

A növényi szövetek tenyésztése



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

1

Történeti áttekintés

- 1838 Schleiden és Schwann
A sejtelmélet kidolgozó: 1 totipotens sejtől elvileg a teljes növény (állat) regenerálható
- 1902 Szövettenyésztés lehetséges táptalajon
- 1934 Paradicsom gyökércsúcs tápoldaton nő és fenntartható (vitaminok alkalmazásával)
- 1939 Folytonos kallusz tenyésztés auxinnal

BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

2

Növényi szövettenyésztés céljai

- Biológiai, biokémiai kutatás
- Unikális biokémiai utak lehetősége
- Vegetatív mikroszaporítás
- Szekunder metabolitok előállítása (gyógyszerek, pigmentek, alkaloidok, szteroidok)
- GM növények előállítása

A szövettenyésztés előnyei:

- független: éghajlattól, évszaktól, betegségtől
- termelés ellenőrizhető: pl. kábítószereknél
- olcsóbb lehet (vinkrisztin, taxol?)

BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

3

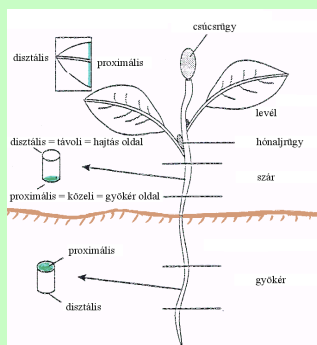
Tenyészetek fajtái

- Explantátum
- (Merisztéma)
- Hajszálgökér tenyészet
- Kallusztenyészet
- Szuszpenziós tenyészet
- Protoplaszt tenyészet

BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

4

Explantátumok

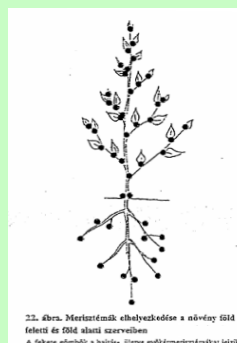


- A fiatal növény kedvezőbb, azonban ha túl kicsit vágunk annak nagy lesz a mortalitása.
- Optimális méret: ~2 mm
- Növekedési polaritást mutat
- Levél, gyökér, merisztéma

BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

5

Merisztéma



- Osztódó, még differenciálatlan szövetek
- Hajtáson vagy gyökéren az ábrán pontokkal jelölt helyeken található
- Merisztémából a növény regenerálható
- Elsősorban mikroszaporításhoz használják

BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

6

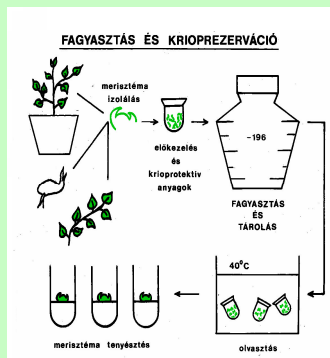
Merisztémák fagyasztva tárolása

Növény előkezelés: a merisztéma izolálás előtt a növényt 3 napig +4 °C-on tartják (2x túlélés)

Krioprotekció: glicerin, mannit, szorbit, szacharóz, DMSO (5-10%). Pl: 1M DMSO + 1M glicerin + 2M szacharóz

Fagyasztás lehet:

- gyors: (egyből a cseppfolyós N₂-be)
- programozott: 1 °C/perc -35 °C-ig, ott 30 perc tartás, aztán a nitrogénbe.



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

Hajszálygyökér (hairy root) kultúra

Agrobacterium rhizogenes által okozott növényi betegség.

Az RI (root-inducing) plazmid beépül a növény genomjába, és differenciálódást okoz: hajszálygyökerek képződnek - ez a "Hairy Root Disease". Több mint 450 (elsősorban kétszikű) növényfaj érzékeny rá.

Hasonlít az *A. tumefaciens* Ti plazmidja által okozott betegséghez, ennél is opinokat termel a növény.

Az RI plazmiddal is géneket lehet bevinni a növénybe → a génmanipulációhoz remek vektor. Teljes növény is regenerálható a hairy root-ból.

A gyökérkultúra *in vitro* körülmények közt is jól szaporodik, nincs szükség fitohormonokra sem. Nagy mennyiségben is lehet termelni.

BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

Hajszálygyökér kultúra

Előnyei:

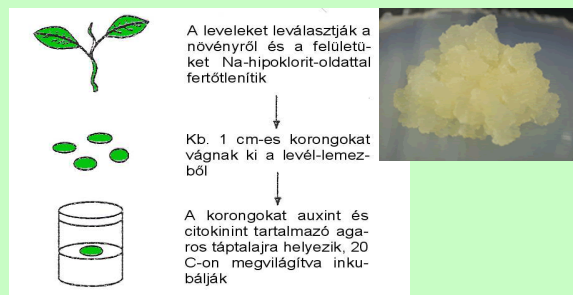
- Gyorsabban nő
- Nincs szükség fitohormonok adagolására
- Olyan metabolitok is termelhetők, amik kallasztenyésztésben nem, csak differenciált szövetben termelődnek
- Egyszerű tápoldat szerves komponensekkel



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

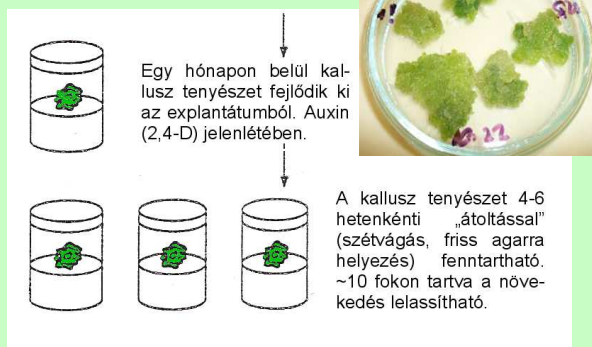
Kallasztenyésztés

- Dedifferenciálódott (totipotens) sejtek
- MS tápközeg + auxinok, citokininek



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

Kallasztenyésztés



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

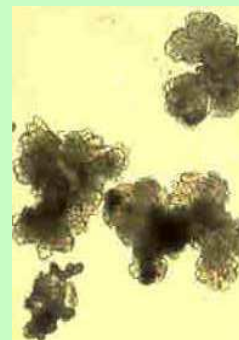
Szuszpenziós tenyésztés

Rendszerint nem különálló sejtek, hanem sejtcsomók

Előállításuk kallasz tenyésztésből

- > centrifugával 50 rpm-el (=üleptítés)
- > kis mennyiségű sejtfalbontó enzim + szorbit
- > Auxinos MS tápközegben
- > megvilágítás 16 órán át 1000 lux-szal 25-29 °C-on

Gyorsabban nő, ezért 2 hetente szubkulturálás szükséges



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

Protoplaszt tenyészet

enzimes sejtfal lebontás (celluláz, pektináz) és/vagy mechanikus roncsolás

nagy ozmózisnyomás (szacharóz, mannitol) beállítása

nagyon érzékeny ozmotikus és mechanikai hatásokra

osztódásra, szaporodásra képes a sejtfal újraszintézise kiváltható → kalluszá alakul → teljes növény



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

13

Tenyésztési körülmények

Sterilitás: a befertőződés lehet

- A növényt megbetegítő kártevő mikrobák
- A táptalajon növő mikroorganizmusok

Steril munkavégzés: mint a mikrobiológiai laborban, sterilfülke, steril eszközök, oldatok

Hőmérséklet: 15-32 °C, befolyásolja a szaporodási sebességet

Gázösszetétel: néha 1-5 % CO₂, etilén

Páratartalom: magas, az edényeken belül ~100%

Aktív szén: gyökérvégződést elősegíti



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

14

Tenyésztési körülmények - fény

A megvilágítás erőssége: 1000 – 8000 lux

A fény színe/hullámhossza befolyásolja a növény fejlődését: a kék fény a hajtás, a vörös fény a gyökérzet fejlődését segíti elő

A világos – sötét periódusok hossza is befolyásoló tényező

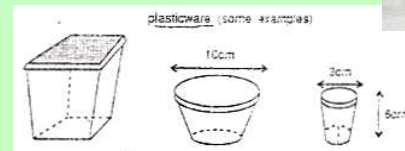


BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

15

EDÉNYEK, ESZKÖZÖK

Hasonlók a mikrobiológiai laborokban használatos eszközökhöz, de a légtér belmagassága nagy, hogy elérjen a növény.



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

16

EDÉNYEK, ESZKÖZÖK

Magasítani lehet, ha kettőt összeillesztünk.



BME Alkalmazott

EDÉNYEK, ESZKÖZÖK

Egész növények nevelésénél tipikus:

konzerves/lekváros üveg, a fedelébe ütött lyukakban szivacs-dugóval.



Erlenmeyer lombik, sokszor nyak nélkül



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

18

Táptalajok

Murashige és Skoog		Gamborg B5	Murashige és Skoog		Gamborg B5
Makrokomponensek (g/l):			Mikrokomponensek, mg/l		
Szacharóz	30	20	KI	0,83	0,75
NH ₄ NO ₃	1,65		H ₃ BO ₃	6,2	3
NaH ₂ PO ₄ ·H ₂ O		0,15	MnSO ₄ ·4H ₂ O	22,3	10
(NH ₄) ₂ SO ₄		0,13	ZnSO ₄ ·7H ₂ O	8,6	2
KNO ₃	1,9	2,5	Na ₂ MoO ₄	0,25	0,25
CaCl ₂ ·2H ₂ O	0,44	0,15	CuSO ₄ ·5H ₂ O	0,025	0,025
MgSO ₄ ·7H ₂ O	0,37	0,25	CoCl ₂ ·6H ₂ O	0,025	0,025
Vitaminok (mg/l)			Vas, kelát formában		
mio-inozitol	100	100	FeSO ₄ ·7H ₂ O	27,8	28
nikotinsav	0,5	1	Na ₂ EDTA·2H ₂ O	37,3	
piridoxin-HCl	0,5	1			
tiamin-HCl	0,5	10		pH = 5,7 -5,8	pH = 5,5
glicin	2				



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

19

NÖVÉNYI HORMONOK

Giberellinek – elsősorban a lineáris növekedést csírázást, virágzást, gyümölcsstermet fokozó hormonok

Auxinok – a sejtsztódást és megnyúlást serkentik, a gyökér, szár, virág, gyümölcs növekedését szabályozzák

Citokininek – az auxin hatását moderálják.

- Együtt a sejtsztódást stimulálják,
- A citokininek visszafogják az auxin által kiváltott szár-menyúlást
- Az auxin/citokinin arány szabályozza, hogy a kalluszból szár vagy gyökér lesz

Etilén - érésszabályozó

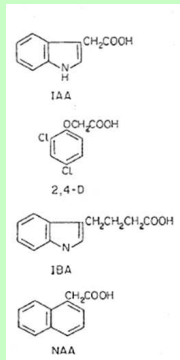


BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

20

AUXINOK

- Indol-ecetsav, IAA – ez a természetes, de bomlékony
- 2,4-diklór-fenoxi-ecetsav, 2,4D – szintetikus, stabil, autoklávozható
- Indol-vajsav, IBA
- Naftil-ecetsav, NAA



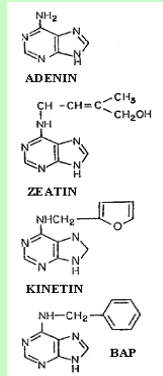
BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

21

Fontosabb citokininek

~ 25 féle adenin származék

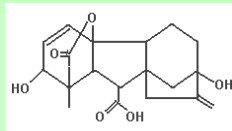
- Zeatin, izopentenil-adenin, IPA
- Kinetin, furfuril-adenin
- Benzil-amino-purin, BAP



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

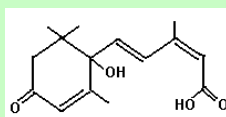
Giberellinek

Sok hasonló szerkezetű vegyület, leggyakrabban ez: GA₃
 Fermentációs termék, ld. ott



Abszcizinsav

Gátló anyag: stressz hatására leállítja a növekedést és (téli) nyugalmi állapotba állítja a növényt (abscisio – lombhullás)

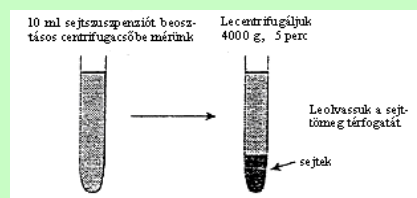


BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

23

Sejtszuspenziók szaporodásának mérése

- A biomassa térfogata alapján



- Nedves súly méréssel
- Szárazanyag méréssel



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

24

Sejtszuszpenziók szaporodásának mérése

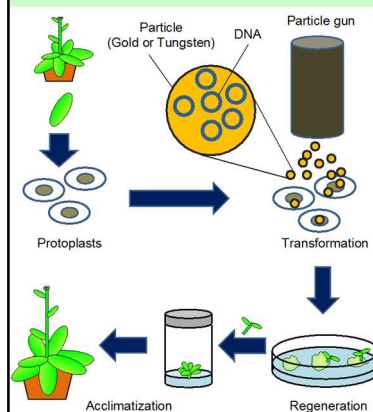
- Az egyes sejtek megszámlálása/vizsgálata csak az aggregátumok szétbontása után lehetséges (króm-trioxidos melegítés) → Bürker kamra, citofluoriméter
- Közvetett módszerek: fehérje, DNS, klorofill mérése



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

25

Növényregenerálás



- Steril fenntartás, génbank
- Genetikai manipuláció
- Kallusz tenyésztés
- Hajtástenyésztés
- Gyökeresítés
- Edzés, kiültetés

BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

26

Növényregenerálás

Két útja van:

- Organogenezis: egy szerv regenerálódik (hajtás, gyökér, hajtás, gumó), ebből alakítjuk ki az egész növényt
- Embriogenezis: egyetlen sejtől egy embrió jön létre (van sziklevele, gyökere) és ebből lesz a növény (egyedfejlődés előlri)
- Kiindulás: bármelyik (protoplaszt, kallusz, merisztéma), de:
 - Protoplasztból → kallusz tenyésztés (auxinokkal)
 - Kalluszból → inkább embriogenezis
 1. kallusz → embrió (2,4-D)
 2. gyökeresítés (2,4-D nélkül)
 3. kiültetés
- Merisztémából → inkább organogenezis

TELJES ÉRTÉKŰ NÖVÉNY REGENERÁLHATÓ



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

27

Hajtástenyésztetek

Gyökér nélküli hajtások növekedése táptalajon steril, kontrollált körülmények között

Előállítás: hajtásokból és levélhónaljban differenciálódó rügyekből, vagy kalluszból

Körülmények:

- MS táptalaj kiegészítésekkel (auxin + kevés citokinin)
- Inkubáció: kék fény, 8000 lux, 16 h, 18-30°C
- Átoltási gyakoriság: 3-5 hét

Energiatermelés: kettős

- szacharóz a táptalajból
- fotoszintézis (ha már kifejlődött a hajtás)



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

28

Gyökeresítés

A felszaporított hajtásokat kiültetés előtt gyökeresíteni kell:

- A hajtásserkentők elnyomják a gyökérképződést
- Hormonelvonással (keves auxin) viszont indukálható
- Vörös fény
- Fásszárúaknál nehéz megvalósítani



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

29

Akklimatizálás, kiültetés

A növény a zárt edényben, steril körülmények között nem adaptálódott a természetes környezethez sem fiziológiailag sem szerkezetileg.

Megvalósítás: üvegház és fóliasátor, fokozatos pára csökkentés és mikrobiális védelem

Kiszáradás-veszély, mert:

- eddig 100% nedvességtartalmú térben nőtt
- a légző nyílások nyitottak
- vékony a viaszréteg a leveleken
- gyengén fejlett gyökér – kevés vizet képes felvenni



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

30

Esettanulmány: Taxol gyártás

A tumorok gyógykezelésének alternatívái:

- sebészeti beavatkozás
- besugárzás
- kemoterápia
- monoklonális antitestek

Kemoterápia: citosztatikumok – minden gyorsan osztódó sejtet elpusztítanak = a gyorsan osztódó szövetekre hatnak elsősorban, ezért a daganatokon kívül károsítják:

- a vérképző szerveket
- ivarsejteket
- hajhagymákat
- nyálkahártyákat
- immunrendszert



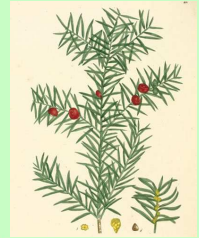
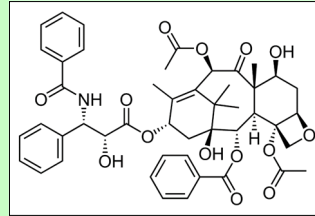
BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

31

Taxol/Paclitaxel

Az tiszafa (*Taxus*) fajok kérgéből és tűleveléből izolálható vegyület. Vízben rosszul oldódik, szerves oldószerekkel extrahálható.

Hatása: sztöchiometrikusan kapcsolódik a mikrotubulusokba beépült tubulinhoz, ezzel a depolimerizációt akadályozza.



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

32

A taxol előállítása

Extrakció tiszafából:

A természetes források nagyon korlátozottak, mert a tiszafa igen lassan nő (több száz év), és a kérgében nagyon kis mennyiségben (50-150 mg/kg) fordul elő a taxol, a tűlevelében csak 15-50 mg/kg van. A növényi anyagban elég nagy mennyiségben előfordul a 10-dezacetil-bakkatin III (10-DAB) közti termék is, ami félszintézissel taxollá alakítható.

Egy beteg kezeléséhez három öreg tiszafát kell feldolgozni. Nagy ültetvények Kanadában és Kínában.

Totálszintézis: megoldható, de nem gazdaságos (négy C*)

Növényi szövettenyésztés (Paclitaxel)



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

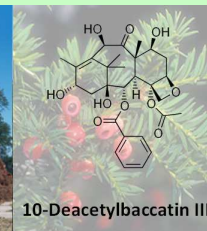
33

A taxol előállítása

Extrakció tiszafából

Félszintézis

Szövettenyésztés



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

34

A taxol előállítása szövettenyésztéssel

Taxus baccata explantátumokat screeneltek, ebből kullaszt, majd szuszpenziós tenyésztéssel nevelnek.

- Nagy inokulumtérfigot, ~20% szükséges,
- t_{gmax} ~2,5 nap,
- Gamborg B5 tápoldat, 3% szacharóz
- Megvilágítás nem szükséges
- 5 x 75 m³ keverős fermentor
- Enyhe keverés, levegőztetés, CO₂ befúvatás



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

35

A taxol előállítása szövettenyésztéssel

Másodlagos anyagcseretermék - kétszakaszos fermentáció:

1. sejt szaporítás:

~10 nap után tápoldatcsere vagy (tömény, kis térfogatárámú) rátáplálás

2. termékképzés: tápoldatcserénél 10-12 nap, rátáplálással akár 20 nap

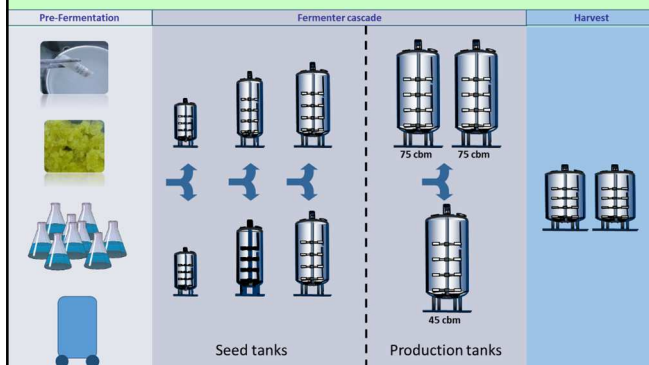
Ezalatt kb. 1 g/l termék keletkezik, ennek fele taxol, a többi más taxánvázas vegyület, pl. bakkatinok.



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

36

A taxol előállítása szövettenyésztéssel



A taxol előállítása szövettenyésztéssel

Fitohormonok:

Auxinok és citokininek (~5:1)

Az etilén-hatást ezüst sókkal (tioszulfát) ellensúlyozzák.

Elicitorok: a szekunder metabolizmust elősegítő anyagok.

Szervetlen: V és Co sók

Szerves: metil-jazmonát, szalicilsav

Prekursor: a fenil-propionsav oldallánchoz fenilalanin. A lebontása gátolható szerkezetanalógokkal.



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

38

A taxol izolálása (downstream)

A termék fele a sejteken belül, fele a lében található.

Apoláris molekulák, kinyerhetők:

- Extrakcióval (áztatás metanolban ~3 órán át)
- Adsorpcióval (megkötés apoláris gyantán)
- A vizes metanolt kb. 0,1 térfogatra bepárolják.
- Extrakció erős oldószerral – a taxol feldúsul
- Bepárlás
- Acetonban fölvéve és vízzel kicsapva a legapolárisabb anyag, a taxol csapódik ki először.



BME Alkalmazott Biotechnológia és Élelmiszertudomány Tanszék

39

A taxol izolálása (downstream)

