



ENZITEC

X Seminário Brasileiro de Tecnologia Enzimática
7 a 10 de outubro de 2012 - Blumenau / SC

Xth Brazilian Seminar on Enzyme Technology
7th to 10th of October, 2012 - Blumenau / SC - Brazil

Livros de Resumos
Book of abstracts



ENZITEC

X Seminário Brasileiro de Tecnologia Enzimática
7 a 10 de outubro de 2012 - Blumenau / SC

Xth Brazilian Seminar on Enzyme Technology
7th to 10th of October, 2012 - Blumenau / SC - Brazil

LIVRO DE RESUMOS
BOOK OF ABSTRACTS



Produção de hemi(celulases) em co-cultivo de *Aspergillus niger* e *Trichoderma reesei* por fermentação em estado sólido

Gabriela Crestana Rabello¹, Rosangela Donizete Perpetua Buzon Pirotta², Cristiane Sanchez Farinas^{2,3*}

¹UNICEP – Centro Universitário Central Paulista 13570-300, São Carlos, Brasil

²Universidade Federal de São Carlos, 13565-905 São Carlos, Brasil

³Embrapa Instrumentação 13560-970, São Carlos, Brasil

*cristiane@embrapa.cnpdia.br

Palavras chaves: co-cultivo, celulase, fermentação em estado sólido

INTRODUÇÃO

Os fungos filamentosos dos gêneros *Aspergillus*, *Penicillium*, *Trichoderma*, entre outros produzem uma ampla variedade de enzimas relacionadas à degradação dos polissacarídeos das plantas.^{1,2} Assim, o co-cultivo dos fungos pode resultar em mistura de enzimas mais eficientes para aplicações industriais do que aquelas obtidas a partir de monoculturas.² Dessa forma, o presente trabalho teve como objetivo estudar a produção enzimática das monoculturas e culturas mistas dos fungos *A. niger* e *T. reesei* (RUT C-30) por fermentação em estado sólido (FES), além de identificar a influência da razão de esporos/g de substrato entre os dois fungos e do tempo de inoculação.

RESULTADOS E DISCUSSÃO

A FES foi realizada em frascos de 250 mL utilizando farelo de trigo como substrato sólido a uma temperatura de 30°C e concentração final de 10⁷ esporos/g durante 120 horas de cultivo. A atividade de endoglucanase e FPase foram determinadas de acordo com o método de Ghose² e de xilanase pelo método de Bailey³. Os açúcares redutores foram quantificados pelo método de DNS⁴. A atividade de β-glicosidase foi determinada utilizando cellobiose e o kit enzimático de glicose da Laborlab.

O co-cultivo do *A. niger* com o *T. reesei* aumentou a produção de β-glicosidase e xilanase, quando comparado com a produção das monoculturas, obtendo-se uma produção de 119,31 U/g (120h) e 589,38 U/g (72h), respectivamente (Tabela 1). A produção de xilanase foi favorecida quando se inoculou os esporos em diferentes tempos. Contudo, para a produção de endoglucanase e FPase a monocultura foi melhor com uma produção pelo *T. reesei* de 153,91 U/g em 48h e de 1,9 U/g em 24h de cultivo, respectivamente (Tabela 1 e 2).

Tabela 1. Picos das atividades enzimáticas do cultivo simples e misto a 30°C (U/g). An = *Aspergillus niger*; Tr = *Trichoderma reesei*.

	An	Tr	An+Tr 5x10 ⁶ +5x10 ⁶	An+Tr 7,5+2,5x10 ⁶	An+Tr 2,5+7,5x10 ⁶
Endo*	49,0	153,9	102,4	104,9	65,9
β-glico*	26,3	3,00	0,3	97,6	119,3
FPase	0,2	1,9	0,4	0,1	0
Xilanase	103,2	256,9	589,4	286,1	251,3

*Endo = endoglucanase; β-glico = β-glicosidase

Tabela 2. Picos das atividades enzimáticas do cultivo simples e misto com tempos diferentes de inoculação dos esporos (U/g). An = *Aspergillus niger*; Tr = *Trichoderma reesei*.

	An	Tr	An(t=0h)+Tr*	An*+Tr(t=0h)
Endoglucanase	49,0	153,9	38,4	91,2
β-glicosidase	26,3	3,0	1,4	3,1
FPase	0,2	1,9	1,4	1,3
Xilanase	103,2	256,9	48,9	453,4

*Esporos inoculados após 24h de cultivo

Segundo Hu *et al.*², o co-cultivo não desencadeia um aumento geral na secreção de proteínas, mas induz enzimas específicas, como também foi observado neste trabalho.

CONCLUSÃO

O presente trabalho demonstrou o potencial do co-cultivo de fungos para a síntese enzimática, sendo que a produção de β-glicosidase e xilanase aumentaram significativamente.

AGRADECIMENTOS

CAPES, CNPq e Embrapa.

REFERÊNCIAS

¹Gutierrez-Correia, M.; Portal, L.; Moreno, P.; Tengerdy, R. P. Bioresource technology. **1999**, 68, 173-178.

²Hu, H. L.; van den Brink, J.; Gruben, B. S.; Wösten, H. A. B.; Gu, J.-D.; de Vries, R. P. International biodeterioration & biodegradation, **2011**, 65, 248-252.

³Ghose, T. Pure and Applied Chemistry. **1987**, 59, 257-268.

⁴Bailey, M. J. *et al.* J. Biotechnol. **1992**, 23, 257-270.

⁵Miller, G. Analytical Chemistry. **1959**, 31, 426-428.