

Skład podłoży najczęściej stosowanych do hodowli, identyfikacji i przechowywania grzybów

Podłoże stałe Sabourauda: 40,0 g glukozy lub maltozy, 10,0 g peptonu, 20,0 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000ml, pH=5,6-5,8.

Podłoże płynne Sabourauda: 40,0 g glukozy lub maltozy, 10,0 g peptonu, 5,0 g NaCl, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml, pH=7,2.

Podłoże ubogie Sabourauda: 10,0 g peptonu, 5,0 g NaCl, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml, pH około 7.

Podłoże stałe Sabourauda do przechowywania: 40,0 g peptonu, 20,0 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml.

Podłoże z różem bengalskim: 5,0 g peptonu, 10,0 g glukozy, 1,0 g fosforanu potasu, 0,5 g siarczanu magnezu, 0,1 chloromfenikolu, 15,0 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000ml, pH=7,2.

Podłoże Czapek-Doxa: 3,0 g azotanu sodowego, 1,0 g wodorofosforanu potasowego, 0,5 g chlorku potasowego, 0,05 g siarczanu magnezowego, 0,01 g siarczanu żelazawego, 30,0 g sacharozy, 20,0 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml, pH=6,8.

Podłoże glukozowo – ziemniaczane (PDA): 200 g obranych ziemniaków, 20 g glukozy, 15 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml.

Podłoże z aktidionem (cykloheksamid): 10,0 g peptonu sojowego, 10,0 g glukozy, 0,05 g cykloheksamidu, 0,4 g chloramfenikolu, 15,5 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml, pH=6,9. Należy unikać przegrzania pożywki i ponownego jej rozpuszczania.

Podłoże Nickersona (w modyfikacji własnej): gotowe podłoże syntetyczne do oznaczania drożdży i pleśni firmy BTL (1,0 g ekstraktu drożdżowego, 10,0 g glukozy, 1,0 g NH_4NO_3 , 4,0 g K_2HPO_4 , 2,0 g KH_2PO_4 , 1,0 g chlorku sodu, 15,0 g agaru) wzbogacone o 0,1 g błękitu bromotymolowego, 2,5 g biotyny uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml.

Bulion odżywczy bakteriologiczny: 1,0 g glukozy, 0,2 g ekstraktu mięsnego, 0,2 g ekstraktu drożdżowego, 0,5 g peptonu Proteose, 0,4 g NaCl, uzupełnione wodą destylowaną do 100 ml, pH=7,5.

Podłoże do zymogramu: 0,5 g peptonu, kilka kropli 0,1% roztworu błękitu bromotymolowego w alkoholu etylowym, 2,0 g badanego węglowodanu, uzupełnione wodą destylowaną do 100 ml. Po sterylizacji dodaje się 10% roztworu NaOH do niebieskiego zabarwienia.

Podłoże stałe do auksanogramu węglowodanowego: 1 g KH_2PO_4 , 0,5 g MgSO_4 , 20,0 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml.

Podłoże płynne do auksanogramu azotowego: 1,0 g glukozy, 0,1 g KH_2PO_4 , 0,05 g $\text{MgSO}_4 \times 7\text{H}_2\text{O}$, 0,01 g $\text{CaCl}_2 \times 2\text{H}_2\text{O}$, 0,01 g NaCl, 0,078 g odpowiedniego związku azotowego oraz 1,0 g mieszanki witaminowej, uzupełnione wodą destylowaną do 100 ml.

Agar Gorodkowa: 1,0 g peptonu, 0,5 g NaCl, 0,1 g glukozy, 2,0 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 100 ml. Agar wyjaławia się przez 2 – 2,5 godziny w temperaturze 100°C.

Agar z brzeczką: 250 ml brzeczeki piwnej, 10,0 g peptonu, 20 g agaru, uzupełnione wodą destylowaną do 1000 ml.