



INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

TENTO PROJEKT JE SPOLUFINANCOVÁN EVROPSKÝM SOCIÁLNÍM FONDEM
A STÁTNÍM ROZPOČTEM ČESKÉ REPUBLIKY

Jméno:

Datum:

Téma 03: Příprava živného média

Živné médium vhodného složení je jednou ze základních podmínek úspěšné *in vitro* kultury. Může se používat ve formě tekuté nebo ztužené různými gelujícími přípravky jako je agar, Gelrit® nebo karagenan. Média pro kultivaci explantátů obsahují živiny - makroelementy a mikroelementy ve formě anorganických solí, organické látky jako cukry, vitamíny a aminokyseliny, eventuálně růstové regulátory a ztužovací látky. Důležité je také optimální pH, které bývá v rozsahu 5,5 – 5,8. Média je možné připravovat smícháním jednotlivých složek (pro usnadnění práce se používají koncentráty) nebo navážením z hotové směsi. Pokud používáme ke kultivaci Petriho misky, rozléváme rozvařené a vysterilizované médium sterilně v laminárním boxu. V případě větších kultivačních nádob je možné rozlít rozvařené médium a následně je teprve vysterilizovat v autoklávu. Termolabilní látky vysterilizované filtrace přidáváme do mírně vychladlého média až po autoklávování a musíme pak médium rozlévat do sterilních nádob v laminárním boxu.

Nejčastěji používaným médiem je univerzální médium podle autorů Murashige a Skoog (1962), které se používá v mnoha různých modifikacích. Další varianty živných médií se pro speciální účely nebo rostliny také používají (např. Gamborg *et al.* 1968, Nitsch *et al.* 1969, Lloyd *et al.* 1980, Chu *et al.* 1975).

Materiál: (vypsat podle vlastní připravované varianty)

Pomůcky: (vypsat)

Postup práce:

A. Příprava 1 litru agarem ztuženého média s použitím koncentrátů (neděláme)

1. Navážíme 5,5 g agaru, vsypeme do 300 ml destilované vody v SIMAX láhví, promícháme a necháme rozvařit v autoklávu. (Potřebné množství agaru je třeba u každé šárze otestovat).
2. Do Erlenmeyerovy baňky odměříme 500 ml destilované vody.
3. Přidáme koncentrát makroelementů (100 ml), mikroelementů (10ml) a chelát železa (5 ml).
4. Přidáme vitamíny (1 ml zamraženého koncentrátu).

5. Navážíme 100 mg inositolu.
6. Navážíme 20 g sacharózy.
7. Podle potřeby doplníme další látky jako aktivní uhlí, růstové regulátory apod.
8. Slijeme rozvařený agar se zahřátým roztokem v EM baňce a doplníme v odměrném válci na 1000 ml ohřátou destilovanou vodou.
9. Pomocí Phan papírků nebo pH metru změříme pH a upravíme na 5,8 pomocí 0,1 M KOH nebo 0,1 M HCl.
10. Médium dobře promícháme přeléváním z válce do EM baňky a rozlijeme asi po 40 ml do kultivačních nádob.
11. Kultivační nádoby s médiem uzavřeme vhodným uzávěrem.
12. Následující den sterilizujeme při 121°C v autoklávu po dobu 20 minut.
13. Krátkodobě média uchováváme při laboratorní teplotě, při skladování po delší dobu používáme lednici.

B. **Příprava 1 litru agarem ztuženého média s použitím hotové směsi**

1. Navážíme 5,5 g agaru, vsypeme do 300 ml destilované vody v SIMAX láhví, promícháme a necháme rozvařit v autoklávu.
2. Do Erlenmeyerovy baňky odměříme 600 ml destilované vody.
3. Přidáme odvážené množství média (podle údajů výrobce na etiketě).
4. Navážíme 20 g sacharózy.
5. Podle potřeby doplníme další látky jako aktivní uhlí, růstové regulátory apod.
6. Slijeme rozvařený agar se zahřátým roztokem v EM baňce a doplníme v odměrném válci na 1000 ml.
7. Pomocí Phan papírků nebo pH metru změříme pH a upravíme na 5,8 pomocí 0,1 M KOH nebo 0,1 M HCl.
8. Další postup je shodný jako u A. varianty.

Poznámka: Pokud jako kultivační nádoby používáme Petriho misky, mícháme médium i s navážkou agaru, sterilizujeme médium v celém objemu a rozléváme do sterilních misek v laminárním boxu. Skleněné Petriho misky předem sterilizujeme v sušárně nebo autoklávu, plastové misky jsou v uzavřeném sáčku sterilní, jsou sterilizované γ-zářením při výrobě.

Reference:

- Gamborg O.L., Miller R.A. et Ojima K., *Exp. Cell Res.* **50**, 151 (1968) – **B5**
Chu C.C. *et al.*, *Scientia Sinic.*, **18**, 659 (1975) – **N6**
Lloyd G. *et al.*, *Int. Plant Prop Soc. Proc.* **30**, 421 (1980) - **WPM**
Murashige T. *et al.*, *Physiol. Plant.* **15**, 473 (1962) - **MS**
Nitsch J.P. *et al.*, *Science* **169**, 85 (1969) - **N**
Van der Salm T.M.P. *et al.*, *Plant Cell Tissue and Organ Cult.*, **37**: 73-77 (1994)

Tab. 1. Složení živných médií

| | M-S (1962) | B5 (1968) | N (1969) |
|---|----------------------|--------------|--------------|
| Anorganické soli | /mg/l/ | /mg/l/ | /mg/l/ |
| <i>Makroelementy</i> | | | |
| KNO ₃ | 1 900 | 2 500 | 950 |
| NH ₄ NO ₃ | 1 650 | | 720 |
| (NH ₄) ₂ SO ₄ | | 134 | 166 |
| CaCl ₂ . 2 H ₂ O | 440 | 150 | |
| MgSO ₄ . 7 H ₂ O | 370 | 250 | 185 |
| KH ₂ PO ₄ | 170 | | 68 |
| NaH ₂ PO ₄ | | 150 | |
| <i>Železo:</i> | | | |
| Na ₂ EDTA | 37,3 | 37,3 | 37,3 |
| FeSO ₄ . 7 H ₂ O | 27,8 | 27,8 | 27,8 |
| <i>Mikroelementy</i> | | | |
| MnSO ₄ . 4 H ₂ O | 22,3 | 10 | 25 |
| H ₃ BO ₃ | 6,2 | 3 | 10 |
| ZnSO ₄ . 7 H ₂ O | 8,6 | 3 | 10 |
| Na ₂ MoO ₄ . 2 H ₂ O | 0,25 | 0,25 | 0,25 |
| CuSO ₄ . 5 H ₂ O | 0,025 | 0,025 | 0,025 |
| CoCl ₂ . 6 H ₂ O | 0,025 | 0,025 | |
| KI | 0,83 | 0,75 | |
| Organická složka | | | |
| <i>Vitamíny</i> | | | |
| inositol | 100 | 100 | 100 |
| kys. nikotinová | 0,5 | 1 | 5 |
| thiamin.HCl (B ₁) | 0,1 | 10 | 0,5 |
| pyridoxin . HCl (B ₆) | 0,5 | 1 | 0,5 |
| glycin | 2 | 2 | 2 |
| kyselina listová | | | 0,5 |
| biotin | | | 0,05 |
| sacharosa | 15 000-30 000 | | |
| agar | 7 000 | 7 000 | 7 000 |
| pH | 5,7 | 5,7 | 5,8 |