

Stanovenie celulázovej aktivity tabletovým S-testom Celuláza Cx

Ing. VIERA MONCOLOVÁ, Ing. JIŘÍ ZEMEK, CSc., Bioefect, Bratislava

Kľúčové slová: *celuláza, spektrofotometer, tabletový S-test, aktivita*

579.663

ÚVOD

Rôznorodosť celulolytických enzýmov a ich substrátov a nepoznanie substrátovej špecifity týchto enzýmov viedla v minulosti k vzniku početných analytických metód [1, 2]. Všetky celulolytické enzýmy štiepia β -1,4-glukozidické väzby a odlišujú sa

špecifitou k štruktúram obsahujúcim tieto väzby. Plesňové mikroorganizmy vytvárajú tri typy celulolytických enzýmov: endoglukanázu (1,4- β -D-glukan-glukanohydroláza, EC 3.2.1.4), celobiohydrolázu (1,4- β -D-glukan-celobiohydroláza, EC 3.2.1.91) a β -glukozidázu (β -D-glukozid-glukohydroláza, EC 3.2.1.21) [3]. Substrátová špecifita týchto enzýmov je uvedená v tabuľke 1.

Tabuľka 1. Hydrolýza rozličných substrátov celulolytickými enzymami [3].

Enzým	Substrát				
	Kryštalická celulóza	Karboxymetylcelulóza	Amorfna celulóza	Celotraóza	Celobíóza
endoglukanáza celobiohydroláza β -glukozidáza	— + —	+ — —	+ + —	+ + +	— — +

Okrem týchto enzymov existujú zmienky o výskytu stopovej aktivity glukan-glukohydrolázy (1,4- β -D-glukan-glukohydroláza, EC 3.2.1.74) [3]. Enzym odštupeje glukózové zbytky z neredukujúceho konca celulózového retazca. Účinkuje na celulózu nabobtnanú v kyseline fosforečnej, na celooligosacharydy a karboxymetylcelulózu (KMC). Celulolytický systém baktérií je podstatne jednoduchší ako u húb, baktérie produkujú len endoglukanázu a β -glukozidázu [3].

Metódy na stanovenie aktivít celulolytických enzymov sú všeobecne založené na stanovení redukujúcich skupín sacharidov uvoľnených z natívnej formy celulózy alebo z jej modifikácií [4]. Avšak tieto metódy sú nešpecifické pre endo-1,4- β -glukanáz, pretože interferujú s účinkom β -glukanáz pôsobiacich exo-mechanizmom [1,5]. Viskozimetrické [6–8] a nefelometrické [9, 10] metódy sú špecifickejšie, ale nevhodné pre stanovenie nerozpusťných enzymov a pre rutinnú prácu. V tabuľke 2

Tabuľka 2. Metódy stanovenia celulolytických aktivít

Aktivita	Substrát	Stanovená veličina
celková celulolytická	nerozp. kryštalická celulóza bavlna Avicel (mikrokryštalická celulóza) filtračný papier	obsah glukózy
endoglukanázová	karboxymetylcelulóza hydroxyethylcelulóza	zniženie viskozity obsah red. sacharidov
celobiohydrolázová	bavlna Avicel amorfna celulóza	obsah red. sacharidov
β -glukozidázová	celobióza p -nitrofenyl- β -D-glukozid	obsah glukózy obsah p -nitrofenolu

sú uvedené najviac používané metódy stanovenia aktivity celuláz [11].

Stanovenie celulolytických aktivít sa stáva jednoduchším zavedením chromolytických substrátov [12–19]. Metódy využívajúce tieto substráty sú založené na stanovení enzymom uvoľnených rozpustných celulózových fragmentov, obsahujúcich kovalentne viazané farbivo. Východiskové substancie môžu byť buď rozpustné [12, 18, 19] alebo nerozpusťné vo vode [13–17].

V predloženej práci sú prezentované výsledky s rutinným využívaním chromolytického tabletového S-testu Celuláza C_x pri stanovení endo-1,4- β -glukanázy (celulázy C_x).

MATERIÁL A METÓDY

V práci bol použitý zmesný celulolytický preparát (produkčný kmeň Trichoderma viride), ktorý pod názvom „Celuláza“ vyvinul Výskumný ústav potravinárskeho priemyslu, Praha a vyrobený bol v bioprevádzke JRD Petrova Ves (okres Senica). Enzymový preparát bol ponúknutý pre pivovarské účely na zlepšenie filtrovateľnosti piva. Preparát bol v práškovej forme a na stanovenie celulázovej aktivity C_x bol pripravený 0,15 % roztok vo fosfátovom tlmivom roztoku (0,05 mol. l⁻¹; pH 5,0).

Tabletový S-test Celuláza C_x bol dodaný na požiadanie z JZD Agrokombinátu (Agrogén), Slušovice a dodáva ho Bioeffect Lehnice. Tablety obsahovali ako chromolytický substrát hydroxyethylcelulózu. Enzymová reakcia s S-testom Celuláza C_x sa zastavila príďavkom zastavovacieho roztoku o zložení 10 g uhličitanu sodného v 900 ml destilovanej vody a 100 ml acetónu. K metóde S-test bola použitá referenčná metóda s karboxymetylcelulózou (15 mg. ml⁻¹) ako substrátom rozpusteným za tepla vo fosfátovom tlmivom roztoku (0,05 mol. l⁻¹; pH 5,0). Reakčná zmes bola inkubovaná pri 30 °C počas 15 minút a uvoľnené redukujúce sacharidy boli stanovené reakciou s kyselinou 3,5-dinitrosalicylovou (3,5-DNS) [20].

VÝSLEDKY A DISKUSIA

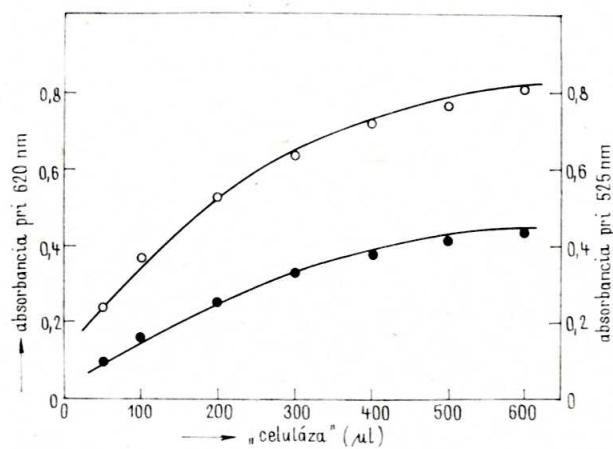
Na stanovenie aktivity celulázy C_x v preparáte „Celuláza“ S-testom Celuláza C_x sme použili nami vypracovaný postup uvedený v tabuľke 3.

Tabuľka 3. Postup stanovenia aktivity celulázy C_x v preparáte „Celuláza“ S-testom Celuláza C_x.

Pokusná vzorka	Slepý pokus
Fosfátový tlmivý roztok (0,05 mol. l ⁻¹ , pH 5,0)	(ml) 0,9
Roztok enzymu (0,15 %)	0,1
Predinkubácia 5 min. pri 30 °C	
Príďavok jednej substrátovej tablety — inkubácia 30 min.	
Príďavok zastavovacieho roztoku	4,0
Roztok enzymu (0,15 %)	0,1
Centrifugácia (3 000 g, 5 min.) alebo filtracia, Whatman No.1 alebo Filtrak No.595	
Zmeranie absorbancie supernatantu alebo filtrátu oproti slepému pokusu pri 620 nm	
Prepočet aktivity enzymového preparátu pomocou kalibračnej krivky (μkat.g⁻¹)	

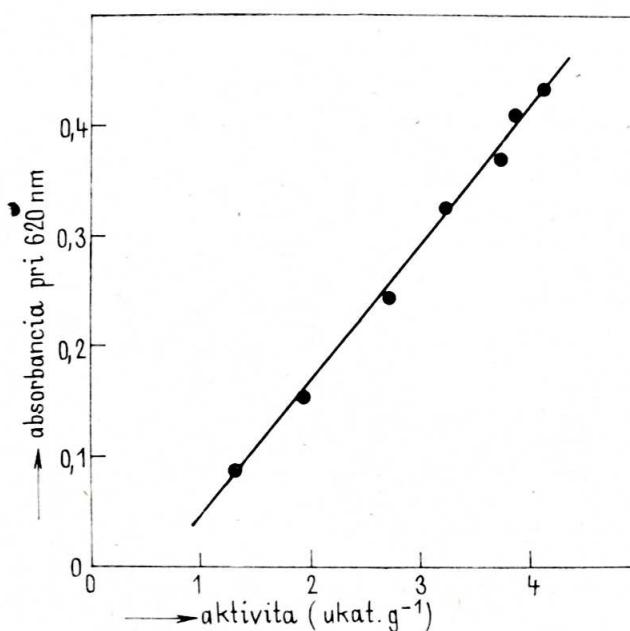
Uvedený postup sme zopakovali pre sedem rôznych príďavkov pôvodného enzymového roztoku tak, aby výsledný objem bol 1 ml. Paralelne boli vykonané pokusy referenčnou metódou — pozri Materiál a metódy, s takými istými riedeniami pôvodného enzymového roztoku. Vzťah medzi hod-

notou nameranej absorbancie a objemom pridaného enzymového preparátu „Celuláza“ pri metóde S-test Celuláza C_x a pri referenčnej metóde s použitím 3,5-DNS kyseliny je uvedený na obr. 1. Pre

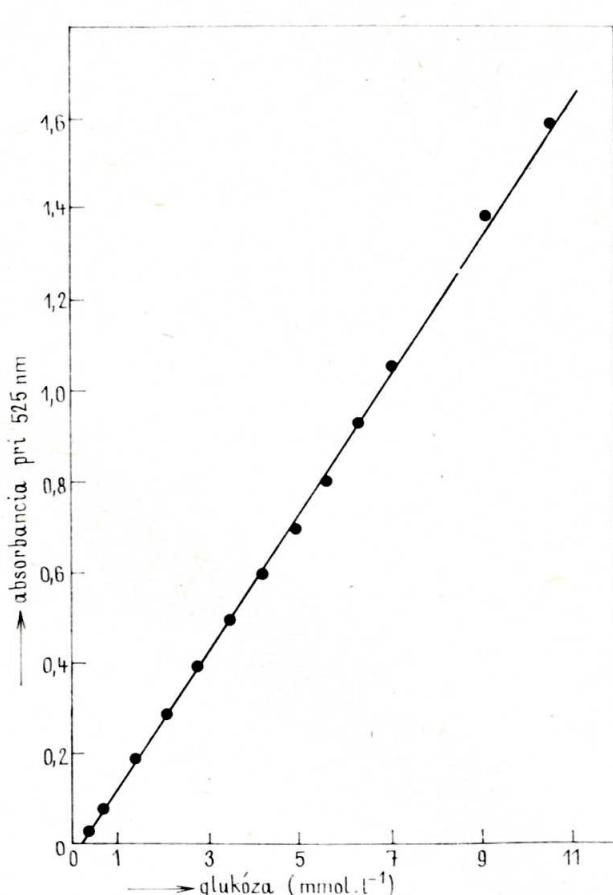


Obr. 1. Vzťah medzi hodnotou absorbancie a objemom pridaného enzymového preparátu „Celuláza“ (0,15% roztok) pri metóde S-test Celuláza C_x (●) a pri referenčnej metóde (○).

referenčnú metódu bola zostrojená kalibračná krivka na D-glukózu a znázornená je na obr. 2. Použitím tejto kalibračnej krivky boli hodnoty absorban-



Obr. 3. Kalibračná krivka $a = f(A_{620})$ na stanovenie aktivity celulázy C_x v preparáte „Celuláza“ (z Trichoderma viride) S-testom Celuláza C_x.



Obr. 2. Kalibračná krivka pre referenčnú metódu s 3,5-DNS kyselinou na D-glukózu.

cie namerané referenčnou metódou premenené na hodnoty uvoľnených redukujúcich sacharidov a tiež boli ďalej prepočítané (zahrnutím zriedovacích pomerov a reakčného času) na hodnoty enzymových aktivít. Vypočítané hodnoty enzymových aktivít v $\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$ boli vynesené do grafu oproti zodpovedajúcim hodnotám absorbancie nameranej pri 620 nm metódou S-test Celuláza C_x, čím bola zostrojená kalibračná krivka pre prepočet absorbancie na aktívitu celulázy C_x (obr. 3). Túto kalibračnú krivku používa výrobca v ďalšom ako súčasť tabletového testu.

Kalibračnú krivku na obr. 3 možno vyjadriť vzťahom:

$$a = k_1 A + k_2,$$

kde a je aktívita celulázy C_x ($\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$) a A je absorbancia pri 620 nm, k_1 a k_2 sú konštanty závislé od spôsobu modifikácie substrátu. Pre substrát použitý v tabletách S-test Celuláza C_x v našom pokuse (obr. 3) $k_1 = 7,936$ a $k_2 = 0,651$.

V tabuľke 4 sú zhrnuté výsledky presnosti stano-

Tabuľka 4. Presnosť stanovenia aktivity celulázy C_x v sérii S-testom Celuláza C_x. Opakovane stanovenie [10] z toho istého roztoku enzymového preparátu „Celuláza“.

Vzorka	Absorban-cia pri 620 m	Aktívita ($\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$)	Priemer. hodnota	Odchýlka od priemeru	Smero-dajná odchýlka	Variánčny koeficient (%)
1	0,225	2,45		0,12		
2	0,218	2,40		0,07		
3	0,216	2,35		0,02		
4	0,203	2,25		-0,08		
5	0,222	2,40		0,07		
6	0,199	2,25		-0,08		
7	0,203	2,25		-0,08		
8	0,209	2,30		-0,03		
9	0,228	2,45		0,12		
10	0,199	2,25	2,33	-0,08	± 0,08	3,6

Hodnoty aktívít boli odčítané z kalibračnej krivky (obr. 3)

venia aktivity celulázy C_x v preparáte „Celuláza“ S-testom Celuláza C_x . Pre aktivitu celulázy C_x 2,33 $\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$ je hodnota variačného koeficientu $v_k = 3,6\%$.

Pre kompletnejšiu štandardizáciu pracovného postupu a medzilaboratórnu kontrolu presnosti spektrofotometrov je potrebné použiť aj S-test Farebný štandard a enzymový štandard celulázy C_x v tabletové forme s deklarovanou aktivitou.

ZÁVER

Z predložených postupov vyplýva, že stanovenie aktivity celulázy C_x tabletovým S-testom Celuláza C_x je rovnaké ako stanovenie aktívít iných biotechnologicky významných hydrolytických enzymov publikovaných v predchádzajúcich prácach [21 až 25], čo je z hľadiska štandardizácie a normalizácie metodík stanovenia aktivity enzymov veľmi výhodné. Metódy sú výhodné aj pre svoju jednoduchosť a rýchlosť analýzy väčšej série vzoriek.

LITERATÚRA

- [1] MANDELS M., ANDREOTTI R., ROCHE C. In: Biotechnology and Bioengineering Symposium No. 6 (GADEN E. L., MANDELS M. H., REESE E. T., SPANO L. A., eds), Wiley, 1976, New York, s. 21
- [2] ENARI T.-M., MARKKANEN P. In: Advances in Biocatalysis Engineering (CHOSE T.-K., FIECHTER A., BLAKESBROUGH N., eds), 5, Springer Verlag, Berlin-New York, 1977, s. 3
- [3] ENARI T.-C.: Microbial Cellulases, In: Microbial Enzymes and Biotechnology (FOGARTY W. M., ed.), Applied Science Publishers Ltd, London - New York, 1983, s. 156
- [4] ZEMEK, J., PAVLICOVÁ Z., KOVÁŘ, J., KUNIAK, L.: Determination of endo-1,4- β -glucanase and the total cellulolytic activity with derivatized chromolytic cellulose, In: Enzyme Technologies, Progress in Biotechnology (BLAŽEJ A., ZEMEK J., eds), 4, Elsevier Sci. Publ., Amsterdam, 1987, s. 469
- [5] BAILEY M.-J., NEVALAINEN K.-H.: Enzyme Microbial Technology, 3, 1981, s. 143
- [6] ALMIN K.-E., ERIKSSON K.-E.: Biochem. Biophys. Acta, 130, 1967, s. 238
- [7] ALMIN K.-E., ERIKSSON K.-E., PETERSSON B.: Eur. J. Biochem., 51, 1975, s. 207
- [8] ENARI T.-M., MARKKANEN P. In: Advances in Biocatalysis Engineering (CHOSE T.-K., FIECHTER A., BLAKESBROUGH N., eds), 5, Springer Verlag, Berlin - New York, 1977, s. 1
- [9] GORBACHEVA I. V., RODIONOVA N. A.: Biochem. Biophys. Acta, 484, 1977, s. 79
- [10] NUMMI M., FOX P.-C., NIJKU-PAAVOLA, M.-L., ENANARI T.-M.: Anal. Biochem. 116, 1981, s. 133
- [11] ENARI T.-M.: Microbial Cellulases, In: Microbial Enzymes and Biotechnology (FOGARTY W.-M., ed.), Appl. Sci. Publ. Ltd, London - New York, 1983, s. 167
- [12] McCLEARY B.-V.: Carbohydr. Res. 86, 1980, s. 97
- [13] POINCELOT R.-P., DAY P.-R.: Appl. Microbiol., 22, 1972, s. 875
- [14] HUANG J. S., TANG J.: Anal. Biochem., 73, 1976, s. 369
- [15] LEISOLA M., LINKO M.: Anal. Biochem., 70, 1976, s. 592
- [16] NG T. K., ZEIKUS J. G.: Anal. Biochem., 103, 1980, s. 42
- [17] Pat., CS, AO 192 202
- [18] Pat., CS, AO 237 101
- [19] BIELY P., MISLOVIČOVÁ D., TOMAN R.: Anal. Biochem., 144, 1985, s. 142
- [20] HLAVÁČEK I., KRÁLOVÁ B., MOŠTEK J.: Kvas. prům., 25, 1979, s. 241
- [21] MONCOLOVÁ V., ZEMEK J., KUNIAK L.: Kvas. prům., 34, 1988, s. 161
- [22] MONCOLOVÁ V., ZEMEK J., KUNIAK L.: Kvas. prům., 34, 1988, s. 290
- [23] MONCOLOVÁ V., ZEMEK J.: Kvas. prům., 35, 1989, s. 136
- [24] MONCOLOVÁ V., ZEMEK J.: Kvas. prům., 35, 1989, s. 229
- [25] MONCOLOVÁ V., ZEMEK J.: Kvas. prům., 36, 1990, s. 289

Lektoroval Ing. Jan Masák, CSc.

Monclová, V. - Zemek, J.: Stanovenie celulázovej aktivity tabletovým S-testom Celuláza C_x . Kvas. prům., 37, 1991, č. 2, s. 37—40.

V práci sú prezentované výsledky s rutinným využívaním chromolytického tabletového S-testu Celuláza C_x pri stanovení celulázovej aktivity C_x v enzymovom preparáte „Celuláza“ (produkčný kmeň *Trichoderma viride*, výrobca JRD Petrova Ves).

K metóde S-test bola použitá referenčná metóda s karboxymetylcelulózou ako substrátom, ktorého enzymovou hydrolyzou vzniknuté redukujúce sacharidy boli stanovené reakciou s kyselinou 3,5-dinitrosalicylovou.

Pri aktivity celulázy C_x 2,33 $\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$ bola hodnota variačného koeficienta $v_k = 3,6\%$.

Монцолова, В. - Земек, И.: Определение целлюлазной активности таблеточным S-тестом Целлюлаза C_x . Квас. прум. 37, 1991, № 2, стр. 37—40.

В работе представлены результаты рутинного использования хромолитического таблеточного S-теста Целлюлаза C_x в ферментном препарате «Целлюлаза» (штамм *Trichoderma viride*, производитель ЕСК Петрова Вес).

Добавочно к этому спытанию был применен референтный метод с карбоксиметилцеллюлозой в качестве субстрата, энзимным гидролизом его возникшие восстанавливающие сахариды были определены путем реакции с 3,5-дinitросалициловой кислотой.

Для активности целлюлазы C_x 2,33 $\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$ величина вариационного коэффициента составляла $v_k = 3,6\%$.

Monclová, V. - Zemek, J.: Determination of Cellulase Activity Using the Tablet S-Test Cellulase C_x . Kvas. prům., 37, 1991, No. 2, pp 37—40.

The tablet S-Test Cellulase C_x was routinely used for the determination of cellulase activity C_x in the enzyme preparate „Cellulase“ (production strain *Trichoderma viride*) from Cooperation Farm Petrova Ves. In the comparative method carboxymethyl cellulose, as the substrate, was enzymatically hydrolyzed and reduced saccharides formed were determined by the reaction with 3,5-dinitro salicylic acid. For the cellulase activity C_x of 2,33 $\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$ the value of a variation coefficient was $v_k = 3,6\%$.

Monclová, V. - Zemek, J.: Bestimmung der Cellulase-Aktivität mittels Tabletten-S-Test Cellulase C_x . Kvas. prům., 37, 1991, Nr. 2, S. 37—40.

In der Mitteilung präsentieren die Autoren die Ergebnisse mit der Routine-Applikation des chromolytischen Tabletten-S-Tests Cellulase C_x zur Bestimmung der Cellulase-Aktivität C_x im Enzym-Präparat „Cellulase“ (Produktionsstamm *Trichoderma viride*, Hersteller Einheitliche landwirtschaftliche Genossenschaft Petrova Ves).

Zu der S-Test-Methode wurde die Referenzmethode mit Karboxymethylcellulose als Substrat angewandt, dessen durch Enzymhydrolyse entstandenen reduzierenden Saccharide mittels Reaktion mit 3,5-Dinitrosalizylsäure bestimmt wurden.

Für die Aktivität der Cellulase C_x 2,33 $\mu\text{kat} \cdot \text{g}^{-1}$ war der Wert des Variationskoeffizienten $v_k = 3,6\%$.