

(12) **PARAIŠKOS APRAŠYMAS**

(21) Paraiškos numeris: **2023 549**
(22) Paraiškos padavimo data: **2023-12-19**
(41) Paraiškos paskelbimo data: **2024-06-25**
(30) Prioritetas: **GB2219698.4, 2022-12-23, GB**
GB2312393.8, 2023-08-14, GB
GB2312374.8, 2023-08-14, GB

(71) Pareiškėjas:
UAB „Thermo Fisher Scientific Baltics“, V. A.
Graičiūno g. 8, 02241 Vilnius, LT
(72) Išradėjas:
Juozas ŠIURKUS, LT
Dmitrij BUGAJEV, LT
Kristina PAGARAUSKAITĖ, LT
(74) Patentinis patikėtinis/atstovas:
Otilija KLIMAITIENĖ, 35, AAA Law, A. Goštauto g.
40B, Verslo centras „Dvyniai“, LT-03163 Vilnius, LT

(54) Pavadinimas:
Ląstelių auginimo būdas

(57) Referatas:
Pagal šį išradimą yra pateiktas nuskaidrintos ląstelių kultūros, apimančios rekombinantinį baltymą, gamybos būdas, kur metodas apima: i) bioreaktoriaus inokuliaciją ląstelių šeimininke tam, kad būtų gauta ląstelių kultūra, kur minėta ląstelė šeimininkė yra *Escherichia coli*, transformuota raiškos sistema, apimančia: a) nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi; ir b) nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekrecinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi; ii) ląstelių kultūros fermentavimą, esant tokioms sąlygoms, kurios: a) suteikia galimybę ekspresuoti rekombinantinį polipeptidą; ir b) suteikia galimybę prasiskverbti į ląstelę taip, kad susidarytų sferoplastas, išskiriantis rekombinantinį polipeptidą; iii) nuskaidrinimą fermentuotos ląstelių kultūros, apimančios išskiriamą rekombinantinį baltymą, kur minėtas nuskaidrinimas apima pirminio nuskaidrinimo etapą, naudojant pirmąjį nuskaidrinimo filtrą, kurio porų dydis užtikrina bent apie 0,4 µm arba didesnes sulaikymo ribas, kur nuskaidrinimo etapas neapima centrifugavimo.

LT 2023 549 A

LĄSTELIŲ AUGINIMO BŪDAS

Šis išradimas yra susijęs su sistema, skirta ekspresuoti rekombinantinius baltymus panaudojant *E. coli*.

Technikos lygis

Escherichia coli yra dažnai pasirenkamas mikroorganizmas rekombinantiniams baltymams gaminti. Pagrindinės šio populiarumo priežastys yra dideli augimo tempai ir raiškos lygis, taip pat reikalingos paprastos ir nebrangios auginimo terpės. Tačiau *E. coli* prastai sekretuoja baltymus, o viduląstelių baltymų gamybos metodai, kuriuose naudojami *E. coli*, reikalauja ląstelių ardymo ir ląstelių nuolaužų pašalinimo. Priešingai, užląstelinė rekombinantinių baltymų ir fermentų gamyba labai sumažina bioproceso gamybos metodo sudėtingumą ir pagerina rekombinantinio produkto kokybę, kartu supaprastina baltymų aptikimą ir gryninimą. Be to, buvo įrodyta, kad aplinka, kurioje nėra su ląstelėmis susijusio proteolitinio skaidymo, sukuria optimalią aplinką baltymų erdvinę struktūrą susidarymui.

Siekiant palengvinti viduląstelių baltymų gamybą *E. coli*, gali būti naudojami įvairūs metodai. Paprastai pradiniai šių metodų etapai apima bakterijų ląstelių lizavimą arba suardymą tam, kad būtų suardyta bakterijų ląstelių sienelė ir viduląsteliniai baltymai galėtų išsiskirti į užląstelinę aplinką. Po šio atpalaidavimo reikalingi baltymai yra išgryninami iš ekstraktų, įprastai atliekant kelis chromatografijos etapus.

Įrodyta, kad keli metodai yra naudotini siekiant išlaisvinti viduląstelinius baltymus iš bakterijų ląstelių. Tarp jų yra cheminės lizės naudojimas, fiziniai ardymo metodai arba cheminių ir fizinių metodų derinys (Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982)).

Cheminiai bakterijų ląstelių sienelių ardymo metodai, kurie pasirodė tinkami, apima ląstelių apdorojimą organiniais tirpikliais, tokiais kaip toluenas, (Putnam, S. L., and Koch, A. L., Anal. Biochem. 63:350-360 (1975); Laurent, S. J., and Vannier, F. S., Biochimie 59:747-750 (1977); Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982)), chaotropais, tokiais kaip guanidino druskos (Hettwer, D., and Wang, H., Biotechnol. Bioeng. 33:886-895 (1989)), antibiotikais, tokiais kaip polimiksinas B (Schupp, J. M., et al., BioTechniques 19:18-20 (1995); Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982)), arba fermentais, tokiais kaip

lizocimas arba lizostafinas (McHenty, C. S., and Kornberg, A., J. Biol. Chem. 252(18):6478-6484 (1977); Cull, M., and McHenry, C. S., Meth. Enzymol. 182:147- 153 (1990); Hughes, A. J., Jr., et al., J. Cell Biochem. Suppl. 016 (Part B):84 (1992); Sambrook, J., et al., in Molecular Cloning: A Laboratory Manual, 2nd ed., Cold Spring Harbor, N.Y.: Cold Spring Harbor Laboratory Press (1989), pp. 17- 38; Ausubel, F. M., et al., in Current Protocols in Molecular Biology, New York: John Wiley & Sons (1993), pp. 4.4.1-4.47). Šių įvairių cheminių medžiagų poveikį galima sustiprinti tuo pačiu metu apdorojant bakterijų ląsteles detergentais, tokiais kaip Triton X-100®, natrio dodecilsulfatas (SDS) arba Brij 35 (Laurent, S. J., and Vannier, F. S., Biochimie 59:747-750 (1977); Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982); Hettwer, D., and Wang, H., Biotechnol. Bioeng, 33:886-895 (1989); Cull, M., and McHenry, C. S., Meth. Enzymol. 182:147-153 (1990); Schupp, J. M., et al., BioTechniques 19:18-20 (1995)), arba baltymais ar protaminais, tokiais kaip jaučio serumo albuminas arba spermidinas (McHenry, C. H. and Kornberg, A., J. Biol. Chem. 252(18): 6478-6484 (1977); Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982); Hughes, A. J., Jr., et al., J. Cell Biochem. Suppl. 0 16 (Part B):84 (1992)).

Be šių įvairių cheminių apdorojimo būdų, buvo naudojami keli fiziniai ardymo metodai. Šie fiziniai metodai apima osmosinį šoką, pvz., ląstelių suspensiją hipotoniniame tirpale, kai yra arba nėra emulsiklių (Roberts, J. D., and Lieberman, M. W., Biochemistry 18:4499-4505 (1979); Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982)), džiovinimą (Mowshowitz, D. B., Anal. Biochem. 70:94-99 (1976)), maišymą su granulėmis, tokį kaip malimą rutuliniame malūne (Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982); Cull, M., and McHenry, C. S., Meth. Enzymol. 182:182:147-153 (1990)), temperatūrinį šoką, pvz., sušaldymo-atšildymo ciklai (Lazzarini, R. A., and Johnson L. D., Nature New Biol. 243:17-20 (1975); Felix, H., Anal. Biochem. 120:211-234 (1982)), apdorojimą ultragarsu (Amos, H., et al., J. Bacteriol. 94:232-240 (1967); Ausubel, F. M., et al., in Current Protocols in Molecular Biology, New York, John Wiley & Sons (1993), pp. 4.4.1-4.47) suardymą slėgiu, pvz., panaudojant prancūziško preso slėgio kamerą (Ausubel, F. M., et al., in Current Protocols in Molecular Biology, New York, John Wiley & Sons (1993), pp. 16.8.6-16.8.8). Kiti metodai apjungia šiuos cheminius ir fizinius suardymo metodus, pvz., apdorojimą lizocimu, po kurio atliekamas apdorojimas ultragarsu arba slėgiu, siekiant maksimaliai padidinti ląstelių ardymą ir baltymų išsiskyrimą (Ausubel, F. M., et al., in Current Protocols in Molecular Biology, New York, John Wiley & Sons (1993), pp. 4.4.1-4.47).

Šie suardymo metodai turi keletą privalumų, įskaitant jų gebėjimą greitai ir visiškai suardyti bakterijų ląsteles taip, kad būtų maksimaliai padidintas viduląstelinių baltymų išsiskyrimas.

Tačiau šie metodai taip pat turi ryškių trūkumų. Pavyzdžiui, fiziniai metodai iš esmės apima bakterijų ląstelių sienelių ir plazmos membranų suplėšymą ir suskaidymą. Dėl šių procesų gaunami ekstraktai, kuriuose yra daug kietųjų dalelių, tokių kaip membranos arba ląstelės sienelės fragmentai, kurie turi būti pašalinti iš ekstraktų, įprastai centrifuguojant, prieš išgryninant rekombinantinius baltymus. Šis centrifugavimo poreikis apriboja serijos, kurią galima apdoroti vienu kartu, dydį iki turimos centrifugos tūrio dydžio; taigi, didelio gamybos masto preparatai yra neįgyvendinami, o gal net neįmanomi. Be to, fiziniai metodai ir daugelis cheminių metodų įprastai lemia ne tik norimų viduląstelinių baltymų, bet ir nepageidaujamų nukleorūgščių bei membraninių lipidų išsiskyrimą iš ląstelių (pastarųjų ypač atsiranda naudojant organinius tirpiklius). Šie nepageidaujami ląstelių komponentai taip pat apsunkina tolesnius pageidaujamų baltymų gryninimo procesus, nes padidina ekstraktų klampumą (Sambrook, J., et al., in: *Molecular Cloning: A Laboratory Manual*, 2nd ed., Cold Spring Harbor, N.Y.: Cold Spring Harbor Laboratory Press (1989), pp 17-38; Cull, M., and McHenry, C. S., *Meth. Enzymol.* 182:147- 153 (1990)) ir su dideliu aidiškumu bei giminingumu jungiasi prie nukleorūgščių modifikuojančių baltymų, tokių kaip DNR polimerazės, RNR polimerazės ir restrikcijos fermentai.

Natūraliai atsirandantys lizuojantys ir nuosaikieji bakteriofagai turi galimybę išprovokuoti šeimininko ląstelių lizę, ekspresuodami specifinius baltymus lizinio ciklo metu. Šie lizuojantys baltymai buvo nustatyti ir plačiai ištirti, pavyzdžiui, T4 ir T7 bakteriofaguose. Lizuojantys baltymai apima ir holinus, ir lizocimus. Holinai suformuoja stabilius ir nespecifinius citoplazminės membranos pažeidimus, kurie sudaro sąlygas lizocimams patekti į peptidoglikano sluoksnį. Lizocimai pasižymi muraliziniu aktyvumu prieš tris skirtingus ląstelės sienelės peptidoglikano polimero kovalentinių ryšių tipus (glikozidinius, amidinius ir peptidinius). Kartu holino ir lizocimo aktyvumas suardo dvi gramneigiamų bakterijų ląstelių membranas ir taip sukelia ląstelių lizę.

E. coli buvo sukonstruota taip, kad ekspresuotų T4 bakteriofago lizinius baltymus tam, kad būtų užtikrinta užprogramuota ląstelių lizė, siekiant pagerinti rekombinantinių baltymų

gamybos tolesnio apdorojimo efektyvumą ir ekonomiškumą (M. Morita, K. Asami, Y. Tanji, and H. Unno, "Programmed *Escherichia coli* Cell Lysis by Expression of Cloned T4 Phage Lysis Genes," Biotechnology Progress , vol. 17, (no. 3), pp. 573-576, 2001).

Konstruktai *Escherichia coli* pagrindu yra auksinis standartas rekombinantinių baltymų gamyboje, kai modifikacijos po transliacijos yra nebūtinės. Pagrindinės *E. coli* populiarumo priežastys yra dideli augimo tempai ir raiškos lygiai, taip pat paprastos ir nebrangios auginimo terpės.

Tačiau *E. coli* nėra tobulas šeimnininkas, nes jos įprastai neišskiria baltymų į užląstelinę terpę. Taigi viena problema, susijusi su metodais, kuriuose panaudojamos *E. coli*, yra ta, kad ląstelių ardymo žingsnis tampa ribojimu ir nėra ekonomiškai efektyvus bandomuoju arba pramoniniu mastu, kai siekiama įgyvendinti uždarą ir (arba) nuolatinį proceso vyksmą.

Viena su šiais metodais susijusių problemų yra ta, kad gauti rekombinantiniai baltymai įprastai turi priemaišų. Tai, pavyzdžiui, yra problema gaminant nukleorūgštis modifikuojančius fermentus, nes fermentų preparatai įprastai yra užteršti nukleorūgštimis (pvz., RNR ir DNR). Ši priemaišinė nukleorūgštis gali būti ne tik iš organizmų, kurie yra fermento šaltinis, bet ir iš nežinomų organizmų, esančių reagentuose ir medžiagose, naudojamose fermentui valyti po jo išsiskyrimo iš ląstelių. Tai ypač aktualu atvirkštinės transkriptazės arba DNR polimerazės fermentams, nes jie yra įprastai naudojami nukleorūgščių molekulių amplifikacijos ir sintezės metoduose (pvz., polimerazės grandininėje reakcijoje (PGR), ypač RT-PGR). Tokiame pavyzdyje užterštos DNR arba RNR buvimas fermentų preparatuose yra didelė problema, nes tai gali sukelti klaidingus amplifikacijos arba sintezės rezultatus. Be to, augant fermentų, kaip biokatalizatorių, poreikiui farmacijoje, fermentų preparatų kokybei keliama papildomi reikalavimai, tokie kaip specifiškumas, nuoseklumas pereinant nuo vienos serijos prie kitos, gyvūninės kilmės priemaišų ir antibiotikų nebuvimas, būtinai turi atitikti regulatorinius reikalavimus.

Taigi, išlieka rekombinantinių baltymų, apimančių *E. coli*, kuriuose iš esmės nėra priemaišų, tokių kaip nukleorūgštys, gamybos metodų poreikis. Šie metodai gali pašalinti užteršimo riziką, pavyzdžiui, iš aplinkos ir personalo, bei įgalinti greitesnį ir lygiagretų gamybos procesą vieno proceso atlikimo įrenginyje.

Taigi, išlieka poreikis tokių baltymų paruošimo metodų, kurie būtų efektyvesni, ekonomiškesni (pavyzdžiui, bandomuoju ir pramoniniu mastu), taip pat iš esmės neužteršiančių nepageidaujamais ląstelių komponentais, tokiais kaip nukleorūgštys.

Trumpas išradimo aprašymas

Pagal šį išradimą yra pateiktas nuskaidrintos ląstelių kultūros, apimančios rekombinantinį baltymą, gamybos būdas, kur metodas apima:

i) bioreaktoriaus inokuliavimą ląstele šeimininke tam, kad būtų gauta ląstelių kultūra, kur minėta ląstelė šeimininkė yra *Escherichia coli*, transformuota raiškos sistema, apimančia:

a) nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi, kur baltymas yra vitronektinas (VTN); ir

b) nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi;

ii) ląstelių kultūros fermentavimą, esant tokioms sąlygoms, kurios:

a) suteikia galimybę ekspresuoti rekombinantinį polipeptidą; ir

b) suteikia galimybę prasiskverbti į ląstelę taip, kad susidarytų sferoplastas, išskiriantis rekombinantinį polipeptidą;

iii) nuskaidrinimą fermentuotos ląstelių kultūros, apimančios išskiriamą rekombinantinį baltymą, kur minėtas nuskaidrinimas apima

a) nukleorūgščių inaktyvavimo etapą prieš pirminį nuskaidrinimo etapą, apimantį nukleorūgšties inaktyvavimo agento pridėjimą į ląstelių kultūrą, kur pasirinktinai nukleorūgšties inaktyvavimo agentas yra benzonazė; ir

b) pirminio nuskaidrinimo etapą, naudojant pirmąjį nuskaidrinimo filtrą, kurio porų dydis užtikrina bent apie 0,4 μm arba didesnes sulaikymo ribas, kur nuskaidrinimo etapas neapima centrifugavimo.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, metodas papildomai apima antrinį nuskaidrinimo etapą, panaudojant antrą filtrą, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai 0,4 μm arba didesnes sulaikymo ribas.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, pirminiame nuskaidrinimo etape naudojamas pirmas filtras, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai nuo 1,0 iki 3,0 μm sulaikymo ribas.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, antrinio nuskaidrinimo etape naudojamas antras filtras, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai apie 0,22 μm , mažiausiai nuo maždaug 1,0 iki maždaug 3,0 μm arba mažiausiai nuo maždaug 0,4 iki maždaug 0,8 μm sulaikymo ribas.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, pirminis nuskaidrinimo etapas ir (arba) antrinis nuskaidrinimo etapas yra mikrofiltravimas.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, mikrofiltravimas yra giluminis filtravimas.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, mikrofiltravimas yra parenkamas iš normalaus srauto filtravimo (NFF) arba tangentinio srauto filtravimo (TFF).

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, nuskaidrintos ląstelių kultūros drumstumas yra mažesnis nei maždaug 20 NTU.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, minėta fermentacijos pakopa apima stabilizuojančio agento pridėjimą į ląstelių kultūrą.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, procesas atliekamas uždaroje sistemoje taip, kad tarp bioreaktoriaus ir pirmojo bei antrojo nuskaidrinimo filtrų būtų palaikomas sterilus srautas.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, procesas taip pat apima pakopą, kai su minėta nuskaidrinta ląstelių kultūra vykdomos viena arba daugiau iš minėto rekombinantinio baltymo gryninimo pakopų.

Išradimas taip pat pateikia baltymo gamybos būdą, apimantį:

i) rekombinantinės *Escherichia coli* ląstelės kultivavimą tokiomis sąlygomis, kurios:

a) suteikia galimybę ekspresuoti baltymą; ir

b) suteikia galimybę prasiskverbti į ląstelę taip, kad susidarytų sferoplastas, išskiriantis baltymą; ir

ii) baltymo išskyrimą iš kultūros be visiškos rekombinantinės ląstelės lizės, kur ląstelė apima raiškos sistemą, apimančią:

a) nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi, kur baltymas yra vitronektinas (VTN); ir

b) nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi.

Tinkamu būdu, išradimo metodai neapima: (i) mechaninio ląstelių ardymo; (ii) egzogeninio fermento, kuris ardo ląstelės sienelę, pridėjimo; ir (iii) ląstelės transformavimo raiškos vektoriais, kurių sudėtyje yra nukleorūgštis, koduojanti egzogeninį fermentą, kuris ardo citoplazminę membraną.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, nukleorūgštis, koduojanti baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi, yra pirmajame konstrukte, o nukleorūgštis, koduojanti T4 lizocimą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, yra antrajame konstrukte.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, pirmasis indukuojamas promotorius ir antrasis indukuojamas promotorius yra indukuojami nuosekliai.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, pirmasis indukuojamas promotorius ir antrasis indukuojamas promotorius yra indukuojami vienu metu.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, pirmasis indukuojamas promotorius yra IPTG indukuojamas promotorius, pasirinktinai kur IPTG indukuojamas promotorius yra PT7.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, antrasis indukuojamas promotorius yra arabinozės indukuojamas promotorius, kur pasirinktinai arabinozės indukuojamas promotorius yra araB.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, T4 lizocimo fermentą koduoja genas E.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, *E. coli* yra *Escherichia coli* B kamienas.

Tinkamu būdu, šio išradimo metoduose, fermentavimas arba kultivavimas apima temperatūros pakeitimą iš pirmosios temperatūros į antrąją temperatūrą, pasirinktinai kur antroji temperatūra yra žemesnė nei pirmoji temperatūra.

Išradimas taip pat pateikia rekombinantinį baltymą, pagamintą naudojant šio išradimo metodus.

Trumpas brėžinių aprašymas

Išradimo įgyvendinimo variantai toliau aprašomi kartu su nuoroda į pridedamus brėžinius, kuriuose:

1 paveiksle parodytos plazmidžių struktūros: (A) pET29-optVTN, (B) T4 geno gpe raiškos vektorius pACYC184-PT7-pelB-gpe-lacI.

2 paveiksle parodytas mikroskopinis *E. coli* ląstelių vaizdas prieš ir po gpe geno ekspresijos indukcijos.

3 paveiksle parodyta dviejų skirtingų *E. coli* kamienų transformacija tikslinėmis plazmidėmis. (A) kultūros auginimas, kai JS007 *E. coli* kamienas ir BL21 (DE3) *E. coli* kamienas buvo transformuoti tikslinėmis plazmidėmis. Grafike pažymėta ekspresijos indukcija su 0,1 mM IPTG (OD600 1,0-1,5). Po 7 valandų inkubacijos BL21 (DE3) kultūros optinis tankis buvo 12,40, tuo tarpu JS007 kultūros optinis tankis buvo 6,60. (B) VTN baltymo raiškos rezultatas - JS007 kamienas (kairėje) ir BL21 (DE3) kamienas (dešinėje). Nuorodos: (1), (6) – „Page Ruler Prestained Protein Ladder“ (Thermo Scientific); (2), (7) – bendra baltymų frakcija prieš indukciją; (3), (8) - bendra baltymų frakcija po indukcijos (0,1 mM IPTG,

4,5 val. 25 °C temperatūroje); (4), (9) - tirpi baltymų frakcija po indukcijos; (5), (10) - netirpi baltymų frakcija po indukcijos. Tiksliniai baltymai pažymėti rodyklėmis.

4 paveiksle parodytas fermentacijos masto padidinio kolboje, Biostat A, Biostat C ir SUF palyginimas. (A) skirtingo masto fermentacijos biomasės ir terpės frakcijų palyginimas. Nuorodos: (5), (10), - „Page Ruler Prestained Protein Ladder“ (Thermo Scientific); (1) – biomasė, biostatas A prieš indukciją; (2) – biomasė, kolba po indukcijos; (3) – biomasė, biostatas A po indukcijos; (4) – biomasė SUF, po indukcijos; (6) – terpė, biostatas A prieš indukciją; (7) – terpė, kolba po indukcijos; (8) – terpė, biostatas A po indukcijos; (9) – vidutinė, SUF po indukcijos; SDS PAGE gelis 4-12% Bolt. (B) Tipinis fermentacijos proceso profilis Biostat A.

5 paveiksle parodytas VTN fermentacijos proceso atkartojamumas didelio masto 300 l SUF. (A) Trijų fermentacijų fermentacijos profiliai. (B) Supernatantų frakcijų SDS PAGE analizė po fermentacijos proceso atskirų fermentacijų. Nuorodos: (1) – „Page Ruler Prestained Protein Ladder“ (Thermo Scientific); (2), (3), (4) – supernatanto frakcija po skirtingų fermentacijų autolizės 300 l SUF. 4-12% Bolt SDS gelis.

6 paveiksle parodyta nuskaidrinimo proceso schema, naudojama įvairiems rekombinantiniams baltymams, tokiems kaip VTN (vitronektinas), gauti.

Detalus aprašymas

Skaitytojo dėmesys nukreipiamas į visus straipsnius ir dokumentus, kurie yra pateikti kartu su šia specifikacija arba iki jos pateikimo, susijusius su šia paraiška, ir kurie yra atviri visuomenei susipažinti su šia specifikacija, o visų tokių straipsnių ir dokumentų turinys čia įtrauktas kaip nuoroda.

Atitinkamai, išradimas pateikia išgrynintos ląstelių kultūros, apimančios rekombinantinį baltymą, gamybos būdą, kur metodas apima:

i) bioreaktoriaus inokuliavimą ląstele šeimininke tam, kad būtų gauta ląstelių kultūra, kur minėta ląstelė šeimininkė yra *Escherichia coli*, transformuota raiškos sistema, apimančia:

a) nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi, kur baltymas yra vitronektinas (VTN); ir

b) nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi;

ii) ląstelių kultūros fermentavimą, esant tokioms sąlygoms, kurios:

a) suteikia galimybę ekspresuoti rekombinantinį polipeptidą; ir

b) suteikia galimybę prasiskverbti į ląstelę taip, kad susidarytų sferoplastas, išskiriantis rekombinantinį polipeptidą;

iii) nuskaidrinimą fermentuotos ląstelių kultūros, apimančios išskiriamą rekombinantinį baltymą, kur minėtas nuskaidrinimas apima

a) nukleorūgščių inaktyvavimo etapą prieš pirminį nuskaidrinimo etapą, apimantį nukleorūgšties inaktyvavimo agento pridėjimą į ląstelių kultūrą, kur pasirinktinai nukleorūgšties inaktyvavimo agentas yra benzonazė; ir

b) pirminio nuskaidrinimo etapą, naudojant pirmąjį nuskaidrinimo filtrą, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai apie 0,4 μm arba didesnes sulaikymo ribas, kur nuskaidrinimo etapas neapima centrifugavimo.

Kaip privalumą išradėjai nustatė, kad rekombinantiniai *E. coli* sferoplastai išskiria baltymą iki ląstelių lizės.

Išradėjai parodė, kad koordinuota nukleorūgšties, koduojančios T4 lizocimą, susieta su pektato liazės B (PelB) sekretijos signaline seka, ekspresija kartu su nukleorūgšties, koduojančios rekombinantinį polipeptidą (pvz., vitronektiną), užtikrina labai veiksmingą būdą ekspresuoti didelius rekombinantinio baltymo kiekius, pvz. vitronektino, be reikmės surinkti rekombinantines ląsteles iš fermentacijos kultūros ir vėliau ląsteles lizuoti mechaniniu arba fermentiniu būdu taip, kad būtų atpalaiduotas rekombinantinis baltymas. Tuo atveju, kai T4 fago lizocimo genas yra klonuojamas po griežtai kontroliuojamo promotoriaus, pvz., araB,

T4 fago lizocimo periplazminis kaupimasis gali būti sužadintas pridedant induktoriaus (pvz., arabinozės) tinkamu fermentacijos proceso metu. T4 fago lizocimo raiška su PelB signaline seka palengvina T4 lizocimo perkėlimą į periplazminę sritį, kur fermentas suardo peptidoglikano sluoksnį, ir dėl to ląstelėje atsiranda morfologinių pokyčių, dėl kurių susidaro sferoplastas.

Rekombinantinis polipeptido genas, pvz., vitronektino genas, yra klonuojamas kontroliuojant indukuojamam promotorių, pvz., PT7 arba lacUV5, baltymo ekspresija gali būti indukuojama pridedant induktorių, pvz., IPTG, tinkamu fermentacijos proceso metu. Rekombinantinio polipeptido, pvz., vitronektino ir T4 fago lizocimo, nukleorūgščių raišką kontroliuojant atskirais promotoriais, jų raiška gali nepriklausomai reguliuoti kiekvieno baltymo gamybą fermentacijos metu. Išradėjai parodė, kad T4 lizocimo indukuoti sferoplastai į kultūros supernatantą išskiria rekombinantinį baltymą, pvz., vitronektiną, nesant sekrecijos signalo sekos. Išradėjai pastebėjo, kad rekombinantinė rekombinantinio baltymo, pvz., vitronektino, raiška neturi žalingo poveikio ląstelei šeimininkei. Tiesą sakant, išradėjai pademonstravo, kad indukuoti sferoplastai galėjo *de novo* ekspresuoti rekombinantinį baltymą, pvz., vitronektiną trumpiausiai 4 valandas po T4 lizocimo indukcijos.

Be to išradėjai parodė, kad gautą fermentuotą ląstelių kultūrą galima sėkmingai nuskaidrinti naudojant skaidrinimo filtrą, turintį neįprastai didelį porų dydį, kuris užtikrina mažiausiai apie 0,4 μm sulaikymo ribas. Tai visiškai netikėta, nes nustatyti pirminiai *E. coli* valymo metodai remiasi tangentiniu srautiniu filtravimu, naudojant filtrą, kurio porų dydis $<0,2 \mu\text{m}$, kartu su centrifugavimu tam, kad būtų pašalintos ląstelių nuolaužos.

Dar daugiau, išradėjai parodė, kad fermentuotos sferoplastų ląstelių kultūros gali būti efektyviai nuskaidrintos nenaudojant centrifugavimo. Atsisakius centrifugavimo pakopos, fermentacija ir nuskaidrinimas gali būti vykdomi uždaroje sistemoje, todėl pašalinama išorinio užteršimo rizika.

Taigi *E. coli*, transformuotų ekspresijos sistema, kuri sudaro sąlygas ląstelės pralaidumui, derinyje su nuskaidrinimo procesu, kuriam nereikalingas centrifugavimas, ne tik sumažina užteršimo riziką baltymų gamybos metu, bet ir papildomai eliminuoja eilę tolesnių apdorojimo būdų gamybos etapuose, įskaitant: ląstelių surinkimą, mechaninę ir (arba) fermentinį ląstelių lizavimą, ląstelių nuolaužų atskyrimą, nukleorūgščių nusodinimą, po kurio

vyksta atskyrimas naudojant filtravimą arba centrifugavimą. Taigi, apibrėžti metodai užtikrina didelę baltymų išeigą, esant dideliame ląstelių tankiui ir padidintam mastui. Be to, eliminavus poreikį lizuoti ląsteles šeimininkes ir susijusius centrifugavimo etapus, sutrumpėja didelio masto apdorojimo laikas negu naudojant įprastus metodus lizės pagrindu.

Raiškos sistema

Išradimo būdas naudoja raiškos sistemą, kuri apima i) nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi; ir ii) nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi, kur baltymas yra vitronektinas (VTN).

Čia vartojamas terminas „vitronektinas“ arba „VTN“ reiškia 75 kD glikoproteiną, kuris, kaip pranešama, jungiasi su įvairiais biologiniais ligandais ir vaidina svarbų vaidmenį audinių pertvarkymo procese. Vitronektinas gali būti kilęs iš žmogaus ir gali turėti seką, apibrėžtą NCBI sekos ID: AAH05046.1. Atitinkamai, vitronektinas gali apimti seką SEQ ID Nr. 1.

Čia vartojamas terminas „T4 lizocimas“, „E baltymas“ arba „gpe“ reiškia citoplazminę muramidazę, kuri palengvina T4 fagu užkrėstų bakterijų ląstelių lizę, tokiu būdu atpalaiduojant replikuotas fago daleles (Tsugita and Inouye, J. Mol. Biol., 37: 201-12 (1968); Tsugita and Inouye, J. Biol. Chem., 243: 391-97 (1968), Uniprot accession: D9IEF7), arba mutantą, darinį arba fragmentą, turintį DNR polimerazės aktyvumą. Ją koduoja T4 bakteriofago genas, ir ji hidrolizuoja ryšius tarp N-acetilgliukozamino ir N-acetilmuramo rūgšties liekanų standžiajame *E. coli* ląstelės apvalkalo peptidoglikano sluoksnyje. Fermentas yra vienos polipeptidinės grandinės, kurios molekulinė masė yra 18,3 kDa. Ji yra maždaug 250 kartų aktyvesnė nei HEW-lizocimas bakterinio peptidoglikano atžvilgiu (Matthews et al., J. Mol. Biol., 147: 545-558 (1981)). Optimali pH vertė T4 lizocimo fermento aktyvumui yra 7,3, o HEW-lizocimui – 9 (The Worthington Manual ; pp 219- 221). T4 fermentas gali turėti seką, apibrėžtą NCBI referentinę seką: NP_049736.1. T4 fermentas gali turėti seką SEQ ID NO: 2.

Čia vartojamas terminas „rekombinantinis“ reiškia baltymus, kurie yra sukonstruoti, paruošti, ekspresuoti, sukurti, pagaminti ir (arba) išskirti rekombinantinėmis priemonėmis,

tokiomis kaip, polipeptidai, ekspresuojami naudojant rekombinantinį raiškos vektorių, transfekuotą į ląstelę šeimininkę. Kai kuriuose įgyvendinimo variantuose rekombinantinis baltymas yra funkcinis variantas, gautas iš polipeptido, kurio seka SEQ ID Nr. 1. Pavyzdžiui, variantas gali būti funkcinis vitronektino variantas. Kai kuriuose įgyvendinimo variantuose funkcinio varianto polipeptido seka yra mažiausiai 70 %, 75 %, 80 %, 82 %, 84 %, 85 %, 86 %, 87 %, 88 %, 89 %, 90 %, 91 %, 92 %, 93 %, 94 %, 95 %, 96 %, 97 %, 98 %, 99 %, identiška SEQ ID Nr. 1. Dviejų sekų tapatumo procentinė dalis priklauso nuo identiškų sekų padėčių skaičiaus, atsižvelgiant į tarpų skaičių ir kiekvieno tarpo ilgį, kurį reikia įvesti tam, kad dvi sekos būtų optimaliai suderintos. Sekų palyginimas ir dviejų sekų tapatumo procentinis nustatymas gali būti atliktas naudojant matematinį algoritmą. Priimtiname įgyvendinimo variante dviejų aminorūgščių sekų identiškumo procentinė dalis yra nustatoma naudojant (Needleman ir kt. (1970) J. Mol. Biol. 48:444-453) algoritmą, kuris buvo įtrauktas į GAP programą GCG programinės įrangos pakete (galima rasti adresu <http://www.gcg.com>), naudojant BLOSUM 62 matricą arba PAM250 matricą ir tarpo svorį lygų 16, 14, 12, 10, 8, 6 arba 4, o ilgio svorį lygų 1, 2, 3, 4, 5 arba 6. Dar kitame priimtiname įgyvendinimo variante procentinis dviejų nukleotidų sekų tapatumas nustatomas naudojant GAP programą GCG programinės įrangos pakete (galima rasti adresu <http://www.gcg.com>), naudojant NWSgapdna.CMP matricą ir tarpo svorį lygų 40, 50, 60, 70 arba 80, o ilgio svorį lygų 1, 2, 3, 4, 5 arba 6. Ypač pageidautinas parametrų rinkinys (ir tas, kuris turėtų būti naudojamas, jei specialistas nėra tikras, kokius parametrus reikėtų taikyti tam, kad nustatytų, ar molekulė išsitenka išradimo sekos tapatumo arba homologijos apribojimuose) yra BLOSUM 62 baltų skaičiavimo matrica su tarpo bauda lygia 12, tarpo išplėtimo bauda 4, ir rėmelio poslinkio tarpo bauda lygia 5. Kaip alternatyvą, dviejų aminorūgščių arba nukleotidų sekų procentinį tapatumą galima nustatyti naudojant algoritmą (Meyers ir kt. (1989) CABIOS 4:11-17)), kuris buvo įtrauktas į ALIGN programą (2.0 versija), naudojant PAM120 svorio liekanos lentelę, tarpo ilgio baudą lygia 12 ir tarpo baudą lygia 4.

Raiškos sistemos, skirtos panaudoti pagal šio išradimo būdą, gali būti suformuotos naudojant metodus, kurie yra gerai žinomi šioje srityje. Apskritai, cDNR arba genominė DNR, koduojanti rekombinantinį baltymą, tokį kaip vitronektinas arba T4 lizocimas, yra tinkamai įterpiama į replikuojamą vektorių, skirtą raiškai *E. coli* ląstelėse, kontroliuojant *E. coli* tinkamą promotoriumi. Tinkami vektoriai yra gerai žinomi šioje srityje, o atitinkamo vektoriaus pasirinkimas priklausys nuo nukleorūgšties, kuri bus įterpiama į vektorių, dydžio ir ląstelės

šeimininkės, kuri turi būti transformuojama vektoriumi. Kiekvienas vektorius turi įvairių komponentų. Pavyzdžiui, bakterinės transformacijos vektoriai apims rekombinantinio polipeptido signalinę seką ir taip pat rekombinantinio polipeptido promotorių. Pageidautina, kad jie apimtų replikacijos pradžią ir vieną arba daugiau žymeklių genų.

Pageidautina, kad vektoriai būtų gauti iš rūšių, suderinamų su ląstele šeimininke, ir būtų naudojami kartu su bakteriniais šeimininkais, t. y. vektorius, suderinamas su *E. coli*. Pageidautina, kad vektoriuje būtų replikacijos vieta ir žymenys, kurie užtikrintų transformuotų ląstelių fenotipinę atranką. Raiškos vektoriai, skirti naudoti šiame išradime, pageidautina, turi nukleorūgšties seką, kuri leidžia vektoriumi replikuotis vienoje arba keliuose pasirinktose ląstelėse šeimininkėse. Yra gerai žinomos tokios įvairių bakterijų sekos.

Raiškos vektoriai, skirti naudoti šiame išradime, pageidautina turi atrankos geną arba atrankai skirtą žymenį. Šis genas koduoja baltymą, būtiną transformuotų ląstelių šeimininkų, auginamų selektyvioje auginimo terpėje, išgyvenimui arba augimui. Ląstelės šeimininkės, netransformuotos vektoriumi, bet turinčios atrankos geną, auginimo terpėje neišgyvena. Tipiški atrankos genai koduoja baltymus, kurie (a) suteikia atsparumą antibiotikams arba kitiems toksinams, pvz., ampicilinui, neomicinui, metotreksatui arba tetraciklinui, (b) papildo auksotrofinius trūkumus arba (c) aprūpina svarbiomis maistinėmis medžiagomis, kurių nėra kompleksinėje terpėje.

Raiškos vektoriai, skirti naudoti šiame išradime, turi indukuojamą promotorių, kurį atpažįsta bakterinis organizmas šeimininkas, ir kuris yra funkcionaliai sujungtas su nukleorūgštimi, koduojančia dominantį polipeptidą, t. y. rekombinantinio baltymo, pvz., vitronektino arba T4 lizocimo.

Indukuojami promotoriai, tinkami naudoti su bakterinėmis šeimininkėmis, tokiomis kaip *E. coli*, apima β -laktamazės ir laktozės promotorių sistemas (Chang et al., *Nature*, 275: 615 (1978); Goeddel et al., *Nature*, 281: 544 (1979)), arabinozės promotorių sistemą, įskaitant araBAD promotorių (Guzman et al., *J. Bacteriol.*, 174: 7716-7728 (1992); Guzman et al., *J. Bacteriol.*, 177: 4121-4130 (1995); Siegele and Hu, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 94: 8168-8172 (1997)), ramnozės promotorių (Haldimann et al., *J. Bacteriol.*, 180: 1277-1286 (1998)), šarminės fosfatazės promotorių, triptofano (*trp*) promotoriaus sistemą (Goeddel, *Nucleic Acids Res.*, 8: 4057 (1980) and EP 36,776), PLtetO-1 ir Plac/ara-1 promotorius (Lutz

and Bujard, *Nucleic Acids Res.*, 25: 1203-1210 (1997)) ir hibridinius promotorius, tokius kaip tac promotorius (deBoer et al., *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 80: 21-25 (1983)).

Čia vartojamas terminas „indukuojamas promotorius“ reiškia promotorių, kuris, prisijungęs prie transkripcijos faktoriaus, nukreipia transkripciją padidintu arba sumažintu greičiu.

Čia vartojamas terminas „transkripcijos faktorius“ reiškia bet kokius faktorius, kurie gali prisijungti prie promotoriaus reguliavimo arba kontrolės srities ir taip paveikti transkripciją. Transkripcijos faktoriaus sintezė arba promotorių surišimo gebėjimas ląstelėje šeimininkėje gali būti kontroliuojamas veikiant šeimininkę „induktoriumi“ arba pašalinant „represorių“ iš ląstelės šeimininkės terpės. Atitinkamai, norint reguliuoti indukuojamo promotoriaus raišką, į ląstelės šeimininkės auginimo terpę pridedamas induktorius arba iš jos pašalinamas represorius.

Čia vartojama frazė „sukelti ekspresiją“ arba „indukuoti raišką“ reiškia padidinti transkripciją nuo specifinių genų, veikiant ląsteles, kuriose yra tokių genų, efektoriumi arba induktoriumi.

Čia vartojamas terminas „induktorius“ yra cheminis arba fizinis agentas, kuris, patekęs į ląsteles, padidina transkripciją nuo specifinių genų kiekį. Tai gali būti mažos molekulės, kurių poveikis būdingas tam tikriems operonams arba genų grupėms ir gali apimti cukrų, alkoholį, metalų jonus, hormonus, šilumą, šaltį ir panašiai. Pavyzdžiui, izopropiltio-β-galaktozidas (IPTG) ir laktozė yra lac UV5 promotoriaus induktoriai, o L-arabinozė yra tinkamas arabinozės (araB) promotoriaus induktorius.

Čia vartojamas terminas „indukuojamas promotorius“ yra promotorius, kuris, prisijungęs prie transkripcijos faktoriaus, nukreipia transkripciją padidintu arba sumažintu greičiu.

Čia vartojamas terminas „kontroliuojamas (-a)“ reiškia nukleorūgščių seką, funkcionaliai susietą su kita nukleorūgščių seka. Pavyzdžiui, promotorius arba stipriklis yra funkcionaliai susietas su koduojančia seka, jei tai veikia sekos transkripciją. Tam reikia, kad

prijungtos DNR sekos būtų viena greta kitos ir, jei sekretiniai peptidai yra nuskaitymo rėmelyje.

Atitinkamai *E. coli* yra transformuojama naudojant pBR322 - plazmidę, gautą iš *E. coli* rūšių. Žiūr. pvz., Bolivar et al., Gene, 2: 95 (1977). Plazmidėje pBR322 yra genų, suteikiančių atsparumą ampicilinui ir tetraciklinui tam, kad būtų galima identifikuoti transformuotas ląsteles. Plazmidė pBR322 arba kita mikrobinė plazmidė, arba fagas taip pat įprastai turi, arba yra modifikuotas taip, kad jame būtų promotorių, kuriuos bakterinis organizmas gali naudoti atrenkamiems žymenų genams ekspresuoti. Išradimo raiškos sistema apima nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, koduojantį vitronektiną, funkcionaliai prijungtą prie pirmojo indukuojamo promotoriaus.

Šio išradimo raiškos sistema taip pat apima nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi.

Čia vartojamas terminas „sekrecinis signalinis peptidas“ arba „signalinis peptidas“ reiškia peptidą, kuris gali būti naudojamas rekombinantiniam polipeptidui išskirti į bakterijos šeimininkės periplazmą. Heterologinio polipeptido signalas gali būti endogeninis bakterijoms, arba jis gali būti egzogeninis, įskaitant signalus, būdingus polipeptidui, kurį gamina bakterijos šeimininkės. Paprastai signalinė seka gali būti vektoriaus komponentas arba polipeptidinės DNR, įterptos į vektorių, dalis. Pageidautina, kad vektorius turėtų nukleorūgštį, koduojančią signalinę seką T4 lizocimo baltymo N gale. Pageidautina, kad sekretinis signalinis peptidas būtų pektato liazė B (PelB). Viename įgyvendinimo variante PelB seka gali būti iš *Erwinia spp.* Atitinkamai, čia atskleista gpe su pelb signaline seka, kuri apima seką SEQ ID Nr. 2. Sekretijos signalinė seka gali būti tiesiogiai susieta su nukleotidų seka, koduojančia rekombinantinį polipeptidą, pvz. vitronektiną. Kaip alternatyva, tarp sekretinio signalinio peptido ir nukleotidų sekos, koduojančios rekombinantinį polipeptidą, pvz. vitronektiną, gali būti tarpiklis. Tarpiklis gali apimti daugiau arba mažiau nei 9 nukleotidus, pavyzdžiui, nuo 5 iki 20 nukleotidų.

Konstruojant vektorius, turinčius vieną arba daugiau aukščiau aprašytų komponentų, naudojami gerai žinomi ligavimo metodai. DNR fragmentai suskaidomi ir vėl surišami tokia forma, kuri reikalinga tinkamiems vektoriams sukurti.

Patvirtinimą, kad sukonstruotose plazmidėse ir vektoriuose yra teisingos sekos, galima gauti transformuojant *E. coli* K12 kamieną 294 (ATCC 31 446) arba kitus tinkamus kamienus ir atrenkant transformantus pagal atsparumą ampicilinui arba tetraciklinui.

Viename įgyvendinimo variante vektorius ekspresuoja vitronektiną, kontroliuojant IPTG indukuojamam pT7 promotoriui arba IPTG indukuojamam lacUV5 promotoriui. Pageidautina, kad vektorius būtų pET29 vektorius. Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pBR322 vektorius. Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pET29 – optVTN, kaip aprašyta čia.

Viename įgyvendinimo variante vektorius ekspresuoja T4 fago lizocimą, turintį N gale PelB signalinę seką, kontroliuojamą T7 polimerazės promotoriaus. Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pLATE11 (kat. K1241, Thermo Fisher). Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pACYC184-PT7-pelB-gpe-lacI, kaip aprašyta čia. Viename įgyvendinimo variante T7 polimerazės promotorius turi dvi greta esančias lac operatoriaus sekas, užtikrinančias griežtą genų raiškos kontrolę, ir dar gali turėti vieną arba daugiau iš (i) P_{tet} promotorių tam, kad sumažintų bazinę ekspresiją nuo T7 promotoriaus, (ii) T7 terminatorių, kuris nutraukia transkripciją nuo T7 promotoriaus ir (iii) lac represorių, kuris užtikrina griežtą bazinės ekspresijos nuo T7 promotoriaus kontrolę. Viename įgyvendinimo variante T7 promotorius gali būti subklonuotas į pACYC184 vektorių, kuris turi p15A replikacijos pradžią ir yra suderinamas su plazmidėmis, turinčiomis ColE1 ori.

Viename įgyvendinimo variante vektorius ekspresuoja T4 fago lizocimą, turintį N gale PelB signalinę seką, kontroliuojamą araB promotoriaus. Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pBR322 vektorius. Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pET29 vektorius. Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pLysS-lacI-PcsP-pelB-gpe, kur lacI-PcsP yra šalčiu indukuojamas promotorius csp kartu su IPTG indukuojamu operonu lacI. Viename įgyvendinimo variante vektorius yra pACYC184-lacI-Pcsp-PelB-gpe.

Ląstelė šeimininkė

Išradimo metode panaudojama ląstelė šeimininkė, t. y. *E. coli*, transformuota arba transfekuota aukščiau aprašytomis raiškos sistemomis.

Čia vartojamas terminas „transformuotas“ arba „transformacija“ reiškia DNR įvedimą į organizmą taip, kad DNR būtų replikuojama arba kaip ekstrachromosominis elementas, arba kaip chromosomų integracija. Priklausomai nuo naudojamos ląstelės šeimininkės, transformacija atliekama naudojant standartinius tokioms ląstelėms tinkamus metodus.

Rekombinantinės ląstelės, skirtos naudoti šio išradimo metuose, gali būti pagamintos panaudojant rekombinantines DNR technologijas, kurios yra žinomos tos srities specialistui (žiūr. pvz., Kotewicz, M. L., et al., Nucl. Acids Res. 16:265 (1988); Soltis, D. A., and Skalka, A. M., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 85:3372-3376 (1988)). Tokios rekombinantinės ląstelės gali būti auginamos taikant standartinius mikrobiologinius metodus, panaudojant auginimo terpę ir inkubavimo sąlygas, tinkamas tam tikrų rūšių aktyvioms kultūroms auginti, kurios yra gerai žinomos tos srities specialistui (žiūr. pvz., Brock, T. D., and Freeze, H., J. Bacteriol. 98(1):289-297 (1969); Oshima, T., and Imahori, K., Int. J. Syst. Bacteriol. 24(1):102-112 (1974)).

Transformacija reiškia DNR įvedimą į organizmą taip, kad DNR būtų replikuojama kaip ekstrachromosominis elementas, arba kaip chromosominė integracija. Priklausomai nuo naudojamos ląstelės šeimininkės, transformacija atliekama naudojant standartinius tokioms ląstelėms tinkamus metodus. Apdorojimas kalciu naudojant kalcio chloridą, kaip aprašyta Sambrook et al., Molecular Cloning: A Laboratory Manual (New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989), įprastai naudojamas bakterijų ląstelėms, kuriose yra esminių ląstelių sienelių barjerų. Kitame transformacijos būde panaudojamas polietileno glikolis/DMSO, kaip aprašyta Chung and Miller, Nucleic Acids Res., 16: 3580 (1988). Dar vienas metodas yra technologijos, vadinamos elektroporacija, panaudojimas.

Čia vartojamos sąvokos „ląstelė“, „ląstelių linija“ ir „ląstelių kultūra“ vartojamos pakaitomis, ir visos šios sąvokos apima palikuonis. Taigi, žodžiai „transformantai“ ir „transformuotos ląstelės“ apima pirminę ląstelę ir iš jų gautas kultūras, neatsižvelgiant į pasąžų skaičių.

Čia vartojama „*Escherichia coli*“ arba „*E. coli*“ reiškia gramneigiamą, fakultatyvinę anaerobinę lazdelės formos koliforminę *Escherichia* genties bakteriją. *E. coli* kaip šeimininkės kamieniai, skirti rekombinantinių DNR produktų fermentacijai, yra gerai žinomi šioje srityje ir apima *E. coli* B (pvz., BL21(DE3) arba jos darinius, *E. coli* W3110 (ATCC

27,325), *E. coli* 294 (ATCC 31,446) ir *E. coli* X1776 (ATCC 31,537). Pagal išradimo metodus *E. coli* B yra tinkamiausias šeimininkas.

Pagal išradimo būdą *E. coli* gali būti transformuota vienu arba dviem raiškos vektoriais, turinčiais nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, ir nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą. Vienaime įgyvendinimo variante bakterinės ląstelės transformuojamos dviem vektoriais, atitinkamai turinčiais nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, ir nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą. Alternatyviaime įgyvendinimo variante nukleorūgštis, koduojanti rekombinantinį baltymą, ir nukleorūgštis, koduojanti T4 lizocimo baltymą, yra viename vektoriuje, kuriuo transformuojamos bakterinės ląstelės.

E. coli ląstelės yra transformuojamos aukščiau aprašytu (-ais) šio išradimo raiškos vektoriumi (-iais) ir kultivuojamos įprastose mitybinėse terpėse, modifikuotose taip, kaip būtų tinkamos įvairiems promotoriams indukuoti, jei indukcija vykdoma.

Vienaime įgyvendinimo variante ląstelė šeimininkė yra *E. coli*, pageidautina *E. coli* B kamienas, transformuotas vektoriumi, ekspresuojančiu vitronektiną, kontroliuojant IPTG indukuojamam PT7 arba IPTG indukuojamam lacUV5 promotoriui. Vektorius gali būti bet koks tinkamas vektorius, pvz., pET29 arba pBR322 vektorius.

Vienaime įgyvendinimo variante ląstelė šeimininkė yra *E. coli*, pageidautina *E. coli* B kamienas, toks kaip BL21(DE3), transformuotas vektoriumi, ekspresuojančiu T4 fago lizocimą, turintį N galo PelB signalinę seką, kontroliuojamą PT7 arba araB promotoriaus. Vektorius gali būti bet koks tinkamas vektorius, pvz., pBR322 vektorius.

Vienaime įgyvendinimo variante ląstelė šeimininkė yra *E. coli*, pageidautina *E. coli* B kamienas, transformuotas vektoriumi, ekspresuojančiu vitronektiną, kontroliuojant IPTG indukuojamam promotoriui, pvz., PT7 arba lacUV5 promotoriui, ir T4 fago lizocimą, turintį N-galinę PelB signalinę seką, kontroliuojant promotoriui, pvz., pT7 promotoriui arba araB promotoriui. Vektorius gali būti bet koks čia aprašytas tinkamas vektorius, pavyzdžiui toks kaip pBR322 vektorius.

Ląstelių kultūra

Aukščiau aprašytos transformuotos ląstelės šeimnininkės yra fermentuojamos taip, kad ekspresuotų nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą (pvz., vitronektiną) ir nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimą.

Čia vartojami terminai „fermentavimas“ ir „kultivavimas“ vartojami pakaitomis, norint nurodyti dideliais kiekiais auginamas ląsteles auginimo terpėje. Tai apima eksponentinę fazę, kuriai būdingas ląstelių padvigubėjimas, masinis augimas ir stacionari fazė, kur ląstelių augimo greitis ir žūties greitis yra vienodi, dažnai dėl augimą ribojančio veiksnio, tokio kaip pagrindinės maistinės medžiagos išsekimo ir (arba) slopinamojo produkto, tokio kaip organinės rūgšties, susidarymo.

Išradimo procese kiekvieno iš rekombinantinio baltymo ir T4 lizocimo ekspresija yra kontroliuojama susijusių promotorių indukcijos dėka. Kiekvieno baltymo (pvz., vitronektino) ir T4 lizocimo promotorių indukcija gali būti atliekama nuosekliai arba vienu metu.

Nukleorūgšties, koduojančios rekombinantinį baltymą ir T4 lizocimą, raiškos indukcija yra vykdoma, pageidautina, į kultūrą pridedant induktorių. Paprastai induktorius pridedamas po to, kai ląstelės yra kultivuojamos, kol pasiekiamas tam tikras optinis tankis, pvz. OD600 0,5, 1,0, 1,5, 2,0, 2,5, 3,0, 3,5, 4,0, 4,5, 5,0 arba didesnis. Vienaime įgyvendinimo variante T4 lizocimo induktorius pridedamas kartu su rekombinantinio baltymo induktoriumi. Vienaime įgyvendinimo variante T4 lizocimo induktorius pridedamas nuosekliai po rekombinantinio baltymo indukcijos.

Vienaime įgyvendinimo variante kiekvieno rekombinantinio baltymo ir T4 lizocimo promotorių indukcija vyksta vienu metu. Šiame įgyvendinimo variante T4 lizocimo ir polimerazę koduojančios nukleorūgšties promotoriai gali būti identiški. Nors promotoriai gali būti bet kokie šiam tikslui tinkami promotoriai, pageidautina, kad rekombinantinio baltymo ir polimerazės promotoriai būtų IPTG indukuojami promotoriai, pavyzdžiui, T7 promotoriai.

Vienaime įgyvendinimo variante kiekvieno rekombinantinio baltymo ir T4 lizocimo promotorių indukcija yra nuosekli, o T4 lizocimo promotoriaus indukcija prasideda maždaug po 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10 arba daugiau valandų po rekombinantinio baltymo promotoriaus indukcijos. Šiame įgyvendinimo variante T4 lizocimą koduojančios nukleorūgšties ir polimerazę koduojančios nukleorūgšties promotoriai turi būti skirtingi tam, kad

nukleorūgšties koduojamo rekombinantinio baltymo raiška būtų indukuota prieš nukleorūgšties koduojamo T4 lizocimo raišką arba daug aukštesniu lygiu, kai promotoriai yra indukuojami. Nors promotoriai gali būti bet kokie šiam tikslui tinkami promotoriai, pageidautina, kad rekombinantinio baltymo ir polimerazės promotoriai būtų atitinkamai arabinozės promotorius ir IPTG indukuojamas promotorius.

Kai T4 lizocimo induktorius pridedamas nuosekliai, tai induktorius įprastai pridedamas po to, kai susikaupia norimas kiekis rekombinantinio baltymo (pavyzdžiui, kai nustatoma pagal optinį tankį, pasiekiantį tikslinį kiekį, kuris buvo pastebėtas praeityje, ir kuris koreliuoja su norimu polipeptido kaupimusi). Įprastai T4 lizocimo indukcija vyksta po inokuliacijos, praėjus maždaug 75-90 %, pageidautina maždaug 80-90 % viso fermentacijos proceso laiko. Pavyzdžiui, T4 lizocimo promotoriaus indukcija gali įvykti praėjus maždaug 30 valandų, pageidautina 32 valandoms, iki maždaug 36 valandų po inokuliacijos fermentacijos procese, trunkančiame 40 valandų. Pavyzdžiui, T4 lizocimo promotoriaus indukcija gali įvykti praėjus maždaug 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10 arba daugiau valandų po rekombinantinio baltymo (pvz., vitronektino) raiškos indukcijos.

T4 lizocimo indukcija ląstelę padaro pralaidžia taip, kad susiformuotų sferoplastas, išskiriantis rekombinantinį baltymą (pvz., vitronektiną). Čia vartojamas terminas „padaro pralaidžia“ reiškia angų padarymą ląstelės sienelėje jos visiškai nepašalinant. „Sferoplastas“ – tai ląstelė, kurioje gramneigiamos bakterijos ląstelės sienelė iš dalies prarandama ir tampa sferine. Sferoplastizacija gali būti atliekama gramneigiamas bakterijas apdorojant lizocimu, penicilinu ar pan. Kadangi sferoplastizuotų gramneigiamų bakterijų ląstelių membrana iš dalies prarandama, informaciją apie tikslinio baltymo ir polipeptido sąveiką (elektrofiziologinius pokyčius) galima analizuoti elektrofiziologiniu metodu. Be to, to paties polipeptido didelė koncentracija yra vienos ląstelės sferoplaste, o tai yra palanki sąlyga išmatuoti polipeptido aktyvumą tiksliniame baltyme. Paprastai sferoplastai, kurie išlaiko iš esmės visas sferoplaste esančias nukleorūgštis, tuo pačiu leidžiant viduląsteliniais baltymams (įskaitant rekombinantinį baltymą) judėti per sferoplasto membraną.

Paprastai kultivavimo etapas vyksta esant dideliame ląstelių tankiui, tai yra, kai ląstelių tankis yra nuo 15 iki 150 g sausos masės/litre, pageidautina mažiausiai apie 40, labiau pageidautina apie 40-150, labiausiai pageidautina nuo maždaug 40 iki 100. Be to kultivuoti

galima naudojant bet kokius, net labai didelius 100 000 litrų tūrius. Pageidautina, kad tūris būtų apie 100 litrų arba didesnis, pageidautina bent apie 500 litrų, o labiausiai pageidautina nuo maždaug 500 litrų iki 100 000 litrų.

E. coli ląstelės, naudojamos šiame išradime aprašytam dominančiam polipeptidui gaminti, yra kultivuojamos tinkamoje terpėje, kurioje promotoriai gali būti indukuojami, kaip įprastai aprašyta, pvz., Sambrook ir kt.

Sąvokos "terpė", "ląstelių auginimo terpė" ir "fermentacijos terpė" čia vartojamos pakaitomis ir reiškia tirpalą, kuriame yra maistinių medžiagų, reikalingų bakterijoms, t. y. *E. coli*, augti. Paprastai ląstelių auginimo terpėje yra būtinų ir nepakeičiamų aminorūgščių, vitaminų, energijos šaltinių, lipidų ir mikroelementų, kurių ląstelei reikia minimaliam augimui ir (arba) išgyvenimui. Pageidautina, kad terpė būtų chemiškai apibrėžta tuo, kad visi jos komponentai ir jų koncentracija būtų žinomi. Jei ląstelės kultivuojamos periodinio tiekimo režimu, kaip aprašyta toliau, terminas „kultūros terpė“ reiškia ir bazinę, ir maitinimo terpę, jei nenurodyta kitaip. Terpės pH vertė gali būti bet koks pH nuo 5 iki 9, daugiausia priklausomai nuo šeimininko organizmo.

Norint kaupti rekombinantinį geno produktą, t. y. rekombinantinį baltymą, tokį kaip vitronektinas, ląstelė šeimininkė yra kultivuojama tokiomis sąlygomis, kurių pakanka geno produktui kaupti. Tokios sąlygos apima, pvz., temperatūrą, maistines medžiagas ir ląstelių tankio sąlygas, kurios leidžia ląstelėje ekspresuoti ir kaupti baltymus. Be to, tokios sąlygos yra tokios, kurioms esant ląstelė gali atlikti pagrindines ląstelines funkcijas – transkripciją, transliaciją ir baltymų perėjimą iš vieno ląstelės skyriaus į kitą, skirtą išskiriamiesiems baltymams, kaip tai žinoma šios srities specialistams.

Galimos skirtingos ląstelių kultūros strategijos, įskaitant kultūrą, auginamą uždaroje talpose, perfuzinę kultūrą, nuolatinę kultūrą ir periodinio tiekimo kultūrą.

Viename šio išradimo metodų įgyvendinimo variante temperatūra pakeičiama kultivavimo proceso metu iš pirmosios temperatūros į antrąją, t. y. temperatūra yra aktyviai mažinama. Pageidautina, kad antroji temperatūra būtų žemesnė nei pirmoji. Pirmoji temperatūra gali būti $37\text{ }^{\circ}\text{C} \pm 0,2\text{ }^{\circ}\text{C}$. Antroji temperatūra gali būti intervale nuo $25\text{ }^{\circ}\text{C}$ iki $36\text{ }^{\circ}\text{C}$, geriausia, kad ji būtų intervale nuo $28\text{ }^{\circ}\text{C}$ iki $36\text{ }^{\circ}\text{C}$, dar geriau, kad ji būtų nuo $28\text{ }^{\circ}\text{C}$ iki

32 °C, labiausiai pageidautina, kad ji būtų nuo 29 °C iki 31 °C. Antroji temperatūra gali būti 29 °C, 30 °C arba 31 °C. Vienaime įgyvendinimo variante pirmoji temperatūra yra 37 °C, o antroji temperatūra yra 30 °C.

Genų raiška gali būti matuojama mėginyje tiesiogiai, pavyzdžiui, naudojant įprastą *Northern blot* metodą, siekiant kiekybiškai įvertinti mRNR transkripciją (Thomas, Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 77: 5201-5205 (1980)).

Kai kuriuose įgyvendinimo variantuose bakterijos kultivuojamos bioreaktoriuje. Kaip aprašyta čia, buvo įrodyta, kad išradimo metodai yra ypač tinkami didelio masto gamybai, pvz., bioreaktoriuje arba talpose, kurių tūris didesnis nei 1 l. Kai kuriuose įgyvendinimo variantuose bioreaktorius yra mažiausiai apie 1 l tūrio, mažiausiai apie 5 l tūrio, mažiausiai apie 10 l tūrio, mažiausiai apie 15 l tūrio, mažiausiai apie 20 l tūrio, mažiausiai apie 30 l tūrio, mažiausiai apie 40 l tūrio, mažiausiai apie 50 l tūrio, mažiausiai apie 100 l tūrio, mažiausiai apie 200 l tūrio, mažiausiai apie 250 l tūrio, mažiausiai apie 500 l tūrio, mažiausiai apie 750 l tūrio, mažiausiai apie 1000 l tūrio, mažiausiai apie 1500 l tūrio, mažiausiai apie 2000 l tūrio, mažiausiai apie 2500 l tūrio, mažiausiai apie 3000 l tūrio, mažiausiai apie 3500 l tūrio, mažiausiai apie 4000 l tūrio, mažiausiai apie 5000 l tūrio, mažiausiai apie 7500 l tūrio, mažiausiai apie 10 000 l tūrio, mažiausiai 15 000 l tūrio, mažiausiai 20 000 l tūrio, mažiausiai 30 000 l tūrio, mažiausiai 50 000 l tūrio, mažiausiai apie 100 000 l tūrio, mažiausiai apie 150 000 l tūrio, mažiausiai apie 200 000 l tūrio, mažiausiai apie 250 000 l tūrio, mažiausiai apie 300 000 l tūrio, mažiausiai apie 350 000 l tūrio, mažiausiai apie 400 000 l tūrio, mažiausiai apie 450 000 l tūrio arba mažiausiai apie 500 000 l tūrio.

Kadangi rekombinantinis polipeptidas (pvz., vitronektinas) yra sėkmingai išskiriamas į ląstelių kultūros supernatantą auginimo proceso metu, rekombinantinis polipeptidas gali būti išskirtas auginimo proceso pabaigoje, atskiriant ląstelių kultūros supernatantą, apimantį rekombinantinį baltymą. Šis metodas sėkmingai pašalina poreikį lizuoti transformuotas ląsteles tam, kad būtų galima išskirti rekombinantinį baltymą. Taip sumažinamas ląstelių nuolaužų kiekis ir nukleorūgščių bei jų molekulių išsiskyrimas, galintis turėti įtakos rekombinantinio baltyminio produkto kokybei. Ląstelių surinkimas reiškia fermentacijos / kultivavimo pabaigą. Ląstelės gali būti surenkamos bet kuriuo fermentacijos momentu, kuris laikomas pakankamu fermentacijos procesui užbaigti ir ekspresuojamam rekombinantiniam

baltymui išgauti. Ląstelių surinkimas gali įvykti nuo 10 iki 60 valandų po sąlygų, leidžiančių ekspresuoti rekombinantinį baltymą, indukcijos. Pavyzdžiui, ląstelės gali būti surenkamos nuo 15 iki 40 valandų po indukcijos. Ląstelių surinkimo metu fermentuota auginimo terpė apima ląsteles, kurios buvo autolizuotos ir kurių membrana padaryta pralaidi. Pavyzdžiui, apie 50 % arba daugiau surinktų ląstelių galėjo būti autolizuotos. Kaip alternatyva apie 50 %, 55 %, 60 %, 65 %, 70 %, 80 % arba 85 % surinktų ląstelių buvo autolizuotos.

Čia vartojami terminai „ląstelių lizė“, „lizė“ arba „lizavimas“ reiškia DNR išsiskyrimą iš ląstelės dėl visiško ląstelės membranos pažeidimo. Jei ląstelė netenka DNR, ji gali būti vertinama kaip nebegyvybinga, t. y. mirusi. Priešingai, „membranos pralaidumas“ ir „pralaidumas“ reiškia ląstelės membranos vientisumo sutrikimą, kuris atsiranda dėl rekombinantinio produkto nutekėjimo į ląstelių kultūros supernatantą be visiškos ląstelės membranos lizės. Išradimo būdas leidžia išskirti rekombinantinį baltymą visiškai nesuardant ląstelių. Tiksliau, išradimo būdas numato rekombinantinio baltymo išsiskyrimą, kuris turi būti atliktas be mechaninio ląstelės ardymo; nepridedant egzogeninio fermento, kuris ardo ląstelės sienelę; be ląstelės transformacijos raiškos vektoriais, turinčiais nukleorūgštį, koduojančią egzogeninį fermentą, kuris ardo citoplazminę membraną, pvz. T4 holino baltymą. Atitinkamai, įgyvendinimo variantuose išradimo būdas neapima nė vieno iš šių veiksmų: (i) mechaninio ląstelių ardymo; (ii) egzogeninio fermento, kuris ardo ląstelės sienelę, pridėjimo; ir (iii) ląstelės transformavimo raiškos vektoriais, turinčiais nukleorūgštį, koduojančią egzogeninį fermentą, kuris ardo citoplazminę membraną, pvz. T4 holino baltymą.

Yra žinomi metodai, skirti stebėti ir rekombinantinio produkto išsiskyrimą ir ląstelių lizę. Abiem bendras metodas yra žymenų molekulių aptikimas, pvz., užląstelinio produkto, parodančio išsiskyrimą arba DNR lizę. Išsiskyrimo matavimo metodai apima fotometriją (Dietzsch, J. Biotechnol., 163, pp. 362-370 (2013); Wurm, Eng. Life Sci., 17 pp. 215-222 (2017)) ir didelio efektyvumo skysčių chromatografiją (Amand, Biotechnol. Prog., 30, pp. 249-255 (2014); Kaiser Eng. Life Sci., 8 pp. 132-138 (2008);). Lizės matavimo metodai apima kolorimetrinius tyrimus rankiniu būdu valdomais fotometrais (*at-line*) arba suporuotus su skysčių valdymo sistemomis (*at/on-line*) (Rajamanickam, Anal. Bioanal. Chem., 409, pp. 667-671 (2017)) ir infraraudonųjų spindulių/ramano spektroskopiją (Abu- Absi, Pharm. Bioprocess., 2, pp. 267-284 (2014); Buckley, Appl. Spectrosc., 71, pp. 1085-1116 (2017);

Claßen, Anal. Bioanal. Chem., 409 pp. 651-666 (2017); Sales, Biotechnol. Prog., 33, pp. 285-298 (2017)). Autolizė gali būti netiesiogiai nustatoma pagal DNR koncentraciją išgrynintose surinktose ląstelėse arba pagal talpą.

Išskirti rekombinantiniai baltymai yra jautrūs ląstelių kultūros nestabilumui, pavyzdžiui, agreguoja ir suformuoja netinkamą erdvinę struktūrą po sekrecijos / ląstelių lizės. Tam tikrų įgyvendinimo variantų atveju į ląstelių kultūrą pridedama stabilizuojančio agento. Stabilizatorius gali būti pridedamas prieš fermentaciją, jos metu arba po jos. Tinkamų stabilizatorių pavyzdžiai yra kalio chloridas, DTT, natrio chloridas, trehalozė, sacharozė, glicino betainas, manitolis, kalio citratas, CuCl_2 , prolinas, ksilitolis, NDSB 201, CTAB, K_2PO_4 Na_2SO_4 ir Brij 35. Tam tikruose įgyvendinimo variantuose stabilizuojantis priedas gali apimti aminorūgštis, tokias kaip argininas.

Tam tikruose įgyvendinimo variantuose gali būti naudojamas nukleorūgštis inaktyvavimo agentas (pvz., benzonazė) tam, kad būtų pašalinta laisvą nukleorūgštis (DNR ir (arba) RNR) iš ląstelių kultūros. Nukleorūgštis inaktyvavimo agentas gali būti pridėtas prieš fermentaciją, jos metu arba po jos. Pageidautina, kad prieš nuskaidrinant ląstelių kultūrą nukleorūgščių inaktyvavimo agentas nebūtų centrifuguojamas. Taigi, bet kuris išradimo būdas gali apimti (i) nukleorūgštis (pvz., DNR) inaktyvavimo agento (tokio kaip benzonazės) pridėjimą į ląstelių kultūrą, nesant tolesnio centrifugavimo etapo.

Nuskaidrinimas

Pagal šio išradimo metodus autolizuotos ir (arba) pralaidžios ląstelės yra atskiriamos nuo auginimo terpės prieš produkto išskyrimą ir išgryninimą iš užląstelinės terpės nuskaidrinant.

Čia vartojami terminai „nuskaidrinti“, „nuskaidrinimas“, „skaidrinimo pakopa“ reiškia procesą, apimantį vieną arba daugiau pakopų, naudojamą kietoms priemonėms pašalinti iš ląstelių kultūros tam, kad būtų gautas skystas neapdorotas filtratas, kuriame yra rekombinantinis baltymas.

Nuskaidrinimo pakopos efektyvumas yra labai svarbus siekiant palengvinti tolesnius apdorojimo etapus, kai reikia išvalyti dominančią biomolekulę. Parametrai, galintys turėti

įtakos nuskaidrinimo pakopai, apima bendrą ląstelių koncentraciją, ląstelių gyvybingumą, pradinį nuskaidrinimui skirtos ląstelės kultūros drumstumą, kultivuojamų ląstelių gaminamos biomolekulės koncentraciją ir ląstelių liekanų dydį. Čia vartojamas terminas "bendra ląstelių koncentracija" (TCC) reiškia ląstelių skaičių tam tikrame kultūros tūryje. Čia vartojamas terminas "gyvybingų ląstelių koncentracija" (VCC) reiškia gyvų ląstelių skaičių tam tikrame kultūros tūryje, nustatytą standartiniais, žinomais, gyvybingumo tyrimais. Čia vartojamas terminas „gyvybingumas“ reiškia gyvų ląstelių procentinį kiekį. Įprastai kuo didesnis TCC, tuo didesnė biomasė, kurią reikia pašalinti iš ląstelių kultūros, ir tuo didesnis poveikis nuskaidrinimui. Čia vartojamas terminas „drumstumas“ reiškia skysčio drumstumą arba miglotumą, kurį sukelia daug atskirų dalelių. Visų pirma, drumstumas rodo medžiagos ir mažų dalelių, galinčių išsklaidyti šviesą, kiekį skystyje. Įprastai ląstelių kultūros drumstumas koreliuoja su esančiomis kultūroje ląstelėmis, ląstelių liekanomis, nukleorūgštimis ir ląstelių šeiminių baltymų (HCP) papildomai prie rekombinantinio polipeptido.

Nuskaidrinimo pakopa sumažina pradinį fermentuotos ląstelių kultūros drumstumą iki mažesnio nuskaidrintos ląstelių kultūros drumstumo tam, kad būtų gauta nuskaidyta ląstelių kultūra su didžiausia dominančios biomolekulės koncentracija ir mažesniu kiekiu kitos ląstelių kultūros medžiagos.

Viename įgyvendinimo variante pradinis fermentuotų ląstelių kultūros drumstumas yra didesnis nei apie 10 000 NTU, apie 20 000 NTU, apie 30 000 NTU. Kai kuriuose įgyvendinimo variantuose pradinis fermentuotų ląstelių kultūros drumstumas yra tarp maždaug 10 000 NTU ir maždaug 150 000 NTU, tiksliau, apima nuo maždaug 30 000 NTU iki maždaug 100 000 NTU.

Viename įgyvendinimo variante nuskaidrintos ląstelių kultūros drumstumas yra lygus arba mažesnis už maždaug 40, 30, 25 arba 20 NTU. Pageidautina, kad nuskaidrintos ląstelių kultūros drumstumas būtų lygus maždaug 20 NTU arba mažesnis.

Tam, kad nuskaidrinimo metodas būtų efektyvus, taip pat svarbu maksimaliai padidinti našumą. Čia vartojami terminai „našumas“ arba „ikrovos talpa“ arba „talpa“ gali būti vartojami pakaitomis, ir nurodo tūrį, nuskaidrintą skaidrinimo funkcionaliajame vienetu, pavyzdžiui, per filtrą išfiltruotą tūrį, tiksliau, tūrį, normalizuotą pagal filtro plotą (L/m^2).

Išradimo ląstelių kultūros nuskaidrinimas apima pirminį nuskaidrinimo etapą. Čia vartojami terminai „pirminis nuskaidrinimas“ reiškia didelių dalelių, tokių kaip visos ląstelės ir ląstelių nuolaužos, pašalinimą. Įgyvendinimo variantuose po pirminio nuskaidrinimo gali sekti antrinis nuskaidrinimo etapas. Čia vartojamas terminas „antrinis nuskaidrinimas“ įprastai reiškia mažesnių dalelių, pvz., dalelių mažesnių nei visos ląstelės, pašalinimą. Kiekviename iš pirminio ir antrinio nuskaidrinimo etapų kaip nuskaidrinimo funkcionalusis vienetas naudojamas filtras.

Tinkamiausiame įgyvendinimo variante pirminis nuskaidrinimo etapas ir (arba) antrinis nuskaidrinimo etapas yra mikrofiltravimas. Įprastai mikrofiltravimas naudojamas 0,1–10 µm dydžio dalelėms atskirti nuo tirpalo. Dažniausiai jis naudojamas atskirti polimerą, kurio molekulinė masė yra 1×10^5 g/mol. Be to, mikrofiltravimas gali būti naudojamas nuosėdoms, pirmuoniams, didelėms bakterijoms ir kt. pašalinti. Šiame išradime mikrofiltravimas gali būti lengvai naudojamas ištisoms ląstelėms ir ląstelių nuolaužoms pašalinti. Įprastai mikrofiltravimo procesas atliekamas naudojant slėgio siurblį arba vakuuminį siurblį, kurio greitis yra 0,1-5 m/s, pageidautina 1-3 m/s, ir slėgis 50-600 kPa, pageidautina 100-400 kPa.

Tinkamiausiame įgyvendinimo variante pirminis nuskaidrinimo etapas ir (arba) antrinis nuskaidrinimo etapas yra giluminis filtravimas. Čia vartojamas terminas „filtravimas giluminiu būdu“ reiškia technologiją, kuri išnaudoja tam tikro porėtumo filtrus tam, kad būtų sulaikytos terpės dalelės visame filtre, o ne tik ant filtro paviršiaus. Giluminiai filtrai įprastai yra sudaryti iš celiuliozės pluoštų arba sintetinių polimerinių pluoštų, tokių kaip poliakrilas arba polistirenas. Šie pluoštai sudaro trimatį tinklą su tam tikru porėtumu. Giluminis filtras gali būti tinkamas pirminiam ir (arba) antriniam išskyrimui, arba tik pirminiam, arba antriniam išskyrimui. Filtrai, tinkami pirminiam ir (arba) antriniam regeneravimui, taip pat žinomi kaip "vienpakopiai filtrai". Vienpakopiai filtrai gali būti naudojami tiek pirminiam, tiek antriniam išskyrimui atlikti, arba jie gali būti naudojami kaip filtrai pirminiam išskyrimui ir kartu su tolesniu antrinio išskyrimo filtro naudojimu. Tam tikruose įgyvendinimo variantuose šis giluminis filtras yra teigiamai įkrautas. Sąveika tarp teigiamai įkrauto filtro ir koloidinių dalelių fermentuotoje ląstelių kultūroje sėkmingai leidžia pašalinti tokias mažas priemaišas, o didesnes daleles sulaiko filtro matricos porėtumas.

Filtras gali būti sudarytas iš įvairių medžiagų, gerai žinomų šioje srityje. Tokios medžiagos gali apimti, bet neapsiribojant, polimerines medžiagas, tokias kaip nailonas, celiuliozės medžiagas (pvz., celiuliozės acetatą), polivinilideno fluoridą (PVDF), polietersulfoną, poliamidą, polisulfoną, polipropileną ir polietileno tereftalatą. Tam tikrų įgyvendinimo variantų atveju filtrai, naudotini ląstelių lizatams nuskaidrinti, gali apimti, bet neapsiribojant, Stax™ giluminių filtrų sistemas (Pall Life Sciences), ULTIPLATE™ filtrus (Pall Corporation, Port Washington, NY), SUPOR™ membraninius filtrus (Pall Corporation, Port Washington, NY). Prekyboje parduodami giluminiai filtrai apima Stax™ giluminių filtrų sistemas (Pall Life Sciences), Millistak+ Pod giluminių filtrų sistemą, XOHC media (Millipore Corporation), Zeta Plus™ giluminį filtrą (3M Purification Inc.) ir kt.

Įgyvendinimo variantuose pirminis nuskaidrinimas atliekamas pirmuoju filtru, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai apie 0,4, 0,5, 0,6, 0,7, 0,8, 0,9, 1,0, 2,0, 3,0, 4,0, 5,0, 6,0, 7,0, 8,0, 9,0, 10,0, 11,0, 12,0, 13,0, 14,0, 15,0, 16,0, 17,0, 18,0, 19,0, 20,0 µm (mikrometras) arba didesnes sulaikymo ribas. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 0,4 µm iki maždaug 20,0 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 0,4 µm iki maždaug 9,0 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 0,4 µm iki maždaug 3,0 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 0,4 µm iki maždaug 0,8 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 1,0 µm iki maždaug 3,0 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 1,0 µm iki maždaug 20,0 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 1,0 µm iki maždaug 9,0 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 4,0 µm iki maždaug 20,0 µm. Kitame įgyvendinimo variante pirmasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 4,0 µm iki maždaug 9,0 µm. Tam tikrame įgyvendinimo variante pirmoji nuskaidrinimo pakopa yra atliekama panaudojant pirmąjį giluminį filtravimą.

Nuskaidrinimo efektyvumą galima pagerinti padidinus filtro pralaidumą. Čia vartojami terminai „pralaidumas“ arba „įkrovos talpa“ arba „talpa“ yra vartojami pakaitomis ir nurodo

tūrį, nuskaidrintą funkcionaliū nuskaidrinimo vienetu, pavyzdžiui, per filtrą išfiltruotą tūrį, tiksliau, tūrį, normalizuotą pagal filtro plotą (L/m^2).

Viename įgyvendinimo variante pirminio nuskaidrinimo etapo maksimalus pralaidumas yra lygus mažiausiai 50, 60, 70, 80, 90, 100, 150, 200, 250, 300, 350, 400, 450, 500, 550, 600, 650, 700, 750, 800, 850, 900, 950, 1000 L/m^2 .

Įgyvendinimo variantuose antrinis nuskaidrinimas atliekamas antruoju filtru, pvz. giluminis filtras, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai 0,2, 0,3, 0,4, 0,5, 0,6, 0,7, 0,8, 0,9, 1,0, 2,0, 3,0, 4,0, 5,0, 6,0, 7,0, 8,0, 9,0, 10,0, 11,0, 12,0, 13,0, 14,0, 15,0, 16,0, 17,0, 18,0, 19,0, 20,0 μm arba didesnes sulaikymo ribas. Kitame įgyvendinimo variante antrasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 0,4 μm iki maždaug 3,0 μm . Kitame įgyvendinimo variante antrasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 0,4 μm iki maždaug 0,8 μm . Kitame įgyvendinimo variante antrasis filtras turi porų dydį, kuris užtikrina sulaikymo ribas nuo maždaug 1,0 μm iki maždaug 3,0 μm . Tam tikrame įgyvendinimo variante antrasis nuskaidrinimo etapas vykdomas panaudojant antrąjį giluminį filtravimą.

Viename įgyvendinimo variante antrinio nuskaidrinimo etapo maksimalus pralaidumas yra lygus mažiausiai apie 50, 60, 70, 80, 90, 100, 150, 200, 250, 300, 350, 400, 450, 500, 550, 600, 650, 700, 750, 800, 850, 900, 950, 1000 L/m^2 .

Viename šio išradimo įgyvendinimo variante prieš pirminį nuskaidrinimą atliekamas ląstelių kultūros išankstinio apdorojimo etapas, siekiant padidinti nuskaidrinimo efektyvumą, pvz., flokuliaciją.

Čia vartojamas terminas „flokuliacija“ reiškia netirpių dalelių, tokių kaip ląstelių medžiaga, įskaitant ląsteles, ląstelių liekanas, ląstelės šeimininkės baltymus, DNR ir kitus komponentus, agregaciją, nusodinimą ir (arba) aglomeraciją, kurią sukelia tinkamo flokuliavimo agento pridėjimas į fermentuotą ląstelių kultūrą. Padidinus netirpių komponentų, esančių fermentuotoje ląstelių kultūroje, dalelių dydį, pagerėja atskyrimo efektyvumas, pavyzdžiui, nuskaidrinimas filtruojant. Flokuliaciją galima inicijuoti žinomais metodais, įskaitant ląstelių kultūros pH vertės sumažinimą arba flokuliavimo agento pridėjimą. Neribojami flokuliavimo agento pavyzdžiai: kalcio fosfatas, kaprilo rūgštis, divalenčiai

katijonai arba teigiamai įkrauti polimerai, tokie kaip poliaminas, polietileniminas (PEI), chitozanas arba polidialildimetilamonio chloridas (pvz., pDADMAC), kurie sukelia dalelių agregaciją dėl sąveikos su neigiamo krūvio ląstelių paviršiumi ir ląstelių liekanomis. Vienaime įgyvendinimo variante flokuliavimo agentas yra teigiamai įkrautas polimeras, pageidautina polietileniminas (PEI). Įgyvendinimo variantuose flokuliavimo agentas yra PEI ir yra pridedamas į fermentuotą ląstelių kultūrą nuo maždaug 0,10 % (t/t) iki maždaug 0,50 % (t/t). Įgyvendinimo variantuose flokuliavimo agentas yra PEI ir į fermentuotą ląstelių kultūrą pridedama koncentracija yra nuo maždaug 0,15 % (t/t) iki maždaug 0,25 % (t/t). Įgyvendinimo variantuose flokuliavimo agentas pridedamas į fermentuotą ląstelių kultūrą koncentracija lygia maždaug 0,10 % (t/t), 0,15 % (t/t), 0,20 % (t/t), 0,25 % (t/t) arba 0,30 % (t/t). Įgyvendinimo variantuose flokuliavimo agentas yra PEI ir į fermentuotą ląstelių kultūrą pridedama koncentracija yra lygi maždaug 0,15 % (t/t) arba maždaug 0,25 % (t/t).

Vienaime įgyvendinimo variante flokuliavimo agentas yra tiesiogiai pridedamas į fermentuotą ląstelių kultūros skystį fermentacijos pabaigoje, o flokuluota medžiaga, įskaitant ląsteles, yra pašalinama iš ląstelių kultūros skysčio filtruojant. Vienaime įgyvendinimo variante flokuliavimo agentas pridedamas prieš surenkant ląsteles.

Tinkamiausiuose įgyvendinimo variantuose fermentacija ir nuskaidrinimas atliekami kaip uždaros sistemos metodas. Čia vartojamas terminas „uždaros sistemos metodas“ reiškia metodą arba procesą, kuris atliekamas uždaroje sterilioje sistemoje kontroliuojamos aplinkos sąlygomis, nekeliant jokios išorinio užteršimo iš operatoriaus arba laboratorijos aplinkos rizikos. Kuriant GGP klasės produktus ypač svarbu naudoti uždara sistemą. Iš esmės pageidaujamuose įgyvendinimo variantuose išradimo metodai yra uždarų sistemų metodai, kurie neapima centrifugavimo, nes centrifugavimas negali būti atliktas uždaroje sistemoje ir reikalauja tarpinio produkto (lizuotų ląstelių) perkėlimo į centrifugavimo indus. Nuskaidrinimas po fermentacijos gali būti atliekamas perduodant fermentuotą kultūrą iš bioreaktoriaus srautu uždaroje vamzdelių sistemoje į nuskaidrinimo filtrus, be jokio kontakto su operatoriumi.

Tolesnis išvalyto baltymo apdorojimas

Įgyvendinimo variantuose rekombinantinis baltymas gali būti išskirtas tiesiogiai iš nuskaidrintos auginimo terpės. Po rekombinantinio baltymo išskyrimo gali būti atliekamas

gryninimas, siekiant užtikrinti tinkamą rekombinantinio baltymo grynumą. Įvairūs baltymų gryninimo būdai yra gerai žinomi šios srities specialistams.

Tinkami valymo būdai apima, bet tuo neapsiriboja, yra nusodinimas amonio sulfatu arba etanoliu, ekstrahavimas rūgštimi, gelio elektroforezė, imunoadsorbcija, anijonų arba katijonų mainų chromatografija, fosfoceliuliozės chromatografija, hidrofobinės sąveikos chromatografija, giminingumo chromatografija, imuninio giminingumo chromatografija, gelfiltracija, skystinė chromatografija (LC), didelio efektyvumo LC (HPLC), aukšto našumo LC (FPLC), hidroksiapatito chromatografija, lektino chromatografija ir imobilizuoto metalo giminingumo chromatografija (IMAC). Labiausiai pageidautina, kad rekombinantiniai baltymai būtų išgryninti skysčių chromatografijos metodų, įskaitant jonų mainų, giminingumo ir gelfiltraciją.

Taigi išradimo metodai pateikia iš esmės grynus rekombinantinius baltymus. Iš esmės grynas, kaip čia vartojama, reiškia preparatą arba mėginį, kuriame iš esmės nėra priemaišų komponentų, baltymų ir kt.

Visame šios specifikacijos aprašyme ir teiginiuose žodžiai „apima“ ir „sudėtyje yra“ bei jų variantai reiškia „įskaitant, bet neapsiribojant“, ir jie nėra skirti (ir neatmeta) kitų dalių, priedų, komponentų arba pakopų. Visame šios specifikacijos aprašyme ir apibrėžtyje vienaskaita apima daugiskaitą, nebent kontekstas reikalauja kitaip. Visų pirma, kai naudojamas neapibrėžtas artikelis, specifikacija turi būti suprantama kaip apimanti daugiskaitą ir vienaskaitą, nebent kontekstas reikalauja kitaip.

Požymiai, sveikieji skaičiai, charakteristikos, junginiai, cheminės dalys arba grupės, aprašytos kartu su konkrečiu išradimo aspektu, įgyvendinimu arba pavyzdžiu, turi būti suprantami kaip taikytini bet kuriam kitam čia aprašytam aspektui, įgyvendinimui arba pavyzdžiui, nebent jie su jais nesuderinami. Visos savybės, atskleistos šioje specifikacijoje (įskaitant bet kokias kartu pateiktas apibrėžtis, santraukas ir brėžinius) ir (arba) visi taip atskleisto metodo arba proceso etapai gali būti derinami bet koku deriniu, išskyrus derinius, kuriuose bent kai kurios iš tokių savybių ir (arba) etapų yra vienas su kitu nesuderinami. Išradimas neapsiriboja bet kokių anksčiau pateiktų įgyvendinimo variantų detalėmis. Išradimas apima bet kurį naują arba bet koki naują šioje specifikacijoje atskleistų savybių

derinį (įskaitant bet kokias kartu esančias apibrėžtis, santraukas ir brėžinius), arba bet kurį naują, arba bet kokią naują bet kurio metodo arba proceso etapų derinį, tokiu būdu atskleidimą.

Skaitytojo dėmesys atkreipiamas į visus straipsnius ir dokumentus, kurie yra pateikti kartu su šia specifikacija arba iki jos pateikimo, susijusius su šia paraiška, ir kurie yra atviri visuomenei susipažinti su šia specifikacija, o visų tokių straipsnių ir dokumentų turinys čia įtrauktas kaip nuoroda.

Pavyzdžiai

1 pavyzdys - Medžiagos ir metodai

Vitronektino konstravimas (toliau - VTN)

Tikslinis vitronektino genas (seka čia atskleista kaip SEQ ID Nr. 1) buvo klonuotas į pET vektorių po indukuojamo promotoriaus PT7 (1A pav.). NCBI sekos ID: AAH05046.1, baltymo pavadinimas: vitronektinas, tikslinio geno kilmė: *Homo sapiens*.

T4 bakteriofago lizocimo geno gpe konstravimas

T4 bakteriofago lizocimo genas gpe buvo klonuotas į griežtai kontroliuojamą pLATE11 vektorių (kat. Nr. K1241, Thermo Fisher), siekiant sumažinti lizės genų raišką neindukuotose ląstelėse. Be to pelB signalinis peptidas, skirtas pagaminto baltymo perkėlimui į periplazminę erdvę, buvo sulietas Gpe N gale. Fragmentas, turintis transkripcijos terminatorių rrnBT1-T2, užkirto kelią bazinei geno ekspresijai nuo promotoriaus tipo elementų, kilusių iš vektoriaus, T7 RNR polimerazės promotorius, kuris skatina klonuoto gpe geno transkripciją, ir dvi flanginės lac operatoriaus sekos užtikrina griežtą geno raiškos kontrolę, P_{tet} promotorius sumažina bazinę ekspresiją nuo T7 promotoriaus, T7 terminatorius, kuris nutraukia transkripciją nuo T7 promotoriaus, ir lac represorius, užtikrinantis griežtą bazinės ekspresijos kontrolę nuo T7 promotoriaus, buvo subklonuoti į pACYC184 vektorių, kuris turi p15A replikacijos pradžią ir yra suderinamas su plazmidėmis, turinčiomis ColE1 ori. Rekombinantinė plazmidė buvo pavadinta pACYC184-PT7-pelB-gpe-lacI (1B pav.).

Šiame pavyzdyje buvo naudojamas modifikuotas poliipeptidas, vadinamas Gpe. Seka yra kilusi iš *Escherichia coli* T4 bakteriofago lizocimo ir čia yra atskleista kaip SEQ ID Nr. 2 -

NCBI referentinė seka: NP_049736.1, baltymo pavadinimas: glikozido hidrolazės šeimos baltymas (*Escherichia fagas T4*). PelB signalinė seka: 1 – 22, T4 bakteriofago lizocimas 23 – 164.

Raiškos kamieno paruošimas

One Shot™ BL21 (DE3) *E. coli* ląstelės buvo transformuotos plazmidėmis pET29-optVTN ir pACYC184-PT7-pelB-gpe-lacI plazmidėmis, ir padengtos ant LB ne gyvūninės kilmės (AOF) agaro su kanamicinu (50 g/l) ir 25 µg/ml chloramfenikolio. Transformacija buvo pagrįsta temperatūros šoko metodu. Tyrimo ląstelių bankas (RCB) buvo pagamintas kultivuojant transformantus skystoje TB4 AOF terpėje su reikalingais antibiotikais 37 °C temperatūroje ir 220 aps./min. Sterilus 50 % glicerolio tirpalas buvo naudojamas 25 % glicerolio RCB gamybai, kuris buvo padalytas į kriogeninius mėgintuvėlius ir laikomas -70 °C temperatūroje.

Auginimo terpė

Transformantų ir plazmidžių dauginimas buvo atliekamas kietoje ir skystoje LB be gyvūninės kilmės medžiagų (AOF) terpėje, kurioje buvo augalinis peptonas (10 g/l), mielių ekstraktas (5 g/l), NaCl (10 g/l), ir kietai terpei 15 g/l mikrobiologinio agaro, taip pat reikalingų antibiotikų. Periodinio tiekimo ir auginimo uždaroje talpoje kultivavimas buvo atliktas glicerolio pagrindu sukurtame AOF sultinyje (TB4 AOF ir TB AOF), kurio sudėtis (litre): augalinis peptonas 12 g, mielių ekstraktas 24 g, (NH₄)₂SO₄ 2,68 g, KH₂PO₄ 2,3 g, K₂HPO₄ 12,5 g ir glicerolio nuo 4 iki 10 g. Be to prieš auginimą TB terpė buvo papildyta šiais steriliais tirpalais: 2 ml (1 M) MgSO₄ ir 2 ml mikroelementų tirpalo, kurio sudėtis (litre): CaCl₂ × 2H₂O 0,5 g, ZnSO₄ × 7H₂O 0,18 g, MnSO₄ × H₂O 0,1 g, Na₂-EDTA 20,1 g, FeCl₃ × 6H₂O 16,7 g, CuSO₄ × 5H₂O 0,16 g, CoCl₂ × 6H₂O 0,18 g; taip pat 100 µl L-1 ti amino hidrochlorido (1 M), 1 ml 5 kanamicino (50 mg ml/l) ir 1 ml chloramfenikolio (30 mg/l).

Raiškos ir autolizės sąlygos purtomose kolbose

Norint pasirinkti optimalų *E. coli* kamieną VTN raiškai, *E. coli* JS007 ir Invitrogen One Shot™ BL21 (DE3) chemiškai kompetentinės *E. coli* ląstelės buvo transformuotos abiem tikslinėmis rekombinantinėmis plazmidėmis pET29-optVTN ir pACYC184-PT7-pelB-gpe-

lacl. Baltymų raiškos lygis abiejuose kamienuose buvo panašus (3B pav.), tačiau BL21 (DE3) ląstelės parodė didesnę biomasės išeigą (3A pav.), todėl BL21 (DE3) kamienas buvo pasirinktas tolesniam naudojimui ląstelių banko kūrimui. Ląstelės ir terpės frakcijos buvo atskirtos centrifuguojant 30 min., 14000 aps./min., 4 °C. Terpės frakcijos buvo laikomos 4 °C temperatūroje. Ląstelių mėginiai, paimti iš kultivavimo kolbos, buvo resuspenduojami lizės buferyje tokiu santykiu: 1 g biomasės resuspenduota 10 ml lizės buferio (50 mM Tris-HCl, 50 mM NaCl, 0,1 mM EDTA, 0,1 mg/ml lizocimo). Biomasė buvo apdorota ultragarsu 60 sekundžių 4 °C temperatūroje. Tirpios ir netirpios baltymų frakcijos buvo atskirtos centrifuguojant 20 min., 14000 aps./min., 4 °C. Bendra baltymų frakcija yra ląstelių nuolaužų suspensija (neapdorotas ekstraktas). Ląstelių mėginiai SDS-PAGE atskyrimui buvo paruošti taip: 20 µl neapdoroto ekstrakto mėginio, 25 µl 4 × SDS-PAGE užnešimo buferio, 5 µl 2M DTT ir 50 µl dejonizuoto vandens tam, kad galutinis mėginio tūris būtų 100 µl. SDS-PAGE atskyrimo terpės mėginiai buvo paruošti taip: 70 µl auginimo terpės, 25 µl 4 × SDS-PAGE užnešimo buferio, 5 µl 2 M tam, kad galutinis mėginio tūris būtų 100 µl. Mėginiai kaitinami 10 minučių 95 °C temperatūroje. Kiekvienai gelio juostai buvo užnešama 10 µl mėginio.

Raiškos ir autolizės sąlygos bioreaktoriuje

Auginimo terpė ir maitinamasis tirpalas – preinokulianto ir inokulianto dauginimas buvo atliktas glicerolio pagrindu be gyvulinės kilmės medžiagų (AOF) terpėje sukurtame sultinyje (TB4 AOF), kurio sudėtis (litre): augalinis peptonas 12 g, mielių ekstraktas 24 g, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 2,68 g, KH_2PO_4 2,3 g, K_2HPO_4 12,5 g ir augalinis glicerolis 4 g. Be to prieš užsėjant TB4 terpė buvo papildyta šiais steriliais tirpalais: 3 ml/l (1 M) MgSO_4 ir 3 ml/l mikroelementų tirpalo (TES), kurio sudėtis (litre): $\text{CaCl}_2 \times 2\text{H}_2\text{O}$ 0,5 g, $\text{ZnSO}_4 \times 7\text{H}_2\text{O}$ 0,18 g, $\text{MnSO}_4 \times \text{H}_2\text{O}$ 0,1 g, $\text{Na}_2\text{-EDTA}$ 20,1 g, $\text{FeCl}_3 \times 6\text{H}_2\text{O}$ 16,7 g, $\text{CuSO}_4 \times 5\text{H}_2\text{O}$ 0,16 g, $\text{CoCl}_2 \times 6\text{H}_2\text{O}$ 0,18 g; taip pat 3 ml/l tiamino hidrochlorido (10 g/l), 1 ml/l kanamicino (50 mg ml/l) ir 1 ml/l chloramfenikolio (25 mg/l). Sultinio terpė su 15 g glicerolio (TB15 AOF).

Preinokulianto paruošimas

Pavienė kolonija iš *E. coli* BL21(DE3) [pET29-optVTN ir pACYC184 PT7-PeB-gpe-lacl] transformantų plokštelės buvo perkelta į 250 ml talpos purtymo kolbas su 50 ml TB4 AOF terpės su papildais ir antibiotikais ir inkubuojama 8 ± 1 val. esant 37 °C / 230 aps./min.

Kultūros optinis tankis (OD600) buvo išmatuotas auginimo pabaigoje, o užsėjimo tūris kolbos užsėjimui buvo apskaičiuojamas pagal formulę: $4/OD$ preinokuliatas = ml.

Inokulianto paruošimas

Apskaičiuotas preinokulianto tūris buvo perkeltas į 2000 ml purtymo kolbas su 500 ml TB4 AOF terpės su papildais ir antibiotikais ir inkubuojama 17 ± 1 valandą $25\text{ }^{\circ}\text{C}$ / 230 aps./min. Kultūros optinis tankis (OD600) yra išmatuojamas auginimo pabaigoje. Užsėjimo tūris bioreaktoriams sudaro 2 % visos terpės tūrio.

Bioreaktoriaus procesai

Serijos etapas buvo atliktas 300 L S.U. fermentatoriuje (250 l terpės). Kultūros augimo dinamika buvo stebima optinio tankio matavimais esant 600 nm bangos ilgiui. Mėginiai iš bioreaktorių buvo imami įvairiose proceso stadijose ir analizuojami. Į bioreaktorių buvo užsėtas naktinis inokuliatas (2 % pagal tūrį). Pradiniai auginimo parametrai prieš tikslinio baltymo ir tuo pačiu metu sukeliama lizės indukciją buvo tokie: ištirpusio deguonies (DO) kontrolė buvo palaikoma 30 % automatine kaskada: oro srautas (nuo 75 iki 250 l/min.); maišymo greitis (nuo 100 iki 375 aps./min.); gryno deguonies srautas (nuo 0 iki 160 l/min.). Kultūros pH vertė buvo reguliuojama ties $7,0 \pm 0,05$, automatiškai pridedant NH_4OH (25 %) arba H_3PO_4 (42,5 %). Prieš VTN indukciją (VTN indukcijos taškas: 3,5–5,5 OD) buvo palaikoma auginimo temperatūra $37\text{ }^{\circ}\text{C}$. Prieš indukciją 0,1 mM IPTG temperatūra visuose procesuose buvo sumažinama nuo 37 iki $25\text{ }^{\circ}\text{C}$. IPTG pridėjimas tuo pačiu metu sukelia tikslinių baltymų raišką ir lizocimo raišką ląstelėse. Praėjus 0,5 valandos po indukcijos, buvo nustatytas 3% OD. Praėjus 2–4 valandoms po indukcijos įpilta 18750000 u benzonazės (universalios nukleazės), tada maišytuvas pakeičiamas į mažiausiai 100 aps./min., mažiausias oro srautas iki 40 l/min. Fermentacija tęsiama 17 – 22 val. po indukcijos. Fermentacijos proceso pabaigoje pridedama 18750000 u benzonazės (universalios nukleazės) ir maišoma 15 min.

VTN baltymo autolizės ir ekspresijos analizė

Ląstelės ir terpės frakcijos buvo atskirtos centrifuguojant 30 min., 14000 aps./min., $4\text{ }^{\circ}\text{C}$. Terpės frakcijos buvo laikomos $4\text{ }^{\circ}\text{C}$ temperatūroje. Ląstelių mėginiai, paimti iš auginimo

kolbos arba fermentatoriaus, buvo analizuojami SDS-PAGE elektroforeze. Ląstelių mėginiai buvo paimami skirtingu auginimo laiku (prieš indukciją ir po indukcijos). Tirpios ir netirpios baltymų frakcijos buvo atskiriamos centrifuguojant 20 min., 14000 aps./min., 4 °C. Tirpi baltymų frakcija arba supernatantas po centrifugavimo parodė autolizės proceso efektyvumą ir tai, kokia baltymų dalis buvo tirpi. Netirpi frakcija – tai nesuardytos ląstelės ir netirpūs baltymai. Ląstelių mėginiai SDS-PAGE atskyrimui buvo paruošti taip: 20 µl neapdoroto ekstrakto mėginio, 25 µl 4 × SDS-PAGE užnešimo buferio, 5 µl 2M DTT ir 50 µl dejonizuoto vandens taip, kad galutinis mėginio tūris būtų 100 µl. Terpės mėginiai SDS-PAGE atskyrimui buvo paruošti taip: 70 µl auginimo terpės, 25 µl 4 × SDS-PAGE užnešimo buferio, 5 µl 2 M DTT taip, kad galutinis mėginio tūris būtų 100 µl. Mėginiai buvo kaitinami 10 minučių 95 °C temperatūroje. 10 µl mėginio buvo užnešta į kiekvieną 4–12 % gradientinio SDS-PAGE gelio juostos takelį.

Nuskaidrinimas

Nustatyta, kad P100 ir KS50P terpėms, panaudojant porų dydį 1,0 - 3,0 µm, pašalinamos skirtingo optinio tankio ląstelės ir ląstelių nuolaužos. Vitronektino fermentacijos kultūra efektyviai sukuria skaidrų, nuskaidrintą supernatantą. Eksperimentai buvo pakartoti su gamybiniu mastu (150 l) auginta vitronektino fermentacijos kultūra ir paskaičiuota, kad su 0,05 m² dydžio P100 ir KS50P terpės filtru galima filtruoti 0,6-0,7 l fermentacijos kultūros (OD 600 nm = 15). Eksperimentinės serijos plėtros rezultatai buvo ekstrapoliuoti, ir eksperimentas buvo atliktas su 150 l fermentacijos kultūra (OD 600 nm = 17) ir 7 × 2 m² StaxTM 1,0 – 3,0 µm, P100 terpe, giluminio filtro kapsulėmis. Atsižvelgiant į tai, kad membranos užsikimšimas nebuvo pastebėtas, ir buvo gautas skaidrus filtruotas supernatantas, šios sąlygos gali būti palaikomos gamybiniu mastu.

Norint pašalinti likusias ląstelių liekanas ir paruošti supernatantą tolesniems etapams, nuskaidrinta ląstelių kultūra buvo filtruojama per 0,2 µm filtrą. Buvo išbandytas 1 m² membranos ploto Supor® EX klasės ECV filtras, ir visas 150 l nuskaidrintas tirpalas buvo sėkmingai nufiltruotas.

Tolesniam naudojimui buferinis tirpalas nuskaidrintoje terpėje buvo pakeistas ultrafiltruojant. Ultrafiltravimas buvo atliktas tangentinio srauto filtravimo sistema (TFF),

naudojant TFF filtrą, kurio porų dydis 30 kDa. Filtravimo plotas buvo 0,01 m², skaičiuojant 1 l terpės tirpalo.

Išsamiau, *E. coli* autolizato nuskaidrinimo procesas apėmė šias pakopas (6 pav.).

Pradinė medžiaga: 250 l ląstelių lizuotų ląstelių kultūros, po 16-18 valandų tikslinio baltymo ekspresijos maišomuose rezervuaro reaktoriuose. Galutinis ląstelių/ląstelių nuolaužų OD ~15-30 OD. Analizė parodė, kad sukeltos ląstelių lizės rezultatas buvo 75–80 % ląstelių lizės efektyvumas, skaičiuojant pagal bendrą ląstelių kiekį.

Visų poodūrų metu maišomame bioreaktoriuje (HyperformaTM 300 I, Thermofisher Scientific) visi automatiniai valdikliai fermentacijos inde: oro/O₂ srautas, pH buvo „išjungtame režime“. Maišymas buvo palaikomas 375 aps./min., o temperatūra buvo nustatyta iki 23 °C.

Nukleorūgščių pašalinimas ir nuskaidrinimas buvo atliktas kaip nurodyta žemiau.

Nukleorūgščių hidrolizė: universalios nukleazės įpilama į bioreaktorių tiek, kad galutinė koncentracija būtų 250 U/ml, ir inkubuojama 30-60 min. 23 °C temperatūroje.

Filtro paruošimas: STAX filtro kapsulė yra plaunama 10 filtro tūrių vandens, neviršijant 0,2 BAR priešslėgio.

Lizuota ląstelių suspensija buvo nuskaidrinama filtruojant per giluminio filtravimo kapsules (1-3 μM (K100P) (Pall, ID 7007836) (1 l fermentacijos terpės nufiltruoti reikia apie 0,05 m² filtro ploto) ir po to filtruojama per 0,22 μm filtro kapsulę (Pall, ID NP6UEAVP1S) neviršijant 1,2 BAR priešslėgio Filtravimo alternatyvos: K050P (Pall, ID 7007786) Sulaikymas 0,4-0,8 μM.

2 pavyzdys – rezultatai ir diskusija

E. coli nėra tobulas šeimininkas, ypač uždarai vienkartiniai fermentacijai, nes jis įprastai neišskiria baltymų į užląstelinę terpę. Ląstelių ardymo žingsnis tampa ribojimu ir nėra ekonomiškai efektyvus eksperimentiniu arba pramoniniu mastu, kai tikslas yra uždaro ir (arba) tęstinio proceso srauto įgyvendinimas. Šis išradimas pateikia ląstelių ardymo metodą, kuris yra užprogramuota ląstelių lizės sistema, pagrįsta klonuoto T4 bakteriofago geno gpe

raiška tam, kad būtų gaminamas lizavimo baltymas. Genas *gpe* koduoja lizocimą, kuris skaido *E. coli* ląstelės sienelės peptidoglikaną.

Buvo sukurta save ardanti *Escherichia coli*, kuri gamina svetimą tikslinį baltymą. *E. coli* buvo transformuota kartu su dviem vektorinėmis plazmidėmis - tikslinio geno raiškos vektoriumi *E. coli* BL21(DE3) [pET29-optVTN baltymo VTN ekspresijai ir lizavimo geno raiškos vektoriumi pACYC184-PT7-pelB-*gpe*-lacI (arba pARApelB-pge). Lizavimo baltymas buvo pagamintas po tikslinio geno raiškos, todėl ląstelių ardymo procesas buvo supaprastintas. Kaip aprašyta čia, klonuoto T4 fago geno *gpe* raiška buvo panaudota *E. coli*, kuris gamina VTN kaip tikslinį baltymą, suardymui. Genas *gpe* raiška nesukėlė greito ląstelių ardymo, bet sustiprino ląstelės sienelę. Lizavimo baltymo *Gpe* perkėlimas iš citoplazmos į periplazmą palengvino mureino sluoksnio, atsakingo už ląstelių struktūros tvirtumo palaikymą, fermentinį skaidymą. Mikroskopinis stebėjimas atskleidė, kad ląstelės, gaminančios *Gpe* periplazminėje erdvėje, po 4 valandų patyrė morfologinius pokyčius – nuo lazdelės formos iki elipsės formos sferoplastų (2 pav.).

Po 4 valandų indukcijos 0,1 mM IPTG *E. coli* BL21(DE3) [pET29-optVTN ir pACYC184 PT7-PeB-*gpe*-lacI] VTN baltymas buvo atpalaiduotas į auginimo terpę. Maksimali VTN baltymo gamyba (apie 0,5 g/l) purtymo kolboje buvo pasiekta po *E. coli* BL21(DE3) [pET29-optVTN ir pACYC184 PT7-PeB-*gpe*-lacI] ekspresijos per naktį 25 °C temperatūroje, kai lizocimo indukcija 0,1 mM IPTG buvo atlikta kartu su tikslinio geno indukcija (indukcijos taškas: 3,5 -5,5 OD) – 3 pav.

Optimizuotos baltymų raiškos sąlygos buvo sėkmingai perkeltos į 3 l bioreaktorių (Biostat), ir mastas padidintas iki 300 l SUF. Po fermentacijos proceso optimizavimo, VTN baltymo išeiga buvo apie 0,1 – 0,2 g/l – 4 pav. ir 5 pav.

Nuskaidrinimo procesas – pateiktos skaidrinimo sąlygos užtikrina, kad iš tirpalo būtų pašalintos visos ląstelių liekanos ir netirpūs baltymai, paliekant tik tirpią baltymų frakciją, kurioje tikslinio baltymo (VTN) koncentracija yra apie 0,1 – 0,2 g 1 litre pradinės medžiagos.

Giluminiu filtravimu pagrįstas ląstelių nuolaužų nuskaidrinimas po apdorojimo nukleaze – dėl to susidarė labai mažos membranos segmentų dalelės. Tai buvo sėkmingai įrodyta naudojant neįprastai didelių porų filtrus. *E. coli* ląstelės dydis yra: 1,0-2,0 mikrometrų

ilgio, o spindulys apie 0,5 mikrometro. Pirminiai valymo metodai, kurie įprastai rekomenduojami *E. coli* bakterijoms, yra tangentinio srauto filtravimas, kai porų dydis yra mažesnis nei 0,2 mikrometro, arba centrifugavimas, kuris yra labiausiai paplitęs būdas išvalyti ląstelių nuolaužas.

3 pavyzdys – Išvados

Čia aprašyta naujai sukurta raiškos sistema apima genetinius elementus, skirtus tiksliniams baltymams gaminti ir kartu lizavimo fermentams gaminti kontroliuojamu būdu ląstelės periplazminėje erdvėje norimu augimo periodu, jei reikia. Aukščiau pateikti eksperimentiniai duomenys parodė, kad koekspresuotas fago lizavimo fermentas nevisiškai suardo ląsteles, o formuoja protoplastų darinius, panašius į ląsteles. Tai leido manyti, kad lizocimo perkėlimas iš citoplazmos į periplazmą palengvino mureino sluoksnio, kuris yra atsakingas už ląstelių struktūros tvirtumo palaikymą, fermentinį skaidymą. Protoplastai atpalaiduoja / sekretuoja tikslinius baltymus į auginimo terpę be sekrecijos lyderinių peptidų pagalbos, gaminant purtomose kolbose ir mikrobiologiniame bioreaktoriuje. Protoplastai išlieka gyvybingi mažiausiai 4 valandas po lizavimo fermentų indukcijos, t. y. jie *de novo* gamina ir išskiria dominantį baltymą, todėl laikui bėgant tikslinio baltymo kiekiai auginimo terpėje didėja. VTN baltymo raiška fermentatoriuje (Biostat A arba SUF 300 I) buvo atlikta *E. coli* su BL21(DE3) [pET29-optVTN baltymo VTN raiškai ir lizavimo geno raiškos vektoriumi pACYC184-PT7-pelB-gpe-lacI. Taigi čia pademonstruoti ląstelių ardymo būdai, kuriuos sąlygoja klonuoto T4 fago lizavimo geno raiška viduląstelių tikslinių baltymų išskyrimui, kurie gali būti pritaikyti kitiems rekombinantiniams baltymams, pakeičiant VTN.

Vienos talpos procesas fermentacijos inde, kuriame gaminami rekombinantiniai baltymai, vykstant ląstelių autolizei, po to stabilizuojant baltymus ir nusodinant nukleorūgštis tam, kad būtų galima eliminuoti mažiausiai 5 atskirai atliekamus tolesnius apdorojimo etapus: ląstelių surinkimą, mechaninę ir (arba) fermentinę ląstelių lizę, ląstelių nuolaužų atskyrimą, nukleino nusodinimą ir po to atskyrimą naudojant filtravimą arba centrifugavimą.

Sekos

VTN baltymo seka 1–418 (NCBI sekos ID: AAH05046.1)

vtrgdvftmpedeytvyddgeeknnatvheqvvggpsltsdlqaqskgnpeqtpvlkpeeeapapev
gaskpegidsrpetlhpgrrpqpaaeeelcsgkpfdaftdlknsglfafrgqycyeldekavrpgyplirdv
wgiegpidaafrincqgktylfkgsqywrfedgvldpdyprnisdgfdgipdnvdaalalpahsysgrer
vyffkkgkqyweyqfqhqpsqeeceggsslsavfehfaammqrdswedifellfwgrt
sagtrqpqfisrdwhgvpgqvdaamagriyisgmaprpslakkqrfrhrnrkgyrsqrghsrgnrq
nsrrpsramwlsflsseeenlgannyddyrmdwlvpatcepiqsvfffsgdkyyrvnlrtrrvdtv
dppyprsiaqywlgcpapghl

(SEQ ID Nr. 1)

Gpe baltymo seka su PelB signaline seka (NCBI referentinė seka: NP_049736.1, baltymo pavadinimas: glikozido hidrolazės šeimos baltymas (Escherichia fagas T4). PelB signalinė seka: 1–22, T4 bakteriofago lizocimas 23–164):

Mkyllptaaglllllaaqpamamnifemlriderlrlkiykdtegygtigighlltkspslnaakseldkaig
rncngvitkdeaeklfngqdvdaavrgilrnaklkpvydsldavrrcalinmvfqmgetg
vagftnslrmlqqkrwdeaavnlaksiwynqtpnrakrvittfrrgtwdayknl

SEQ ID Nr. 2)

APIBRĖŽTIS

1. Nuskaidrintos ląstelių kultūros, apimančios rekombinantinį baltymą, gamybos būdas, kur būdas apima:

i) bioreaktoriaus inokuliavimą ląstele šeimininke tam, kad būtų pateikta ląstelių kultūra, kur minėta ląstelė šeimininkė yra *Escherichia coli*, transformuota raiškos sistema, apimančia:

a) nukleorūgštį, koduojančią rekombinantinį baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi, kur baltymas yra vitronektinas (VTN); ir

b) nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimo baltymą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi,

ii) fermentavimą ląstelių kultūros, esant tokioms sąlygoms, kurios:

a) suteikia galimybę ekspresuoti rekombinantinį polipeptidą; ir

b) suteikia galimybę ląstelę padaryti pralaidžią tam, kad susiformuotų sferoplastas, išskiriantis rekombinantinį polipeptidą;

iii) nuskaidrinimą fermentuotos ląstelių kultūros, apimančios išskiriamą rekombinantinį baltymą, kur minėtas nuskaidrinimas apima

a) nukleorūgščių inaktyvavimo pakopą prieš pirminio nuskaidrinimo pakopą, apimančią nukleorūgšties inaktyvavimo agento pridėjimą į ląstelių kultūrą, kur pasirinktinai nukleorūgšties inaktyvavimo agentas yra benzonazė; ir

b) pirminio nuskaidrinimo etapą, atliekamą panaudojant pirmąjį nuskaidrinimo filtrą, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai apie 0,4 μm arba didesnes sulaikymo ribas, kur nuskaidrinimo pakopa neapima centrifugavimo.

2. Būdas pagal 1 punktą, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad būdas papildomai apima antrinę nuskaidrinimo pakopą, panaudojant antrąjį filtrą, kurio porų dydis užtikrina mažiausiai apie 0,4 μm arba didesnes sulaikymo ribas.

3. Būdas pagal 1 arba 2 punktą, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad pirminiame nuskaidrinimo etape naudojamas pirmasis filtras, kurio porų dydis užtikrina sulaikymo ribas mažiausiai nuo apie 1,0 iki apie 3,0 μm .

4. Būdas pagal 2 arba 3 punktą, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad antrojoje nuskaidrinimo pakopoje naudojamas antrasis filtras, kurio porų dydis užtikrina sulaikymo ribas mažiausiai apie 0,22 μm , mažiausiai nuo apie 1,0 iki apie 3,0 μm arba mažiausiai nuo apie 0,4 μm iki apie 0,8 μm .

5. Būdas pagal bet kurį iš 1-4 punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad pirminė nuskaidrinimo pakopa ir (arba) antrinė nuskaidrinimo pakopa yra mikrofiltravimas.

6. Būdas pagal 5 punktą, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad mikrofiltravimas yra giluminis filtravimas.

7. Būdas pagal 5 arba 6 punktą, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad mikrofiltravimas yra pasirinktas iš normalaus srauto filtravimo (NFF) arba tangentinio srauto filtravimo (TFF).

8. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad nuskaidrintos ląstelių kultūros drumstumas yra mažesnis nei maždaug 20 NTU.

9. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad minėta fermentacijos pakopa apima stabilizuojančio agento pridėjimą į ląstelių kultūrą.

10. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad būdas yra vykdomas uždaroje sistemoje taip, kad tarp bioreaktoriaus ir pirmojo bei antrojo nuskaidrinimo filtrų būtų palaikomas sterilus srautas.

11. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad papildomai apima pakopą, kurioje minėtai nuskaidrintai ląstelių kultūrai taikoma viena arba daugiau minėto rekombinantinio baltymo gryninimo pakopų.

12. Baltymų gamybos būdas, apimantis:

i. rekombinantinės *Escherichia coli* ląstelės kultivavimą esant sąlygoms, kurios:

a) suteikia galimybę ekspresuoti baltymą; ir

b) suteikia galimybę ląstelę padaryti pralaidžią tam, kad susiformuotų sferoplastas, kuris išskiria baltymą; ir

ii. baltymo išskyrimą iš kultūros be visiško rekombinantinės ląstelės lizavimo, kur ląstelė apima raiškos sistemą, apimančią:

a) nukleorūgštį, koduojančią baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi, kur baltymas yra vitronektinas (VTN); ir

b) nukleorūgštį, koduojančią T4 lizocimą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB sekretinį signalinį peptidą, funkcionaliai susietą su antruoju indukuojamu promotoriumi.

13. Būdas pagal bet kurį iš 1-12 punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad būdas neapima: (i) mechaninio ląstelių ardymo; (ii) egzogeninio fermento, kuris ardo ląstelės sienelę, pridėjimo; ir (iii) ląstelės transformavimo raiškos vektoriais, turinčiais nukleorūgštį, koduojančią egzogeninį fermentą, kuris ardo citoplazminę membraną.

14. Būdas pagal bet kurį iš 1-13 punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad nukleorūgštis, koduojanti baltymą, funkcionaliai susietą su pirmuoju indukuojamu promotoriumi, yra pirmajame konstrukte, ir nukleorūgštis, koduojanti T4 lizocimą rėmelyje su nukleorūgštimi, koduojančia PelB. sekretinį signalinį peptidą yra antrajame konstrukte.

15. Būdas pagal bet kurį iš 1-14 punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad pirmasis indukuojamas promotorius ir antrasis indukuojamas promotorius yra indukuojami nuosekliai.

16. Būdas pagal bet kurį iš 1-14 punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad pirmasis indukuojamas promotorius ir antrasis indukuojamas promotorius yra indukuojami vienu metu.

17. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad pirmasis indukuojamas promotorius yra IPTG indukuojamas promotorius, pasirinktinai kur IPTG indukuojamas promotorius yra PT7.

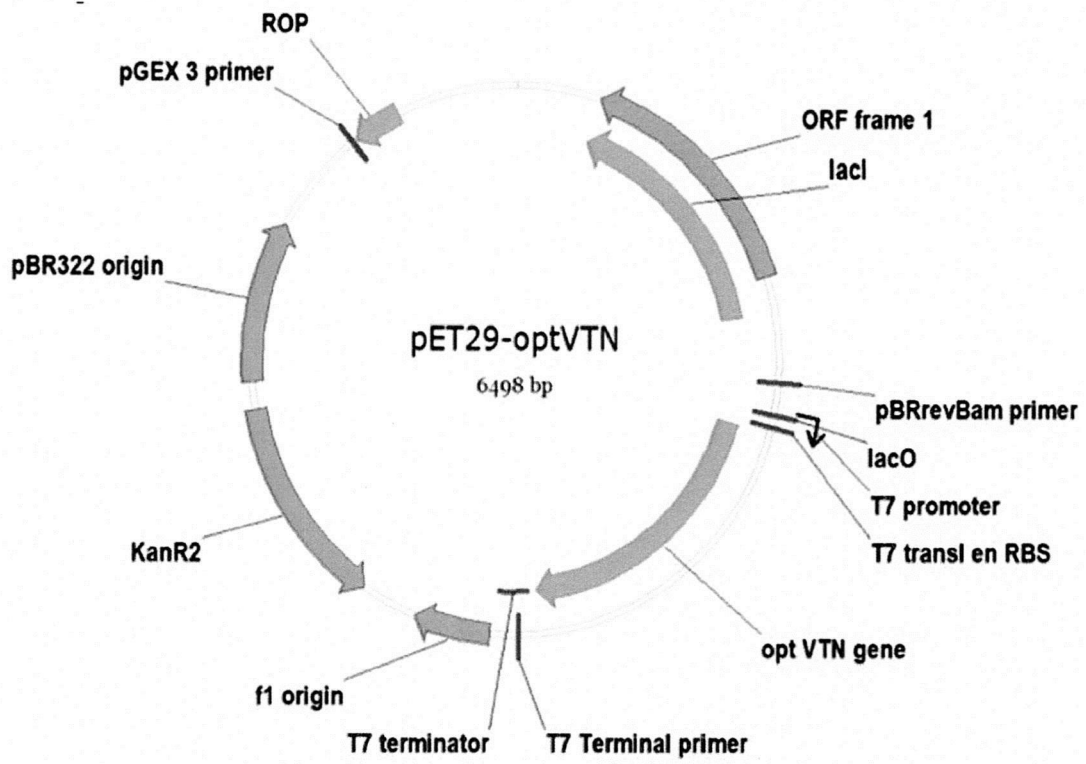
18. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad antrasis indukuojamas promotorius yra arabinozės indukuojamas promotorius, pasirinktinai kur arabinozės indukuojamas promotorius yra araB.

19. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad T4 lizocimo fermentą koduoja genas E.

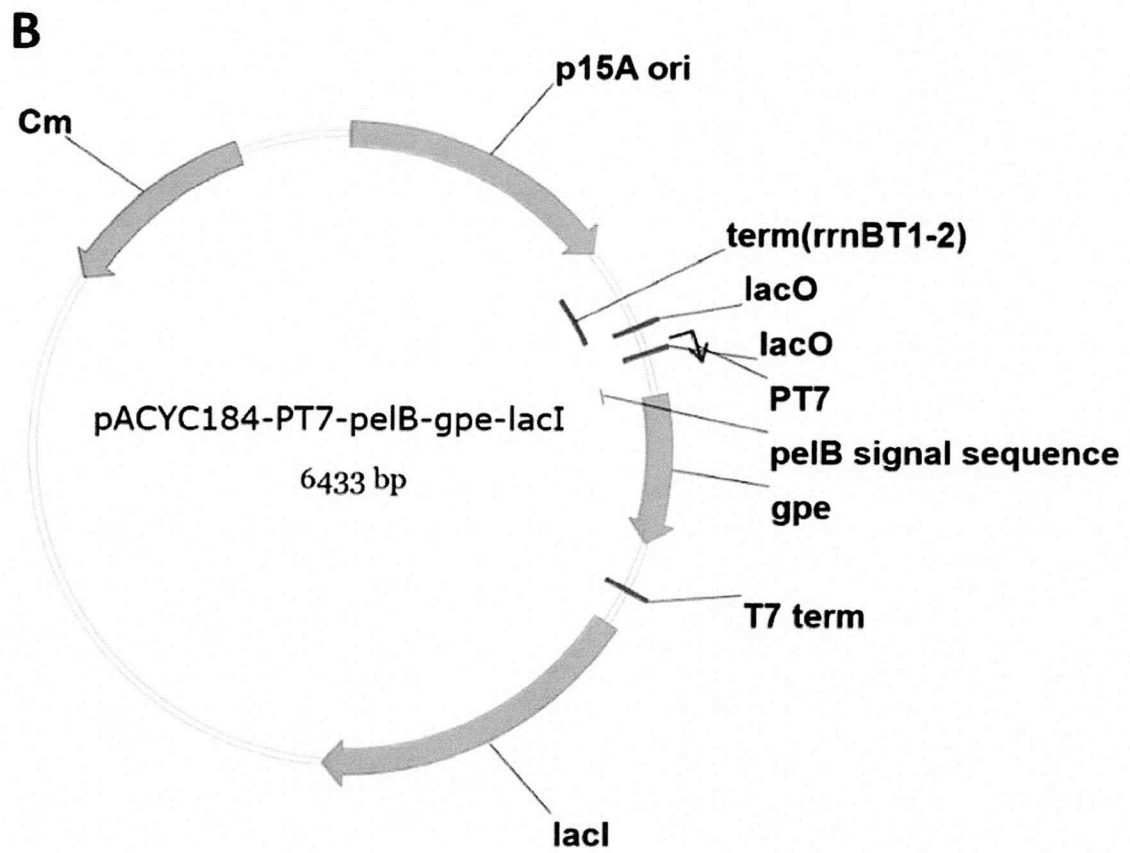
20. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad *E. coli* yra *Escherichia coli* B kamienas.

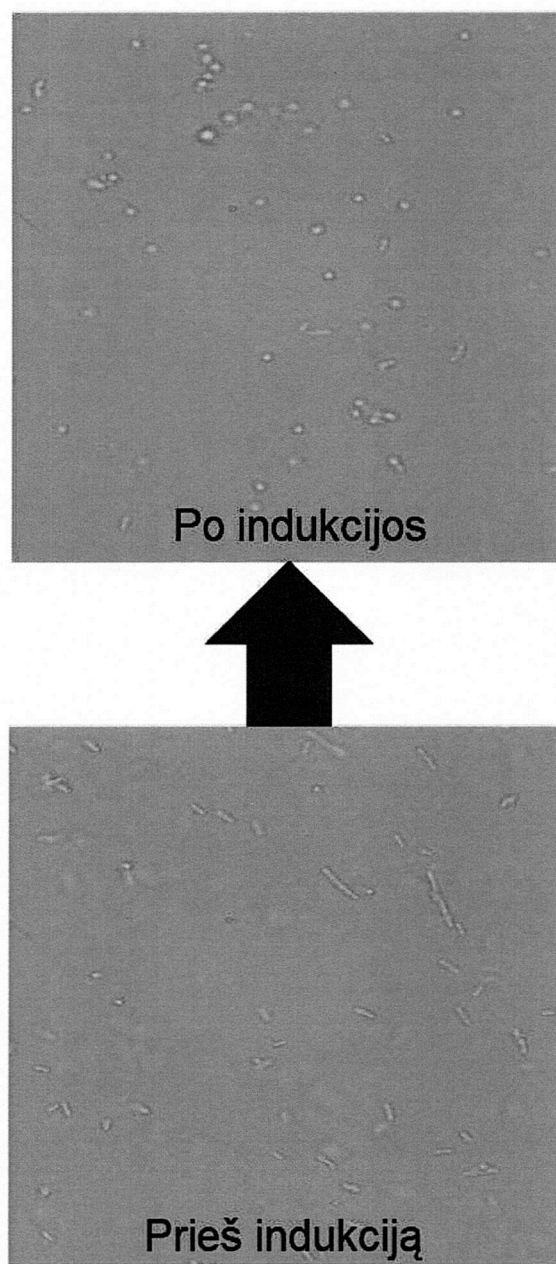
21. Būdas pagal bet kurį iš ankstesnių punktų, b e s i s k i r i a n t i s tuo, kad fermentavimas arba kultivavimas apima pirmosios temperatūros pakeitimą į antrąją temperatūrą, pasirinktinai kur antroji temperatūra yra intervale nuo 25 °C iki 36 °C, o pirmoji temperatūra yra intervale nuo 36,8 °C iki 37,2 °C.

22. Rekombinantinis baltymas, pagamintas būdu pagal bet kurį iš 1-21 punktų.

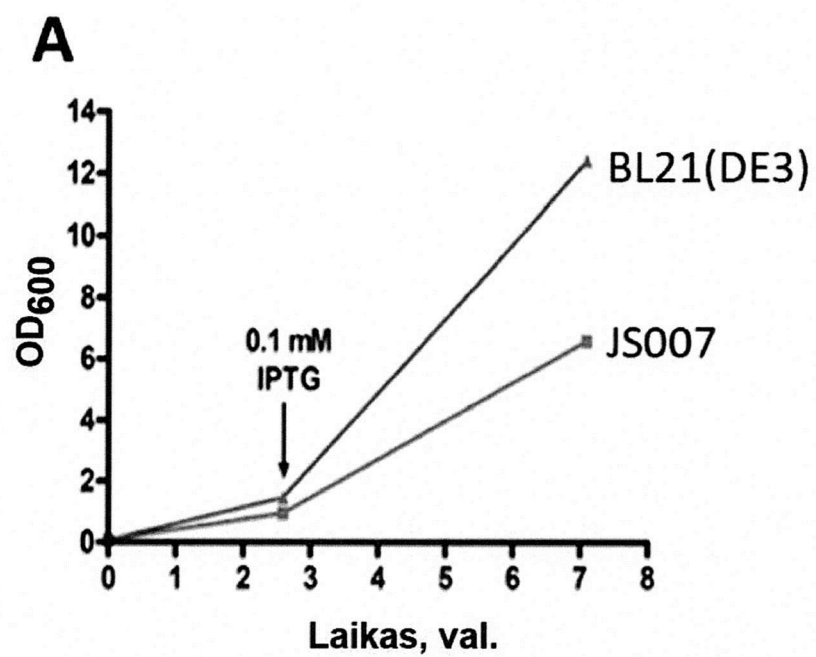
A

Pav. 1A

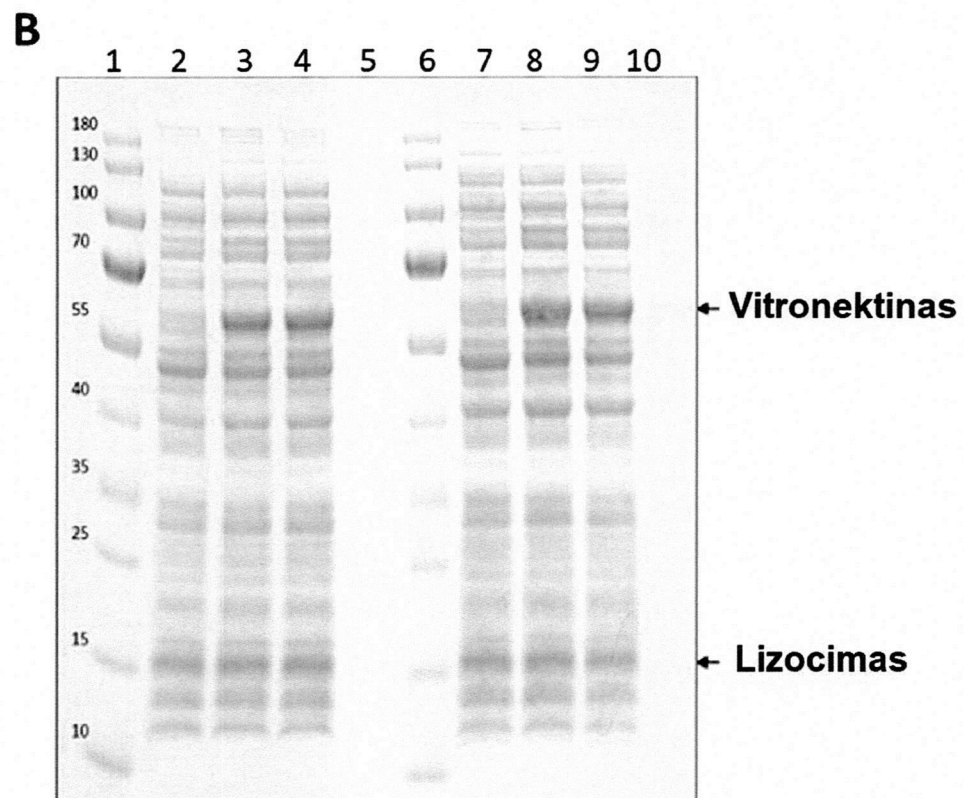




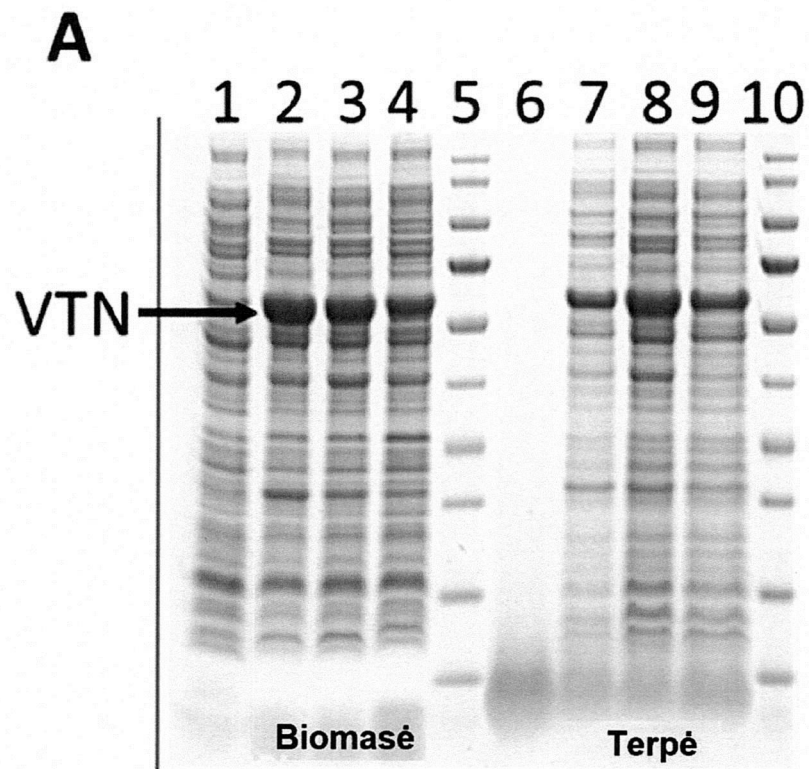
Pav. 2

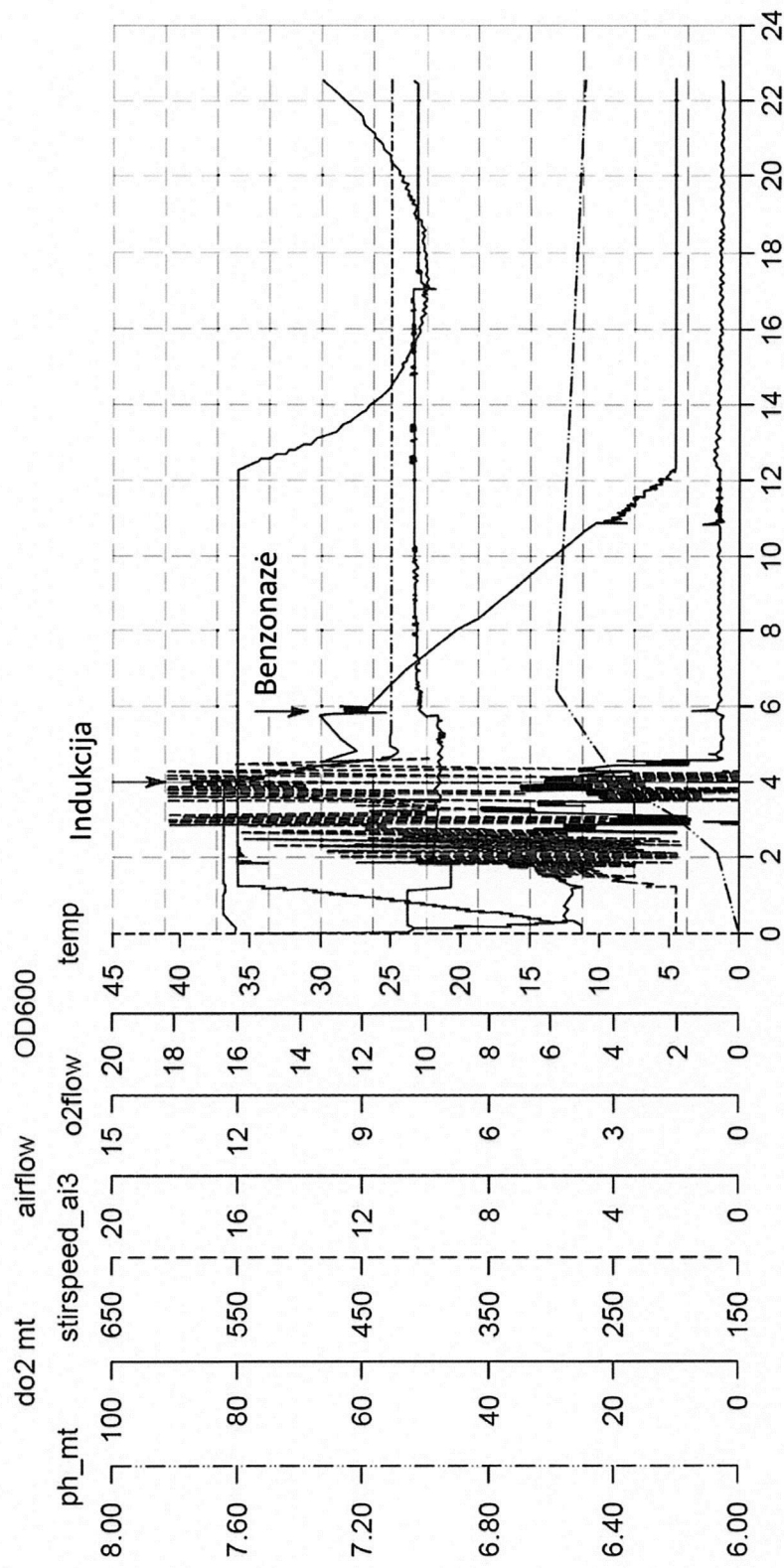


Pav. 3A

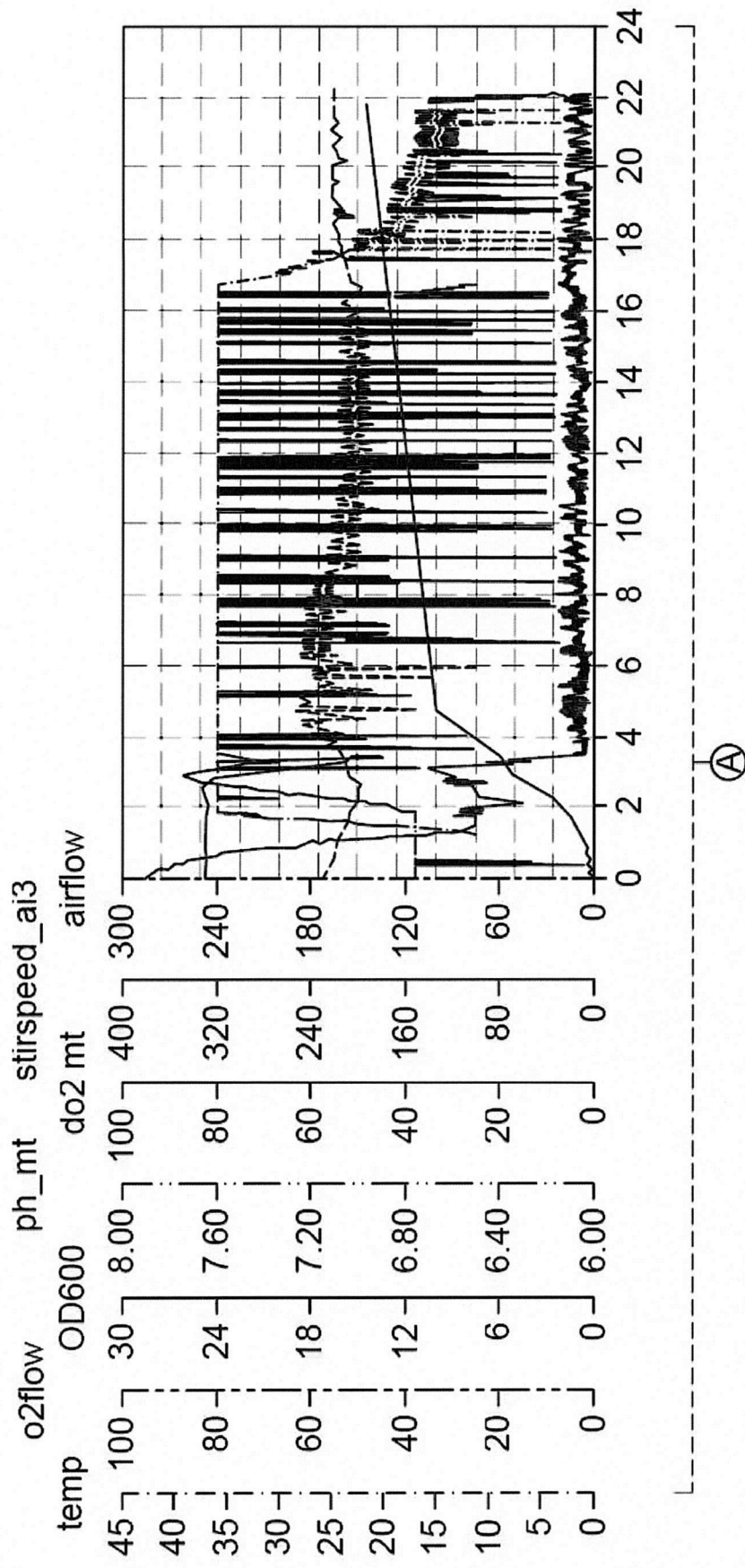


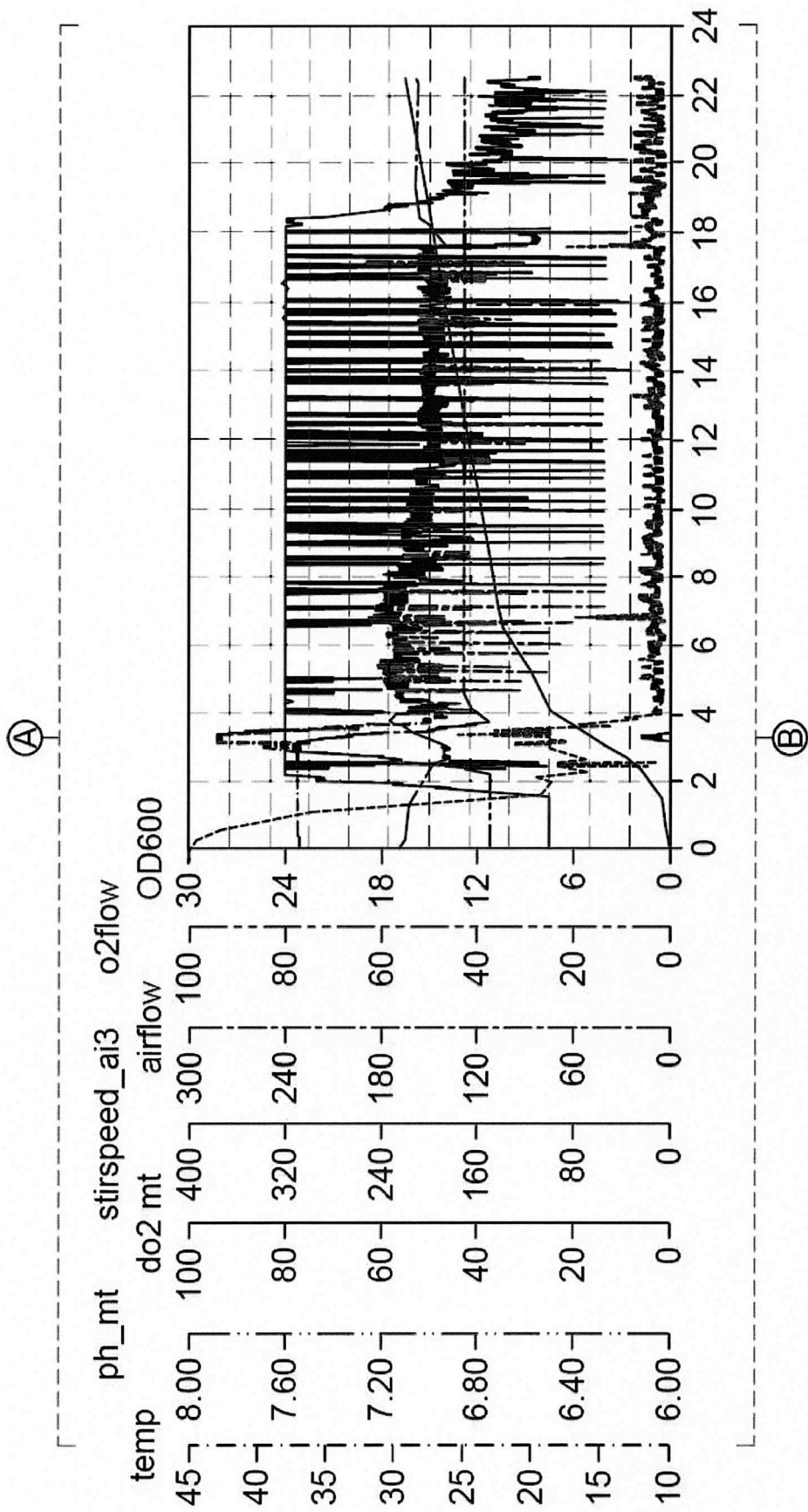
Pav. 3B





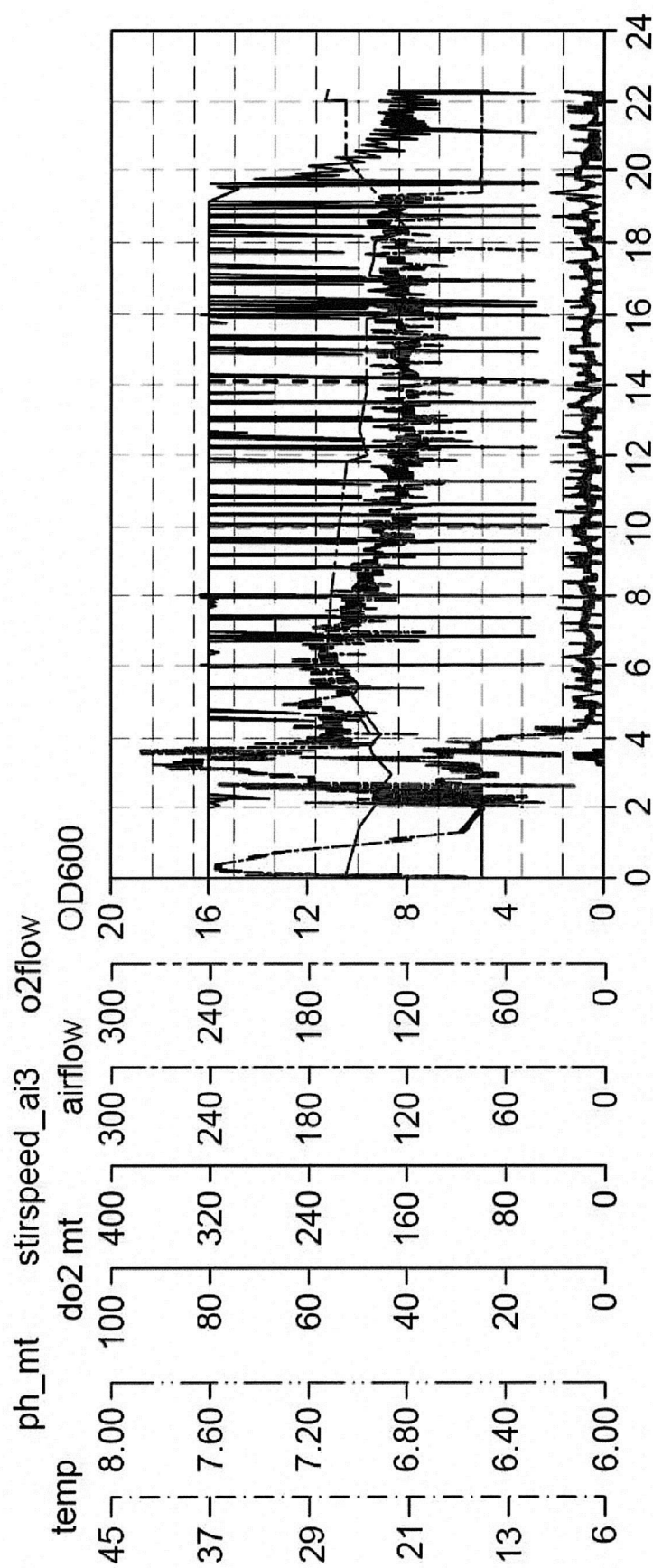
Pav. 4B



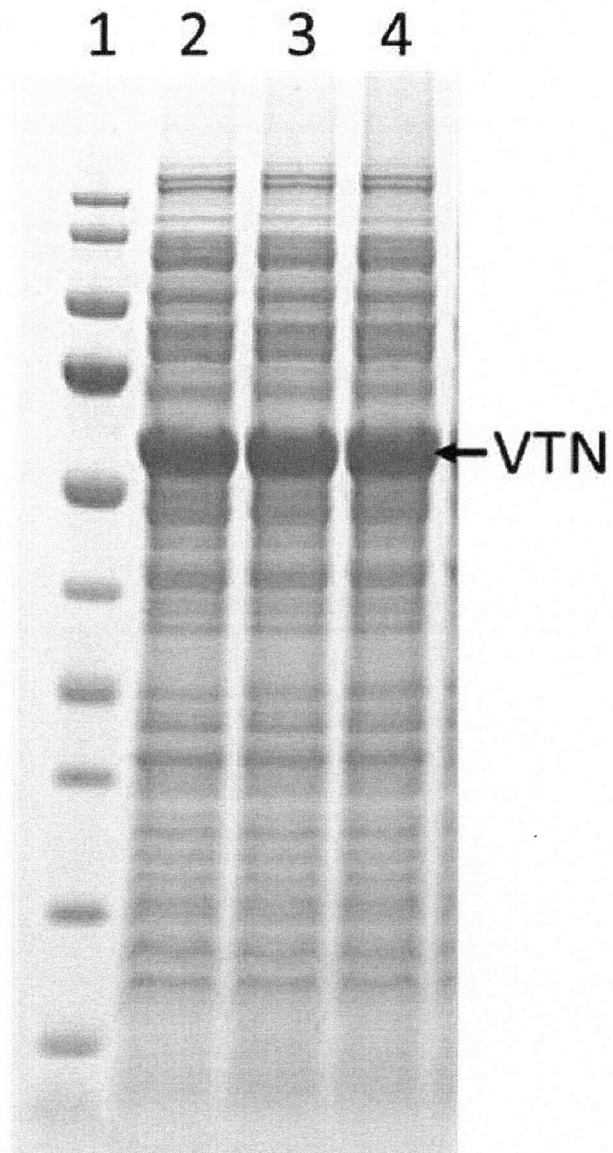


Pav. 5A (tęsinys)

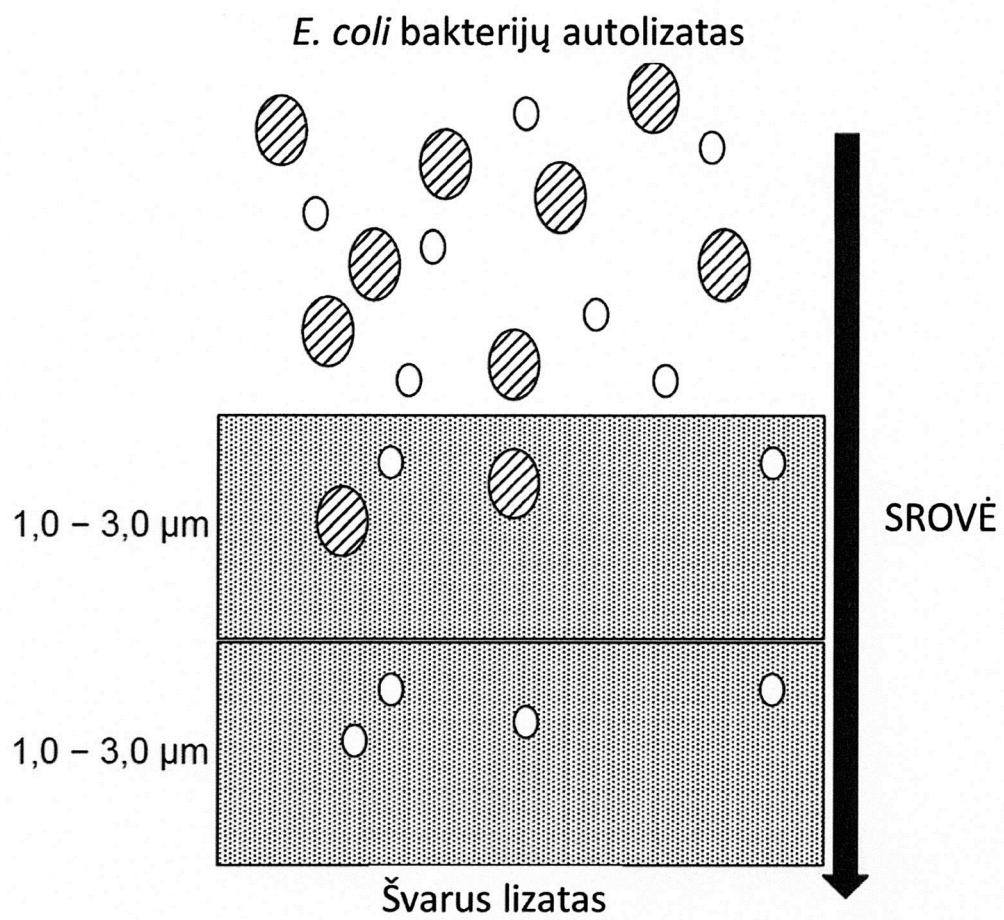
B



Pav. 5A (tęsinys)

B

Pav. 5B



Pav. 6