

Enzýmová hydrolyza proteínov

JAROSLAV ZEMANOVÍČ—JARMILA SILLOVÁ—DAGMAR ŠTOLFOVÁ

Súhrn. Urobila sa enzýmová hydrolyza kazeínu, kukuričného gluténu, sójového izolátu, proteinov sŕvátky za prítomnosti proteináz trypsinu a Alkalase v pH-state pri 50°C a pH 8,0. Pri hydrolyze kazeínu sa menil pomer uvoľneného tyrozínu k celkovým uvoľneným aminokyselinám v závislosti od pH a času hydrolyzy. Pri vyššom pH štiepenie peptídových väzieb prebiehalo prednosne za vzniku peptídov a s nižšou tvorbou voľných aminokyselin. Z rôznych substrátorov sa najrýchlejšie hydrolyzovali proteíny sŕvátky. V rôznych hydrolyzátoch mali dominantné zastúpenie histidín, tyrozín + fenyłalanín a leucín.

Teoretická časť

Hoci proteinázy patria medzi enzymy, ktoré sú vyrábané v najväčšom meradle, v potravinárskom priemysle sa zatiaľ používajú iba málo.

Enzýmová hydrolyza rôznych proteínov pozostáva z hydrolyzy určitých peptídových väzieb, pričom vznikajú rôzne peptidy a voľné aminokyseliny. Tento proces sprevádzajú zmeny fyzikálnych, fyzikálno-chemických a iných funkčných vlastností príslušného proteínu. Prejavuje sa to v zmene viskozity roztoku, chuti, rozpustnosti a povrchovoaktívnych vlastností proteínu [15].

Prehľad všetkých aspektov enzýmovej hydrolyzy proteínov zhrnul Adler-Nissen [1].

Najviac sa enzýmová hydrolyza proteínov využíva pri výrobe mliečnych produktov, pričom sa predovšetkým hydrolyzuje kazeín. Kazeín nie je definovaný proteín, najväčší podiel tvorí α_{S1} - β - a κ -kazeín. Tieto sa výrazne líšia primárnu a sekundárnu štruktúrou [14]. Na základe tejto skutočnosti je správnejšie skúmať enzýmovú hydrolyzu týchto definovaných proteínov [2—5].

Ing. Jaroslav Zemanovič, CSc., Ing. Jarmila Sillová, Ing. Dagmar Štolfová, Katedra mlieka, tukov a hygieny požívateľín, Chemickotechnologická fakulta STU, Radlinského 9, 812 37 Bratislava.

V uvedených prácach sa pri enzymovej hydrolyze použili α_{S_1} - a β -kazeín a enzymy produkované kmeňmi *Lactobacillus helveticus* a *L. casei*, ako aj chymozín, trypsín a plazmín. α -kazeín sa používa na štiepenie väzby Phe 105—Met 106 [6]. Svoje opodstatnenie má aj skúmanie faktorov ovplyvňujúcich hydrolyzu kazeínu [7, 9, 10], gluténu [8], proteínov repkového [9, 10] a sójového [10] semena.

Významnou zložkou enzymového hydrolyzátu nie sú len voľné aminokyseliny, ale aj peptidy rôznej veľkosti. Na delenie týchto peptidov sa využíva HPLC [4, 5, 11, 12]. Z hľadiska mechanizmu hydrolyzy niektoré peptidy sú koncovými produktami reakcie. Svoj význam tu má aj stupeň fosforylácie proteínov. Na preparačné delenie peptidov z kazeínového hydrolyzátu sa využilo dvojstupňové delenie, pričom po gélovej filtrace sa zaradila afinitná chromatografia s imobilizovaným kovom [13].

Nepríjemnou stránkou enzymovej hydrolyzy je vznik peptidov horkej chuti [16, 17]. Názory na veľkosť horkých peptidov sú rôzne, ale všeobecne sa usudzuje, že príčinou horkej chuti sú hydrofóbne aminokyseliny ako leucín, fenylalanín a prolín.

Nové možnosti pri realizácii enzymovej hydrolyzy poskytuje membránová technológia a membránové reaktory. V priebehu reakcie sa odstraňuje vznikajúci produkt a celý proces možno realizovať ako kontinuálny [5, 18]. Veľkosť molekuly produktu možno regulaovať veľkosťou pórov v membráne. V takomto systéme je stále tá istá proteináza až do jej inaktivácie, čo zvyšuje jej využitie.

Cieľom práce bolo hlbšie preskúmať parametre ovplyvňujúce enzymovú hydrolyzu vybraných proteínov pri použíti preparátov proteináz trypsín a Alcalase.

Materiál a metódy

Na enzymovú hydrolyzu sme použili zdroje proteínov uvedené v tab. 1, ktoré boli v práškovej forme. Čerstvý kukuričný glutén sme získali v Slovenských škrobárňach v Bolerázi. Pri navažovaní substrátov sme zohľadnili skutočný obsah proteínov. h_{tot} slúži na vypočítanie stupňa hydrolyzy (DH) zo spotreby roztoku NaOH, potrebného na neutralizáciu odhydrolyzovaných karboxylových skupín. Ako proteinázy sme použili trypsín (Léčiva, Praha) a Alcalase (Novo Industri, Dánsko).

Roztoky substrátov sme pripravovali rozpúšťaním navážky v 5—10 ml 0,1 mol. l^{-1} NaOH vo vriacom vodnom kúpeli počas 5 minút. Potom sme po zriedení vodou upravili pH na hodnotu 8,0 a doplnili vodou na požadovaný objem.

Postup pri hydrolyze: 20 ml roztoku substrátu, pH 8,0 sme v pH-state za miešania vytemperovali na 50 °C a pridali 5 ml roztoku proteináz. V príslušných časových intervaloch sme odoberali 1 ml vzorky a pridali 1 ml 0,1 mol. l^{-1}

Tabuľka 1. Obsah proteínov v použitých substrátoch
Table 1. Protein content in used substrates

Substrát ¹	h_{tot} [mol. kg ⁻¹]	Proteíny ²	Pôvod
Kazeín ³	8,2	81,8	pripravený zrážaním v kysom prostredí ⁸
Sójový izolát ⁴	7,8	88,3	Purina, Belgicko ⁹
Kukuričný glutén ⁵	9,2	42,0	Škrobárne, Boléráz
Proteíny svätoky ⁶	8,8	40,2	laboratórne pripravené ¹⁰

h_{tot} — počet peptidových väzieb v proteíne v mol. kg⁻¹; Number of peptide bonds in protein as mol kg⁻¹.

* — Kjeldahlova metóda; Kjeldahl method.

1 — Substrate, 2 — Proteins, 3 — Casein, 4 — Soybean protein isolated, 5 — Corn gluten, 6 — Whey proteins, 7 — Origin, 8 — Prepared by precipitation in acid medium, 9 — Purina, Belgium, 10 — Prepared in a laboratory.

NaOH na zastavenie reakcie. Tento roztok sme použili na stanovenie stupňa hydrolýzy DH . Na udržovanie pH 8,0 v pH-state sme používali 0,1 mol. l⁻¹ NaOH.

Na stanovenie stupňa hydrolýzy sme použili 4 metódy. DH_{OH} sme počítali z celkovej spotreby roztoku NaOH v priebehu hydrolýzy [1]. DH_{pep} sme počítali z množstva nerozštiepených peptidových väzieb stanovených biuretovou metódou. DH_{tyr} sme počítali z množstva uvoľneného tyrozínu stanoveného Folínovým činidlom. DH_{AK} sme počítali na základe stanoveného množstva uvoľnených aminokyselín pomocou ninhydrínového činidla [19]. Príslušný DH je podiel stanovenej a pôvodnej hodnoty vyjadrený v %.

Jednotlivé voľné aminokyseliny v hydrolyzáte boli stanovené automatickým analyzátorom aminokyselín AAA 339, výrobca Mikrotechna, Praha.

Výsledky a diskusia

Na hodnotenie enzymovej hydrolýzy 1 % roztoku kazeínu pri rôznom pH za prítomnosti trypsínu sme použili zistené pomery množstva uvoľneného tyrozínu a množstva uvoľnených aminokyselín. Získané výsledky sú v tab. 2. Vyššie zastúpenie tyrozínu v aminokyselinách po 5 minútach hydrolýzy kleslo na hodnoty 0,40—0,47 po 30 minútach hydrolýzy. Najvyšší pomer tyrozínu k aminokyselinám bol pri pH 8,5. Stupeň hydrolýzy stanovené po 30 minútach reakcie poskytli zaujímavé informácie. Množstvo uvoľnených aminokyselín klesalo so stúpajúcim pH. Boli odhydrolyzované 4/5 pôvodného obsahu tyrozínu v kazeíne, čím sa v tomto smere hydrolýza bližila k úplnému vyčerpaniu

Tabuľka 2. Enzýmová hydrolyza 1% kazeínového roztoku pri rôznom pH, trypsin $0,04 \text{ mg} \cdot \text{ml}^{-1}$, teplota 50°C

Table 2. Enzymic hydrolysis of 1% casein solution at various pH, trypsin $0,04 \text{ mg ml}^{-1}$, temperature 50°C

pH	Čas hydrolyzy ¹ [min]					DH_{AK} DH_{Tyr} DH_{Pep} DH_{OH}			
	5	10	15	20	30				
	Tyr/AK								
7,5	0,72	0,57	0,42	0,41	0,40	15,0	81,0	12,3	10,0
8,0	0,80	0,63	0,58	0,52	0,42	13,4	76,0	23,3	13,6
8,5	0,57	0,50	0,51	0,47	0,47	12,0	79,1	30,9	17,7

DH_{AK} — stupeň hydrolyzy počítaný z množstva uvoľnených aminokyselín; Degree of hydrolysis calculated from the amount of released amino acids.

DH_{Tyr} — stupeň hydrolyzy počítaný z množstva uvoľneného tyrozínu; Degree of hydrolysis calculated from the amount of released tyrosine.

DH_{Pep} — stupeň hydrolyzy počítaný z množstva nerozštiepených peptidových väzieb; Degree of hydrolysis calculated from the amount of uncleaved peptide bonds.

DH_{OH} — stupeň hydrolyzy počítaný zo spotreby $0,1 \text{ mol l}^{-1}$ NaOH; Degree of hydrolysis calculated from the consumption of $0,1 \text{ mol l}^{-1}$ NaOH.

Tyr/AK — pomer množstva uvoľneného tyrozínu k množstvu uvoľnených aminokyselin; Ratio of the released tyrosine amount to released amino acid amount.

1 — Hydrolysis time.

substrátu. So stúpajúcim pH stúplo aj množstvo rozštiepených peptidových väzieb, čo znamená zvýšenú tvorbu peptídov na úkor vzniku voľných aminokyselin.

V priebehu enzymovej hydrolyzy rôznych proteínov za prítomnosti proteináz Alkalase a trypsínu sme stanovili uvoľnený tyrozín, uvoľnené aminokyseliny a vypočítali stupne hydrolyzy. Výsledky sú v tab. 3. Pri 1% srívätke s Alkalase a 1% gluténe s trypsínom sa totálne odhydrolyzoval tyrozín. V týchto prípadoch boli aj najvyššie hodnoty DH_{AK} . Vo väčšine prípadov došlo za 120 minút takmer k zastaveniu reakcie hydrolyzy.

Analýzou voľných aminokyselin v hydrolyzáte sme zistili ich vzájomné zastúpenie v %. Výsledky sú v tab. 4. V hydrolyzáte z 2% kazeínu a 1% sójového izolátu pôsobením trypsínu bolo viac ako 69% histidínu a tyrozínu + fenylalanínu. Tyrozín a fenylalanín sa nedali samostatne vyhodnotiť. V hydrolyzáte z kazeínu boli aj vyššie obsahy lizínu — 11,7% a arginínu — 12,7%. V hydrolyzáte z 8% čerstvého gluténu sme zistili pestrejšiu paletu aminokyselin, dominujúce boli tyrozín + fenylalanín, leucín a arginín. Z 8% sójového izolátu za prítomnosti Alkalase získaný hydrolyzát obsahoval ako hlavné aminokyseliny histidín a leucín.

Tabuľka 3. Enzýmová hydrolýza rôznych proteinov, teplota 50 °C, pH 8,0, koncentrácia enzymu 0,5 mg · ml⁻¹

Table 3. Enzymic hydrolysis of different proteins, temperature 50 °C, pH 8,0, enzyme concentration 0,5 mg ml⁻¹

Substrát ¹	Čas hydrolýzy ² [min]							
	30	60	90	120	30	60	90	120
	<i>DH_{Tyr}</i>				<i>DH_{AK}</i>			
Alkalase								
1 % Kazeín ³	—	—	—	—	—	—	—	—
1 % Glutén ⁴	82	83	—	84	13	15	15	15
1 % Sójový izolát ⁶	82	83	84	84	13	16	—	18
1 % Proteíny ⁷ svätoky	100	100	100	100	17	21	22	24
8 % Glutén ⁴	28	30	36	—	3	3	4	5
8 % Glutén čerstvý ⁵	46	52	62	—	9	10	15	—
8 % Sójový izolát ⁶	40	—	49	53	6	7	8	10
Trypsín								
1 % Kazeín ³	74	80	—	—	15	19	—	—
1 % Glutén ⁴	95	96	98	99	24	27	29	31
8 % Glutén ⁴	39	43	43	—	7	10	10	—
8 % Glutén čerstvý ⁵	24	38	57	—	3	9	12	—

DH_{Tyr} — stupeň hydrolýzy počítaný z množstva uvoľneného tyrozínu; Degree of hydrolysis calculated from the amount of released tyrosine.

DH_{AK} — stupeň hydrolýzy počítaný z množstva uvoľnených aminokyselín; Degree of hydrolysis calculated from the amount of released amino acids.

1 — Substrate, 2 — Hydrolysis time, 3 — Casein, 4 — Gluten, 5 — Gluten fresh, 6 — Soybean protein isolated, 7 — Whey proteins.

Tabuľka 4. Zastúpenie aminokyselín v hydrolyzátoch
Table 4. Distribution of amino acids in hydrolysates

Aminokyselina ¹	Aminokyseliny v hydrolyzátoch ² [%]			
	a	b	c	d
Asp	—	—	—	1,7
Val	2,2	5,0	7,0	9,9
Leu	3,9	—	21,0	24,9
Ile	—	—	6,0	10,0
Phe + Tyr	33,8	46,6	28,0	10,7
Met	—	—	3,0	—
Lys	11,7	3,0	8,0	1,2
Arg	12,7	—	14,0	—
His	35,7	45,4	6,0	41,6
Ostatné ³	—	—	7,0	—

Pokračovanie tab. 4

Continue table 4

- a — 2 % kazeínový roztok, trypsin $0.1 \text{ mg} \cdot \text{ml}^{-1}$, čas hydrolyzy 30 minút; 2 % casein solution, trypsin 0.1 mg ml^{-1} 30 minute hydrolysis time.
b — 1 % roztok sójového izolátu, trypsin $0.5 \text{ mg} \cdot \text{ml}^{-1}$, čas hydrolyzy 90 minút; 1 % solution of isolated soybean protein, trypsin 0.5 mg ml^{-1} , 90 minute hydrolysis time.
c — 8 % roztok čerstvého gluténu, trypsin $0.5 \text{ mg} \cdot \text{ml}^{-1}$, čas hydrolyzy 120 minút; 8 % fresh gluten solution, trypsin 0.8 mg ml^{-1} , 120 minute hydrolysis time.
d — 8 % roztok sójového izolátu, Alcalase $0.5 \text{ mg} \cdot \text{ml}^{-1}$, čas hydrolyzy 120 minút; 8 % solution of isolated soybean protein, Alcalase 0.5 mg ml^{-1} , 120 minute hydrolysis time.
1 — Amino acid, 2 — Amino acids in hydrolysates, 3 — Others.

Literatúra

1. ADLER-NISSEN, J.: Enzymic Hydrolysis of Food Proteins. Amsterdam, Elsevier 1986.
2. PAHKALA, E.—PIHLANTO-LEPPÄLÄ, A.—LAUKKANEN, M.—ANTILA, V., Finnish J. Dairy Sci., 47, 1989, s. 39.
3. PAHKALA, E.—PIHLANTO-LEPPÄLÄ, A.—LAUKKANEN, M.—ANTILA, V., Finnish J. Dairy Sci., 47, 1989, s. 63.
4. LEONIL, J.—MOLLE, D.—MAUBOIS, J. L., Le Lait, 68, 1988, s. 281.
5. VISSER, S.—NOORMAN, H. J.—SLANGER, CH. J.—ROLLEMA, H. S., J. Dairy Sci., 56, 1989, s. 323.
6. DRÖHSE, H. B.—FOLTMANN, B., Biochim. Biophys. Acta, 995, 1989, s. 221.
7. NEDKOV, P.—LILOVA, A.—ČORBANOV, B., Biol. Chem. Hoppe-Seyler, 368, 1987, s. 1321.
8. HARDWICK, J. E.—GLATZ, E. Ch., J. Agric. Food Chem., 37, 1989, s. 1188.
9. SAVOTE, L.—GALIBOIS, I.—PARENT, G.—CHARBONNEAU, R., Nutr. Res., 8, 1988, s. 1319.
10. SAVOIE, L.—PARENT, G., Nutr. Rep. Int., 35, 1987, s. 783.
11. LEMIEUX, L.—AMIOT, J., J. Chromatogr., 473, 1989, s. 189.
12. LEMIEUX, L.—AMIOT, J., J. Chromatogr., 519, 1990, s. 299.
13. GAUTHIER, J.—AMIOT, J.—VIJAYALAKSHMI, M. A., Preparat. Biochem., 20, 1990, s. 23.
14. HOLT, G.—SAWYER, L., Protein Eng., 2, 1988, s. 251.
15. CHOBERT, J.—BERTRAND-HARB, C.—NICOLAS, M., J. Agric. Food Chem., 36, 1988, s. 883.
16. BŘEZINA, P.—CIKÁNEK, D., Mlék. Listy, 14, 1988, s. 55.
17. SOHN, K.—LEE, H., Korean J. Food Sci. Technol., 20, 1988, s. 659.
18. MANNHEIM, A.—CHERYAN, M., J. Food Sci., 55, 1990, s. 381.
19. DAVÍDEK, J. a kol.: Laboratorní příručka analýzy potravin. Praha, SNTL 1977.

Do redakcie došlo 12. 8. 1991

Ферментный гидролиз протеинов

Резюме

Был зделан ферментный гидролиз казеина, кукурузного глютена, соевого выделения, протеинов сыроватки в присудствии протеиназ трипсина и Alcalase в pH-стаде при температуре 50 °C и pH 8,0. При гидролизе казеина менялось взаимоотношение выделенного тирозина к общим свободным аминокислотам в зависимости на pH и времени гидролиза. При высшом pH расщепление пептидных связей проходило преимущественно за возникновления пептидов и пониженном возникновении свободных аминокислот. Из разных субстратов быстрее гидролизировались протеины сыроватки. В разных гидролизатах имели доминирующее представление гистидин, тирозин + фенилаланин и лейцин.

Enzymic hydrolysis of proteins

Summary

Enzymic hydrolysis of casein, corn gluten, isolated soybean proteins, whey proteins was carried out in the presence of trypsin and Alcalase in the pH-stat apparatus, at pH 8.0 and 50 °C. During casein hydrolysis, the ratio free tyrosine : free amino acids was dependent on pH value and hydrolysis time. At higher pH, peptide bonds were preferentially cleaved giving rise to peptides and simultaneously, decrease in free amino acid content was recorded. The whey proteins had the highest rate of hydrolysis from the used proteins. Histidine, tyrosine + phenylalanine and leucine were the predominant amino acids in analysed hydrolysates.