

Z výzkumu a praxe

VPLYV KYSLÍKA NA KONTINUÁLNU FERMENTÁCIU MLADINY IMOBILIZOVANÝMI KVASINKAMI

ZOLTÁN DÖMÉNY, DANIELA ŠMOGROVIČOVÁ, ERNEST ŠTURDÍK, PETER GEMEINER *, JAROSLAVA PÁTKOVÁ, Katedra biochemickej technológie, Chemickotechnologická fakulta, Slovenská technická univerzita, Bratislava. * Chemický ústav, Slovenská akadémia vied, Bratislava

Kľúčové slová: pivo, fermentácia, immobilizované kvasinky, etanol, kyslík.

1. ÚVOD

Pri klasickej technológii výroby piva kvasenie spolu s dozrievaním môže trvať aj 90 dní. Modernizáciou výroby a prechodom pivovarov na jednofázové kvasenie v cylindrokónických tankoch sa kvasný proces skrátil na 18 dní. Pri klasickej technológii je mladina prevzdušňovaná sterilným vzduchom na koncentráciu kyslíka 5–7 mg na 1 liter mladiny. Táto koncentrácia sa osvedčila aj pri kvasnom procese v cylindrokónických tankoch. Trhové hospodárstvo a konkurenčný boj vyvoláva nátlak na zvýšenie ekonomiky výroby. Jednou z možností je aj kontinualizácia kvasného procesu, ktoréj zavedenie je už dlhodobou snahou v pivovarníckom výskume i praxi. K rozvoju tejto problematiky prispieva i naša práca.

2. LITERÁRNY PREHĽAD

Jeden z prvých v praxi aplikovaných kontinuálnych systémov bol Welhovarov na Novom Zélande [1]. Pri kontinuálnych procesoch rýchlosť prietoku substrátu a odvádzania produktu je limitovaná hodnotou kritickej zriedovacej rýchlosťi. Zabrániť vyplavovaniu biomasy môžeme použitím immobilizačnej techniky biomasy. Pri aplikácii immobilizovaných kvasinek v kvasnom procese výroby piva musíme mať na zreteli požiadavky na finálny produkt. Vyrobene pivo musí mať porovnatelné analytickej a senzorické vlastnosti s pivom vyrobeným klasickou technológiou. Poledníková a kol. [2] vyrábali 10% pivo pomocou kvasinek immobilizovaných do alginátu vápenatého za 7 dní. Okrem alginátu vápenatého, ktorý je najznámejší immobilizačný materiál v laboratórnom merítiku, sú využívané aj iné nosiče. Linko a Krnlof [3] vo svojej práci porovnávali organoleptické vlastnosti piv vyrobených kontinuálnym kvasením pomocou kvasinek immobilizovaných na DEAE celulózu a do póravitého skla. Tieto nosiče sú oproti alginátovým peletkám výhodnejšie, pretože oxid uhličitý, ktorý vzniká pri kvasení, ich mechanicky nepoškodzuje. Z polysacharidových nosičov má omnoho lepšie mechanické parametre pektát vápenatý [4, 5]. Alginátové a pektátové nosiče boli nami-

testované v náplňovej kolóne aj v „gas-lift“ reaktore [6]. Bolo zistené, že v pivách po hlavnom kvasení pomocou immobilizovaných buniek do alginátu a pektátu nie sú veľké rozdiely, ale typ fermentora ovplyvňuje rýchlosť utilizácie sacharidov a tvorby etanolu. Pri immobilizácii do alginátu a pektátu sú však problémy pri immobilizácii hustejšej suspenzie buniek. K zvýšeniu vitality kvasinek v priebehu etanolovej fermentácie prispieva kyslík [7], ktorý však negatívne ovplyvňuje analytickej a senzorické parametre piva. V systéme paralelne zapojených fermentorov s vnútorným recyklom substrátu pridaný kyslík ovplyvní hlavné profil prchavých zložiek a utilizáciu aminokyselin [8]. Pri porovnávaní piva vyrobeného klasickou technológiou a immobilizovanými bunkami je koncentrácia aromatických látok v prípade immobilizovaných buniek nižšia. Dávkovanie kyslíka v priebehu fermentácie sice znížuje koncentráciu celkových a voľných dusíkatých látok, ale má za následok aj nižšiu produkučiu esterov a zvýšenú tvorbu acetaldehydu a vyšších alkoholov. Je dokázané [9], že bunky, získané z povrchu alginátu, obsahujú nenasýtené mastné kyseliny vo vyššej koncentrácií ako vo vnútri guličiek. Zmenená produkcia chutovo aktívnych zlúčenín je vyvolaná nižšou metabolickej aktivitou buniek a dostupnosť kyslíka sa z tohto dôvodu javí byť kritická tak na vitalitu kvasinek ako aj na profil senzorický aktívnych látok piva. Z tohto dôvodu je potrebné v danom fermentačnom systéme hľadať príslušné vzťahy, umožňujúce dosiahnuť optimálne ekonomickej parametre procesu i kvalitu výsledného produktu, čo bolo i hlavným cieľom našej práce.

3. POPIS EXPERIMENTÁLNEHO PREVEDENIA

Mikroorganizmus

Používali sme zbierkový kmeň *Saccharomyces cerevisiae* W-96 (kvasinky spodného kvasenia). Kvasničné bunky boli pomnožené v kvapalnom médiu obsahujúcom: glukózu 10 g/l; $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 5 g/l; kvasničný autolyzát 3 g/l; KH_2PO_4 2 g/l; $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 1 g/l; CaCl_2 0,1 g/l; NaCl 0,1 g/l; pH bolo upravené na 5,8.

Príprava nosiča

Na immobilizáciu sme používali prírodný materiál polysacharidového typu pektát draselny [6]. Pripravovali sme suspenzie pektátu draselného vyrobeného v Realizačnom oddelení Chemického ústavu SAV [10], kvasničného mlieka a vody. Z uvedených zložiek sme získali viskóznu hmotu, ktorá kvapkaním do roztoku CaCl_2 ($c = 0,1 \text{ mol/l}$) poskytovala guličky. Veľkosť guličiek sme regulovali pomocou prietoku vzduchu cez rúrku s dýzou, cez ktorú sa kvapká viskózna hmota nosiča a kvasiniek. V roztoku chloridu vápenatého dochádza k sol-gel prechodu, výmenou K^+ iónov v pektáte iónmi Ca^{2+} . Tým sa mení rozpustný pektát draselny na nerozpustnú vápenatú soľ. Gélové guličky sme ponechali v roztoku CaCl_2 30 minút a potom sme ich prenesli do fermentora. Vyrobili sme guličky s koncentráciami biomasy 50,5 g na 1 l gélmu. Koncentráciu viazanej biomasy sme stanovili po rozpustení pektátu vo vinane sodno-draselnom. Roztok bol filtrovaný cez odvážený bakteriologický filter, premýty a sušený do konštantnej hmotnosti.

Kultivačné média

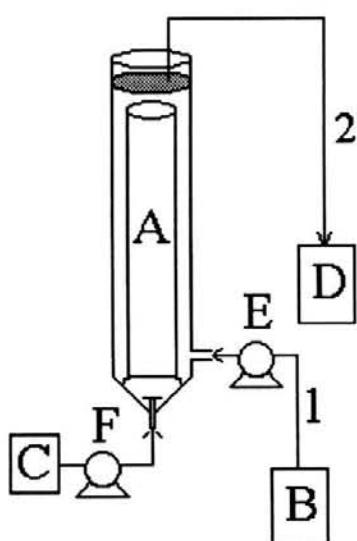
Mladina z Pivovaru CODECON, a.s. Svätý Jur.

Realizovanie pokusu

Fermentácia bola realizovaná v „gas-lift“ reaktore (obr. 1). Pracovný objem fermentora 486 ml. Ako nosný plyn sme používali dusík z tlakovéj bomby, do ktorého sme privádzali kyslík na požadovanú koncentráciu. Koncentrácia kyslíka bola sledovaná pomocou kyslíkovej elektródy, objem biokatalyzátora 100 ml, teplota fermentácie 15 °C.

Analytické stanovenia

Stanovenie celkových polyfenolov podľa EBC, stanovenie celkových dusíkatých látok podľa Kjeldahla, stanovenie bielkovinového dusíka pomocou farbiva Coomassie Brilliant Blue, stanovenie farby podľa EBC, stanovenie horkosti podľa EBC, stanovenie zdanlivého a skutočného extraktu destilačné, stanovenie etanolu a prchavých zložiek plynovou chromatografiou CHROM 5, náplňová kolóna 8% FFAP metóda head-space,



Obr. 1 Schéma fermentácie

A – „gas-lift“ reaktor, B – zásobník mladiny, C – tlakové lahvne na kyslík a oxid uhličitý, D – zásobník produktu, E – peristaltická pumpa, F – kompresor, 1 – tok mladiny, 2 – odvod produktu

stanovenie aminokyselín plynovou chromatografiou CHROM 5, náplňová kolóna fáza SE 30. Analytika podľa Basařové a kol. [11].

4. VÝSLEDKY A DISKÚSIA

Pri práci sme používali „gas-lift“ reaktor, ktorý sme vybrali na základe vlastných poznatkov [6]. Pri rovnakom množstve celko-

vej biomasy vo fermentore bunkami imobilizovanými do pektátu vápenatého sme dosiahli rýchlosť spotreby substrátu (r_s) 5,15 g/l.h, v náplňovej kolóne s perforovanými etážami bola r_s 4,42 g/l.h. Rýchlosť producie etanolu (r_p) bola v „gas-lift“ reaktore 2,21 g/l.h a v náplňovej kolóne s perforovanými etážami 1,91 g/l.h. V „gas-lift“ reaktore sme na výstupe stanovili koncentráciu skvasiteľných sacharidov 8,2 g/l a neskvásiteľných 19,1 g/l. Fermentácia sa dá ešte zefektívniť zvýšením množstva biomasy vo fermentore, čo sa dá dosiahnuť pridaním väčšieho množstva biokatalyzátora pri zachovaní konstantnej koncentrácie biomasy v nosiči, alebo zvyšovaním koncentrácie biomasy v nosiči pri nezmenenom množstve imobilizačného materiálu. Pri použíti hustejšej suspenzie buniek (biomasa nad koncentráciou 50 g/l) sú problémy v procese výroby biokatalyzátora pri pretláčaní cez dýzu, takže prvá varianta je z technického hľadiska reálnejšia.

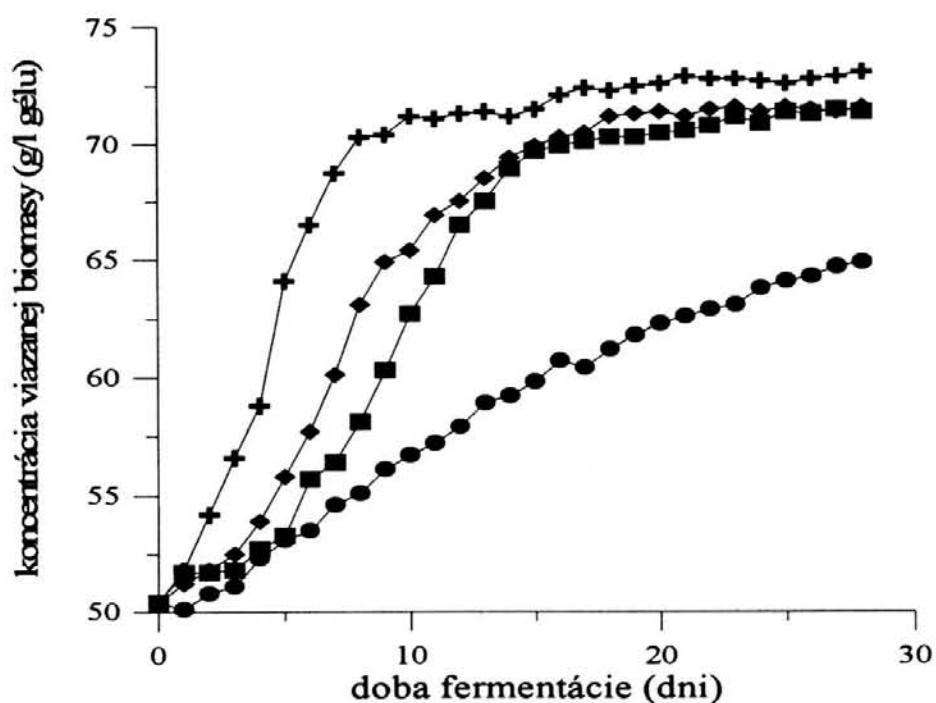
V práci sme sledovali nárast biomasy v pektáte vápenatom pri kontinuálnej fermentácii mladiny v „gas-lift“ reaktore pri rôznych koncentráciach kyslíka v mladine. V 24hodinových intervaloch sme stanovovali obsah viazaných buniek v nosiči po rozpuštaní pektátu vápenatého vo vinane sodnoraselnom a koncentráciu voľnej biomasy v médiu. Pokusy sme realizovali pri štyroch rôznych koncentráciach kyslíka v médiu, a to pri 0, 2, 4 a 6 mg kyslíka na liter mladiny.

Najrýchlejší nárast biomasy v nosiči sme zaznamenali vo fermentore s koncentráciou kyslíka 6 mg/l (obr. 2). Z pôvodnej sušiny 50,4 g na 1 l gélu koncentrácia buniek na-

rástla na 71,3 g/l za 9 dní. Vo fermentore s koncentráciou kyslíka 4 mg/l nárast z pôvodnej hodnoty bol pomalší ako pri 6 mg/l, ale prvých 14 dní bol rýchlejší ako vo fermentore s koncentráciou kyslíka 2 mg/l. Pri fermentáciách s koncentráciou kyslíka 2 a 4 mg/l sme dosiahli sušinu 70 g/l gélu až 14. deň fermentácie. V týchto dvoch prípadoch sušina nedosiahla maximálnu hodnotu koncentrácie 73,2 g/l ani po 28 dňoch fermentácie. Bez prídavku kyslíka bol nárast koncentrácie viazanej biomasy výrazne pomalší a v 28. deň fermentácie dosiahol hodnotu 64,8 g/l nosiča. Koncentrácia kyslíka ovplyvňuje aj koncentráciu voľných kvasiniek v médiu a vzhľadom na to, že ide o miestny fermentor, determinuje aj koncentráciu voľných kvasiniek v produkte. V nultom čase fermentácie koncentrácia voľných buniek vo fermentačnom médiu bola nulová. Táto koncentrácia narástla na 0,2 g sušiny na 1 l pri prvom odberu vzorky (24h) a táto hodnota bola stála v každom fermentore.

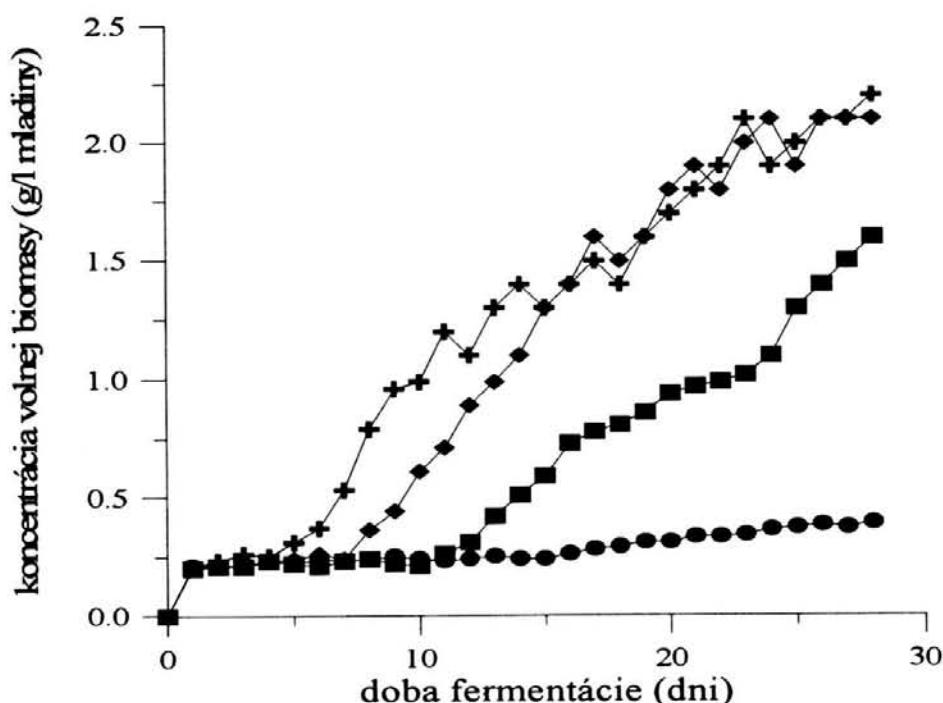
Zmenenú koncentráciu voľnej biomasy sme zaznamenali vo fermentore s koncentráciou kyslíka 6 mg/l až na piaty deň fermentácie. Od tejto pokračoval nárast biomasy (obr. 3) a v 28. deň fermentácie koncentrácia voľnej biomasy bola 2,1 g/l fermentačného média. Podobný nárast sme zaznamenali aj vo fermentore s koncentráciou kyslíka 4 mg/l, avšak zvyšovanie obsahu voľnej biomasy nastalo až v 8. deň fermentácie z hodnoty 0,2 g/l. V tomto prípade na 15. deň už koncentrácia voľných buniek bola prakticky totožná s koncentráciou voľnej biomasy vo fermentore s koncentráciou kyslíka 6 mg/l. Vo fermentore s koncentráciou kyslíka 2 mg/l zmena koncentrácie voľných kvasiniek bola zaznamenaná v 12. deň fermentácie, pričom 28. deň fermentácie dosiahla hodnotu iba 1,51 g/l.

Vo fermentore bez prídavku kyslíka koncentrácia voľných kvasiniek vzrástla z hodnoty 0,2 g/l v priebehu celej fermentácie iba na 0,31 g/l. Prietok substrátu a odtok produktu bol rovnaký v každom fermentore na začiatku fermentácie. Pri prietoku substrátu 12,1 ml/h sme dosiahli koncentráciu sacharidov 28,9 g/l na výstupe z fermentora. Na začiatku fermentácie rýchlosť spotreby substrátu bola 5,34 g/l.h a rýchlosť producie etanolu 2,35 g/l.h. Zvyšovaním množstva biomasy vo fermentore sme zvyšovali aj prietok substrátu a odtok produktu tak, aby koncentrácia sacharidov bola na výstupe v rozmedzí 26–29 g/l. Vo fermentore s koncentráciou kyslíka 6 mg/l sme ustálený stav dosiahli v 10. deň fermentácie pri prietoku substrátu 17,66 ml/h, vo fermentoroch s koncentráciou kyslíka 4 a 2 mg/l až na 15. deň fermentácie, a to pri prietoku 16,94 ml/h. Vo fermentore bez prídavku kyslíka sa do 28. dňa, kedy sme ukončili fermentáciu, nedosiahlo ustálený stav. Prietok substrátu v tomto prípade bol v 28. deň fermentácie 14,52 ml/h. Pri prietokoch v ustálenom stave sme vypočítali rýchlosť spotreby substrátu a rýchlosť producie etanolu, a tiež špecifickú rýchlosť spotreby substrátu a špecifickú rýchlosť producie etanolu.



Obr. 2 Vplyv koncentrácie kyslíka v mladine na koncentráciu biomasy viazanej v pektáte vápenatom počas kontinuálnej fermentácie mladiny v „gas-lift“ reaktore s imobilizovanými kvasinkami *S. cerevisiae*. Počiatočná koncentrácia buniek v nosiči – 50,4 g/l gélu, objem gélu 100 ml. Teplota 15 °C.

Koncentrácia kyslíka (priekom mladiny): ● – 0 mg/l (14,52 ml/h), ■ – 2 mg/l (16,94 ml/h), ◆ – 4 mg/l (16,94 ml/h) a + – 6 mg/l (17,66 ml/h).



Obr. 3 Vplyv koncentrácie kyslíka v mladine na koncentráciu voľnej biomasy počas kontinuálnej fermentácie mladiny v „gas-lift“ reaktore kvasinkami *S. cerevisiae* imobilizovanými v pektáte vápenatom. Počiatok konc. voľných kvasiniek – 0 g/l mladiny, počiatok konc. buniek v nosiči – 50,4 g/l gél, objem gél 100 ml. Teplota 15 °C.

Koncentrácia kyslíka (priektor mladiny): ● – 0 mg/l (14,52 ml/h), ■ – 2 mg/l (16,94 ml/h), ◆ – 4 mg/l (16,94 ml/h) a + – 6 mg/l (17,66 ml/h).

Tab. 1.: Základné charakteristiky kontinuálnej fermentácie mladiny v „gas-lift“ reaktore kvasinkami *S. cerevisiae* imobilizovanými v pektáte vápenatom pri rôznych koncentráciach kyslíka v mladine. Počiatok koncentrácia buniek v nosiči – 50,4 g/l gél, objem gél 100 ml. Teplota 15 °C.

Parameter	Koncentrácia kyslíka			
	0 mg/l	2 mg/l	4 mg/l	6 mg/l
koncentrácia viazanéj biomasy (g/l nosiča)	64,8	70,3	70,4	73,2
priektor substrátu (ml/h)	14,5	16,9	16,9	17,6
rýchlosť spotreby substrátu (g/l.h)	6,804	7,603	7,674	8,052
rýchlosť produkcie etanolu (g/l.h)	2,981	3,308	3,409	3,514
špecifická rýchlosť spotreby substrátu (g/l.h ⁻¹)	0,105	0,108	0,109	0,110
špecifická rýchlosť produkcie etanolu (g/l.h ⁻¹)	0,046	0,047	0,047	0,048

Tab. 2 Hlavné parametre piva pri kontinuálnom kvasení mladiny v „gas-lift“ reaktore kvasinkami *S. cerevisiae* imobilizovanými v pektáte vápenatom. Počiatok koncentrácia buniek v nosiči 50,4 g/l gél, objem gél 100 ml. Teplota 15 °C. Koncentrácia kyslíka (priektor mladiny): 0 mg/l (14,52 ml/h), 2 mg/l (16,94 ml/h), 4 mg/l (16,94 ml/h) a 6 mg/l (17,66 ml/h).

Parameter	Koncentrácia kyslíka			
	0 mg/l	2 mg/l	4 mg/l	6 mg/l
Pôvodný extrakt (w/w, %)	11,5	11,5	11,5	11,5
Skutočný extrakt (w/w, %)	4,61	4,57	4,51	4,48
Alkohol (w/w, %)	3,14	3,11	3,06	2,98
Prekvasenie (%)	59,9	60,2	60,7	61
Farba (jEBC)	13,1	13,4	13,9	14,1
pH	4,12	4,10	4,03	3,98
Horkosf (BU)	18,3	17,9	17,6	17,5
Celkový dusík (mg/100 ml)	92,3	86,4	83,2	81,4
Voľný dusík (mg/100 ml)	33,2	28,4	25,2	21,4
Celkové polyfenoly (mg/l)	19,1	19,4	19,3	19,6

fickú rýchlosť produkcie etanolu vztižnutú na 1 g biomasy. Vypočítané hodnoty sú v tab. 1.

Z tab. 1 vidno, že kyslík ovplyvňuje rýchlosť spotreby substrátu, rýchlosť produkcie etanolu, špecifickú rýchlosť spotreby substrátu a špecifickú rýchlosť produkcie etanolu. Dôležité pritom je, že priektor substrátu sa zvyšoval oproti pôvodnej hodnote 12,1 ml/h. Vo fermentore s koncentráciou kyslíka 6 mg/l o 46%, vo fermentoroch s koncentráciou 2 a 4 mg/l o 40 % a vo fermentore pracujúcim za anaeróbnych podmienok o 20 %.

Koncentrácia kyslíka okrem fermentačných parametrov ovplyvňuje aj kvalitu finálneho produktu. Do tab. 2 sme zhŕnuli výsledky z analýz hlavných komponentov piva. Pôvodný extrakt máme daný ako extrakt mladiny na vstupe fermentora. Ako z tejto tabuľky vidno, koncentrácia kyslíka ovplyvňuje parametre piva. Hmotnostná koncentrácia etanolu v produkte klesá s rastúcou koncentráciou kyslíka vo fermentore. Skutočný extrakt mladého piva má taktiež klesajúcu tendenciu, čo vyvoláva aj zmeny vo vypočítaných hodnotách skutočného prekvasenia. Percentá skutočného prekvasenia narastali so zvyšujúcou sa koncentráciou kyslíka v mladine. Kyslík ovplyvňoval aj farbu piva, ktorá rásťla s koncentráciou kyslíka vo fermentoroch. Zmenené bolo aj pH piva a horkosf. Nárastom koncentrácie kyslíka hodnota týchto parametrov klesala. Najväčšie rozdiely vo vzorkách sú v koncentráciach celkových a voľných dusíkatých látok. Je známe, že pri aplikovaní imobilizovaných kvasiniek pri výrobe piva sú problémy s vyšším obsahom dusíkatých látok vo finálnom produkte. S menším nárastom biomasy je zmenená utilizácia aminokyselin mladiny v priebehu fermentácie. Ako to aj z tab. 2 vidno, koncentrácia voľných a celkových dusíkatých látok s rastúcou koncentráciou kyslíka vo fermentore v mladom pive klesala.

Analyzovali sme koncentráciu aminokyselin v mladine a v mladom pive a výjadrovali sme v percentách utilizácie na koncentráciu aminokyselin v mladine. Takto získané hodnoty sú zhŕnute v tab. 3. Koncentrácia kyslíka vo fermentore neovplyvňuje utilizáciu arginínu, táto aminokyselina je úplne utilizovaná pri každej koncentrácií. S vyšším obsahom kyslíka vo fermentore rastie utilizácia serínu, asparagínu, izoleucínu, leucínu, lizinu, valínu, alanínu, tyrozínu, tryptofánu a histidínu. Iba pri štyroch aminokyselinách, a to treoníne, metioníne, fenylalaníne a glycíne utilizácia klesá. Podobné zmeny v utilizácii aminokyselin stanovil van de Winkel a kol.[8] pri porovnaní fermentačných parametrov piv vo fermentore s vnútorným recyklom substrátu pri anaeróbnom režime a koncentrácií kyslíka vo fermentore 2 mg/l.

V tab. 4 sú koncentrácie senzoricky aktívnych látok v mladom pive. Zvyšovaním koncentrácie kyslíka vo fermentoroch rastie aj koncentrácia diacetylulu v mladom pive. Zvyšuje sa aj pomer koncentrácie vyšších alkoholov k celkovým esterom. Pri anaerób-

Tab. 3 Percentá utilizácie aminokyselin pri kontinuálnom kvasení mladiny v „gas-lift“ reaktore kvasinkami *S. cerevisiae* imobilizovanými v pektáte vápenatom. Počiatočná koncentrácia buniek v nosiči – 50,4 g/l gélu, objem gélu 100 ml. Teplota 15 °C. Koncentrácia kyslíka (prietok mladiny): 0 mg/l (14,52 ml/h), 2 mg/l (16,94 ml/h), 4 mg/l (16,94 ml/h) a 6 mg/l (17,66 ml/h).

Aminokyselina (% utilizácie)	Koncentrácia kyslíka			
	0 mg/l	2 mg/l	4 mg/l	6 mg/l
serín	95	96	99	100
treonín	100	97	89	87
asparagín	92	96	100	100
arginín	100	100	100	100
izoleucín	84	89	94	100
leucín	90	93	96	97
lyzín	97	98	100	100
metionín	100	81	75	67
valín	67	79	89	100
glycín	100	87	81	76
alanín	61	69	73	87
fenylalanín	67	65	61	56
tyrozín	65	74	81	86
tryptofán	61	71	86	91
histidín	49	68	91	100

Tab. 4 Prchavé látky piva pri kontinuálnom kvasení mladiny v „gas-lift“ reaktore kvasinkami *S. cerevisiae* imobilizovanými v pektáte vápenatom. Počiatočná koncentrácia buniek v nosiči – 50,4 g/l gélu, objem gélu 100 ml. Teplota 15 °C. Koncentrácia kyslíka (prietok mladiny): 0 mg/l (14,52 ml/h), 2 mg/l (16,94 ml/h), 4 mg/l (16,94 ml/h) a 6 mg/l (17,66 ml/h).

Prchavé látky (mg/l)	Koncentrácia kyslíka			
	0 mg/l	2 mg/l	4 mg/l	6 mg/l
propanol	7,9	11,4	16,5	27,2
2-metylpropanol	40,3	37,7	31,2	29,4
2 a 3-metylbutanol	61,4	59,8	56,1	54,4
etylformiat	1,9	1,7	1,4	1,3
etylacetát	13,4	13,4	12,6	11,4
etylpropionát	3,2	3,3	3,1	2,9
3-metylbutylacetát	1,4	0,9	0,8	0,8
diacetyl	0,421	0,462	0,475	0,503

nych podmienkach tento pomer bol 5,4:1 pri koncentrácií kyslíka 2 mg/l 5,6:1, pri 4 mg/l a pri 6 mg/l 6,7:1. Zmena koncentrácie týchto senzoricky aktívnych látok bola sledovaná aj v práci van de Winkela a kol. [8], pričom zmena pomeru bola omnoho väčšia u spomínaných autorov. Vo fermentore s koncentráciou kyslíka 2 mg/l bol tento pomer 11:1 a u anaeróbnej fermentácie 2,4:1.

5. ZÁVER

Na základe nami stanovených fermentačných parametrov pri hlavnom kvasení v „gas-lift“ reaktore kyslík privádzaný do prúdu nosného plynu má pozitívny účinok. Vplyv kyslíka je priažnivý aj na ďalšie parametre piva, hlavne na koncentráciu volných a celkových dusíkatých látok. Jeho negatívny vplyv sme zaznamenali pri tvorbe

senzoricky aktívnych látok. Vyvolával vyššiu tvorbu diacetylu a zvyšovanie pomeru koncentrácie vyšších alkoholov a esterov. Treba mať na zreteli, že pivo na výstupe z fermentora obsahuje ešte 8,2 g/l skvasiteľných sacharidov, a preto je nutné ku fermentoru sériovo zapojiť dokvasovací fermentor. Pri dokvasovaní však dochádza aj k odbúraniu diacetylu a zmene koncentrácie senzoricky aktívnych látok. Na základe stanovených výsledkov v začiatnej fáze fermentácie sa oplatí viesť proces pri aerácii až na koncentráciu kyslíka 6 mg/l. Po 10 dňoch po nasýtení nosiča s biomasou už môžeme znižiť aeráciu aj na nižšiu koncentráciu kyslíka. Tento postup bude odskúšaný v priebehu ďalšieho výskumu na poloprevádzkovej úrovni. Práca je súčasťou výsledkov výskumu kontinualizácie fermentácie mladiny na Katedre biochemickej technológie Chemickotechnologickej fakulty Slovenskej technickej univerzity, a slúži na hľadanie optimálneho vedenia hlavného kvasenia v „gas-lift“ fermentore.

Práca bola vypracovaná s podporou Slovenskej grantovej agentúry pre vedu č. 95/195/199 a 2 4149 97.

LITERATÚRA

- [1] HARDWICK, W. A.: Handbook of Brewing, (Marcel Decker Inc.) New York, 1995
- [2] POLEDNÍKOVÁ, M., et al.: Kvasny Prum. **39**, 1993, s. 2.
- [3] LINKO, M., KRONLOF, J.: Proc. Eur. Brew. Conv., 23rd Congress, Lisbon.(1991)
- [4] GEMEINER, P., et al.: Biotechnol. Appl. Biochem. **13**, 1991, s. 335.
- [5] TOMÁŠKA, M., et al.: Biotechnol. Appl. Biochem. **21**, 1995, s. 347.
- [6] ŠMOGROVIČOVÁ, D. et al.: Biotechnol. Techn. **11**, 1997, s. 261.
- [7] HAMAMCI, H., RYU D.D.Y.: App. Microb. Biotech. **28**, 1988, s. 515.
- [8] VAN DE WINKELE, L., et al.: Proc. Eur. Brew. Conv., 24th Congress, Oslo, 1993, s. 307.
- [9] MASSCHELEIN, C. A.: Biotechnology Application in Beverage Production, Cantarelli, G., Lanzarini, G., Eds., 1989, s. 77.
- [10] An.: List of products. Institute of Chemistry, Slovak Academy of Sciences, 1995, s. 18.
- [11] BASÁŘOVÁ a kol.: Pivoarsko – sladařská analytika (Merkanta) Praha, 1992.