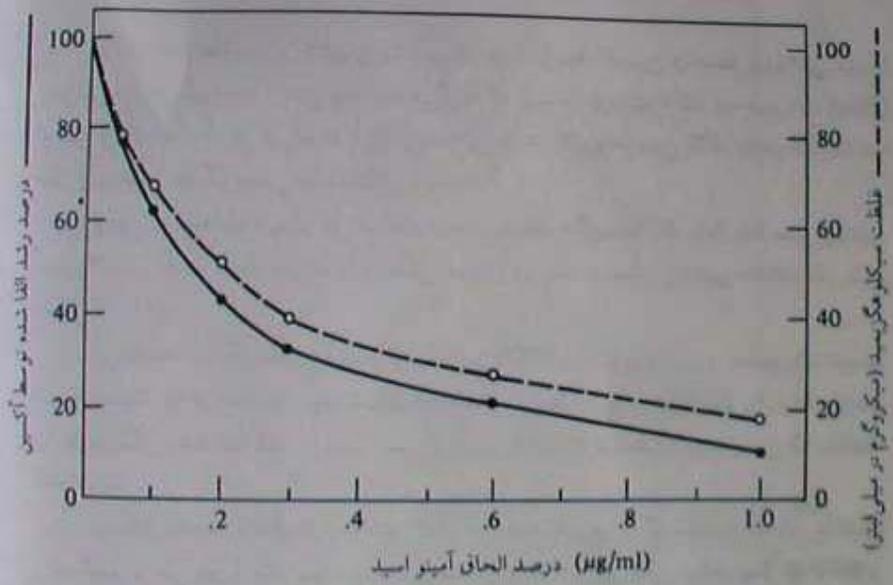
وقتی که قطعات هیپوکوتیل در حال رشد با سیکلوهگزامید، یک بازدارنده سنتز پروتئین ستوپلاسمی، تیمار شوند، بازدارندگی موازی در رشد و سنتز پروتئین مشاهده می‌شود (شکل ۷ - ۱۱).

بریده شده در طی دوره چند مساحت، مستطین‌ها را به هم وصل کرده و پهنای آن را
 پروتئینهای ویژه مورد نیاز است. مجموعه مشاهده‌ها نشان می‌دهد که توانایی اکسین



شکل ۷ - ۱۰ بازدارندگی رشد الفا شده توسط اکسین و سنتوپرونتین در قطعات هیپوکوتیل سویا توسط آکتنوماپسین D.

1. cycloheximide



شکل ۷ - ۱۱ بازدارندگی موازی در رشد القا شده توسط اکسین و مستتر پروتئین توسط میکروگرمیسید

درصد رشد القا شده توسط اکسین

غلظت میکروگرمیسید (میکروگرم در میلی لیتر)

■ ساده‌ترین تفسیر، گرچه نه ضرورتاً درست این است که هورمون‌ها در تنظیم سنتز RNA های ویژه، احتمالاً mRNA ها دخالت دارند.

اکسین و بیان ژن

- اکسین قادر به تحت تاثیر قرار دادن بیان ژن می باشد .
- والکر و همکاران (۱۹۸۵) در دانشگاه جورجیا اثرات سیتوکینین ، فوزیکوکسین و اتیلن را بر روی تغییرات تحریک شده توسط اکسین را در بیان ژن طی افزایش طول یاخته‌ای با اکسین در هیپوکوتیل سویا با استفاده از **CDNA** برای دو **mRNA** پاسخی اکسین تحقیق کردند .
- این محققین به این نتیجه رسیدند که تنظیم این **mRNA** ها مستقیماً وابسته به اکسین است .

گیرندهٔ اکسین

- گیرندهٔ اکسین در غشاهای کولئوپتیل ذرت یکی از گیرنده‌های هورمونی گیاهی در حال حاضر است .
- پروتئین‌های متصل شونده براحتی از غشاء حل شده و قابل خالص سازی هستند . مشخص شده است که این پروتئین متشکل از دو دایمر یکسان گلوکوزیله بوده و دارای وزن مولکولی ۲۲ کیلو دالتون (K Da) است .

■ یک گروه از پژوهشگران هلند نیز گزارشی را مبنی بر وجود یک پروتئین سیتوپلاسمی / هسته‌ای که قادر به اتصال به اکسین با تمایل زیاد است ارائه کردند ، آنها این پروتئین را به عنوان گیرندهٔ اکسین در نظر گرفتند .

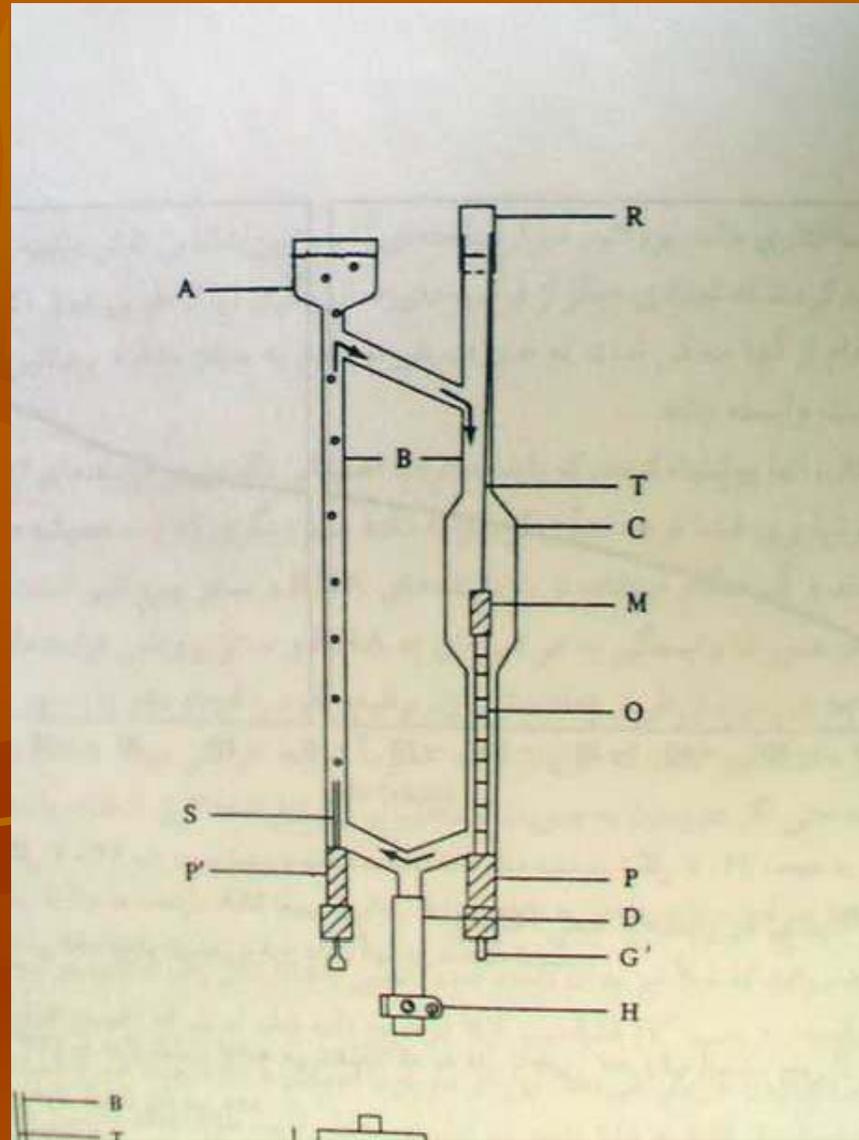
واکنشهای سریع به اکسین

■ بعضی از پاسخهای بافتها به اکسین آنقدر سریع هستند که مانع از هر گونه وابستگی به اثر اکسین به روی فعالیت ژن می‌گردد.

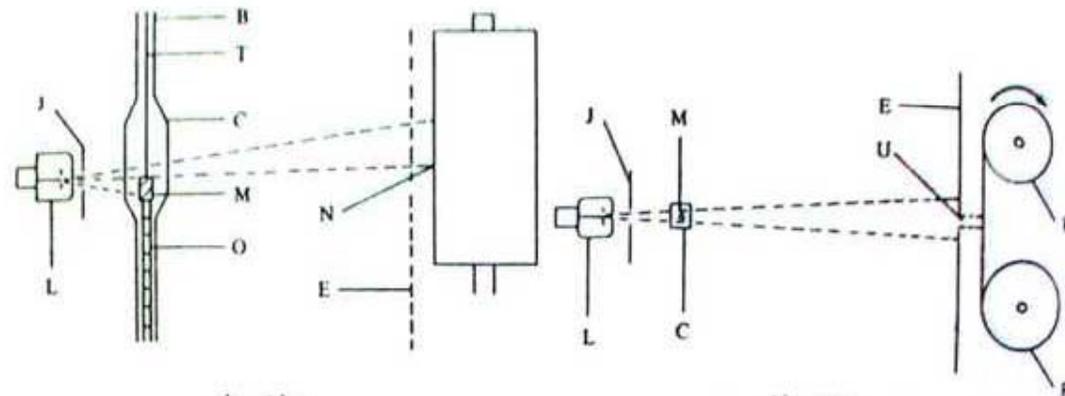
- مثالهایی از پاسخهای بسیار سریع به اکسین شامل موارد زیر هستند :
- افزایش طول قطعات کولئوپتیل و قطعات ساقه که کمتر از ۱۵ دقیقه .
- جریان پروتوپلاسمی که در دو دقیقه یا کمتر به IAA پاسخ می دهد .
- افزایش در میزان تنفس که اغلب حدوداً ۳۰ دقیقه بعد از اضافه نمودن اکسین رخ می دهد .

■ رونویسی به تنهایی نیازمند ۲ تا ۱۰ دقیقه است و ترجمه که مونتاژ پلی پپتیدهای در روی ریبوزومهاست نیازمند ۵/۱ تا ۵ دقیقه اضافی است .

■ ایوانس و ری دستگامی طراحی کردند که با آن افزایش طول یکسری از قطعات ساقه یا کولئوپتیل در دوره‌های کوتاه زمان قابل اندازه‌گیری است (شکل ۷-۱۲ الف و ب و شکل ۷-۱۳).



شكل ٧-١٢ - الف

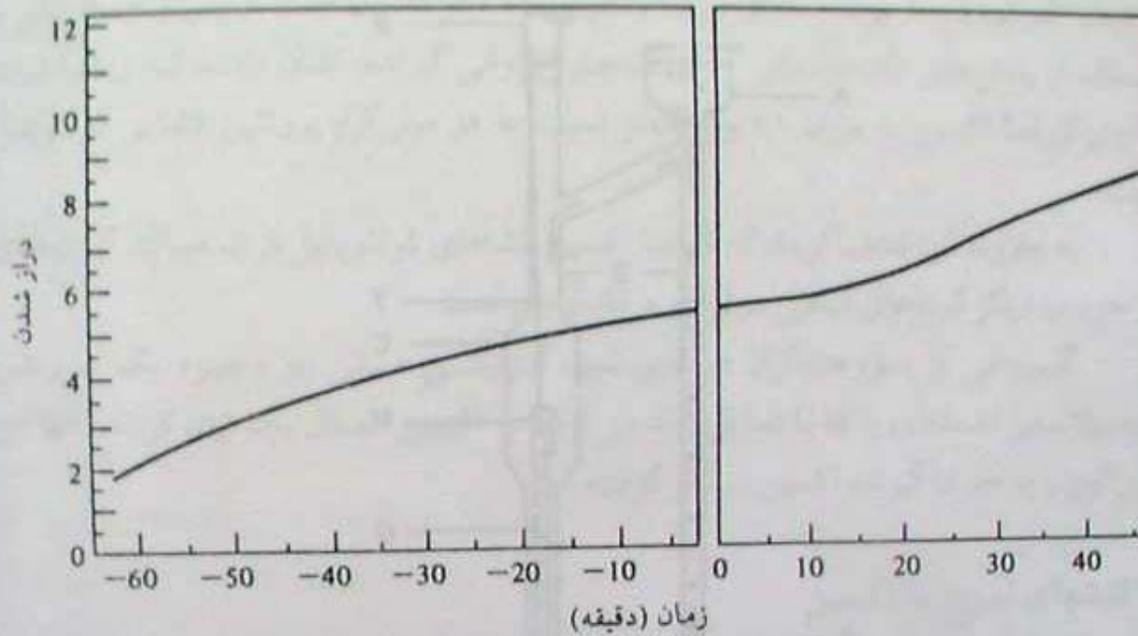


نما از پهلو

نما از بالا

شکل ۷-۱۲ دستگاه اندازه‌گیری رشد طراحی شده توسط «اوانز» و «ری» برای استفاده در آزمایشگاه در رابطه با پاسخهای دراز شدن سریع باخته. A، مخزن لبریر شونده، محل خروج گاز و قیفی برای پسرکردن محفظه؛ V، لوله شیشه‌ای با قطر ۷ میلیمتر؛ C، کیوت اسپکتروفتومتر (۱۰ میلیمتر مربع)؛ D، محل خروج قطرات؛ E، مانع با یک منفذ (U)؛ F، حلقه عکاسی؛ G، درپوش لوله شیشه‌ای؛ H، گبره پیچ؛ J، دیافراگم؛ K، استوانه کیموگراف؛ L، لامپ آرک زبرکونیم؛ M، وزنه؛ N، گوشه و لبه بالای سایه تشکیل شده توسط جسم؛ O، ردیفی از قطعات کولتوبتیل؛ P و P'، درپوش تفلون؛ S، سوزن سرنگ شماره ۲۵، T، نخ (برگرفته از: Ray و Evans، ۱۹۶۹)

شکل ۷-۱۲-ب



شکل ۷-۱۳ نوار رسم شده توسط دستگاه نشان داده شده در شکل ۷-۱۲. محیط در زمان صفر، از آب به محلول IAA تغییر می‌یابد. افزایش طول در ابتدای نوار مربوط به تحریک تماسی قطعات کولتوبتیل با قرار دادن آنها در دستگاه است.

نظریه رشد اسیدی در رابطه با عمل اکسین

- در تئوری اسید - رشد که قبلاً نیز اشاره شد اکسین باعث آغاز یک مکانیسم اسیدی شدن می‌گردد که وابسته به یک پمپ غشاء است.

- خروج پروتئین چند نتیجه مناسب برای نرمی دیواره دارد :
- بعضی از پیوندهای حساس به اسید بین اکس تانسین ،
همی سلولزها و ترکیبات پکتیکی و سلولز می شکنند .
- کلسیم که بین آنها زنجیرهای اورونیک ترکیبات پکتیکی
را متصل می کند جابجا می شود .

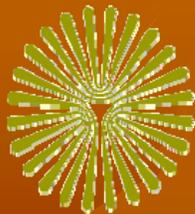
■ خروج پروتئینها موجب ورود یونهای می شود که فشار اسمزی واکوئلی را افزایش می دهد ، که در نتیجه باعث ورود آب و افزایش تورژسانس می شود .

■ اسیدی شدن دیواره متعاقب فعال شدن بعضی از هیدرولازها می شود ، که به سلولز (که از بتا گلوکز تشکیل شده) حمله می کند .

پایان فصل هفتم



بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



فصل هشتم ژیرلین‌ها

منبع: فیزیولوژی گیاهی ۳

تألیف: دکتر مه لقا قربانلی

انتشارات دانشگاه پیام نور

تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی

۱۳۸۵

پیشگفتار

- ژیرلین‌ها هورمون‌هایی طبیعی با اثراتی گوناگون هستند که در فرایندهای ریخت‌زایشی اساسی مانند پیدایش میانگره‌ها و تشکیل گل نقش دارند.

هدف آموزشی کلی

- هدف آموزشی کلی این گفتار « آشنایی با ژیرلین‌ها و اثرات فیزیولوژیکی آنهاست »

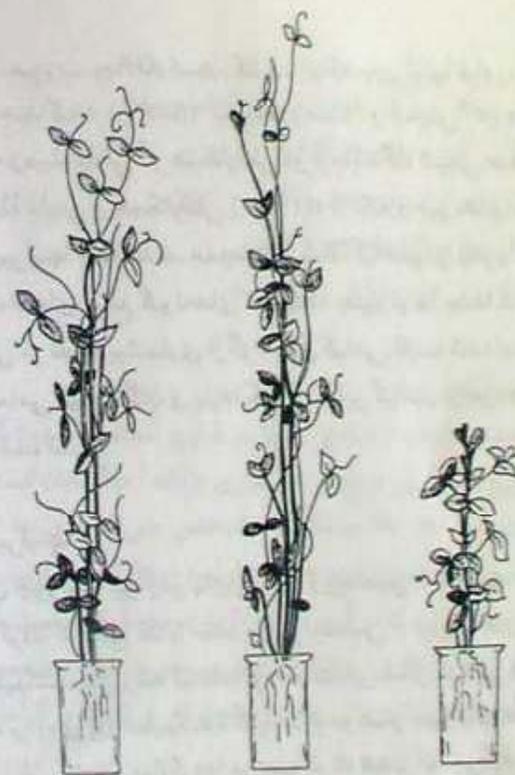
تاریخچه کشف ژیرلین ها

- نام ژیرلین ها به علت کشف تصادفی آنها در ژاپن در قارچی آسکوسیت انگل برنج به نام ژیرلا فوزیکوروزا می باشد . این قارچ مسئول بیماری باکانه است .
- یابوتا در سال ۱۹۳۵ به عامل فعال این قارچ نام ژیرلین را داد .

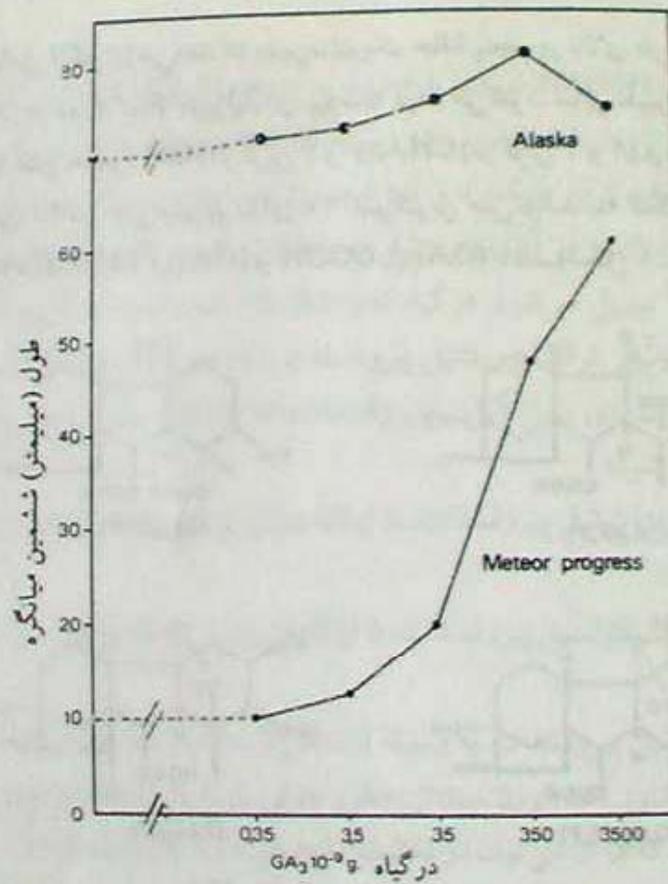
- در سال ۱۹۵۵ استودولا و همکاران از بخش کشاورزی U.S خالص سازی ژیرلینها ، از تصفیه‌های قارچی بعهدہ گرفتند .
- تعداد جیرلینهای شناخته شده اکنون متجاوز از ۷۶ عدد است .

اندازه‌گیری جیبرلین‌ها

- مانند اکسین‌ها ، برای جیبرلین‌ها نیز آزمونهای زیستی مخصوص تعیین شده است .
- (شکل ۸-۱ و ۸-۲)



شکل ۸-۱ اثر جیبرلیک اسید بر رشد نخود پاکوتاه (ولایت Meteor) در سمت چپ، نژاد با اندازه طبیعی؛ در سمت راست، نژاد پاکوتاه، در وسط نژاد پاکوتاه تیمار شده با GA₃ (۲ و ۱۰ میکروگرم بر روی نخستین برگ) (برگرفته از: Baron در Champagnat و همکاران، ۱۹۶۹).

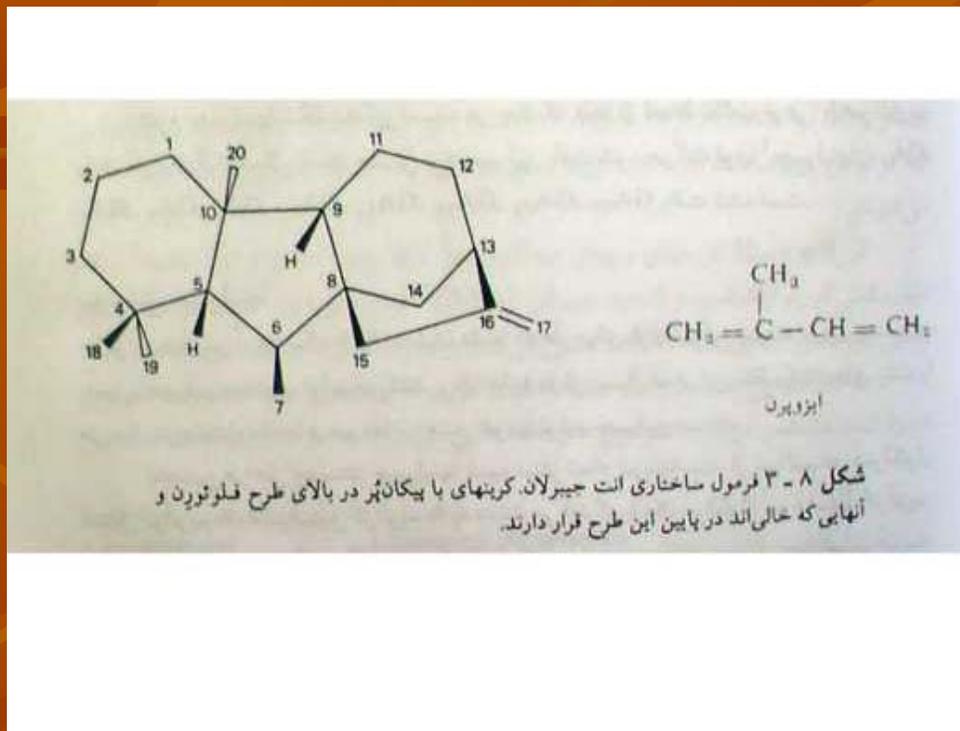


شکل ۸-۲ رشد ششمن میانگره یک واریته پاکوتاه نخود (Meteor progress) و یک واریته نرمال (Alaska) در حضور غلظت فزاینده GA₃.

سایر آزمونهای زیستی

- سایر آزمونهای زیستی بر روی اثرات دیگر فیزیولوژیکی جیبرلینها انجام می گیرد.
- وقتی از اسید جیبرلیک یا جیبرلین نام برده می شود ، مقصود همان جیبرلیک اسید است .

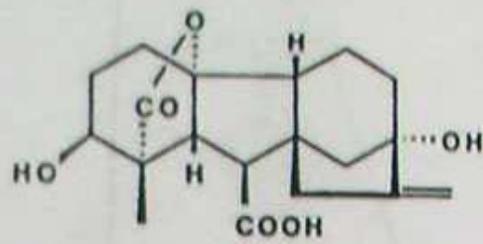
خصوصیات شیمیایی جیرلین‌ها



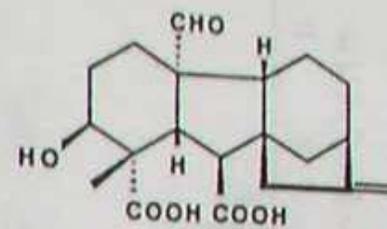
- جیرلین‌ها در ۱۹۶۵ به وسیله پالگ به عنوان ترکیباتی با اسکلت‌انت جیرلان شناخته شدند (شکل ۸-۳)

■ جیرلین‌ها به طور طبیعی در سه حالت یا شکل شیمیایی وجود دارد که دو نوع آنها از نظر شیمیایی مشخص شده است و سومی به طور فرضی معلوم گشته است که عبارتند از:

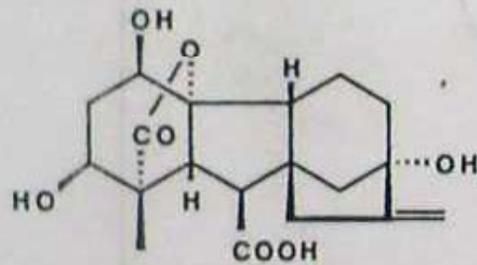
- (1) جیرلین‌های آزاد
- (2) جیرلین‌های پیوسته
- (3) جیرلین‌های محلول در آب یا باند جیرلین‌ها.
- (شکل 4-8)



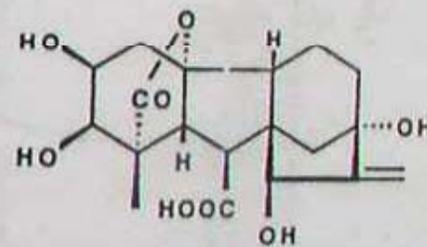
GA₁(F,P)



GA₃₆(F,P)



GA₅₅(F,P)



GA₇₅(P)

شکل ۸-۴ فرمول چند جیبرلین.

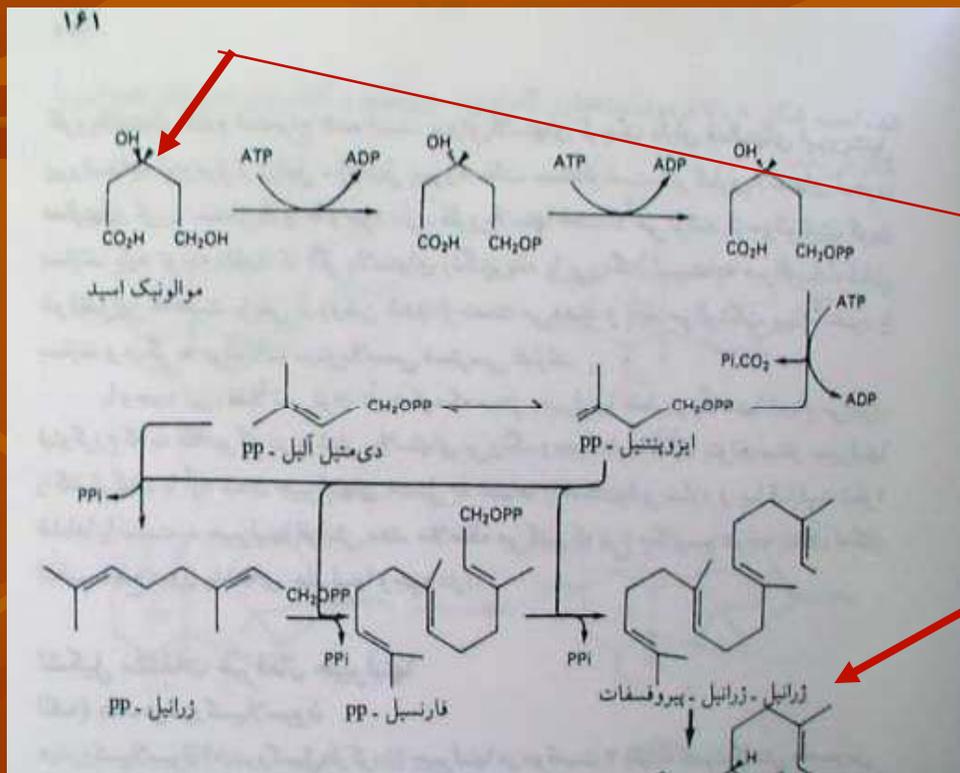
- تنوع جیبرلین‌ها شگفت‌انگیز است هر چند که فقط از لحاظ نکات فرعی با هم تفاوت دارند.
- در یک گیاه ممکن است چندین جیبرلین یافت شود . در گیاه لوبیا جیبرلین‌های یافت شده است .

بیوسنتز جیبرلین‌ها

- اولین مراحل بیوسنتز جیبرلین‌ها شبیه سنتز تمام ترپن‌هاست .
- از تراکم دو مولکول استیل کوانزیم A ، استو استیل کوانزیم A به دست می‌آید که با یک مولکول سوم استیل کوانزیم A ، بتامتیل هیدروکسی گلووتاریل – کوانزیم A را تولید می‌کند .
- بعد از احیا شدن، اسیدی با ۶ اتم کربن به نام اسید موالونیک به دست می‌آید که به وسیله ATP_2 به صورت پیروفسفات تبدیل می‌شود.
- سپس موالونیل پیروفسفات به صورت ایزوپنتینیل پیروفسفات (IPP) یا ایزوپرن فعال درمی‌آید .

- آنزیم ژرانیل - ژرانیل پیروفسفات سنتتاز می تواند ایزوپنتینیل پیروفسفات را به صورتهای زیر متراکم کند :
- منو ترپنی به نام ژرانیل - پیروفسفات تولید شود ،
- سزکوئی ترپنی به نام فارنسیل پیروفسفات تولید شود ،
- دی ترپنی به نام ژرانیل - ژرانیل پیروفسفات به وجود آید.

- ژرانیل - ژرانیل پیروفسفات به وسیله انت کورن سنتتاز طی دو مرحله به صورت انت کورن حلقوی می شود.
- مجموعه این واکنشها منجر به تبدیل موالونیک اسید به آلدئید می شود که در شکل ۸-۵ نشان داده شده است .



■ شکل ۵-۸ الف:

■ تبدیل موالونیک اسید به

■ ژرانیل-ژرانیل پیروفسفات

انتقال جبرلین ها

- انتقال جبرلین به طور غیر قطبی توسط آبکش و چوب صورت می گیرد . در نخود و جبرلین های به کار برده شده به سرعت ۵ سانتیمتر در ساعت حرکت می کنند.

تنظیم سطح جیرلین‌های درون یاخته‌ای

- کنترل سنتز جیرلین‌ها
- مرحلهٔ حلقوی شدن ژرانیل پیرو فسفات و تبدیل آن به کورن می‌تواند محلی از تنظیم سنتز جیرلین‌ها را تشکیل دهد. در واقع فعالیت A کورن سنتتاز است که احتمالاً در تحت تاثیر تنظیم قرار می‌گیرد.

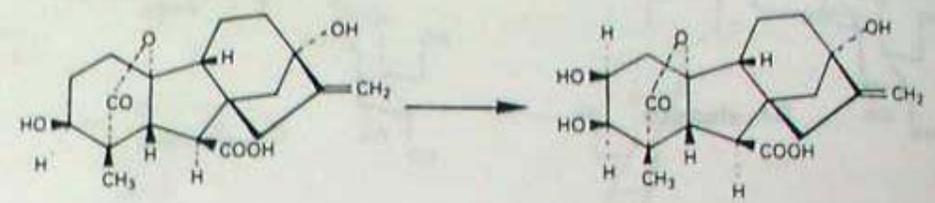
کنترل استقرار درون یاخته‌ای جبرلین‌ها

- فعلاً نمی‌توان تایید کرد که سنتز جبرلین‌ها فقط در پلاستها انجام می‌شود .
- فیتوکروم که به مقادیر کم در پوشش پلاستهای بی‌رنگ وجود دارد ، شاید بتواند سنتز جبرلین‌ها را کنترل کرده یا امکان آزاد شدن جبرلین‌های متصل به غشاها را بدهد و یا قابلیت نفوذ غشاها را نسبت به جبرلین‌ها بیافزاید.
- نوع مکانیسم هرچه که باشد امکان تنظیم سطح درون یاخته‌ای جبرلین‌ها وجود دارد .

تشکیل مشتقات غیر فعال جبرلین‌ها

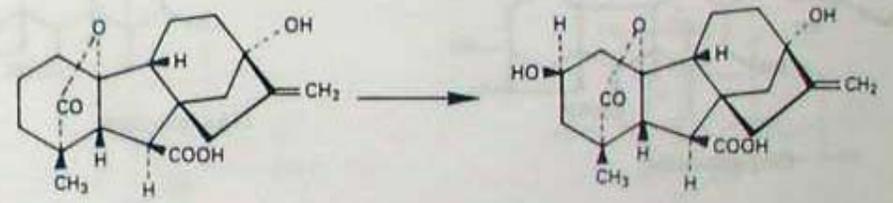
- تشکیل مشتقات غیر فعال جبرلین‌ها
- الف) بتا هیدروکسیلاسیون
- هیدروکسیلاسیون جبرلین‌ها در موقعیت ۲ (β) به همراه کاهش محسوس فعالیت زیستی آنهاست. (شکل ۸-۶)

نشان می دهد.



GA₁

GA₈



GA₂₀

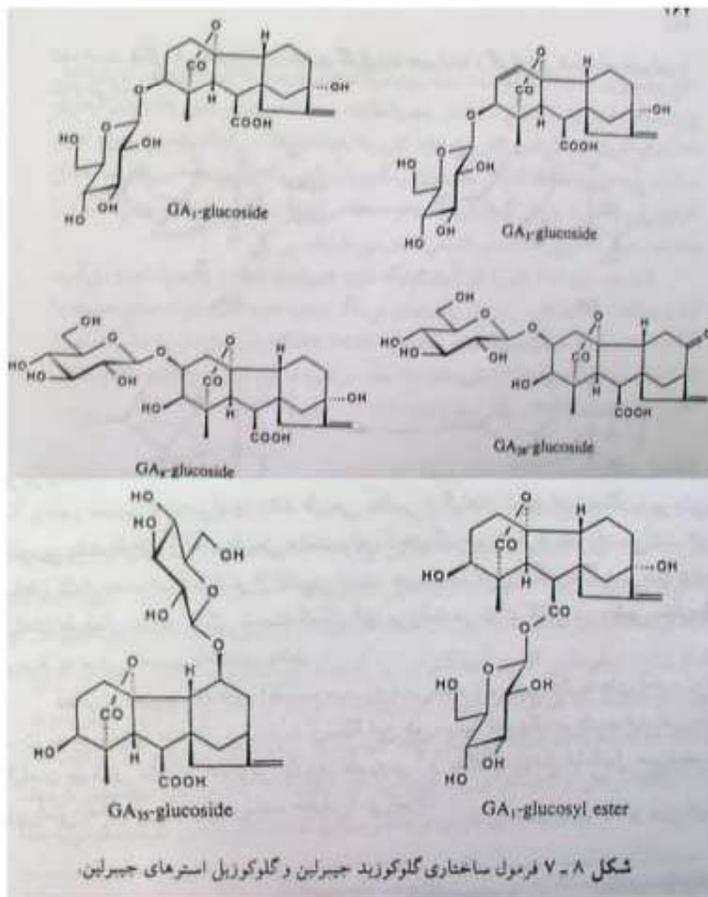
GA₂₉

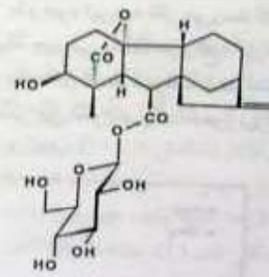
شکل ۸ - غیرفعال شدن جیبرلینها در لوبیا (GA₁ → GA₈) توسط هیدروکسیلاسیون برگشت ناپذیر.

ب) اشکال پیوسته جیبرلین‌ها

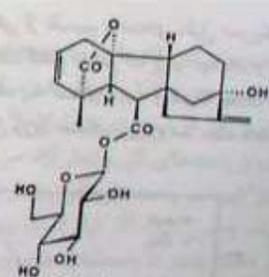
■ گلوکزیل - استرهای جیبرلین‌های مختلف شناخته شده است که در آنها گلوکز به وسیله پیوند بتا گلوکزیدی به یک عامل هیدروکسیل جیبرلین‌ها متصل است. این شکل جیبرلین بدون تردید از اشکال غیر فعال است.

■ گلوکزیل استرهایی که در آنها گلوکز به کربوکسیل متصل است می‌توانند اشکال ذخیره هورمون را تشکیل دهند که احتمالاً به هنگام رویش دانه هیدرولیز می‌شوند. شکل ۷-۸ فرمول ساختاری گلوکزید جیبرلین‌ها و گلوکزیل استرهای جیبرلین را نشان می‌دهد.

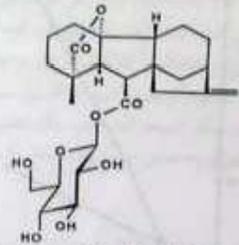




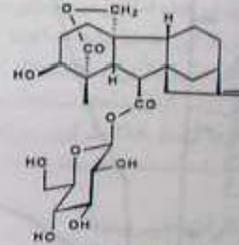
GA₄-glucosyl ester



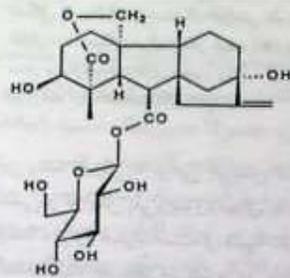
GA₇-glucosyl ester



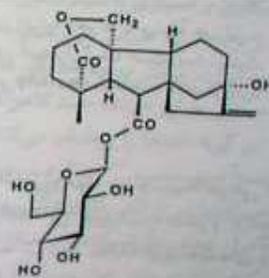
GA₈-glucosyl ester



GA₁₇-glucosyl ester



GA₁₈-glucosyl ester



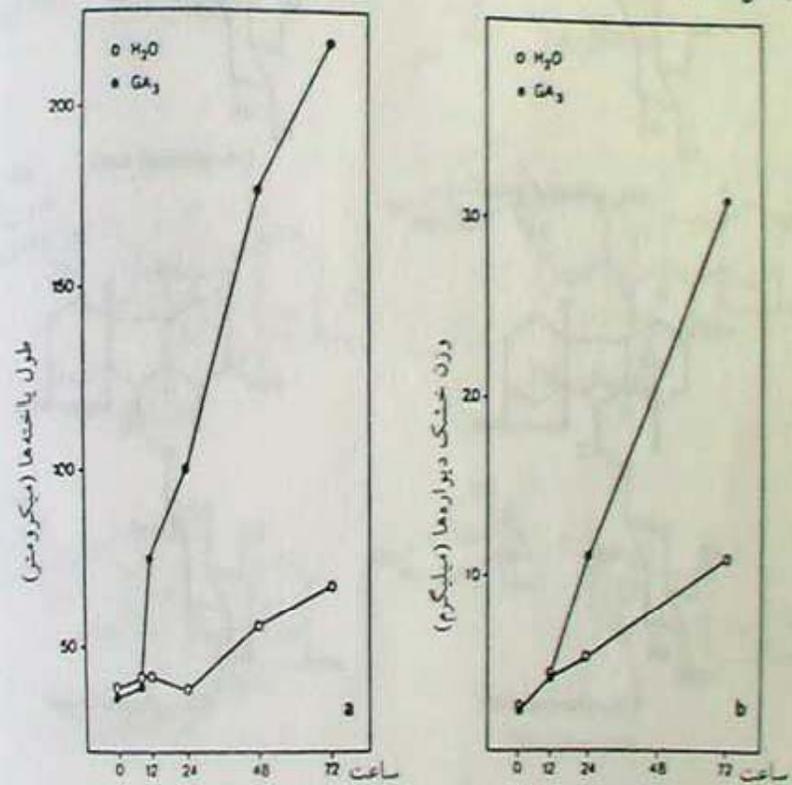
GA₄₄-glucosyl ester

ادامه شکل ۷-۸

اثرات فیزیولوژیکی جیبرلین‌ها

- اثر بر روی رشد
- قبلاً یادآور شدیم که جیبرلین‌ها رشد طبیعی بعضی از گیاهان کوتاه قد را امکان‌پذیر می‌سازند. همچنین رشد طولی گیاهان طبیعی مانند برنج ، کاهو ، گندم و خیار را تحریک می‌کنند . اثر آنها بر روی گیاهان کامل به مراتب موثرتر از اکسین است . جیبرلین‌ها اثری شگفت‌انگیز بر روی بلند شدن ساقه گیاهان طوقی دارند . اثر آنها بر روی رشد لااقل در بعضی موارد قسمتی مربوط به یک نوع تقسیم یاخته‌ای باشد .
- (شکل ۸-۸)

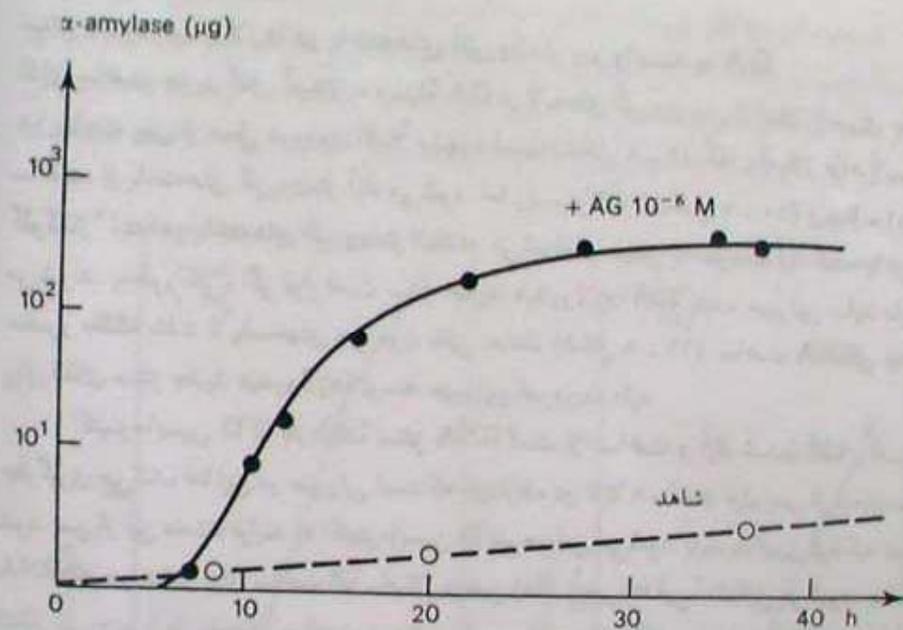
شکل ۸-۱۱



شکل ۸-۸ (الف) سنتتیک افزایش طول یاخته‌های محور زیرین کاهو که به وسیله جیبرلین به غلظت ۱۰ میکرومول تیمار شده (●) و شاهد (○) که در آب قرار گرفته است. (ب) سنتتیک ستر دیواره یاخته‌های محور زیرین کاهو در آب (○) یا در GA₃ (●) به غلظت ۱۰ میکرومول (برگرفته از: Srivastava, ۱۹۷۵).

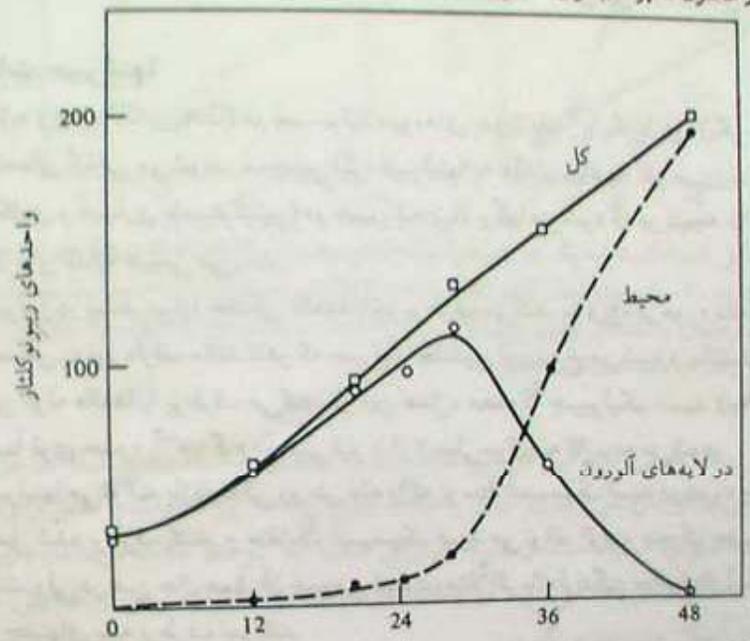
■ سنتز جدید هیدرولازها در یاخته‌های آلورون‌جو وابسته به GA

■ القای ساخت جدید آلفاآمیلاز به وسیله GA در لایه‌های آلورون پس از زمان تاخیری حدود ۱۸ ساعت پس از عمل هورمون کاملاً مشهود است (شکل ۸-۹)



شکل ۸ - اثر جیبرلین بر تولید آلفا - آمیلاز به وسیله آلبومین جو. قرار دادن ۱۰ نیمه آلبومین در محلول تامپونه (بافری) جیبرلیک اسید (برگرفته از: Varner, ۱۹۶۵).

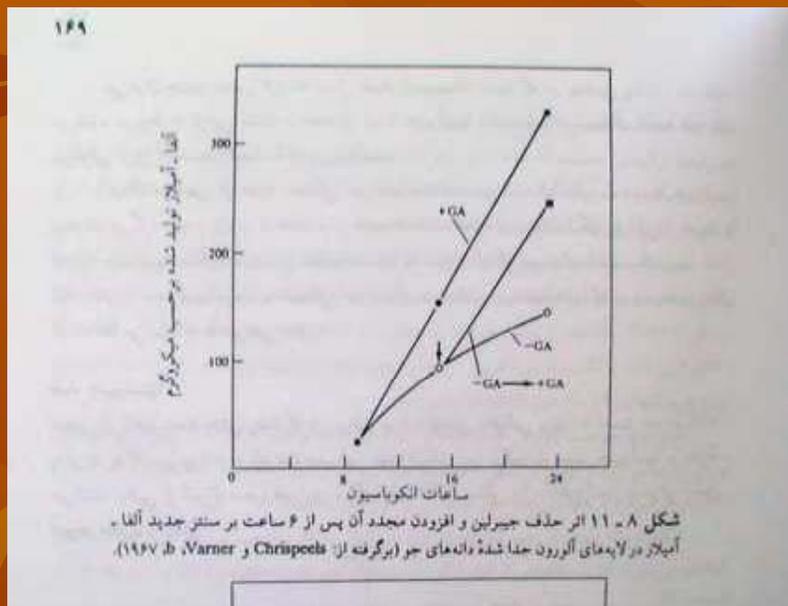
در محلول نامیونه (باقری) جیبرلیک اسید (برگرفته از: Varner, ۱۹۶۵).



شکل ۸ = ۱۰ تولید و آزاد شدن ریبونوکلئاز توسط ۱۰ لایه آلورون که همراه با ۵ نانو مول GA قرار داده شده‌اند (برگرفته از: Varner و Chrispeels, ۱۹۶۷).

■ (شکل ۸-۱۱) ساخت RNA

جدید برای القای سنتز جدید
هیدرولازها توسط جیبرلین
ضرورت دارد.



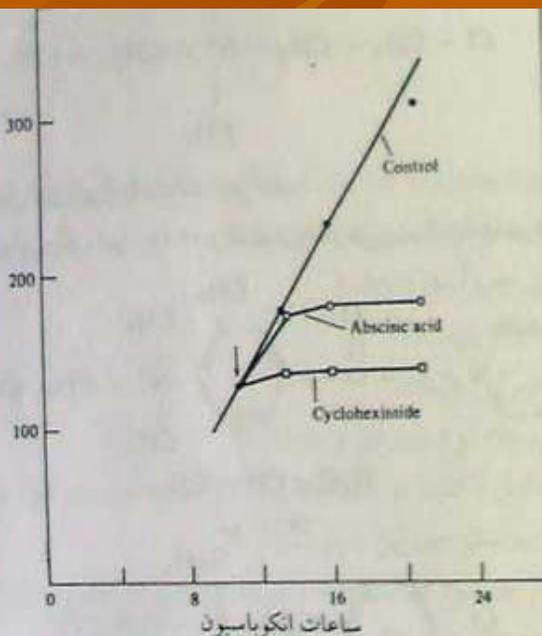
■ آکٲنومایسین D که بازدارنده سنتز RNA است از ساخت و آزاد شدن آلفاآمیلاز ممانعت می کند.

■ بازدارنده های ساخت پروتئین از جمله سیکلوهگزیمید نیز از القای ساخت هیدرولازها توسط GA ممانعت می کنند .

■ جالب است که اسید آبیسی سیک که یک هورمون بازدارنده رشد است نیز از سنتز القا شده آلفاآمیلاز ممانعت می کند .

(شکل ۸-۱۲)

آلفا - آمیلاز تولید شده بر حسب میکروگرم

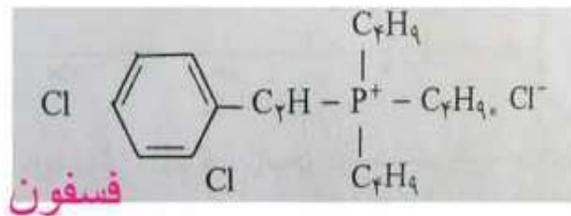
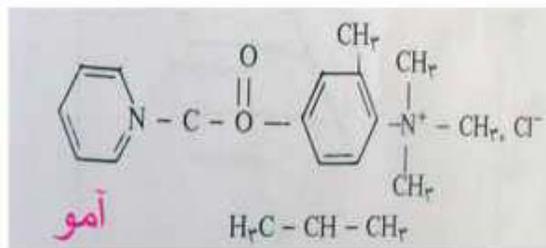
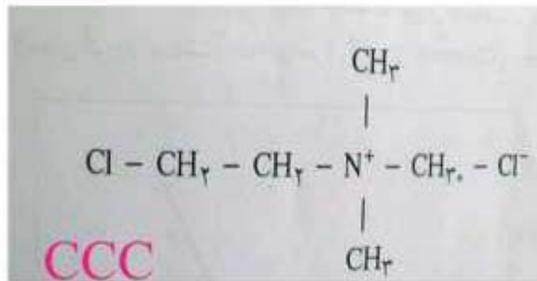


شکل ۸-۱۲ بازدارندگی سنتز آلفا - آمیلاز توسط آبسزیک اسید و سیگلوهگزیمید. لایه‌های آلورون در ۰.۵ میکرومول به مدت ۱۱ ساعت قرار داده شده‌اند. در این مدت آبسزیک اسید (۵ میکرومول) یا سیگلوهگزیمید (۱۰ میکروگرم در میلی‌لیتر) اضافه شده‌اند. آلفا - آمیلاز پس از ۲، ۵ و ۱۰ ساعت بعد اندازه‌گیری شده است (برگرفته از: Chrispeels و Varner, ۱۹۶۷, b).

سایر اثرات جیبرلین

- (جیبرلین‌ها بخصوص) موجب تولید میوه‌های بدون دانه یا بکر باری در بعضی گونه‌های گیاهی می‌شود .
- جیبرلین در بیشتر موارد خفتگی دانه‌ها را نیز برطرف می‌کند.
- جیبرلین‌ها می‌توانند بازدارندگی رویش دانه را که توسط اسید آبسسیک در مورد جنین‌های نخود حاصل شده برطرف نماید .
- با کاربرد جیبرلین‌ها ممکن است که این تنظیم‌کننده‌ها به عنوان آنتاگونیست‌های اسید آبسسیک عمل کنند.

ضد جیبرلین ها (آنتی جیبرلین ها)

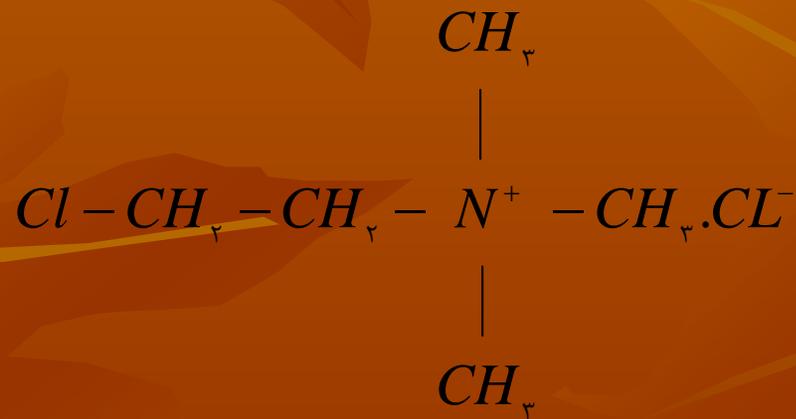


ضد جیبرلین ها

- بعضی از کاهش دهنده‌های رشد به نام آنتی جیبرلین معروفند.
- این ترکیبات سنتز جیبرلین‌ها را متوقف می‌کنند.

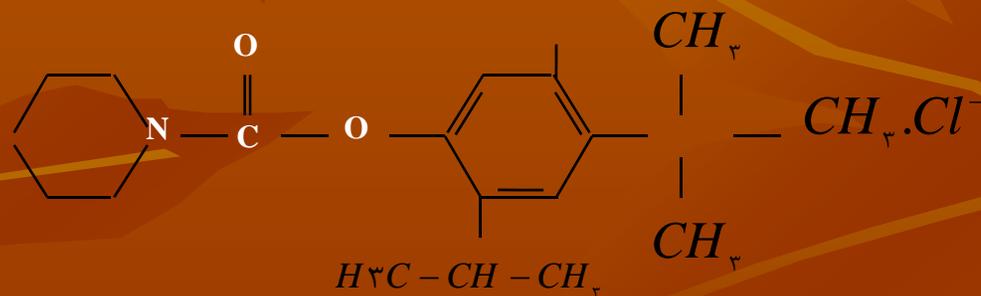
CCC

■ یکی از انواع معروف این ترکیبات CCC یعنی « ۲- کلرواتیل - تری متیل - آمونیوم کلرید » است:

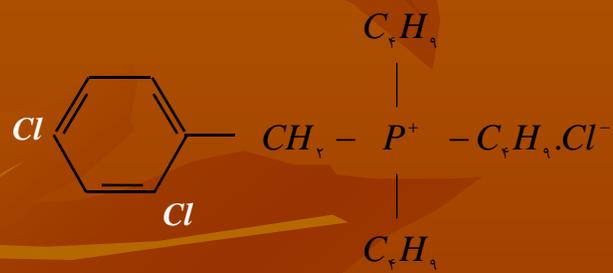


که سنتز کورن از ژرانیل - ژرانیول را متوقف می کند .

■ از آنتی جیبرلین‌های دیگر آمو ۱۶۱۸ و فسفون را نام می‌بریم
که به همین طریق عمل می‌کنند:



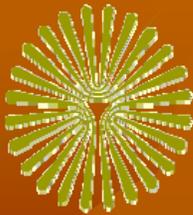
آمو ۱۶۱۸



فسفون



بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



فصل نهم

سیتوکینین‌ها و تنظیم کنندگان دیگر

منبع: فیزیولوژی گیاهی 3

تألیف: دکتر مه لقا قربانلی

انتشارات دانشگاه پیام نور

تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی

1385

پیشگفتار

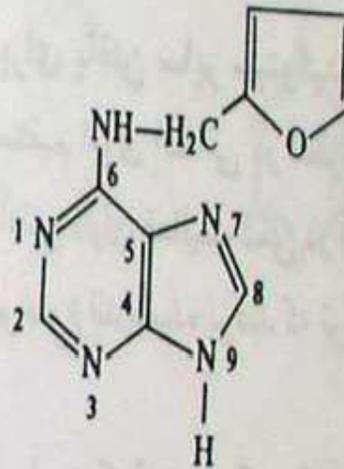
■ کشف کینتین در سال ۱۹۶۵ موجب شد که گروه بسیار مهمی از تنظیم‌کنندگان رشد به نام سیتوکینین‌ها، مورد توجه قرار گیرد.

هدف کلی آموزشی

- هدف کلی آموزشی این گفتار عبارت است از « آشنایی با سیتوکینین ها ، اتیلن ، اسید آبسی و پلی امینها و بررسی نقشهای این تنظیم کنندگان رشد » .

تاریخچه کشف کینتین

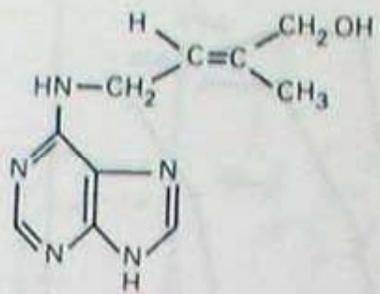
■ کشف قطعی سیتوکینین‌ها در ۱۹۵۵ وقتی صورت گرفت که میلر و اسکوگ در دانشگاه ویسکونزین ماده‌ای به نام کینتین (شکل ۹-۱) را از یک نمونه اتوکلاو شده DNA اسپرم شاه ماهی جدا نمودند.



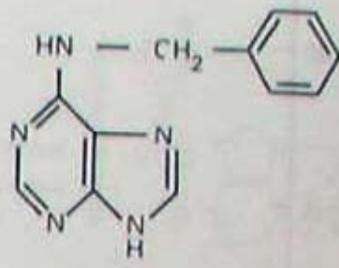
شکل ۹-۱ ساختار شیمیایی کینتین (۶- فورفوریل آمینوپورین)، نخستین سینتوکینینی که کشف شد.

جداسازی کینتین و جستجو برای یافتن سایر سیتوکینین‌های طبیعی

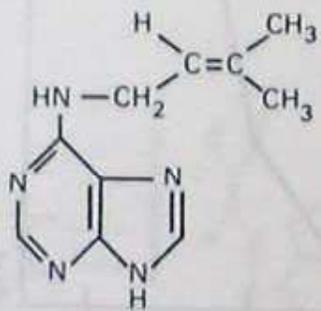
- امروزه کاملاً مشخص شده است که کینتین یک ترکیب مصنوعی است و در گیاه وجود ندارد .
- کشف سیتوکینین‌های طبیعی
- اولین جداسازی یک سیتوکینین طبیعی توسط لتام از بخش میوه اوکلند نیوزلند و میلر از دانشگاه ایندیانا در حدود سال ۱۹۶۳ به طور همزمان انجام شد .
- لتام در یک سمپوزیوم اعلام کرد سیتوکینینی طبیعی در شکل متبلور از دانه‌های نارس ذرت جدا کرده است و آنرا زآتین نامید .
- زآتین مانند کیتین، آدنین جانشین شده است (شکل ۹-۲).



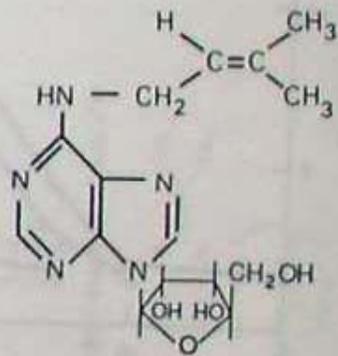
زآتین



بنزیل آدنین



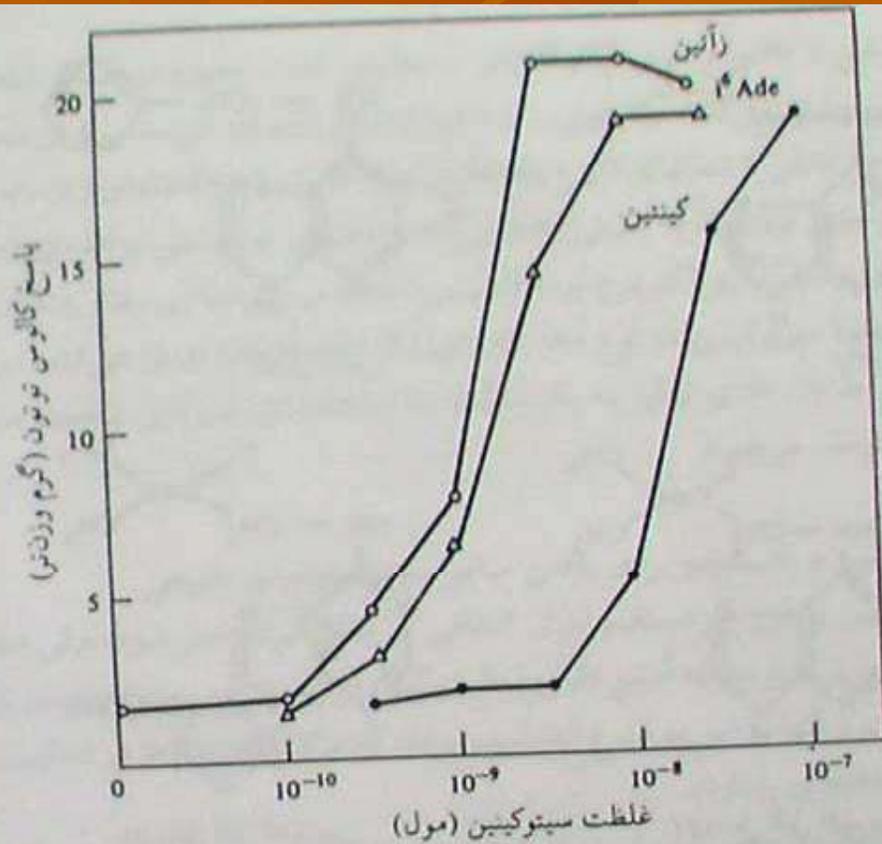
دی متیل آلیل آدنین



دی متیل آلیل آدنوزین

شکل ۹ - ۲ مثالهایی از سینتوکینینها: زآتین، DMAA (دی متیل آلیل آدنین) و ربوزید آن (دی متیل آلیل آدنوزین) و بنزیل آدنین.

- به نظر می‌رسد زآتین فعالترین و فراوانترین سیتوکینین‌ها باشد.
- فعالیت آن ۱۰ مرتبه بیشتر از کینتین است. (شکل ۹-۳)
- بعد از کشف زآتین، سیتوکینین‌های متعدد دیگری از منابع مختلف جدا و ساختمان شیمیایی آنها مشخص گردید.



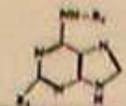
شکل ۹ - ۳ اثرات مقایسه‌ای سه سیتوکینین در تحریک رشد کالوس توتون در آزمایشگاه. ترکیب خلاصه Ade I⁶, N⁶, Δ² - ایزوپنتیل آدنین است، (برگرفته از: Leonard و همکاران، ۱۹۶۸).

■ تمام سیتوکینین‌های طبیعی مشتقات ایزوپنتینیل آدنین (دی متیل آلایل آدنین DMAA) می‌باشند. - (ایزوپنتینیل) آدنوزین () در تمام نمونه‌های tRNA جانوران یافت شده است و ریبوزید DMAA است.

■ بازهای آزادی که علت این تفاوتها در زنجیر جانبی هستند در جدول ۹-۱ نشان داده شده‌اند .

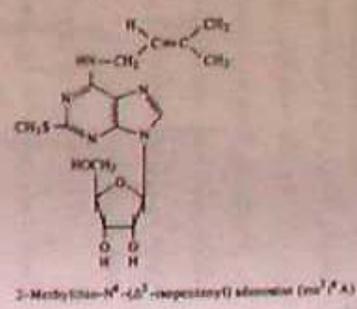
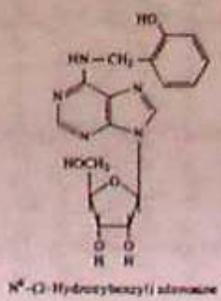
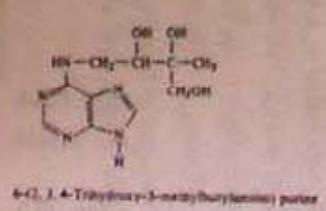
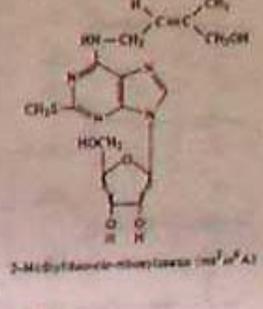
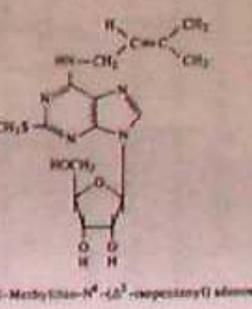
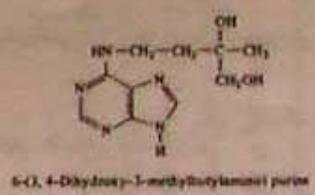
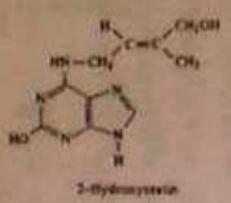
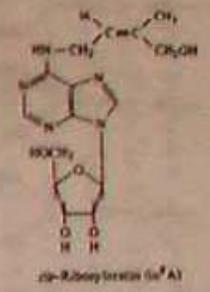
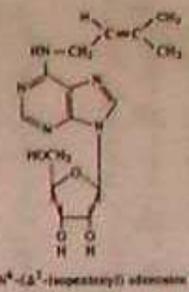
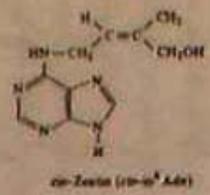
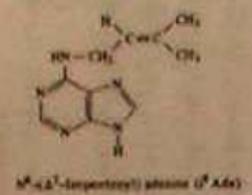
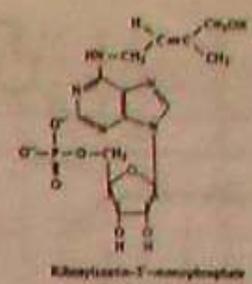
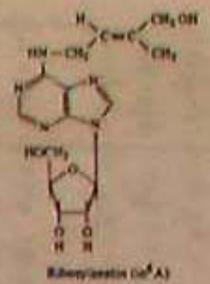
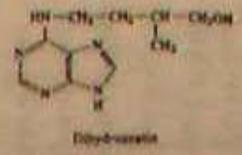
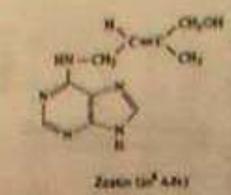
■ سیتوکینین‌ها در جانوران و میکروارگانیسمهای متعددی ، مخصوصاً در tRNA گزارش شده‌اند و در حقیقت ، به احتمال زیاد در تمام موجودات زنده یافت می‌شوند .

جدول ۹ - ۱ بازهای آزاد سیکلینهای طبیعی

			
R_1	R_2	نام شیمیایی	نام معمولی یا اختصاری
$\begin{array}{c} \text{CH}_2\text{OH} \\ \\ \text{---CH}_2\text{---CH---C} \\ \quad \quad \quad \\ \text{CH}_3 \end{array}$	H	۶- (۲- هیدروکسی - ۳- متیل - ترانس - ۲- بوتیل) آمینوپورین	ترانس - زائین
$\begin{array}{c} \text{CH}_3 \\ \\ \text{---CH}_2\text{---CH---C} \\ \quad \quad \quad \\ \text{CH}_2\text{OH} \end{array}$	H	۶- (۴- هیدروکسی - ۳- متیل - سیس - ۲- بوتیل) آمینوپورین	سیس - زائین
$\begin{array}{c} \text{CH}_2\text{OH} \\ \\ \text{---CH}_2\text{---CH}_2\text{---C} \\ \quad \quad \quad \\ \text{CH}_3 \end{array}$	H	۶- (۴- هیدروکسی - ۳- متیل بوتیل) آمینوپورین	دی هیدروزائین
$\begin{array}{c} \text{CH}_3 \\ \\ \text{---CH}_2\text{---CH---C} \\ \quad \quad \quad \\ \text{CH}_3 \end{array}$	H	۶- (۳- متیل - ۲- بوتیل) آمینوپورین	IPA
$\begin{array}{c} \text{CH}_2\text{OH} \\ \\ \text{---CH}_2\text{---CH---C} \\ \quad \quad \quad \\ \text{CH}_3 \end{array}$	CH_3S	۶- (۴- هیدروکسی - ۳- متیل - ۲- بوتیل) - ۲- متیل تیوآمینوپورین	CH_3S - زائین
$\begin{array}{c} \text{CH}_2\text{OH} \\ \\ \text{---CH}_2\text{---CH---C} \\ \quad \quad \quad \\ \text{CH}_3 \end{array}$	CH_3S	۶- (۴- هیدروکسی - ۳- متیل - ۲- بوتیل) - ۲- متیل تیوآمینوپورین	CH_3S - زائین (سیس یا ترانس)
$\begin{array}{c} \text{CH}_3 \\ \\ \text{---CH}_2\text{---CH---C} \\ \quad \quad \quad \\ \text{CH}_3 \end{array}$	CH_3S	۶- (۳- متیل - ۲- بوتیل) - ۲- متیل تیوآمینوپورین	CH_3S - IPA
$\begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \text{---C---NH---CH---CH---CH}_3 \\ \quad \quad \\ \text{HOOC} \quad \quad \text{OH} \end{array}$		۶- (نرئوبیل کریمزیل) پورین	

بیوسنتز و متابولیسم

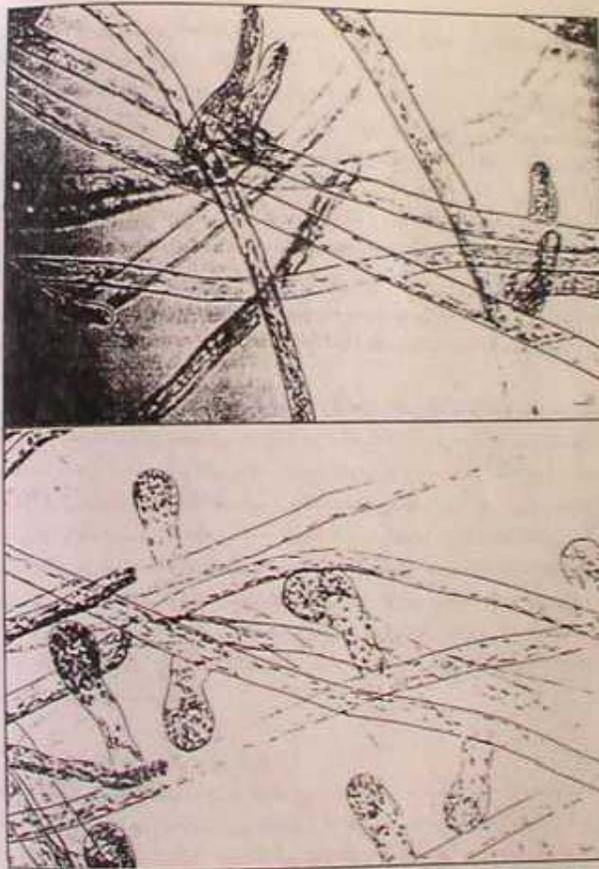
- بیوسنتز سیتوکینین‌ها در گیاهان دانه‌دار عموماً در بافتها و مکانهایی که مریستمی یا هنوز دارای پتانسیل رشد هستند صورت می‌گیرد. از ویژگیهای جالب سیتوکینین‌ها این است که ظاهراً در ریشه‌ها سنتز می‌شوند و به طور راس‌گرا در شاخه‌ها انتقال می‌یابند.
- دانش ما در مورد بیوشیمی تولید سیتوکینین‌ها کاملاً ناقص است. شکل ۹-۴.



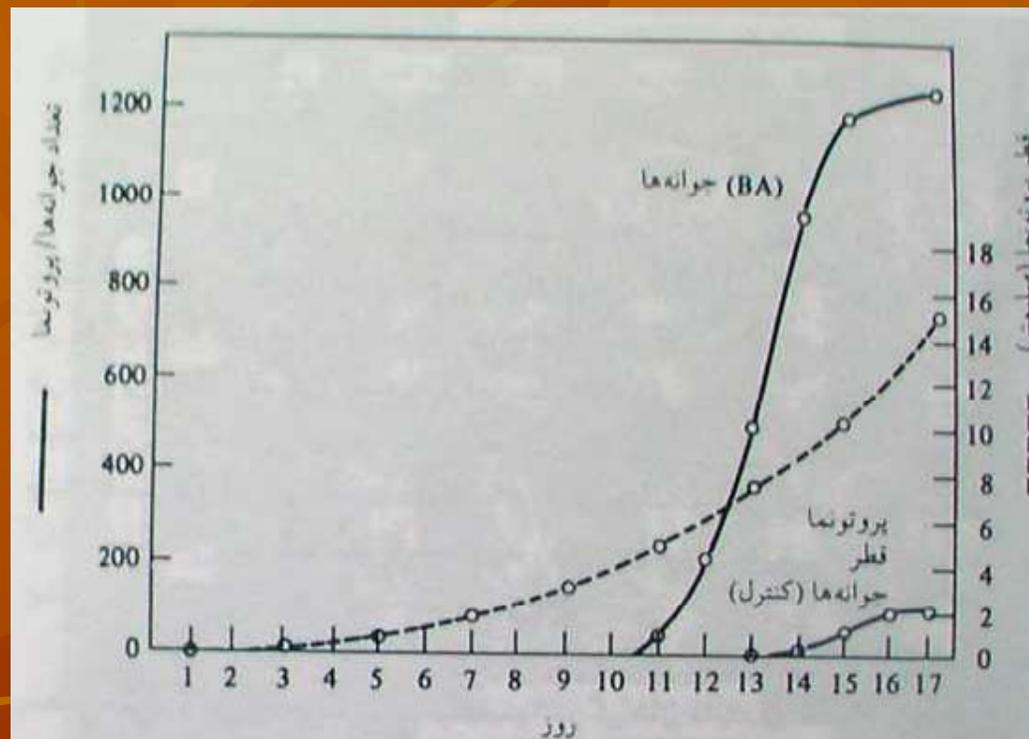
شکل ۹-۳ ساختار بعضی سیتوکینینهای طبیعی که در آنها برخی بازها، ریبوزیدها و ریبوتیدها نشان داده شده است.

اثرات سیتوکینین‌ها بر روی پروتونمای خزه

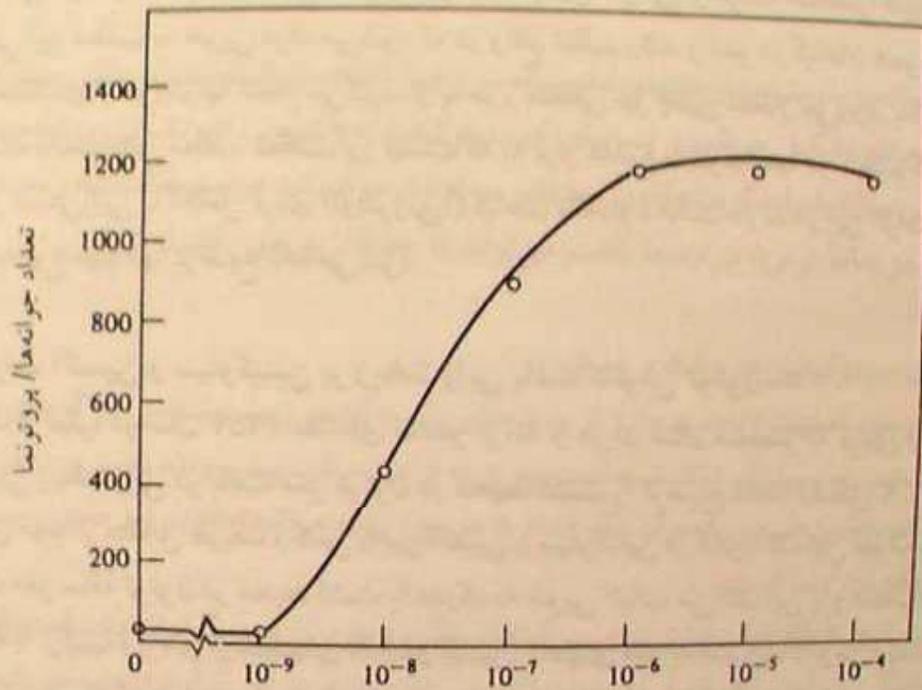
- بعضی از جالب‌ترین اطلاعات در اثرات بیولوژیکی سیتوکینین‌ها از تحقیقات تولید جوانه (در واقع گامتوفور) به وسیله پروتونمای خزه‌ها به دست می‌آید (شکل ۵-۹ و ۶-۹ و ۷-۹).



شکل ۹ - ۵ اثرات بیرونی آدامین بر تشکیل جوانه در پروتئمای خزّه (*Funaria hygrometrica*)
 الف) رشته‌های پروتئمای که بر روی محیط پایه‌ای به مدت ۱۵ روز رشد کرده است؛ ب) تشکیل
 جوانه روی رشته‌های پروتئمای که بر روی محیط پایه به مدت ۱۴ روز گذشت شده و سپس بر
 روی محیط پایه محتوی ۱ میکرومول بیرونی آدامین به مدت ۲۲ ساعت مستقل شده است.
 (برگرفته از Kende و Braden, ۱۹۶۸)



شکل ۹ - ۶ منحنی رشد پروتوزوای خزّه فوناریا هیگرومتریکا در آزمایشگاه و تشکیل ناگهانی و الفای بنزیل آدنین (۱ میکرومول) (برگرفته از: Brande و Kende, ۱۹۶۸).



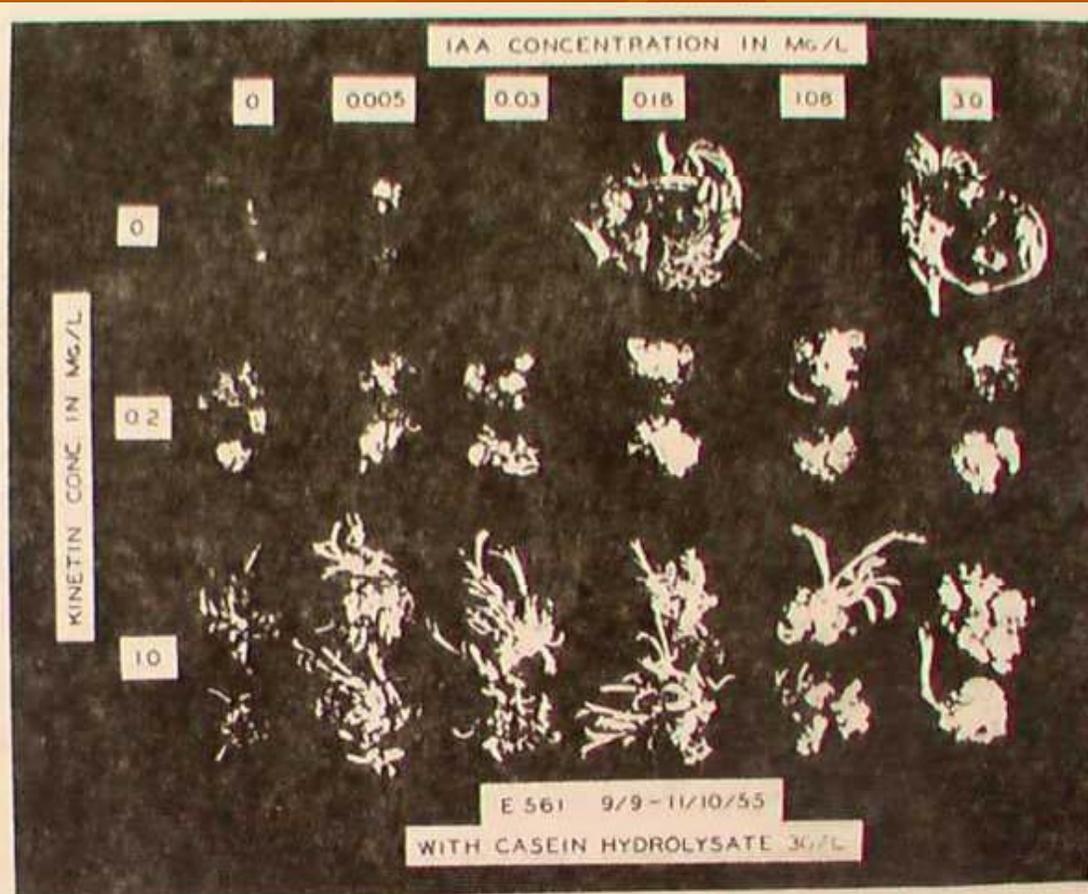
شکل ۹ - ۷ منحنی پاسخ اثر مقدار بنزیل آدنین بر تشکیل جوانه در پروتوزیمای خزّه (برگرفته از: Kende و Brande، ۱۹۶۸).

بعضی اثرات فیزیولوژیکی سیتوکینین‌ها در گیاهان دانه‌دار

■ سیتوکینین‌ها مانند جیبرلین‌ها، اکسین‌ها و تمام هورمونهای گیاهی، دارای اثرات فیزیولوژیکی مصنوعی در گیاهان دانه‌دار هستند.

■ سیتوکینین‌ها در تنظیم گام‌به‌گام مراحل اونتوژنی گیاهان دانه‌دار دخالت دارند. از این اثرات متعدد فقط سه نوع مهم آن توضیح داده می‌شود.

- اثرات اکسین و سیتوکینین در شکل‌زایی بافت کال توتون
- نسبت‌های سیتوکینین به اکسین بالا برای تشکیل جوانه و نسبت‌های سیتوکینین به اکسین کم برای تشکیل ریشه مناسب بودند (شکل ۹-۸).



شکل ۹ - اثرات اکسین (IAA) و سیتوکینین (کینتین) بر رشد و ریخت زایی کالوس توتون (برگرفته از: اسلوگ و میلر، ۱۹۵۷).

اثرات سیتوکینین در رشد و پیری

- مهمترین تغییراتی که در پیری برگ روی می دهد ، کاهش در پروتئین ها و اسیدهای نوکلئیک و زردی غیرقابل برگشت در نتیجه از بین رفتن کلروفیل است . کاتابولیسم بیش از آنابولیسم بوده و مقدار زیادی از متابولیت های محلول مختلف از برگ خارج شده به بخش های دیگر گیاه انتقال می یابند . فتوسنتز کاهش یافته و شدت تنفس افزایش حاصل می کند .

■ وقتی یک برگ بالغ از گیاه جدا می‌گردد و دمبرگ (یا بخش قاعده‌ای) آن در آب قرار داده می‌شود، اگر دمبرگ ریشه‌های نابجا تشکیل ندهد، پیری به سرعت اتفاق می‌افتد. اگر ریشه‌های نابجا در دمبرگ یک برگ قطع شده تشکیل شوند، پیری سریع برگ، به طور مشخصی در برگ بالغ قطع شده، به علت این که ریشه‌ها سیتوکینین درون‌زا را توسط شیرۀ خام به برگ انتقال می‌دهند روی نمی‌دهد.

اثرات سیتوکینین‌ها و اکسین‌ها در تسلط راسی

■ با این که مکانیسم تسلط راسی در حال حاضر خوب شناخته نشده است. تیمن و اسکوگ نشان داده‌اند که این پدیده یک آنتگونیسم بین سیتوکینین‌ها و اکسین‌ها را دربردارد. اکسین تولید شده در راس شاخه و انتقال یافته به پایین از آزادی جوانه‌ها از تسلط راسی جلوگیری به عمل می‌آورد و این عمل اکسین با سیتوکینین ضدیت دارد.

فعالیت هورمونی سیتوکینین‌های آزاد

- در مورد این نظر که سیتوکینین‌های آزاد مستقلاً بدون اتصال مستقیم با tRNA دارای فعالیت بیولوژیکی مهم هستند امروزه دلایل خوبی وجود دارند :
- (۱) بعضی از تحقیقات ، به طور کوتاه توضیح داده شده‌اند که به عنوان نشان دهنده فعالیت بیولوژیکی و بیوشیمیایی مستقیم سیتوکینین اگزورژن بطور مستقل از الحاق به tRNA تفسیر گردیده‌اند.

■ (۲) عصاره‌های اتانولی دانه‌های ذرت محتوی ایزومر ترانس زآتین هستند در حالیکه هیدرولیزای tRNA دانه‌های ذرت محتوی ایزومر سیس می‌باشند .

■ (۳) بطور مشابه دی‌هیدرو زآتین یک سیتوکینین آزاد اصلی در لوبیا (فازئولوس ولگاریس) می‌باشد اما ظاهراً در tRNA لوبیا وجود ندارد .

■ (۴) حتی بافت‌هایی که دارای سیتوکینین‌های قوی در RNA هایشان می‌باشند هنوز برای رشد در شرایط آزمایشگاه کاملاً به سیتوکینین اگزورژن نیازمندند .

پروتئین متصل شوونده به سیتوکینین

- مشاهده اساسی فوکس و اریون (۱۹۷۵) این بود که سیتوکینین‌ها ، با اختصاص خیلی زیادی ، به ریبوزومهای جدا شده از گیاهان عالی می‌پیوندند .
- در ادامه این مشاهده فوکس و اریون (۱۹۷۷) عملاً سه نوع پروتئین متصل شوونده به سیتوکینین جدا شده از نمونه‌های ریبوزومی جنین گندم را شرح دادند .
- آنها یک جزء با وزن مولکولی متوسط ۹۳۰۰۰ با میل ترکیبی زیاد (1-CBF) ، یک جزء با وزن مولکولی کم (۳۰۰۰۰۰) با میل ترکیبی زیاد با سیتوکینین‌ها (2-CBF) و یک جزء با وزن مولکولی زیاد بیش از ۲۵۰۰۰۰ و میل ترکیبی کم با سیتوکینین‌ها (3-CBF) را پیدا کردند .

انتقال سیتوکینین‌ها

- مشخصه اساسی سیتوکینین‌ها به نام « **اثر بسیج** » است که طبق آن استفاده موضعی از سیتوکینین خارجی در یک برگ یا قسمتی از برگ پیری را در قسمت یاد شده به تعویق می‌اندازد و کششی به وجود می‌آورد که به واسطه آن متابولیتها از سایر بخشهای برگ یا حتی برگهای دیگر به آنجا انتقال می‌یابند .

- با وجود این از طرف دیگر ثابت شده است که شیرۀ خام و شیرۀ پرورده به خوبی دارای سیتوکینین‌ها هستند .
- سیتوکینین‌ها به طور طبیعی در شیرۀ پرورده ، مخصوصاً به صورت گلوکزیدها وجود دارند .
- مصرف کننده‌های عمده برای سیتوکینین‌ها بخشهای مریستمی یا دارای پتانسیل رویشی مثل برگهای جوان ، جوانه‌ها ، میانگره‌های جوان ، دانه‌های در حال نمو و میوه‌ها می‌باشند .

اتين

اتين

تاریخچه

- در گزارشی از بخش کشاورزی جامائیکا توسط کوزنیس در سال ۱۹۱۰ یادآوری شد که پرتقالیها تولید گازی می کنند که موجب رسیدن موزها می شود . کمی بعد ، گین (۱۹۳۴) ثابت کرد که سیب از خود اتیلن خارج می کند .
- پژوهشهای بعدی نشان داد که اتیلن مانند سایر هورمونهای گیاهی نقش یک هورمون را ایفا می کند . با وجود این مراحل بیوسنتز آن در سالهای اخیر توسط لیه برمن ۱۹۷۹ ، یانگ و هوفمن در ۱۹۸۴ شناخته شد .

تولید اتیلن به وسیلهٔ بافتها

- تشخیص تولید اتیلن ، بسیار آسان است ، چون این گاز از بافتها خارج می شود و می توان آن را به طریق شیمیایی کروماتوگرافی در فاز گازی یا آزمونهای زیستی ارزشیابی نمود .

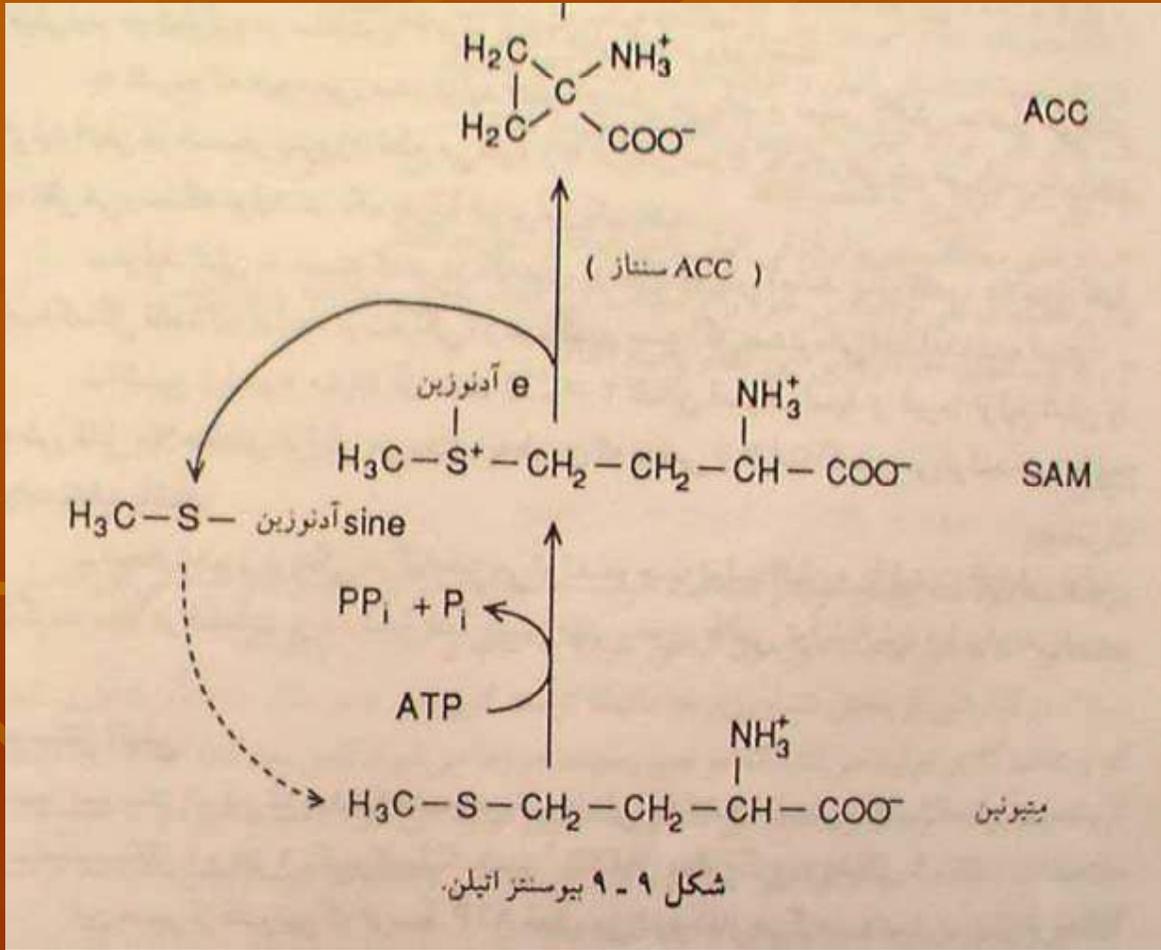
- تولید این گاز در موارد زیر می‌تواند بررسی شود :
- میوه‌ها ، که به هنگام رسیدن مقدار قابل توجهی اتیلن تولید می‌شود .
این میوه‌ها شامل سیب ، گلابی ، هلو ، موز ، طالبی و غیره است .
- تولید اتیلن به نسبت کمتر در دانه‌های در حال رویش (مانند پیاز ، کاهو ، غلات) ، گلها (میخک ، گل قاصدک ، ثعلبها ، توت‌فرنگی) و در برگهای مسن (گل صدتومانی) مشاهده شده است .
- ایجاد زخم و بریدگی در گیاه نیز می‌تواند موجب تولید اتیلن و یا افزایش شدت تولید آن گردد .

بیوسنتز اتیلن

- مسیر بیوسنتز اتیلن تا مدتها مشخص نبود ولی کشف پیش ساز بلا فصل آن اسید ۱-امینوسیکلو پروپان ۱- کربوکسیلیک (ACC) معلوم گردید. (شکل ۹-۹)
- تحت تاثیر آنزیم مخصوصی ، به نام آنزیم تشکیل دهنده اتیلن (EFE) و حضور اکسیژن ، ACC تبدیل به اتیلن می شود .

شکل ۹-۹ - بیوسنتز اتیلن

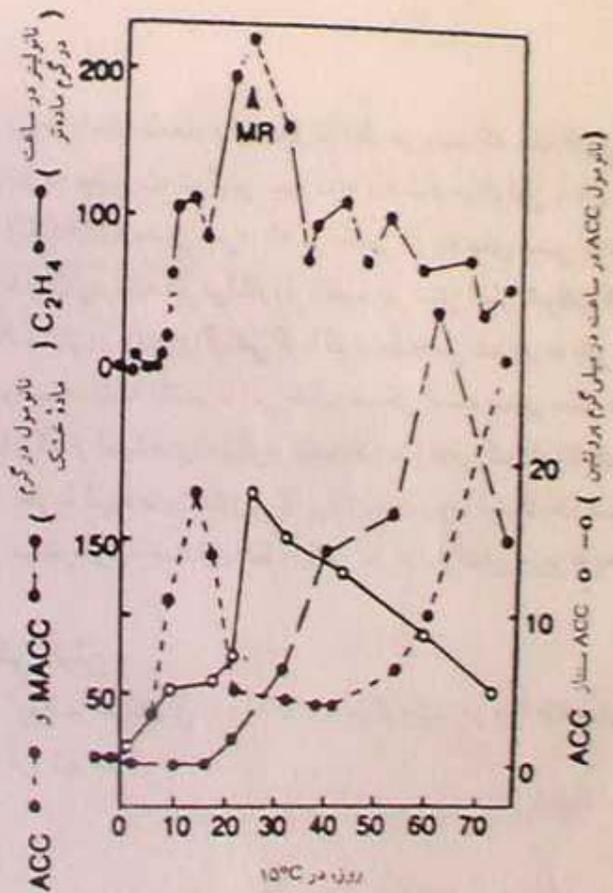




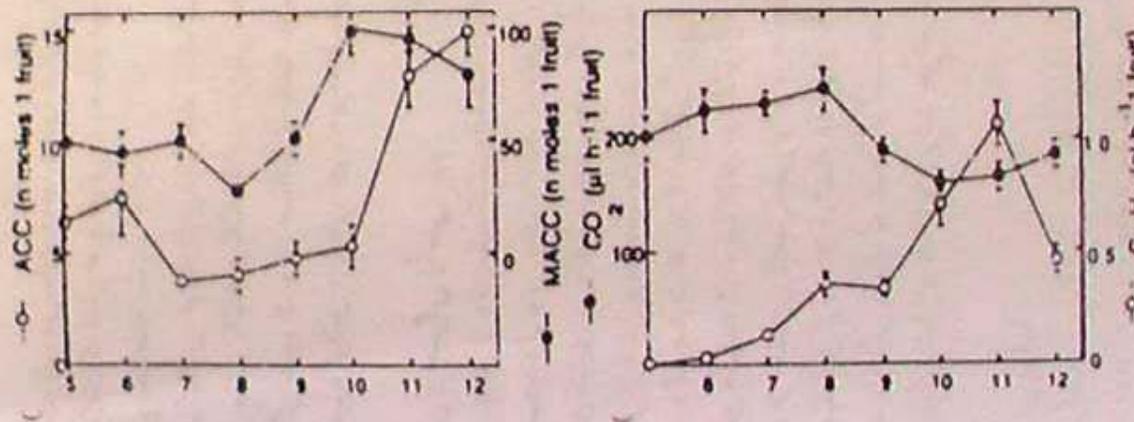
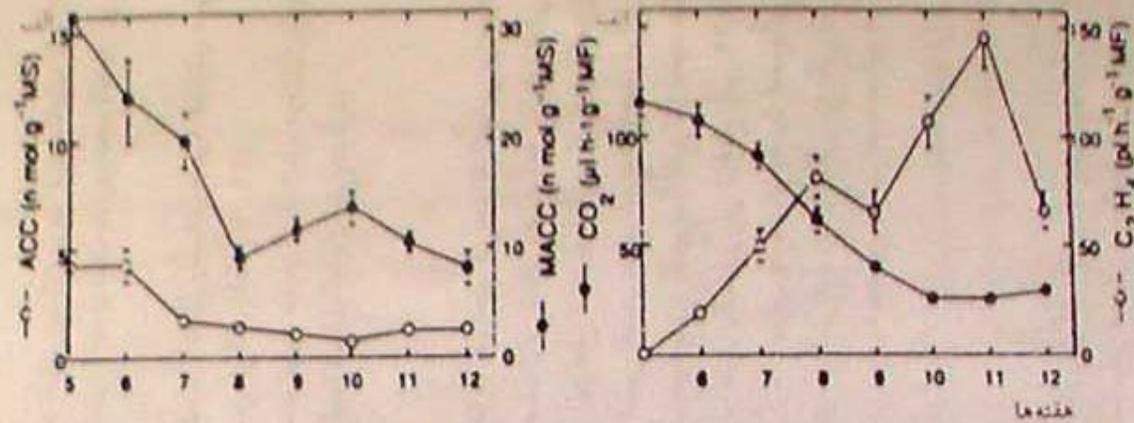
اثرات فیزیولوژیکی اتیلن

- اثرات فیزیولوژیکی اتیلن در غلظت‌های $0.1/0$ تا 10 میکرولیتر در لیتر هوا ظاهر می‌شوند که شامل پدیده‌های چندی هستند:
- ۱- رسیدن میوه‌ها: رسیدن میوه‌ها به وسیله اتیلن تسریع می‌شود. وجود یک بحران تنفسی که مربوط به یک بحران اتیلنی است موجب تشخیص دو تیپ میوه به نام میوه کلیماکتریک و غیر کلیماکتریک می‌گردد.

- میوهٔ کلیماکتريك (شكل ۹-۱۰).
- میوه غير کلیماکتريك
- میوه‌های غير کلیماکتريك مقدار کمی اتیلن تولید می‌کنند.



شکل ۹ - ۱۰ تولید اتیلن، غلظت ACC و MACC فعالیت ACC سنتاز در هنگام نگهداری سب و اریته گلدن خوشمزه در ۱۵°C. پیکان بیشینه تنفس (کلیماکتریک) را نشان می دهد.



شکل ۹ - ۱۱. انیلین و رسیدن گلاس محور X ها، هفته‌ها پس از گل دادن محور Y ها، برای ACC، MACC و مستطاعد شدن CO₂ و C₂H₄. نتایج بر حسب ۱ گرم ماده خشک (MS) (۱) نتایج بر حسب یک کیلوگرم دفع برای CO₂ بر حسب میکرولیتر و برای C₂H₄ بر حسب پیکولیترا یا نانولیترا است (برگرفته از Hartmann, ۱۹۸۹).

۲- اتیلن و چیرگی راسی

■ در بیش از ۵۰ سال ، نشان داده شد که IAA موجب تسلط جوانه انتهایی بر جوانه‌های جانبی است ولی در سال ۱۹۶۸ استانی و همکاران نشان دادند که بازدارندگی رشد جوانه‌های کناری در دانه رسته‌های نخودی که راس آنها قطع شده بود ناشی از خود اکسین نبوده ، بلکه از اتیلن بوده که سنتز آن توسط اکسین القا می‌شود .

■ ۳- ریزش برگها : ریزش برگها به وسیلهٔ اتیلن تحریک می‌شود .

- ۴-بازدارندگی افزایش طول : افزایش طول ، بخصوص در ریشه‌ها به وسیله اتیلن بازداشته می‌شود .
- ۵-حرکت اکسین : حرکت اکسین بوسیله اتیلن کند می‌شود . اتیلن موجب دیاژنوتروپیسم (گیاهک نخود) یا حتی اپی‌ناستی می‌شود .
- مکانیسم عمل اتیلن هنوز شناخته نشده است . تصور می‌کنند که اتیلن موجب تخریب mRNAها می‌شود که در نتیجه سنتز پروتئین را دچار اختلال می‌کند .

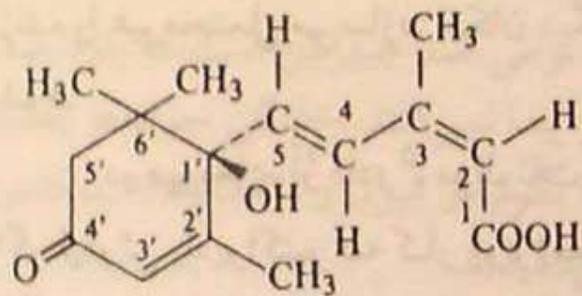
اسید آبسیک

ABA ■

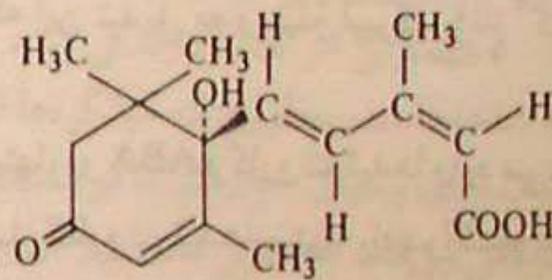
■ اسید آبسی سیک (ABA) یک سزکوئی ترین است (= ۳ باقیمانده ایزوپرن) که کشف آن به عنوان یک رویداد طبیعی بازدارندگی رشد، از طریق بررسیهای مستقل پدیده‌های فیزیولوژیکی متفاوت در دو آزمایشگاه مختلف به وقوع پیوست.

ساختمان شیمیایی و بیوسنتز اسید آبسی سیک

■ آبسی سیک به واسطه بیوژنز خود به مونوترپن ها ، دی ترپن ها (جیبرلین ها) ، کاروتنوئیدها و تری ترپن ها ارتباط دارد . که به دو شکل $(S) - ABA$, $(R) - ABA$ به طور طبیعی وجود دارند (شکل ۹-۱۲) .



(S) - آبسسیک اسید

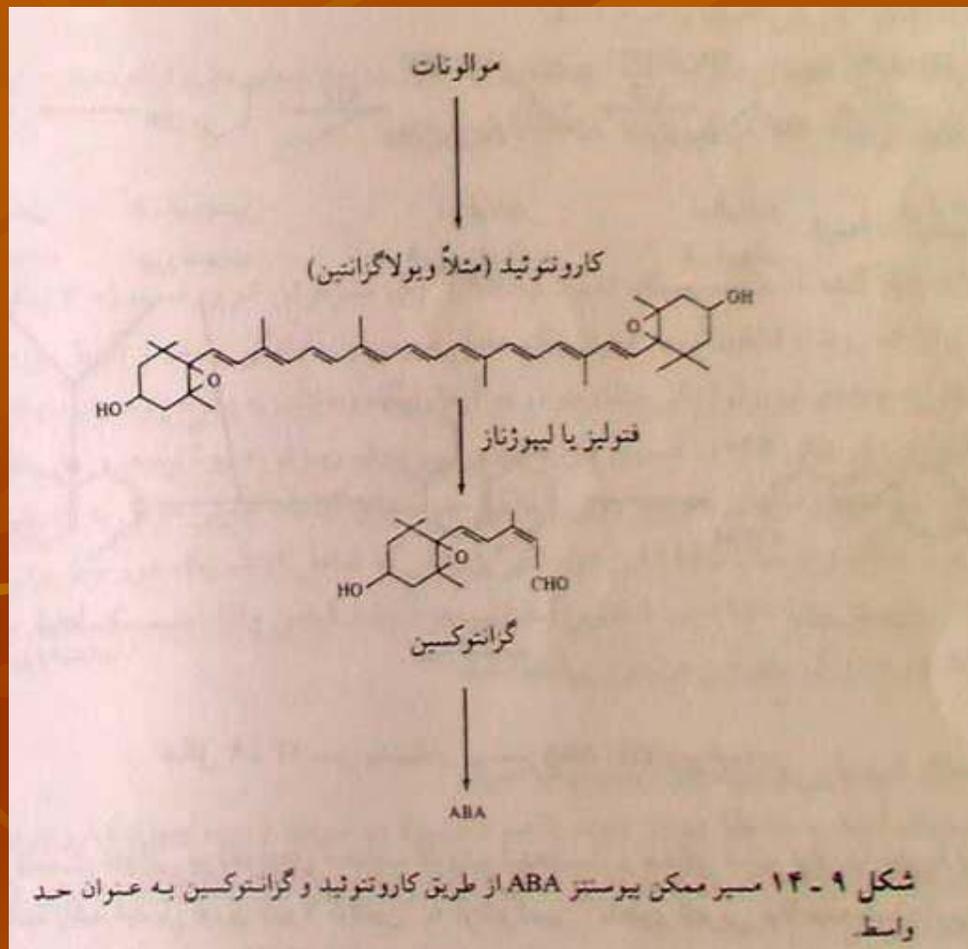


(R) - آبسسیک اسید

شکل ۹ - ۱۲ ساختار (R) - و (S) - آبسسیک اسید ABA - به طور طبیعی به حالت انانئومورف (enantiomorph) موجود است.

- در مورد بیوسنتز آن مدارک زیادی وجود دارند که نشان می‌دهند اسید آبیسی سیک از موالات ، از طریق پیروفسفات فارنسیل سنتز می‌شود (شکل ۹-۱۳) .
- شکل (۹-۱۲) و شکل (۹-۱۳)

■ این دو مسیر سنتز ممکن ABA در شکل ۹-۱۴ نشان داده شده است. (شکل ۹-۱۴)



اثرات فیزیولوژیک آبی سیک اسید

- مهمترین اثر آن بازدارندگی رشد و نمو است : یک آنتی جیبرلین است که رشد شاخه‌ها را باز می‌دارد . خفتگی جوانه‌ها را طولانی می‌کند به همین علت آنرا قبلاً دورمین می‌گفتند .
- ABA یکی از بازدارنده‌هایی است که توسط کلاهدک ترشح می‌شود و احتمالاً در ژئوتروپیسم ریشه‌ها دخالت دارد .

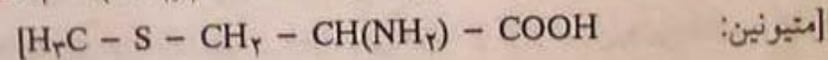
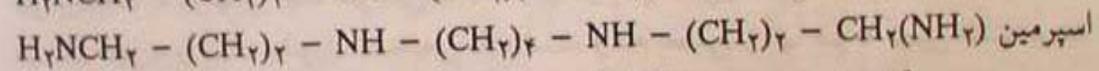
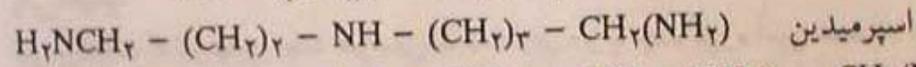
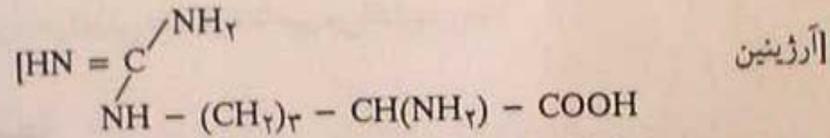
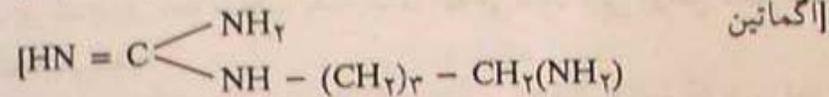
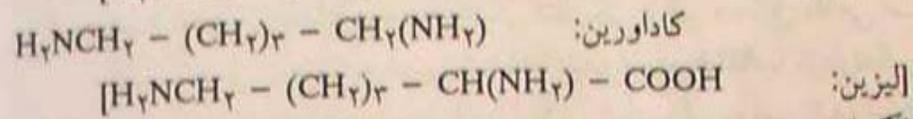
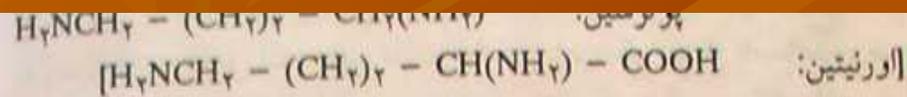
دومین نقش مهم ABA

- دومین نقش مهم ABA بستن روزنه‌هاست (در ۳ دقیقه با غلظت).
- بالاخره ABA در رسیدن دانه‌ها دخالت می‌کند که آن را مناسب می‌کند ولی برعکس جوانه‌زنی دانه را به تاخیر می‌اندازد .

پلی امینہا

پلی آمینها

- این ترکیبات کاتیونهای چند ظرفیتی اند که دارای دو گروه آمین یا بیشتر هستند . ابتدا در بافتهای جانوران در حال فساد تشخیص داده شدند و نام بعضی از آنها هم به همین علت است : مانند پوترسین و کاداورین و غیره . پلی آمینها از کربوکسیل زدایی (دکربوکسیلاسیون) اسیدهای آمینه تحت تاثیر آنزیمهای باکتریایی تولید می شوند (شکل ۹-۱۵).



شکل ۹ - ۱۵ مثالهایی از پلی آمینها.

1. spermine

2. spermidine

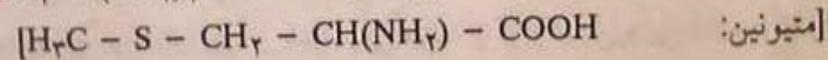
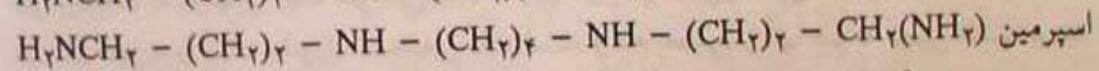
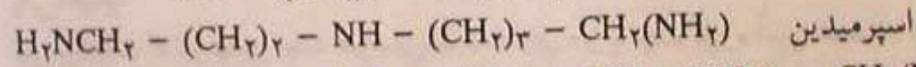
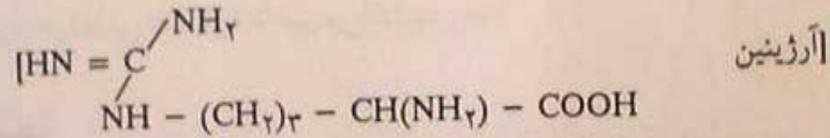
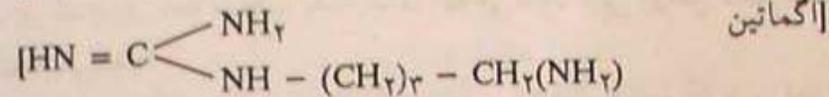
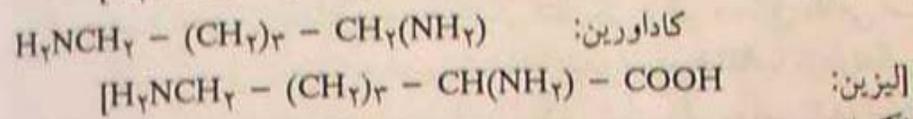
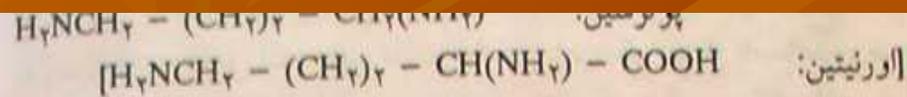
3. ornitine

4. lysine

5. agmatine

6. arginine

7. Solanaceae



شکل ۹ - ۱۵ مثالهایی از پلی آمینها.

1. spermine

2. spermidine

3. ornitine

4. lysine

5. agmatine

6. arginine

7. Solanaceae

■ اکنون مشخص شده که این ترکیبات در یاخته‌های زنده و کاملاً سالم نیز وجود دارند .

■ نقش پلی‌امین‌ها چیست ؟

■ ۱- در تنظیم PH درون یاخته‌ای نیز سهم دارند.

■ ۲- پلی‌امین‌ها می‌توانند به عنوان پلی‌کاتیون در پایداری و حفاظت بعضی از ساختارها، شرکت کنند .

■ پلی‌امین‌ها با این که فرآورده‌های سمی خارج شده از بقایای تخمیر بوده‌اند، به عنوان ردهٔ جدیدی از تنظیم‌کننده‌های رشد، با اختصاصات ناشناخته ظاهر می‌شوند. که می‌بایستی اکنون آنها را در کنار اکسین‌ها، جیبرلین‌ها و سیتوکینین‌ها جا داد، حتی اگر با وجود و دخالت آنها در سطح عمل اصلی یاخته‌ها آشنایی کمی حاصل شده باشد.



پایان فصل نهم

بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِیْمِ



فصل یازدهم فتوپریودیسم

منبع: فیزیولوژی گیاهی 3

تألیف: دکتر مه لقا قربانی

انتشارات دانشگاه پیام نور

تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی

1385

پیشگفتار

■ فتوپریودیسم اثر طول مدت نسبی روز و شب بر روی واکنشهای فیزیولوژیکی است و فقط اختصاص به گیاهان ندارد .

تاریخچه و تعریف فتوپریودیسم

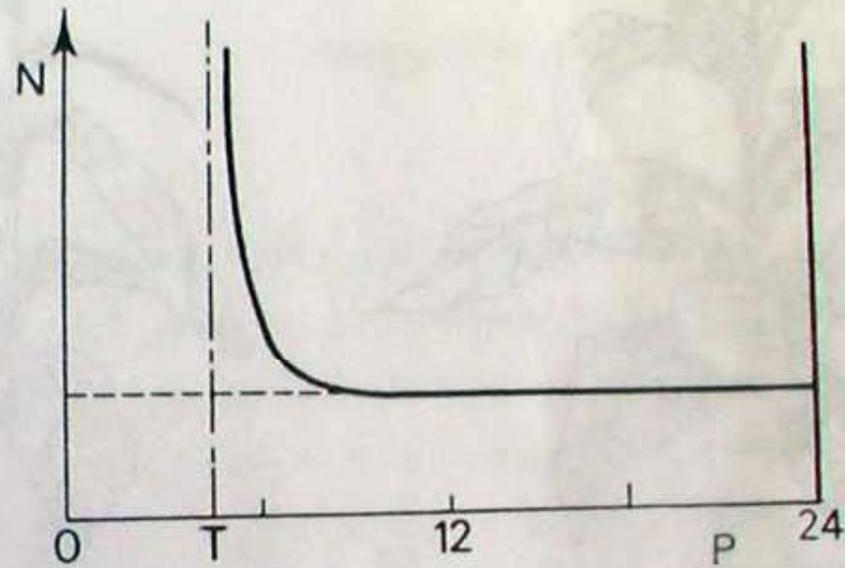
- اهمیت اثر نور در گلدهی گیاهان ، تا زمان پژوهش گارنر و آلارد تا سالهای ۱۹۱۵ تا ۱۹۲۰ شناخته نشده بود . پژوهش گارنر و آلارد از مشاهدات آنها بر روی گلدهی گیاه تنباکو که در ایستگاه تحقیقاتی ایالت مریلند کشت شده بود حاصل گردید .
- گارنر و آلارد با انتقال این وارите به گلخانه در اول زمستان که روزها مخصوصاً کوتاه می شوند توانستند گیاه را وادار به گل دادن نمایند . شکل (۱۱-۱)



شکل ۱۱ - ۱ نوتون وارینه مریلند ماموت. سمت چپ: شکل رویشی که در روزهای بلند به دست آمده است؛ سمت راست: تشکیل گل که در روزهای کوتاه حاصل شده است (از Bonner و Galston، ۱۹۵۲، برگرفته از گارنر و آلارد، ۱۹۲۰).

رده‌بندی گونه بر حسب نیازهای آنها

- از نظر نیازهای فتوسنتز گیاهان به چهار دسته زیر تقسیم می‌شوند :
- الف) گیاهان آفوتیک : (گیاهانی که در تاریکی می‌توانند گل دهند .)
- ب) گیاهان بی تفاوت :
- در این گیاهان مرحله نوری هر چه باشد گل تشکیل می‌شود .
- واکنش چنین گیاهانی را می‌توان با منحنی نشان داد (شکل ۱۱-۲)
- از این دسته گیاهان می‌توان گوجه فرنگی ، نخود و بیشتر واریته‌های توتون ، ذرت ، خیار ، گل حنا ، یاس بنفش ، گیلان ، پنبه ، برنج و غیره را نام برد.

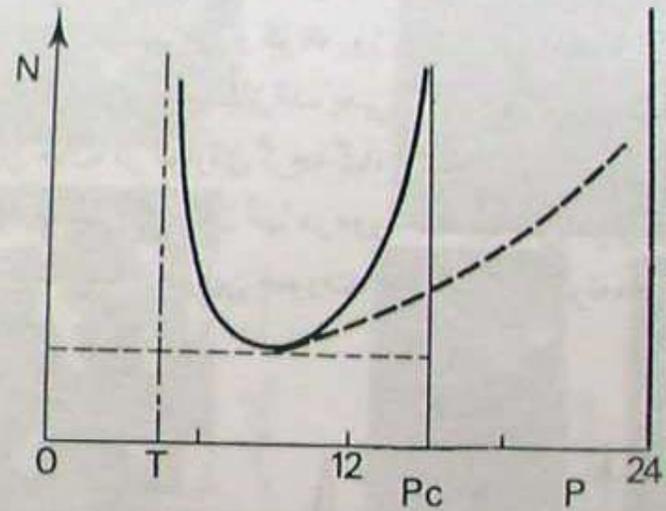


شکل ۱۱ - ۲ گیاهان بی تفاوت به تناوب نوری. P ، مرحله نوری؛ T ، کمینه غذایی؛ N ، تعداد روزها برای تشکیل گل.

ج) گیاهان کوتاه روز

- این گیاهان در صورتی گل می‌دهند که مرحله نوری کمتر از اندازه معینی باشد که آن را مرحله نوری بحرانی گویند .
- البته بدیهی است که مرحله نوری باید بیش از حداقل غذایی باشد . بنابراین مرحله نوری مناسب این گیاهان بین دو حد حداقل غذایی و فتوپریود بحرانی قرار دارد (شکل ۱۱-۳)

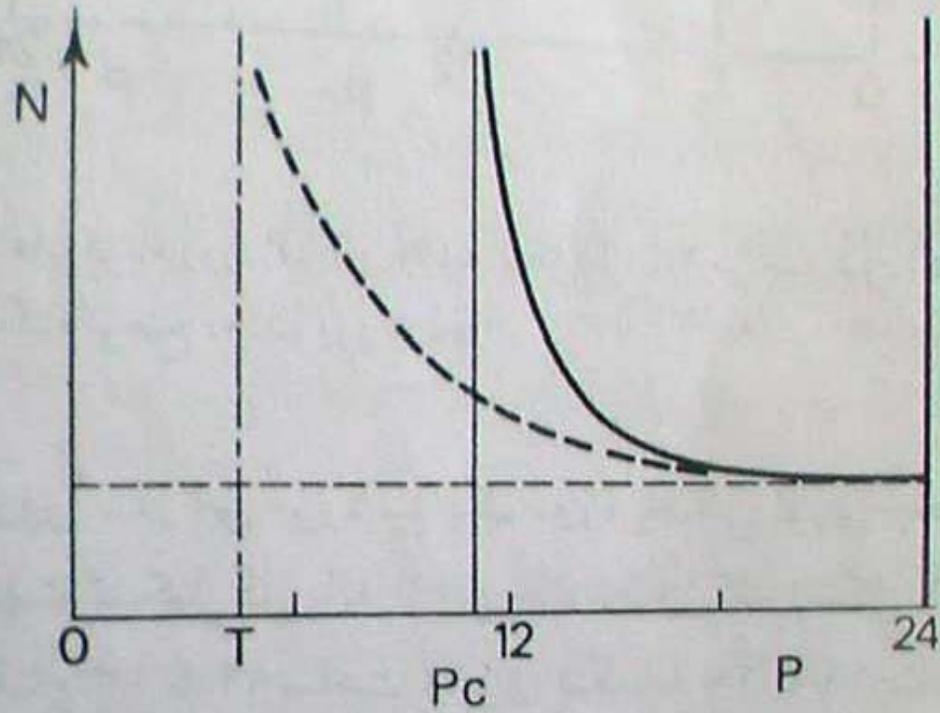




شکل ۱۱ - گیاهان کوتاه روز. T ، P و N (به شکل ۱۱ - ۲ مراجعه شود) P_c ، مرحله نوری بحرانی. خط چین، گیاه ترجیح دهنده روز کوتاه.

(د) گیاهان بلند روز

- در این مورد نیز یک دوره بحرانی نوری وجود دارد ، ولی این بار مرحله نوری مناسب جهت تشکیل گل می‌بایستی از این حد تجاوز نماید (شکل ۱۱-۴)
- این مقدار برای اسفناج ۱۳ تا ۱۴ ساعت و برای بذر البنج ۱۰ تا ۱۱ ساعت است
- شکل ۱۱-۴ نیازهای فتوپریودیک یک گیاه بلند روز را نشان می‌دهد .



شکل ۱۱-۴ گیاهان بلند روز علامتهای به کار رفته مانند شکل ۱۱-۳ است.



بنگدانه



سلمگن برگ پیکانی



ترپ ۳۵ روز



۲۴ روز خربزه



۲۷ LD و ۲۷ SD (روز) ۵۴ روز اطلسی



جو ۳۵ روز



فاریتیس نیلی



گزانتموم



گوجه فرنگی ۱۱۰ روز



اسفناج ۳۵ روز

شکل ۱۱ - ۵ بعضی گیاهان بر تفاوت (گوجه فرنگی)، کوتاه روز (گزانتموم، فاریتیس نیلی)، و بلند روز (بنگدانه، ترپ، اطلسی، جو و خربزه).

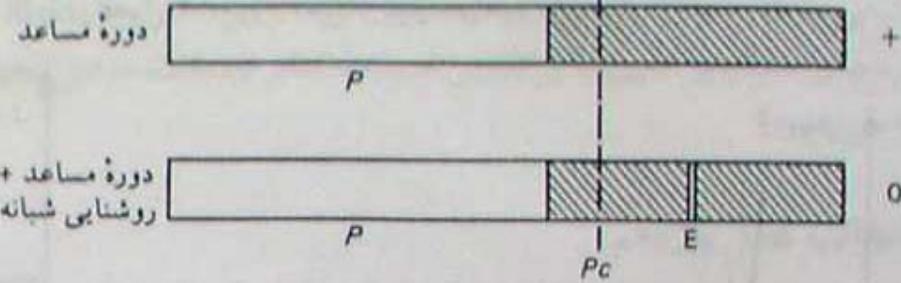
نیازهای فتوپریود تحت تاثیر عوامل مختلف تغییر می کند ، این عوامل عبارتند از

- نیازهای فتوپریود تحت تاثیر عوامل مختلف تغییر می کند ، این عوامل عبارتند از :
- سن ، نیازهای فتوپریودیک با افزایش سن کاهش می یابد .
- دما ، کاهش دما نیاز فتوپریودیک را کم می کند .
- شرایط تغذیه در مدت آزمایش و یا قبل از آن .
- جیبرلین ها در بعضی گیاهان بلند روز می توانند موجب تشکیل گل در روزهای کوتاه شوند .

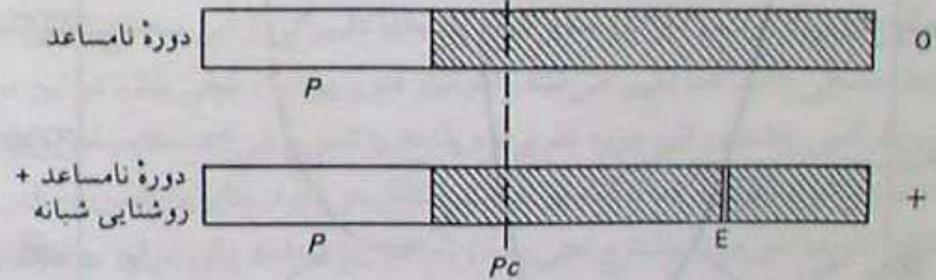
القای فتوپریودیسم

- به کار بردن فتوپریودیک مناسب موجب راه‌اندازی فرایند تشکیل گل می‌گردد و از آن به بعد بدون نیاز به ادامه تیمار، گل تشکیل می‌شود. در این صورت می‌گویند که عمل القای صورت گرفته است.
- برای نشان دادن ضعیف انرژیهای لازم می‌توان با قطع مرحله تاریکی به وسیله لحظه کوتاه روشنایی همان اثر روزهای بلند را به دست آورد (شکل ۱۱-۶)

روز کوتاه گزانشیوم



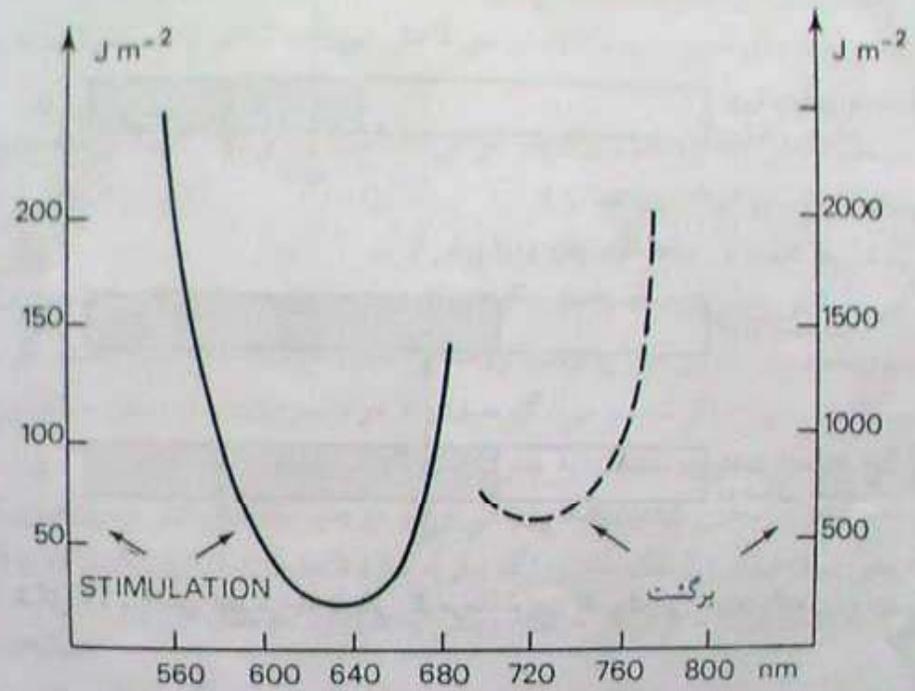
روز بلند بنگدانه



شکل ۱۱ - ۶ تأثیر قطع مرحله تاریکی، P، مرحله نوری، E، روشنایی شبانه، Pc، دوره نوری بحرانی.

■ دانشمندانی چون بورتکویک و هندریکس به این نکته مهم پی بردند که تاثیر نور سرخ روشن یعنی طول موجهایی که بین ۵۶۰ و ۶۴۰ نانومتر قرار دارند بیشینه است ولی تاثیر سرخ روشن (که در گیاه کوتاه روز بازدارنده است) با قرار دادن گیاه به مدت چند دقیقه در سرخ دور یا سرخ تیره که طول موج آن بین ۷۲۰ تا ۷۶۰ نانومتر است از بین می رود (شکل ۷-۱۱)

■ این تضاد بین سرخ روشن و سرخ تیره به کشف پذیرنده نوری مسئول بنام فیتوکروم انجامید



شکل ۱۱ - تأثیر نور سرخ و سرخ دور (به صورت جرقه‌های شبانه) بر تشکیل گل گرانیتوم (برگرفته از: پارکر، هندریکس، پورتکویک، ۱۹۲۶).

مکانیسم فتوپریودیسم

- مکانیسم فتوپریودیسم
- محل دریافت محرک فتوپریودیک برگهای بالغ گیاه است .
- اگر تنها یک برگ گزانتیوم در شرایط روز کوتاه قرار گیرد و بقیه گیاه در شرایط روز بلند گیاه گل خواهد داد. بنابراین نوعی انتقال ماده محرک است که موجب ایجاد یک مکانیسم هورمونی می شود و حتی اصطلاح مورمون فلوریژن نیز به کار رفته است .
- هدایت ماده محرک به وسیله سیستم هادی گیاه ، یعنی چوب و آبکش صورت می گیرد و قطبی نیست .

پایان فصل یازدهم



بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِیْمِ



فصل دوازدهم فیتو کروم

منبع: فیزیولوژی گیاهی 3
تألیف: دکتر مه لقا قربانلی
انتشارات دانشگاه پیام نور
تهیه کننده اسلاید: دکتر مهدی یوسفی

1385

پیشگفتار

- نور از نظر کمی و کیفی و طول مدت می تواند جوانه زنی دانه ، رشد و نمو گیاهان را تنظیم کند.
- این پاسخها تحت عنوان فتومورفوژنز بررسی می شوند.
- رنگیزه ای که در فتومورفوژنز شرکت می کند **فیتوکروم** نامیده می شود.

هدف آموزشی کلی

- هدف آموزشی کلی این گفتار « آشنایی با فیتوکروم و نقشهای مهم آن است »

مقدمه‌ای بر شناخت فیتوکروم

- پدیده‌های بسیار دیگری به حضور (یا غیاب) نور، حتی روشنایی با انرژی ضعیف بستگی دارند. این پدیده‌ها عبارتند از:
- رشد ساقه‌ها که در تاریکی بسیار قابل توجه است و بوسیله نور بازداشته می‌شود، در صورتی که برگها به طریق عکس عمل می‌کنند.
- سنتز کلروفیل فقط در حضور نور انجام می‌شود.

- سایر رنگیزه‌ها مانند آنتوسیانین‌ها برای تشکیل خود به دوره‌ای روشنایی نیاز دارند .
- حرکات برگ‌ها یا کلروپلاست‌ها تحت تاثیر نور می‌باشند .
- بدین ترتیب انجام مراحل متعدد زندگی گیاه به وسیله نور تعدیل می‌شود : مجموعه واکنش‌های گیاهی نسبت به نور فتومورفوژنز (نور ریخت‌زایی) را تشکیل می‌دهد و رنگیزه مسئول آن فیتوکروم است .

- دلایل غیرمستقیم وجود رنگیزه
- در ابتدا توصیف اثرات نور در نور سفید انجام گرفته است ، ولی برای محدود کردن جنس رنگیزه‌ای که این نور را جذب می‌کند بایستی نور سفید را به اشعهٔ مختلف آن تجزیه نمود .
- روشنایی‌ها ، کوتاه مدت و با انرژی کم می‌باشند و می‌توان به ترتیب روشنایی‌های متوالی داد که عده‌ای سرخ (r) و برخی دیگر سرخ دور (fr) یا سرخ تیره نامیده می‌شوند :
- جدول در اسلاید بعدی.

تشکیل گل در گزانتیوم	جوانه‌زنی دانه‌های کاهو	صفحات برگ لوبیا (افزایش قطر بر حسب میلیمتر)	
+	-	66/0	تاریکی
+	-	69/0	سرخ تیره
-	+	36/1	سرخ
+	-	97/0	سرخ - سرخ تیره
-	+	43/1	سرخ - سرخ تیره - سرخ
+	-	93/0	سرخ-سرخ تیره-سرخ- سرخ تیره
-	+	36/1	سرخ-سرخ تیره-سرخ-سرخ تیره-سرخ

■ از این آزمایشها چند نتیجه می توان بدست آورد :

■ ۱- نور سرخ واکنشی فیزیولوژیکی به راه می اندازد و اثر سرخ بوسیله سرخ تیره از بین می رود و در ترتیبی از روشنایی ها کیفیت روشنایی آخر غلبه دارد .

■ ۲- بنابراین در تاریکی رنگیزه ای وجود دارد که قادر است نور سرخ را جذب کند و این رنگیزه به شکل رنگیزه دیگری تغییر کرده که سرخ تیره یا مادون سرخ نزدیک را جذب می نماید .

این دو شکل يك رنگیزه مي توانند بعد از جذب نور به هم تبدیل شوند .

پاسخ فیزیولوژیك \rightarrow Pr + PFr تاریکي



■ دلایل مستقیم

- باتلر و همکارانش (۱۹۵۹) رنگیزه را با اندازه‌گیری مستقیم به وسیله اسپکتروفتومتری در ماده زنده نشان دادند .
- بافتهای اتیوله ، اگر فاقد کلروفیل اند ، پروتوکلروفیل ساخته‌اند ، که به هنگام اولین روشنایی سرخی که دریافت کنند پروتوکلروفیل به کلروفیل تبدیل می‌شود . نور سرخ اثر مضاعف دارد.

■ نور سرخ اثر مضاعف دارد :

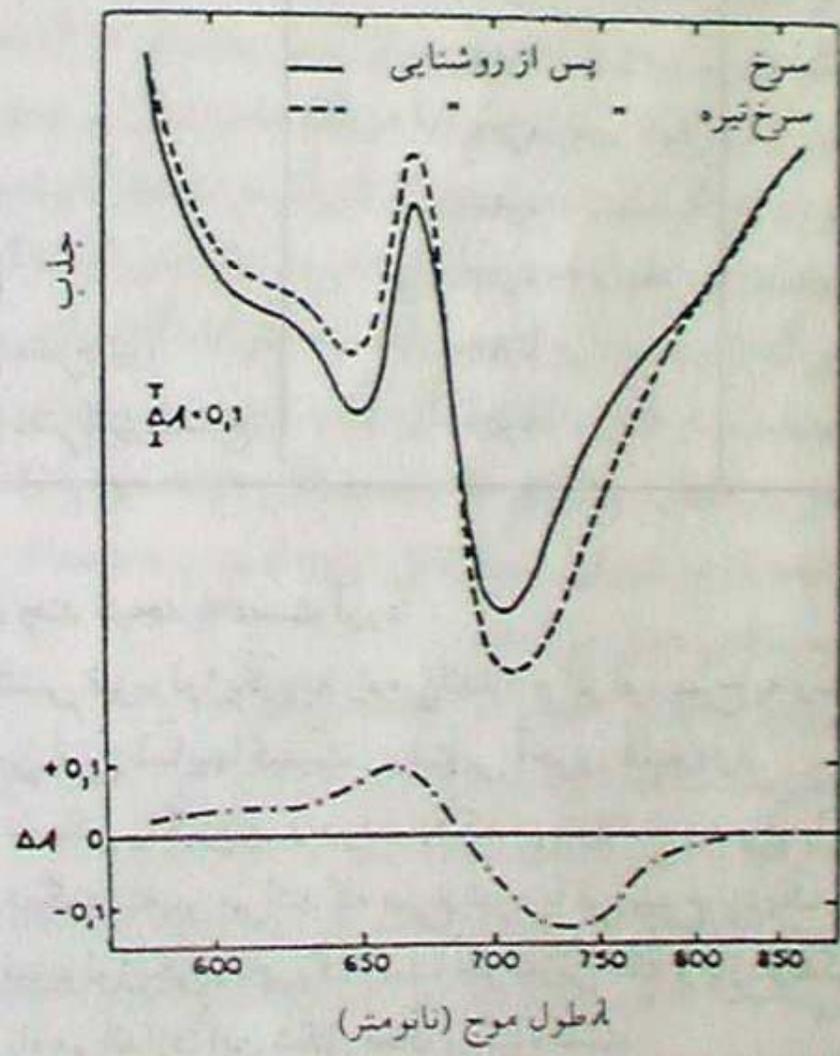
■ کلروفیل + فیتول → کلروفیلید → پروتوکلروفیلید

$$P_{660} \rightarrow P_{730}$$

■ روشنایی سرخ تیره که بدنبال آید فقط اثر بر روی تغییر شکل نوری دارد .

$$P_{730} \rightarrow P_{660}$$

(شکل 1-12)

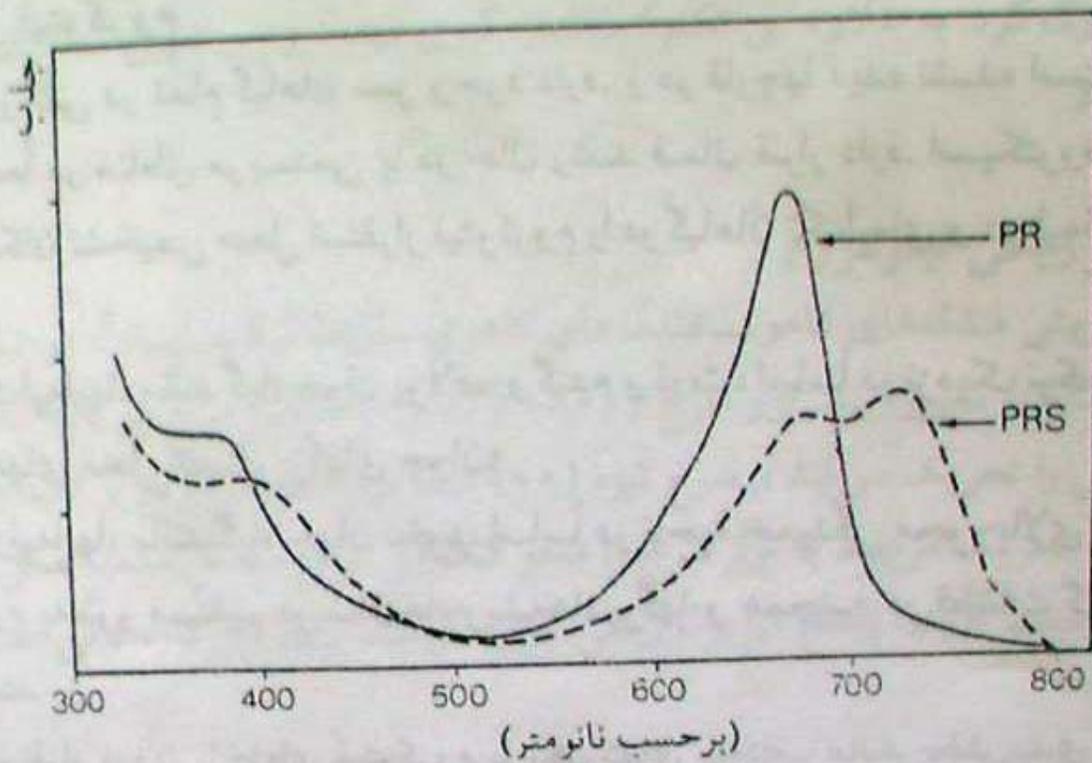


شکل ۱۲ - ۱ اختلاف جذب گیاهان رنگ پریده ذرت پس از روشنایی سرخ و سرخ تیره.

■ رنگیزه‌ای که چنین نشان داده شد به نام فیتوکروم نامیده می‌شود .

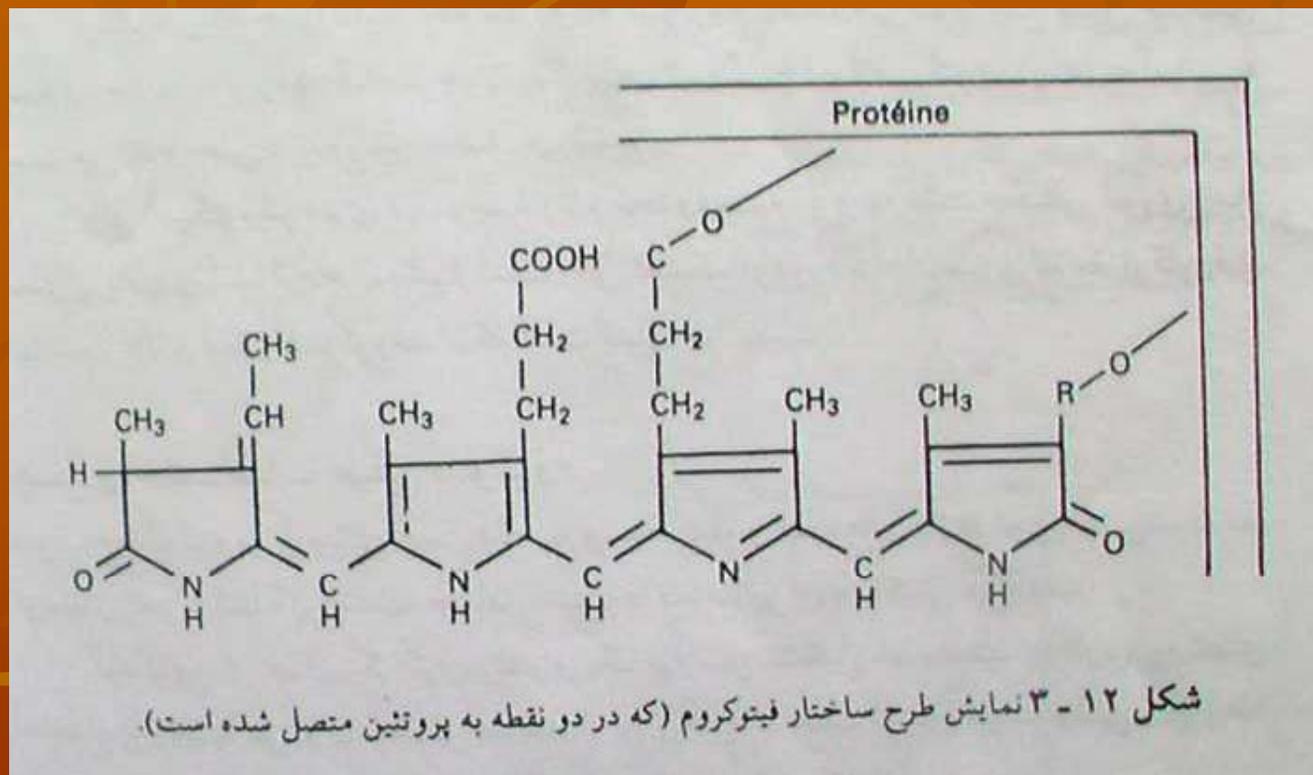
■ جنس و اختصاصات طیفی فیتوکروم

■ یعنی از اتصال یک کروموفور و یک پروتئین تشکیل شده است .
(شکل ۱۲-۲)



شکل ۱۲-۲ طیفهای جذبی دو شکل فیتوکروم که در سرخ (PRc) و سرخ تیره (PRs) جذب می‌شوند.

- منحنی‌ها دو ناحیه اصلی جذب نشان می‌دهند ، یکی مهم در سرخ ، دیگری کم‌اهمیت‌تر در آبی و بنفش .
- تصور می‌کنند که جرم مولکولی پروتئین آن ۱۲۰۰۰۰ و کروموفور آن زنجیر تتراپیرولی بازداشته باشد
- (شکل ۱۲-۳) .



شکل ۱۲ - ۳ نمایش طرح ساختار فیتوکروم (که در دو نقطه به پروتئین متصل شده است).

استقرار فیتوکروم

- فیتوکروم به طور کلی در تمام گیاهان سبز وجود دارد ، در قارچها دیده نشده است . در گیاه فیتوکروم ترجیحاً در مناطق مریستمی یا در حال رشد فعال قرار دارد .
- در تک‌لپه‌ای‌ها ، مانند گیاه جوان یولاف ، گندم یا ذرت اساساً در نزدیک نوک کولئوپتیل یا در سطح گره‌ها محل اتصال برگهای جوان

■ در دولپه‌ایها ، مانند گیاه جوان نخود ، رنگیزه اساساً در ناحیه خمیدگی محور بالای لپه فیتوکروم به طور مستقیم در ساقه‌ها ، ریشه‌ها ، برگها و همچنین در قطعات گل و بذور یافت شده است .

می توان ویژگی های فیتوکروم را به صورت زیر خلاصه کرد :

- الف) در گیاه اتیوله
- - فیتوکروم که غلظت آن بسیار ضعیف است . تقریباً ۵/۰ درصد پروتئین محلول کل را در یولاف نشان دهد .
- - دوره نیمه عمر سرخ روشن حدود ۴۵ دقیقه در تاریکی است
- ب) در گیاه سبز
- در نور غلظت فیتوکروم نسبت به تاریکی ضعیفتر است .

اثرات فیزیولوژیکی فیتوکروم

- الف) رویش فندقه‌های کاهو
- فندقه‌های کاهو واریته گراندراپید، در تاریکی در دمای بیشتر از ۲۵ درجه سانتیگراد نمی‌رویند. نور سرخ (۱۸۰۰ ارگ بر سانتیمتر مربع بر ثانیه به مدت دو دقیقه) جوانه‌زنی را تحریک می‌کند و روشنایی سرخ تیره (۷۰۰ ارگ بر سانتیمتر مربع بر ثانیه به مدت ۵ دقیقه) می‌تواند تحریک مربوط به سرخ را محو نماید.

■ (ب) رشد

■ بسیاری از پدیده‌های رشد ، که به طور مثبت یا منفی نسبت به نور حساس‌اند ، تحت تاثیر فیتوکروم هستند

■ (ج) جنبشها

■ بیشتر جنبشهای اندامها یا اندامکها تحت تاثیر نور است و به وسیله فیتوکروم اداره می‌شود .

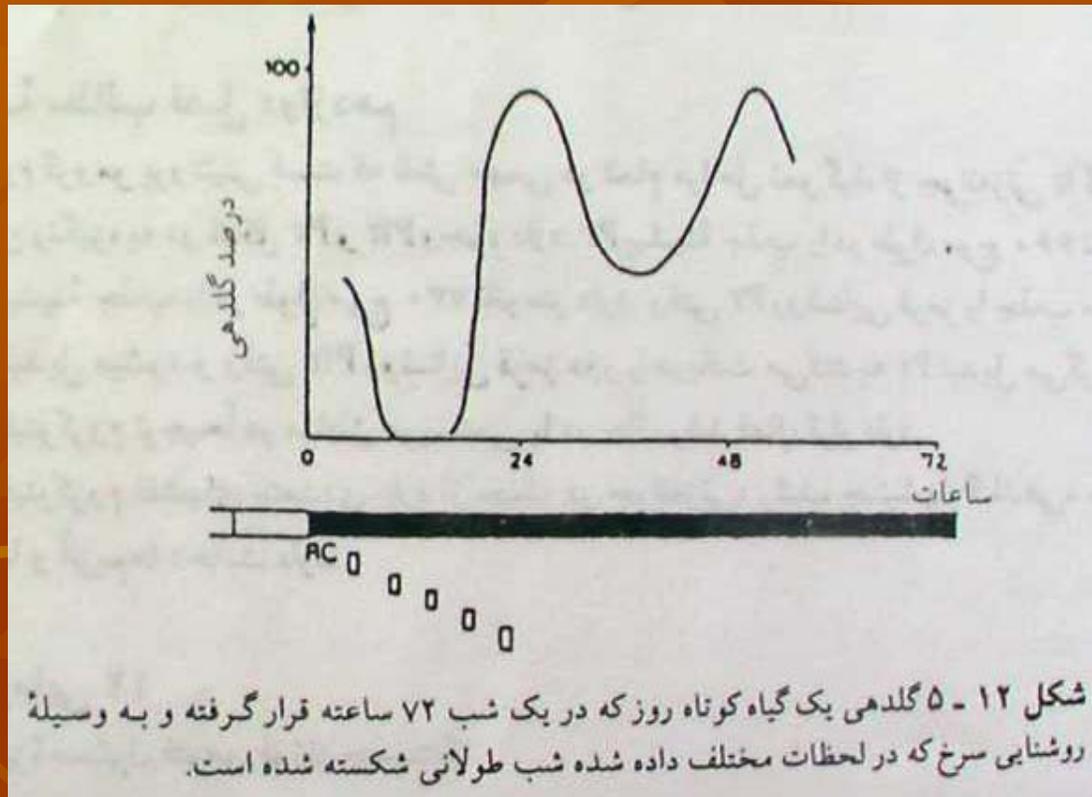
■ موارد زیر را به عنوان مثال ذکر می کنیم :

■ - فتوناستی ها ، مانند فتوناستی هایی که باعث خم شدن برگها یا برگچه های گیاهان تیره نخود می شوند .

■ - چرخش کلروپلاستهای جلبکها که وقتی نور ضعیف است کلروپلاستها تمایل دارند نسبت به اشعه نوری به طور عمودی قرار گیرند . در حالی که ظاهراً وضع قرار گرفتن کلروپلاستهای گیاهان عالی بیشتر تحت تاثیر نور آبی است .

■ (د) تشکیل گل

- از بین رفتن فیتوکروم به شکل در جریان شب تا مقدار صفر ، یا کمتر از آستانه تاثیر به گیاهان استعدادی می‌بخشد که زمان را طبق یک مکانیسم تیپ ساعتی اندازه بگیرند. (شکل ۱۲-۵)



■ بر عکس دوره‌هایی وجود دارد که نور بی‌تاثیر است . این امر وجود ریتمهای درون‌زا را نشان می‌دهد . گیاه به طور پیاپی از مرحله نورانی و مرحله تاریکی در جریان یک دوره نزدیک به ۲۴ ساعت می‌گذرد (آهنگهای سیرکادین)

■ ه) سنتز آنزیمها و رنگیزه‌ها

■ سنتز بعضی از آنزیمها و سنتز بسیاری از رنگیزه‌ها به وسیله فیتوکروم عملی می‌شود به عنوان مثال برای دو گروه فوق انواع زیر را نام می‌بریم :

■ القای سنتز آلفاآمیلاز، این امر موجب می‌شود که عمل pfr به عمل جیبرلین‌ها نزدیک گردد

سنتز آنتوسیان‌ها ، فلاون‌ها ، بتاسیانین‌ها

- سنتز کلروفیل ، که در مرحله اول نیاز به نور دارد و منجر به تشکیل پروتوکلروفیل می‌شود ، به فیتوکروم بستگی دارد . بر عکس مرحله پایانی ، یعنی تبدیل پروتوکلروفیل به خود کلروفیل گر چه به وسیله نور سرخ تحریک می‌شود ولی تحت تاثیر فیتوکروم نیست ، زیرا اثر نور سرخ نمی‌تواند با کاربرد نور سرخ دور برگشت حاصل کند .

پایان فصل دوازدهم



www.salampnu.com

سایت مرجع دانشجوی پیام نور

- ✓ نمونه سوالات پیام نور : بیش از ۱۱۰ هزار نمونه سوال همراه با پاسخنامه
- تستی و تشریحی
- ✓ کتاب ، جزوه و خلاصه دروس
- ✓ برنامه امتحانات
- ✓ منابع و لیست دروس هر ترم
- ✓ دانلود کاملاً رایگان بیش از ۱۴۰ هزار فایل مختص دانشجویان پیام نور

www.salampnu.com