

IMOBILIZOVANÉ VÍNNE KVASINKY

FEDOR MALÍK, Fakulta chemickej a potravinárskej technológie, STU Bratislava

Kľúčové slová: bioreaktor, difúzia, fermentácia, imobilizácia, polysacharidové gely, víinne kvasinky

1 ÚVOD

Vstupom chemického inžinierstva do klasických fermentačných výrob pred polstoročím dochádza k formovaniu bioinžinierstva, samostatnej to vednej disciplíny. O dve desaťročia neskôr sa súčasťou bioinžinierskej školy stáva i inžinierstvo enzymové. Významnú úlohu v jeho rozvoji počiatkom sedemdesiatych rokov zohrali systémy s imobilizovanými enzymami a bunkami. Rozvoju tohto vedného odvetvia pomohlo i zistenie, že mnohé vnútrobunkové enzymy nepôsobia v roztoku, ale ako heterogenné katalyzátory viazané na membrány a organely. Vlastnosti týchto systémov sa tak začali sledovať na synteticky pripravených, vo vode neropustných modeloch [1].

Čoraz väčší význam v progresívnych biochemických technológiách nadobúdajú systémy s imobilizovanými bunkami. Ich použitím sa fermentačný proces v mnohých prípadoch stáva efektívnejším. Imobilizáciou buniek sa tvoria častice tisícásobne väčšie ako volné bunky (0,3–3 mm). Sú teda ľahšie separovateľné z roztokov, uľahčuje sa manipulácia s nimi, ich premývanie, skladovanie i transport. Bunky v imobilizovanom stave sú navyše chránené proti náhlym zmenám pH, teploty, i proti mikrobiálnej kontaminácii. K ďalším prednostiam imobilizácie patrí stabilizovanie bunkovej aktivity, možnosť ich regenerácie a opäťovného použitia. Bioreaktory s imobilizovanými bunkami obsahujú vyššiu koncentráciu buniek ako klasické fermentory, takže možno očakávať i vyššiu objemovú reakčnú rýchlosť.

Nevýhodou použitia imobilizovaných biokatalyzátorov je značná nadobúdacia cena nosiča biokatalyzátora. Ak má navyše produkt veľkú mňovú hmotnosť, aktivita katalyzátora je nízka, pretože produkt sa akumuluje v nosiči. Ak je zase značne veľká mňová hmotnosť substrátu, tak je problematická jeho difúzia do nosiča [2].

Imobilizáciu buniek môžeme definovať ako fyzikálne alebo chemické upútanie v určitej definovanej časti nosiča, pričom si tieto zachovávajú žiaducu katalytickú aktivitu. Ako imobilizované systémy môžeme rovnako klasifikovať bunky v agregovanom stave. Znamená to vytvorenie vločiek či peletiek zosietovaním buniek. Väčšina súčasných imobilizovaných systémov sa zakladá na imobilizácii v géloch [3].

Rozvoju imobilizovaných systémov vo vinárstve bránia nedoriešené bioinžinierske, technologické, ekonomicke-

a hygienické aspekty. Medzi nimi hrá dôležitú úlohu výber nosiča imobilizovaných buniek. Nosič akceptovateľný vinárskou praxou musí byť hygienicky nezávadný a chemicky inaktivný (nesmie ovplyvňovať senzorickú skladbu vína). Nesmie mať inhibičný vplyv na víinne kvasinky a nemal by enormne zvyšovať výrobné náklady (cena nosiča, náklady na imobilizáciu). K splneniu týchto podmienok sa najviac približujú prírodné polysacharidové gely [4]. Z nich najpoužívanejší je alginátový gel. Niektorí autori však poukazujú na jeho pomerne nízku stabilitu v agresívnom prostredí vína a na jeho negatívny vplyv na senzorickú skladbu média [5,6]. Tieto signály nemôžu však generalizovať, pretože dnes je na trhu množstvo kvalitných modifikovaných alginátov, ktoré sa líšia svojimi vlastnosťami v závislosti od stupňa purifikácie a zdroja izolácie. Alginát je však pre víno cudzorodou látkou schopnou reagovať s niektorými jeho zložkami, čím dochádza k čiastočnej alebo úplnej deštrukcii gélu.

Ďalším z ponuky nosičov je pektátový gel. Pektát je polysacharid pripravený enzymovou alebo kyslou deesterifikáciou pektínu. Pektát, podobne ako alginát, vytvára s polyvalentnými kationmi gél, čo umožňuje uzavretie vínnych kvasinek do jeho pórov. Z hľadiska chemickej zloženia hroznového muštu a vína je pektát ich prirodzenejšou súčasťou ako alginát [7].

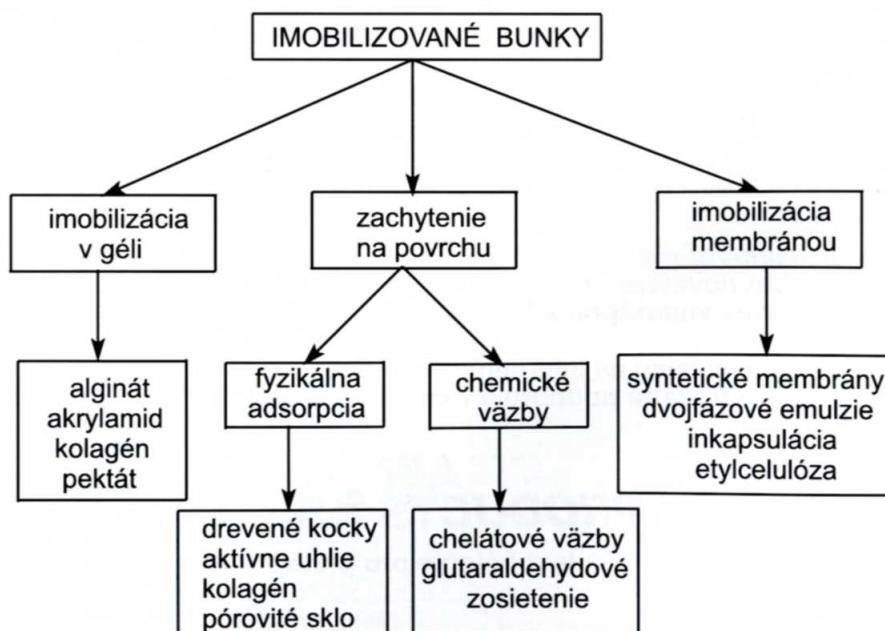
2 SPÔSOBY IMOBILIZÁCIE BUNIEK

Princípy, na základe ktorých do-

chádza k imobilizácii buniek, možno rozdeliť na fyzikálne, chemické a fyzikálno-chemické. Bunky môžu byť viazané k nosiču alebo navzájom. Viazanie enzymov v bunkách môžu sprostredkovať fyzikálne van der Waalsove sily (medzi nepolárnymi molekulami), fyzikálno-chemické polárne interakcie, alebo koordináčné a kovalentné väzby. Vzhľadom na použité imobilizačné techniky môže ísť o imobilizáciu jednotlivých buniek či ich zhľukov, zachytenie buniek v géloch, resp. sieťovej štruktúre vznikajúceho polyméru, enkapsuláciu bunkovej suspenzie, zachytenie buniek iónovými väzbami na povrchu ionomeničov, imobilizáciu buniek na rôznych syntetických i prírodných organických a anorganických materiáloch a vzájomné viazanie buniek bez použitia vo vode neropustného nosiča [8]. Základnú predstavu o metódach imobilizácie buniek prináša obr. 1.

Dnes sú opísané tri spôsoby imobilizácie buniek: imobilizácia buniek bez použitia nosičov neropustných vo vode, metóda fyzikálneho zachytenia buniek v rôznych polymérnych materiáloch a imobilizácia buniek na časticach nosičov neropustných vo vode.

Metóda imobilizácie buniek bez použitia nosičov neropustných vo vode nemá v praktikách enológie využitie. Používa sa predovšetkým na imobilizáciu baktérií a mikroskopických hub pre účely biotransformácie. Je to jednoduchá imobilizačná technika využiteľná pre jednotlivé bunky, pri ktorých sa rýchlosť sedimentácie podstatne nelísi od natív-



Obr. 1. Metódy imobilizácie

ných buniek. Použitie týchto techník je limitované citlivosťou enzýmov na polyfunkčné sietovacie činidlá. Taktô imobilizované bunky sú vo väčšine prípadov neschopné ďalšieho rastu a rozmnožovania [9].

Metóda fyzikálneho zachytania buniek v rôznych polymérnych materiáloch je použiteľná i pri imobilizácii vínnych kvasiniek. Zachytanie buniek v polymérnych materiáloch možno s ohľadom na rôznorodé vlastnosti polymérneho materiálu (predovšetkým rozpustnosť) a mechanizmus imobilizácie zabezpečiť nasledovne:

a) precipitáciou buniek s polymérom nerozpustným vo vode, ale rozpustným v organických rozpúšťadlach (estery a alkylované deriváty celulózy a ďalších polysacharidov),

b) zachytením buniek v géli s jeho následným vytvrdnením za vzniku mriežky, sprostredkovanej niektorými katiónmi (alginát vápenatý, χ -karagénan),

c) zachytením buniek v géloch rozpustných v horúcej vode (agar, želatína),

d) zachytením buniek v polyméri sieťovaného charakteru (pri kopolymerizácii alebo fotosieťovaní),

e) zachytením buniek ich dispergáciou do prírodných materiálov (kolagén),

f) kombináciou fyzikálneho princípu zachytania buniek v géli s chemickou stabilizáciou buniek v mriežke gélu kovalentným sietovaním [10].

Využívanie uvedených imobilizačných techník je limitované difúznymi javmi (vonkajšia a vnútorná difúzia), rastom buniek, ako aj ich čiastočnou autolýzou. Rast buniek zapríčinuje mechanické poškodzovanie pevnosti partíkúl systému. Autolýza natívnych buniek má zase za následok vymývanie enzýmov a tým i pokles rýchlosťi reakcie.

Tretou metódou je imobilizácia buniek na časticach nosičov nerozpustných vo vode. Nosičmi pre imobilizáciu touto cestou sú rôzne prírodné i syntetické anorganické i organické materiály rôznej veľkosti častíc i pórovitosti. Tieto techniky zahŕňajú fyzikálnu sorpciu buniek na nosiči, fyzikálnochemické (iónové, polárne) väzby buniek na nosiči s vlastnosťou ionexu, alebo chemickou, koordinačnou, resp. kovalentnou väzbou buniek na nosič, a to buď bezprostredne, alebo prostredníctvom odalovacích spojok (spacerov) po predchádzajúcej chemickej aktivácii alebo modifikácii nosiča, resp. kombináciou týchto techník. Tieto metódy boli pôvodne určené len na imobilizáciu enzýmov, avšak rozšírením sortimentu polymérov anorganického i organického pôvodu našli uplatnenie aj pri imobilizácii buniek [11].

3 DIFÚZNE JAVY V IMOBILIZOVANOM SYSTÉME

V heterogénnom biokatalytickom

systéme prebiehajú biochemické reakcie na vonkajšom alebo vnútornom povrchu katalyzátora, čo samozrejme závisí od spôsobu imobilizácie buniek. Reagujúci substrát musí prekonávať odpor proti prestupu látky v kvapalnej fáze (vonkajšia difúzia) a odpor proti prestupu látky v pórovitej štruktúre biokatalyzátora – bunky (vnútorná difúzia). Vnútorný katalytický povrch je tvorený povrchom stien pórov, na ktorom sú „zachytené“ enzýmy, ktorí vonkajší povrch je tvorený plochou povrchu geometrického tvaru zrna [12].

Vonkajšiu difúziu možno opísť takto: pri transporte substrátu k povrchu biokatalyzátora dochádza k prestupu látky medzi prúdom reakčného média a povrhom zrna. Úbytok substrátu spôsobený reakciou na fázovom rozhraní má za následok rozdiel koncentrácií v objeme kvapalnej fázy a na fázovom rozhraní ($C_s - C_{sp}$), ktorý je hnacou silou transportu substrátu smerom k fázovému rozhraniu. Hnacia sila tohto transportu závisí od odporu proti prestupu látky.

$$r_k = k_m \cdot a_m (C_s - C_{sp})$$

kde je

k_m – parciálny koeficient prestupu látky v kvapalnej fáze [$m \cdot s^{-1}$],

a_m – špecifický povrch nosiča biokatalyzátora [m^{-1}],

C_s – koncentrácia substrátu v prúde kvapaliny,

C_{sp} – koncentrácia substrátu na povrhu nosiča.

Konkrétne hodnoty k_m sa získavajú zo zistených korelačných vzťahov alebo experimentálne. Korelačné vzťahy sú funkiami medzi bezrozumnými kritériami Sh, Sc, Re a Re_m :

$$Sh = c \cdot Re^a \cdot Sc^b$$

kde a, b, c sú konštanty.

Experimentálne bolo zistené, že hodnota k_m sa mení s difuzitou $D^{2/3}$. To viedlo k vytvoreniu tzv. J_D faktora [13]:

$$J_D = \frac{k_m}{w} \cdot \frac{\mu^{2/3}}{\rho D} = f(Re)$$

kde

k_m – je parciálny koeficient prestupu látky v kvapalnej fáze [$m \cdot s^{-1}$],

w – rýchlosť prúdenia kvapaliny [$m \cdot s^{-1}$],

μ – dynamická viskozita [$Pa \cdot s$],

ρ – hustota [$kg \cdot m^{-3}$],

D – difúzny koeficient v homogénej fáze [$m^2 \cdot s^{-1}$],

Re – Reynoldsovo číslo.

V praxi sa vyskytujú najčastejšie tri možnosti výpočtu k_m , a to v nehybnej vrstve nosiča, vo fluidizovanej vrstve a v miešanej nádobe [14].

Niekolko poznámok o vnútornej difúzii. Substrát difunduje cez póry nosiča povrchu do vnútra biokatalyzátora. Po

uskutočnení biochemickej reakcie naopak musia molekuly produktu prenikať z vnútorného povrchu nosiča k vonkajšiemu povrchu. Tieto javy sa nazývajú vnútornou difúziou. Hnacou silou vnútornej difúzie sú koncentračné rozdiely vo vnútri biokatalyzátora [15].

Na opis difúzie v polyméroch sa najčastejšie používa kvázihomogénný model časticie [16]. Hustota difúzneho toku zložky (j_i) sa vyjadruje nasledovne:

$$j_i = - D_i \nabla C_i$$

kde

D_i – je efektívny difúzny koeficient zložky v polyméri [$m^2 \cdot s^{-1}$],

C_i – koncentrácia zložky v polyméri vyjadrená podielom hmotnosti zložky a objemu celej heterogénej fázy.

V reaktorovom inžinierstve sa používa model, ktorý vychádza z predstavy, že časticie je tuhý materiál s kanálkmi, v ktorých sa transport látky uskutočňuje molekulovou difúziou [17].

4 CHARAKTERIZÁCIA IMOBILIZOVANÝCH VÍNNYCH KVASINIEK

Preparáty imobilizovaných buniek posudzujeme na základe biochemických, fyzikálnochemických, technologických, ale aj ekonomických kritérií. Základné biochemické kritérium, komplexná aktivita imobilizovaného systému, je dané reakčnou rýchlosťou, účinnosťou konverzie substrátu na produkt, afinitou imobilizovaných buniek k substrátu, stupňom inhibície enzymových aktivít substrátmí alebo reakčnými produktmi (Michaelisova konštanta, typ inhibície atď.) [18, 19, 20]. Dôležitými fyzikálnochemickými kritériami sú optimálna „pracovná“ hodnota pH, stabilita enzymovej aktivity v závislosti od pH a teploty a napokon aj vplyv difúzie na reakčnú rýchlosť. Technologické a ekonomicke kritériá zahŕňajú zložitosť operácií pri príprave imobilizovaného biokatalyzátora, výtažok imobilizácie, stabilitu počas skladovania, možnosť použitia v rôznych typoch reaktorov, náklady na suroviny a zariadenia [21].

Na rýchlosť reakcie katalyzovanej imobilizovanými bunkami negatívne vplývajú povrchové bunkové štruktúry (bunková stena, plazmatická membrána). Preto sa v niektorých prípadoch, vynímajúc enologické pracovné postupy, odporúča tieto štruktúry čiastočne odstraňovať lýzou bunkových stien, prípadne permeabilizáciou. Hladina intracelulárnych enzymov je ovplyvňovaná faktormi, ktoré majú vplyv na vnútrobunkovú hladinu celkových proteinov. Preto imobilizácia buniek je na rozdiel od imobilizácie enzymov „zaťažená“ aj viazaním balastných bunkových komponentov. Je potom zrejmé, že špecifická aktívita imobilizovaného bunkového pre-

parátu, vzťahovaná na hmotnosnú jednotku imobilizovaného katalyzátora, býva podstatne nižšia. Istou nevýhodou preparátu imobilizovaných buniek je i pretrvávanie reprodukčnej schopnosti buniek po ich imobilizácii [1].

Pre každý typ buniek, bunky vínnych kvasiniek nevynímajúc, je potrebné voliť takú imobilizačnú techniku, ktorá nepoškodzuje ich biotransformačnú aktivitu [22]. Nie vždy sa však toto odporúčanie vedome či nevedome rešpektuje v metódach laboratórnych i prevádzkových techník. Vďaka bioinžinierskym poznatkom je kinetika difúznych javov imobilizovaných kvasiniek viac-menej preštudovaná, neznamená to však, že je objasnená. Dôsledné štúdium vonkajšej i vnútornej difúzie sťahuje napríklad nerovnomerná distribúcia buniek v peletke systému. Pri povrchu peletky je oveľa vyššia koncentrácia buniek ako v jej strede. Zoslabuje to difúziu živín k bunkám v strede peletky a naopak, zvyšuje to inhibičný vplyv etanolu, ktorý sa prechadne hromadi vo vnútri peletky. Imobilizácia mikroorganizmov môže navyše vplývať i na „vnútornú“ mechaniku fungovania bunky (zmena permeability, replikácia DNA atď.) [23].

Úvahy enologickej moderny „kockujú“ i s možnosťou uplatnenia bioreaktorov s nehybnou vrstvou imobilizovaných buniek. Ich aplikácia v anaeróbnych alkoholových fermentáciách prináša rad výhod – toxicita etanolu sa minimalizuje a oxid uhličitý sa z prostredia razantne uvolňuje [24]. Dnešné vinárske aplikácie dávajú skôr prednosť uplatneniu takých imobilizovaných systémov, v ktorých počiatočná koncentrácia buniek nie je veryšoká. Vzhľadom na nízku koncentráciu kyslíka vo vnútri jednotlivých častíc imo-

bilizovaného systému nedochádza k enormnému pomnoženiu biomasy, napriek tomu bunky sa ponechávajú rásť priamo *in situ* v géloch.

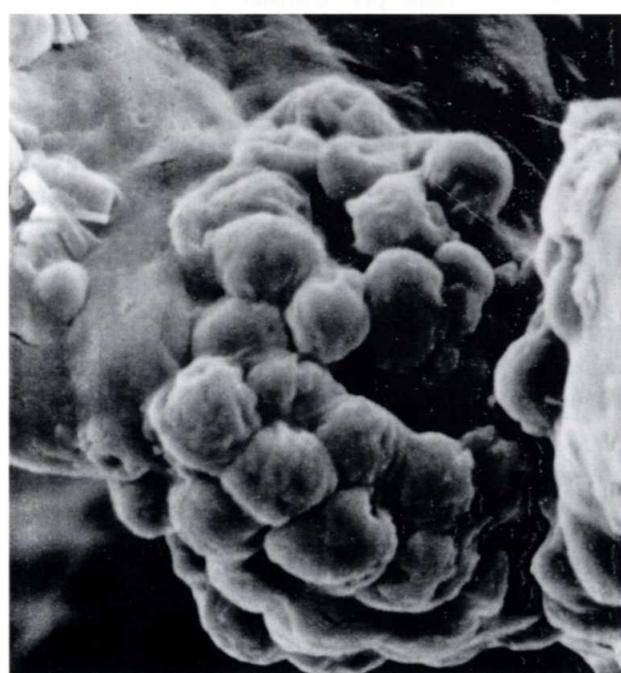
Systémy imobilizovaných vínnych kvasiniek zabezpečia efektívnejšiu konverziu substrátu a tým aj vyššie výtažky etanolu. Pri použití imobilizovaných kvasiniek *S. cerevisiae* (alginátové peletky priemeru 2 mm, 2.10⁹ buniek.ml⁻¹ gél) sa dosiahla špecifická produkcia etanolu 0,6 g.g⁻¹ buniek.h⁻¹, zatiaľ čo voľné bunky charakterizoval údaj 0,4 g.g⁻¹ buniek.h⁻¹ [23]. Rýchlosť fermentácie navyše zvyšuje menší priemer peletiek. Ďalšou pozoruhodnou vlastnosťou systému imobilizovaných kvasiniek je „ochrana“ bunky pred toxickými vlastnosťami etanolu.

Imobilizáciu vínnych kvasiniek dochádza i k zmenám koncentrácií vedľajších produktov alkoholovej fermentácie [25]. Upútané bunky v porovnaní s volnými produkujú vyššie koncentrácie glycerolu a vyšších alkoholov, avšak menej acetaldehydu. Vyššia produkcia propanolu a izoamylalkoholu je spôsobená pravdepodobne tým, že imobilizovaná bunka je schopná vo väčšom rozsahu asimilovať aminokyseliny hroznového muštu a vína. Zniženú akumuláciu acetaldehydu si možno vysvetliť tým, že v imobilizovanom systéme dochádza k zvýšenej tvorbe redukovaného koenzýmu. Hahn-Hargerdahl [26] zdôvodňuje tieto anomálie zvýšenou aktivitou vody nachádzajúcej sa vo vnútri gélovej matrice.

Upútanie vínnych kvasiniek viedie i k zmenám chemického zloženia kvasiniek samotných. Imobilizované bunky obsahujú 48 h po imobilizácii zvýšené koncentrácie glykogénu, glukánu, manánu i trehalózy [27,28]. Koncentrácie týchto rezervných látok však po niekoľkých dňoch „práce“ imobilizovaného systému signifikantne klesajú. Na potvrdenie prvých zistení, že imobilizáciu *S. cerevisiae* sa zvyšuje i koncentrácia DNA, bude potrebné urobiť ďalšie experimentálne pozorovania.

LITERATÚRA

- [1] ZEMEK, J., VOJTIŠEK, V.: Immobilized cells. In: Enzyme engineering immobilized biosystems. Ed. P. Gemeiner. Alfa/Ellis Harwood, 1992, s. 198
- [2] BÁLEŠ, V. : Chem. Prum. **37**, 1987, s. 320
- [3] GEMEINER, P. et al.: Enzymové inžinierstvo. Alfa, Bratislava, 1987
- [4] KRÁSNY, Š., MALÍK, F., NAHÁLKA, J. Vinohrad **31**, 1993, s. 6
- [5] KRÁSNY, Š., MALÍK, F., MINÁRIK, E.: Wein-Wiss. **47**, 1992, s. 53
- [6] MAGYAR, I., PANYIK, I.: Am. J. Enol. Viticul. **40**, 1989, s. 233
- [7] MALÍK, F.: Čisté kultúry vínnych kvasiniek v stratégii enologickej moderny. Doktorská dizertačná práca. CHTF STU Bratislava, 1997
- [8] JIRKÚ, V.: Immobilisierte Biosysteme. In: Biotechnologie. Eds. H. Weide, J. Páca und W.A. Knorre. VEB Gustav Fischer Verlag, 1987, s. 114
- [9] COLOWICK, S.P., KAPLAN, N.O.: Immobilized Enzymes ans Cells. In: Methods in Enzymology. Ed. K. Mosbach. Academic Press, New York, 1986
- [10] KLEIN, J., VORLOP, K.D.: Immobilization of whole cells. In: Biotechnology Focus 1. Fundamentals. Applications. Information. Eds. R.K. Finn and P. Práve. Hanser Publishers, Mnchen, 1988, s. 325
- [11] TAMPION, J., TAMPION, M. D.: Immobilized cells: principles and applications. Cambridge University Press, Cambridge, 1987
- [12] BÁLEŠ, V., POLAKOVIČ, M., ŠTEFUCA, V.: Performance of packed bed reactor with immobilised cells. In: Interbiotech '89. Mathematical Modelling in Biotechnology. Eds. A. Blažej and A. Ottová. Elsevier, Amsterdam, 1990
- [13] TREYBAL, R. E.: Mass-transfer operations. Mc Graw-Hill Book Company, New York, 1980, s. 45
- [14] HANNOUN, B. J. M., STEPHANOPOULOS, G.: Biotechnol. Bioeng. **28**, 1986, s. 829
- [15] BÁLEŠ, V., RAJNIAK, P.: Chem. Papers **40**, 1986, s. 329
- [16] CRANK, J.: Mathematics in diffusion. Clarendon Press, Oxford, 1975
- [17] WILLAERT, R. G., BARON, G. V., DE BACKER, L.: Immobilised living cell systems. John Wiley & Sons Ltd, Chichester, 1996, s. 21
- [18] FUKUI, S., TANAKA, A.: Ann. Rev. Microbiol. **36**, 1982, s. 145
- [19] MALÍK, F., et al.: Mitt. Kloster. **40**, 1990, s. 209
- [20] MALÍK, F., et al.: Mitt. Kloster. **41**, 1991, s. 7
- [21] HARTMEIER, W.: Immobilized biocatalysts. Springer Verlag, Berlin, 1988
- [22] JOHANSEN, A., FLINK, J. M.: Biotechnol. Lett. **8**, 1986, s. 121
- [23] DIVIES, CH.: Bioreactor technology and wine fermentation. In: Wine microbiology and biotechnology. Ed. Graham H. Fleet. Harwood Academic Publishers GmbH, Chur, 1993, s. 449
- [24] KARKARE, S. B., DEAN, R. C., VENKATASUBRAMANIAN, K.: Biotechnol. **3**, 1985, s. 247
- [25] LENZI, P.: Elaboration des vins mousseux selon la méthode champenoise par les levures incluses. Thése Université de Bourgogne, 1986
- [26] HAHN-HARGERDAL, B.: Enz. Microb. Technol. **8**, 1986, s. 322
- [27] DORAN, P., BAILEY, J. E., 1986: Biotechnol. Bioeng. **28**, 1986, s. 73
- [28] SIMON, J. P., et al.: Proc. Eur. Brew. Conv. **4**, 1989, s. 62



Imobilizované vínne kvasinky, zväčšenie 3000x. (Foto Dr. J. Kozánková)

Lektoroval Doc. Ing. E. Minárik, DrSc.
Do redakce došlo 12. 7. 2001

Malík, F.: Imobilizované vínne kvasinky.
Kvasny Prum. 47, 2001, č. 9, s. 242–246.

Práca poukazuje na možnosti použitia imobilizovaných systémov vo vinárstve. Charakterizujú sa v nej spôsoby imobilizácie buniek a osvetľujú sa zákonitosti difúznych javov v imobilizovanom systéme. Imobilizované vínne kvasinky sa posudzujú komplexne z pohľadu biochemických, fyzikálnochemických, technologických, ale aj ekonomických kritérií. Enologická moderna uvažuje dnes i s možnosťami uplatnenia bioreaktorov s nehybnou vrstvou imobilizovaných kvasiniek.

Malík, F.: Immobilized Wine Yeast. Kvasny Prum. 47, 2001, No. 9, p. 242–246.

The paper advertises to the possibilities of the use of immobilized systems in viniculture. It describes methods of cell immobilization and elucidates patterns of the diffusion effects in the immobilized system. The immobilized wine

yeast are viewed in a complex way from the aspect of biochemical, physicochemical, technological and even economical criterions. Today, the oenological modern style counts with the chances of application of biological reactors with fixed bed of immobilized yeast.

Malík, F.: Immobilisierte Weinhefen. Kvasny Prum., 47, 2001, Nr.9, S. 242–246.

Die Arbeit erörtert die Möglichkeiten der Applikation immobilisierter Systeme in der Weinindustrie. In dem Artikel werden die Verfahren der Immobilisierung der Zellen charakterisiert und die Gesetzmöglichkeiten der Diffusionsercheinungen in immunisierten System erklärt. Die immobilisierten Weinhefen werden in komplexer Weise nicht nur aus dem biochemischen, physikalisch-chemischen und technologischen, sondern auch nach den ökonomischen Kriterien beurteilt. Die oenologische Moderne bringt gegenwärtig auch die Möglichkeit der Anwendung von Bioreaktoren mit einer unbeweglichen Schicht immobilisierter Hefen in Erwägung.

Малик, Ф.: Иммобилизованные винные дрожжи. Kvasny Prum. 47, 2001, № 9, стр. 242–246.

В работе указаны возможности использования иммобилизованных систем в виноделии. Дается характеристика способов иммобилизации клеток и объясняются закономерности диффузных явлений в иммобилизованной системе. Иммобилизованные винные дрожжи обсуждаются не только с точки зрения биохимической, физико-химической, технологической, но и экономических критериев. Современное виноделие занимается возможностью использования биореакторов с неподвижным слоем иммобилизованных дрожжей.