



تكاثر أشجار الفاكهة

PROPAGATION OF FRUIT TREES



أ.د/ جلال إسماعيل عليوة
رئيس قسم الفاكهة

كلية الزراعة – جامعة دمياط

التكاثر الدقيق وزراعة الأنسجة

MICROPROPAGATION AND TISSUE CULTURE

زراعة الأنسجة النباتية:

هي زراعة أجزاء نباتية صغيرة الحجم في آنية زجاجية على بيئة صناعية مغذية *In vitro* ويتم ذلك في جو معقم داخل كابينة **Laminar air flow cabinet** وتحت ظروف معملية متحكم فيها (مثل الإحتياجات الحرارية والضوئية).

والأجزاء النباتية المستخدمة في زراعة الأنسجة تعرف بالمنفصلات النباتية **Explants** ومن أمثلتها القمم النامية للسيقان والجذور والأوراق والأزهار والأجنة وحبوب اللقاح.

- والاكثار من الجذور الحديثة أو الفروع أو الأجنة الصغيرة يجب أن تنمو الى نبات كامل ، ونوع النمو الناتج يتوقف على الخصائص الوراثية للنبات المنزرع وكذلك على البيئة الكيماوية والطبيعية التي يتعرض لها هذا الجزء النباتي.
- ومن الناحية النظرية يمكن إكثار جميع أنواع النباتات بهذه الطريق التكنولوجية إذا أمكن معرفة إحتياجاتها الغذائية والهرمونية والبيئية بدرجة كافية.

الإحتياجات الغذائية لمزارع الأنسجة

من البيئات الغذائية المستخدمة في زراعة الأنسجة بيئة Murashige and Skoog (1962) وتحتوى بيئة زراعة الأنسجة على مصدر للعناصر المعدنية الكبرى والصغرى وعلى مصدر للكربون (سكر وفى الغالب يستخدم سكر السكروز) وعلى مصدر للفيتامينات مثل الثيامين (Vitamin B1) والنياسين والبيريدوكسين، وأحماض أمينية مثل الجلوتاميك وسيستئين وبعض المستخلصات الطبيعية مثل مستخلص الخميرة ولبن جوز الهند وتحتوى البيئة على كميات ضئيلة من منظمات النمو مثل الأوكسينات والسيتوكينينات والجبريلينات. ويجب ضبط pH محلول البيئة الغذائية ما بين 5-6 وذلك على حسب نوع النبات، وللحصول على بيئة صلبة يضاف الآجار.

أهمية زراعة الأنسجة

- ١- يمكن عن طريقها دراسة بعض الحقائق الهامة مثل قدرة الخلية النباتية على تخليق فرد جديد كامل أو ما يسمى **Totipotentiality of cell** (احتواء الخلية على المعلومات الوراثية الكاملة واللازمة لذلك).
- ٢- يمكن عن طريقها معرفة دور السيتوكينين وهو أحد الهرمونات النباتية الهامة في تكشف الأجيال النباتية الجديدة.
- ٣- يمكن عن طريقها دراسة نمو وتطور الأجزاء النباتية المختلفة بعيدا عن النبات الكامل ودون تأثير أى من العوامل أو المؤثرات الخارجية المختلفة.
- ٤- يمكن استخدام مزارع الأنسجة كوسيلة لتجهين الأنواع النباتية المختلفة (والتي يصعب تجهينها تحت الظروف العادية) وإنتاج أصناف جديدة.
- ٥- يمكن إنتاج أصول خالية من الأمراض خاصة الفيروسية منها عن طريق مزارع الأنسجة.

تابع: أهمية زراعة الأنسجة

- ٦- تعتبر مصادر جديدة للمواد العلاجية والنباتية الأخرى.
- ٧- يمكن الحصول على نباتات أحادية التركيب الوراثي **Haploids** ذات الأهمية في مجال الوراثة والتهجين ، وذلك بزراعة المتك.
- ٨- المحافظة على التراكيب الوراثية **Germ plasm** عن طريق تجميد الخلايا والقلم النامية واستعادة نشاطها مرة أخرى عن طريق زراعة الانسجة بعد حفظها على درجات حرارة منخفضة.
- ٩- باستخدام زراعة الانسجة يمكن نقل الأصول الوراثية لنبات أو مجموعة نباتات من مكان الى آخر بسهولة ويسر.
- ١٠- تعتبر من أنجح الطرق واسرعها في انتاج أعداد ضخمة من النباتات من جزء نباتي واحد وذلك بالمقارنة بطرق التكاثر الأخرى.

خطوات إجراء عملية الزراعة

CULTURE PROCEDURES

١- تعقيم الأدوات المستخدمة وبيئة الزراعة بإستعمال الأوتوكلاف.

٢- إختيار الأجزاء النباتية المناسبة والمستخدمه فى الزراعة (Explants).

٣- تطهير الأجزاء النباتية فى جو معقم داخل كابينة Laminar air flow وذلك بغمس هذه الأجزاء النباتية فى محلول كحول الإيثانول تركيزه ٧٠% ولمدة ١-٥ دقائق ثم غمسها فى محلول هيبوكلوريد الكالسيوم أو البوتاسيوم بتركيز ٧% ولمدة ٥-١٥ دقيقة تبعاً لنوع النسيج النباتى وعمره ثم الغسيل لعدة مرات فى الماء المقطر والمعقم.

٤- زراعة الأجزاء المفصولة من النبات على سطح البيئة الغذائية المعقمة *In vitro*.

٥- نقل المزارع إلى غرف النمو والتي يتوفر بها الظروف المناسبة مثل الإضاءة ودرجة الحرارة المناسبة.

٥- أقلمة النبيتات الناتجة (النقل إلى صوبة متحكم فيها مع تغيير الإضاءة والحرارة ومكونات بيئة الزراعة تدريجيا حتى تشابه ظروف الزراعة العادية) ثم زراعتها فى الصوبة العادية وبعد الأقلمة يمكن زراعتها فى المكان المستديم.

أمثلة مزارع الأنسجة النباتية المختلفة:

• ١- زراعة القمة النامية للساق Shoot tip meristem culture

- وتستخدم لإنتاج نباتات خالية من الأمراض الفيروسية وتستخدم هذه التقنية مع النباتات التي قد تكون مصابة بالفيروس حيث أن القمة النامية تكون خالية من الفيروس.

• ٢- زراعة الأوراق Leaf culture

- وفيها يتم زراعة أجزاء من الورقة بحيث يحتوى هذا الجزء من نصل الورقة على جزء من العرق الوسطى للورقة.

• ٣- زراعة الأزهار Flower culture

- يمكن زراعة براعم زهرية لإنتاج أزهار مذكرة أو مؤنثة فقط أو أزهار خنثى. وذلك تبعاً لإضافة بعض منظمات النمو للبيئة الغذائية بمعنى أنه يمكن تحويل البراعم الزهرية المذكرة إلى براعم زهرية مؤنثة بإضافة الـ **IAA** للبيئة الذى يعمل على إكمال نمو المبيض فيها، وعند إضافة حمض الجبريلين إلى البيئة يلغى هذا التأثير.

تابع: الأجزاء الزهرية التي يمكن زراعتها

• أ- زراعة المبيض Ovary culture

- عند زراعة مبيض الزهرة بعد الإخصاب بيوم على بيئة بسيطة التركيب يمكن للمبيض أن ينمو ويكون ثمرة بداخلها البذور. وعند زراعة المبيض قبل الإخصاب على نفس البيئة فإنه لا ينمو وعند إمداد البيئة بـ 2,4-D ينمو المبيض ويعطى ثمرة عديمة البذور.

• ب- زراعة البويضة Ovule culture

- يمكن زراعة البويضة وحبوب اللقاح على نفس البيئة ويحدث الإخصاب وتكوين الجنين الجنسي وبالتالي تكوين البذور وعند زراعة بويضات البرتقال على بيئة مناسبة وتم نمو النيوستيلة فإنه يمكن تكوين أعداد كبيرة من أشباه الأجنة **Embryoids** من هذا النسيج.

تابع: الأجزاء الزهرية التي يمكن زراعتها

• ج- زراعة الأجنة Embryo culture

- زراعة الأجنة مهمة لمربي النباتات حيث أن عدم نجاح التهجينات في حالات كثيرة يرجع لعدم تكون الأندوسبرم أو عدم تمام تكوينه أو أنه لا يوجد توافق بين الأندوسبرم المغذى للجنين والجنين نفسه. ولذلك فإن أخذ الجنين في هذه الحالة وزراعته على بيئة معينة يمكن أن ينمو ويكون نبات كامل.

• د- إنتاج نباتات أحادية الأساس الكروموسومي بزراعة حبوب اللقاح

- وتكون النباتات الناتجة عقيمة، ويمكن عمل تضاعف للعدد الكروموسومي لها بواسطة الـ **Colchicine** والذي يؤدي إلى إنتاج نباتات ثنائية العدد الكروموسومي ونقيه.

تابع: الأجزاء الزهرية التي يمكن زراعتها

• ٤- زراعة البروتوبلاست وتكوين الهجن الجسمية

- ويتم ذلك بوضع أجزاء صغيرة من الأوراق تحتوى على نسيج الميزوفيل **Mesophyll** فى محلول إنزيمى (أو مخلوط من الإنزيمات المحللة للبكتين لتحلل الصفيحة الوسطى مع إنزيمات محللة للسيليلوز) لتحليل الجدار الخلوى وبعد حدوث الطرد المركزى (معاملة ميكانيكية) يحدث اتحاد بين بروتوبلاست خلايا الأنواع المختلفة قيد الدراسة فتنجح خلايا هجين، ثم تزرع الهجن الجسمية الناتجة على بيئة معينة لتكوين نسيج الكالس والذى بدوره يتشكل ويتميز إلى براعم **Buds** وسيقان **Shoots** ونباتات صغيرة لها جذور.

تابع: الأجزاء الزهرية التي يمكن زراعتها

• ٥- زراعة الكالس Callus Culture

- ينتج نسيج الكالس **Callus** من زراعة أعضاء نباتية (جذر أو ساق أو أوراق)، وعند زراعة نسيج الكامبيوم **Cambium** على بيئة معينة فإن خلاياه تستمر في النمو والإنقسام مكونة نسيج الكالس، ويمكن أيضاً أن يتكون نسيج الكالس من خلايا مشكّلة أو مميزة مثل خلايا البشرة وخلايا النسيج الوسطى للورقة (الميزوفيل) أو من خلال القشرة أو من الخلايا البرانشيمية الموجودة في نسيج اللحاء (برانشيمية اللحاء).
- وخلايا نسيج الكالس لها القدرة على التشكل والتميز ولذلك فإن مزارع الكالس مهمة في دراسة عملية التشكل **Morphogenesis**، وعليه فيمكن أن تتشكل الخلايا البرانشيمية لنسيج الكالس إلى خلايا نسيج اللحاء أو الخشب أو الأئنين معاً.

تابع: الأجزاء الزهرية التي يمكن زراعتها

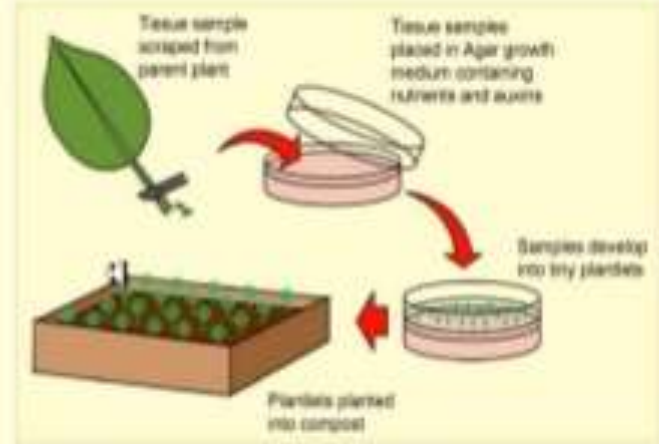
٦- زراعة الخلايا Cell Culture

- يمكن الحصول على معلق من الخلايا الفردية **Cell suspension** أو تجمعات قليلة من الخلايا وذلك عند هز مزارع الكالس في بيئات سائلة **Liquid media**، ونتيجة للتوازن الهرموني الموجود في البيئة بين الأوكسين والسيتوكينين يمكن أن تتكون أشباه الأجنة **Embryoids** من الخلايا الفردية أو من التجمعات الخلوية للكالس وهو ما يعرف بعملية تكوين الأجنة الجسمية **(Somatic embryos) Embryogenesis**، وهذه الأجنة يمكن أن تنمو على بيئات خاصة لتأخذ الشكل القلبي ثم الشكل الطوربيدي وذلك لتكوين نباتات صغيرة كاملة **Plantlets** في النهاية. من ذلك يتضح أنه يمكن من زراعة خلية واحدة من خلايا الكالس الحصول على نبات كامل، ويعرف هذا بتقنية زراعة الخلية الفردية (الواحدة) **Single cell culture** للحصول على نبيت **Plantlet**.

إكثار أصول الفاكهة متساقط الأوراق من خلال تكتيك زراعة الأنسجة



Tissue culture Banana



TISSUE CULTURE DATE PALM



IN VITRO BLAST

0.4 LITER

0.7 LITER

0.9 LITER



CLONAL- PROPAGATION IN GUAVA



Figure 1. *In vitro* proliferation of guava (*Psidium guajava* L.). (A) stock guava plants in the greenhouse; (B) nodal section became browning after sterilization; (C) new shoots break out from healthy nodal sections; (D) shoots proliferated; (E) elongated shoots; (F) rooted shoots by medium method (medium with IBA); (G) rooted shoots by dipping method; (H) guava plantlets acclimatized into the soil for 2 weeks; (I) guava plantlets acclimatized into the soil for 10 weeks.

TISSUE CULTURE POMEGRANATE



Tissue Cultured
Pomegranate Plants Cultivation

Presented by,



TISSUE CULTURE PAPAYA



تذكروا الحسن الأستماع
الأستماع؟