

Fermentação em estado sólido como estratégia para produção de lipase visando o aproveitamento de coprodutos agroindustriais na alimentação de ruminantes

Ana C. Oliveira¹, Graziella M. Amorim¹, Mateus G. de Godoy² e Denise M. G. Freire¹

¹ Universidade Federal do Rio de Janeiro - Instituto de Química, Rio de Janeiro - RJ
² Universidade Federal do Rio de Janeiro - Instituto de Microbiologia Paulo de Góes, Rio de Janeiro - RJ Email: anacarolina uesb@hotmail.com

RESUMO

Na nutrição de ruminantes, há um crescente interesse para o uso de coprodutos agroindustriais que não competem com a nutrição humana. A torta da amêndoa e polpa da cadeia da palma foram submetidos à fermentação em estado sólido (FES), utilizando os fungos <u>A. niger</u>, <u>A. oryzae</u> e <u>A. awamori</u> para produção de lipase e redução do teor de lipídeo, visando a sua aplicação nas dietas de ruminantes. O processo de FES foi capaz de promover a redução dos teores de lipídeos, sendo a maior redução obtida pelo cultivo com <u>A. oryzae.</u> Em contrapartida, o fungo <u>A. niger</u> mostrou ser o melhor produtor da enzima lipase.

Palavras-chave: Reaproveitamento de resíduos, enzima, alimentação animal.

INTRODUÇÃO

A gestão de resíduos industriais é um problema mundial. O aumento dos custos de eliminação desses resíduos e as rigorosas normas ambientais têm levado a esforços para seu melhor aproveitamento (Haslenda e Jamaludin, 2011). O setor agroindustrial brasileiro gera uma grande quantidade de resíduos e o aproveitamento destes assume um papel economicamente importante, devido ao grande volume disponível e a versatilidade de sua utilização (Silva *et al.*, 2005). O Brasil produziu em 2012 cerca de 260 mil toneladas de óleo de palma. A indústria do óleo de palma produz quantidades significativas de resíduos sólidos e subprodutos (Revista Dinheiro Rural, 2013).

Da palma se extrai dois tipos de óleos: o óleo de dendê e o de palmiste. Do beneficiamento do óleo de palmiste obtém-se a torta da amêndoa, subproduto que pode ser amplamente utilizado na alimentação animal, participando da composição de rações (Rosa *et al.*, 2011). A torta da polpa resulta após a moagem e extração do óleo de dendê e este subproduto também poderia ser usado como ingrediente de ração animal, segundo o Compêndio Brasileiro de Alimentação Animal (1998), mas é pouco utilizada. São necessários mais estudos sobre a torta da polpa do dendê, em relação as suas características como alimento, a fim de viabilizar a utilização dessa fonte alternativa (Bringel, 2009).

Neste contexto, as tortas da amêndoa e da polpa destacam-se na utilização como substratos para fermentação em estado sólido (FES), podendo ser utilizado pelo microorganismo fermentador visando melhorar o seu valor nutricional. A FES pode ser definida como um processo que possibilita o crescimento de micro-organismos em materiais sólidos com ausência total ou parcial de água livre visível (Pandey et al., 2001). Os fungos filamentosos são mais adaptáveis a esse tipo de processo devido a sua forma de crescimento, por meio de hifas, favorecer a colonização do meio (Durand, 2003). A FES se destaca como uma técnica capaz de propor caminhos alternativos para os resíduos gerados, utilizando-os como fonte de nutrientes para o desenvolvimento de microrganismos para produção de enzimas, como lipase, e de biomassa para ração animal. As lipases são glicerol éster hidrolases (E.C. 3.1.1.3) classicamente definidas como enzimas que catalisam a hidrólise de ligações éster carboxílicas presentes em triacilgliceróis, liberando diacilgliceróis, monoacilgliceróis, glicerol e ácidos graxos (Godoy, 2013), e têm sido utilizadas como aditivos na ração animal (Pandey, 2003). A. niger, A. oryzae (Blumenthal, 2004), e A. awamori (Castro et al., 2010) são três microrganismos importantes usados em fermentações industriais para a produção de vário produtos, incluindo lipases. Objetivou-se, com este trabalho, estudar a aplicação dos fungos A. niger, A. oryzae, e A. awamori como produtores de lipase, através da FES da torta da amêndoa e da polpa visando melhorar sua composição nutricional para ser utilizado posteriormente como uma fonte alimentar alternativa para ruminantes.



MATERIAL E MÉTODOS Preparo do inóculo para FES

A obtenção de esporos foi realizada através do crescimento dos fungos a 30C por 7 dias em meio PDA (MERCK). Os esporos foram raspados e suspensos em solução de Tween 80 (VETEC) 0,01 % estéril. A concentração de esporos foi determinada através de contagem ao microscópio óptico em câmara de Neubauer. Foi utilizada inicialmente uma concentração de esporos de 10^7 esporos/g de resíduo (Gutarra *et al.*, 2007).

Fermentação em estado sólido (FES)

As tortas da amêndoa e da polpa foram cedidas pela AGROPALMA localizada em Tailândia, Pará. Foram secas ao ar ambiente até teor de umidade inferior a 10% e triturados em moinho de facas tipo Wiley (SM300) na granulometria de 2 mm a 1500 rpm. Os microrganismos utilizados para as fermentações foram os fungos filamentosos *A. niger*, *A. oryzae*, *e A. awamori* proveniente do Laboratório de Biotecnologia Microbiana, (LaBiM IQ/UFRJ). Foram empregados biorreatores, do tipo bandeja com 15 g de resíduo, na razão de 60/40 (polpa/amendoa), a este foi adicionando a suspensão de 10⁷ esporos/g de resíduo, na umidade final ajustada a 50%. Os cultivos foram conduzidos a 30₆C em câmaras de fermentação, com um tempo de fermentação de até 120 horas (adaptado Gutarra *et al.*, 2007).

Atividade de Lipase

Foi utilizado como substrato o óleo de oliva (5% m/v) de acordo com Gutarra *et al* (2009). Foi adicionado 0,2g do fermentado seco (Aguieiras *et al.*, 2014) a 19 mL de emulsão e incubado a 35°C por 15 minutos e 200 rpm. A reação foi interrompida pela adição de uma solução de acetona-etanol (1:1 v/v). Os ácidos graxos liberados foram titulados com solução 0,04 N de NaOH em titulador automático até um valor de pH final de 11,0. Os brancos reacionais foram obtidos adicionando-se o preparado enzimático após a solução acetona-etanol. Uma unidade de atividade enzimática (U) é definida como a quantidade de enzima capaz de liberar 1 µmol de ácido graxo por minuto, nas condições do ensaio (Freire *et al.*, 1997).

Determinação da composição

As análises químicas umidade, lipídeo, proteína, cinzas, fibras foram determinadas segundo a AOAC (2002).

Análise estatística

Os dados obtidos das cinéticas da fermentação dos fungos *A. niger*, *A. oryzae*, *e A. awamori*, para produção de lipase em função do tempo, foram submetidos à análise de regressão.

RESULTADOS E DISCUSSÕES

Os resultados obtidos dos teores dos componentes nutricionais nas amostras não fermentadas (controle) e das amostras fermentadas para cada microrganismo estão apresentados na Tabela 1. As análises de composição nutricional das tortas foram realizadas no tempo de 48 horas de fermentação. <u>Tabela 1:</u> <u>Composições nutricionais da amostra controle e fermentadas.</u>

Composição (%)	Amostras			
	Tortas (60/40) NF	A. oryzae	A. awamori	A. niger
Matéria Seca	$92,25 \pm 0,29$	$93,69 \pm 0,6$	$94,26 \pm 0,19$	$92,96 \pm 0,62$
Matéria Mineral	$3,15 \pm 0,08$	$3,38 \pm 0.05$	$3,42 \pm 0,04$	$3,23 \pm 0,13$
Proteína Bruta	$8,10\pm0,96$	$9,16 \pm 0,19$	$8,49 \pm 0,68$	$9,37 \pm 0,37$
Lidídeo	$7,49 \pm 0,31$	$2,72\pm0,07$	$2,99 \pm 0,2$	3,4 ±0,11
Hemiceluse	$14,96 \pm 2,67$	$10,83 \pm 1,74$	$11,17 \pm 1,24$	10,31 ±0,96
Celulose	$40,52 \pm 1,99$	$35,81 \pm 0,82$	$37,63 \pm 1,60$	40,09 ±1,20
Lignina	31,41 ±1,06	$35,69 \pm 1,35$	$33,69 \pm 2,66$	$34,85 \pm 2,30$

NF – Não fermentada (amostra controle); fermentadas pelos fungos A. niger, A. oryzae, e A. awamori no tempo de 48h.

Os resultados encontrados são semelhantes com o que a literatura cita para a torta da amêndoa (Silva *et al.*, 2005) e torta da polpa, que na razão 60/40 tem bons teores de proteína, 8,10%, mas apresenta valores



elevados de lipídeos, 7,49%, o que limitaria seu uso para ruminantes. A partir de 5% os lipídeos podem afetar negativamente o consumo de nutrientes, seja por mecanismos regulatórios que controlam o consumo de alimentos, seja pela capacidade limitada dos ruminantes de oxidar os ácidos graxos (Bringel, 2009). Os resultados encontrados evidenciam que existe a necessidade de melhorar o valor nutricional dos resíduos *in natura*, principalmente para lipídeo, a fim de se tornarem um alimento alternativo em dietas de ruminantes (Castillo-Gonzáleza *et al.*, 2014).

O Gráfico 1, e a tabela 1, mostram a redução de lipídeos para as tortas fermentados em 48h para cada microrganismo estudado comparado com os resíduos *in natura*, não fermentado na proporção 60/40(polpa/amêndoa).

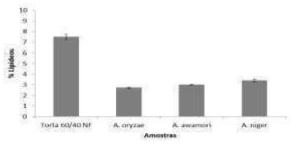
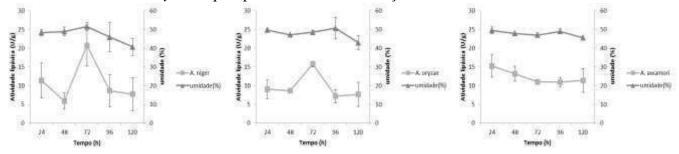


Gráfico 1: Redução dos lipídeos na torta fermentada, para cada microrganismo, comparado com a torta não fermentada.

Houve redução nos teores de lipídeos para todos os microrganismos empregados na FES, sendo o fermentado com *A. oryzae* o que apresentou a maior redução.



A Figura 2 (a, b e c) mostra a cinética de produção de lipase pelos fungos *A. niger, A. oryzae e A. awamori* cultivados com as tortas 60/40 (amêndoa/polpa).

Gráfico 2: Cinéticas das fermentações dos fungos *A. niger, A. oryzae, e A. awamori* em com as tortas 60/40 (amêndoa/polpa) e 50% de umidade inicial.

As fermentações, em 48h, com *A. oryzae e A. awamori* tiveram as maiores reduções dos teores de lipídios, 2,72% e 2,99%, quando comparado com o *A. niger*. E tiveram as maiores atividades lipásicas *em 48h*, 8,65U/g e 13,81U/g. Em 48h a menor atividade lipásica encontrada foi do *A. niger*, 5,85 U/g, e apresentou também a menor redução do teor de lipídios, 3,40%, da amostra fermentada nesse tempo.

A maior atividade lipásica, verificadas neste experimento no cultivo em FES foi de 20,72 U/g para o microrganismo *A. niger* no tempo de 72h. As fermentações foram conduzidas até ser observada a redução da atividade lipásica (a partir de 72 horas). Mala *et al.*, (2007) utilizando o fungo *A. niger* e uma mistura dos resíduos farelo de trigo e torta de gergelim, como substrato, obtiveram máxima atividade lipásica de 384,3 U/g após 72 horas. Enquanto que a encontrada por Falony *et al.*, (2006), foi de 9,14 U/g utilizando o mesmo fungo e somente farelo de trigo como substrato, no mesmo tempo de fermentação.

As umidades dos meios fermentados, apresentaram poucas alterações durante as fermentações. Segundo Mahanta *et al.*, (2008) o teor de água é um fator bastante significativo nas propriedades físicas do substrato. Elevado teor de água causa a diminuição da porosidade do substrato, diminuindo assim a troca de



gases. Por outro lado, baixo teor de água pode acarretar na diminuição do crescimento microbiano e consequente menor produção de enzima.

CONCLUSÕES

Todos os microrganismos cultivados no resíduo in natura por FES foram capazes de promover uma diminuição no teor de lipídeos em 48 h de cultivo para valores inferiores ao requerido para alimentação de ruminantes. Ademais, A. oryzae apresentou a maior redução do teor de lipídeos enquanto A. niger mostrou ser o melhor produtor da enzima lipase.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

Aguieiras, E. C.G.; Cavalcanti-Oliveira, E. D.; Castro, A. M.; Marta A. P. L.; Freire, D. M.G. Biodiesel production from acid oil by (enzyme/enzyme) hydroesterification process: Use of vegetable lipase and fermented solid as low-cost biocatalysts. Fuel, 315–321, 2014.

AOAC (1984) - Association of Official Analytical Chemists. Official Methods of Analysis of AOAC, 14th ed. Virginia, USA: Association of Official Analytical Chemists.

Blumenthal, C. Z.; Production of toxic metabolites in Aspergillus niger, Aspergillus oryzae, and Trichoderma reesei: justification of mycotoxin testing in food grade enzyme preparations derived from the three fungi. / Regulatory Toxicology and Pharmacology 214–228, 2004.

Bringel, L. M. L. Avaliação nutricional da torta de dendê (Elaeis guineensis, Jacq) em substituição à silagem de capim elefante (Pennisetum purpureum, Schum) na alimentação de ruminantes. -Araguaína, 2009.

Castillo-Gonzáleza, A. R.; Burrola-Barrazab, M. E.; Domínguez-Viverosb, J.; Chávez-Martínezb, A. Rumen microorganisms and fermentation. Arch Med Vet 46, 349-361 (2014).

Castro, A. M.; Carvalho, D. F.; Freire D. M. G.; Castilho, L. R. Economic Analysis of the Production of Amylases and Other Hydrolases by Aspergillus awamori in Solid-State Fermentation of Babassu Cake. Enzyme Research, 2010.

Durand, A. Bioreactors desings for solid state fermentation. Biochemical Engineering Journal, v.13, n.2/3, p.113125, 2003. Falony, G. et al. 2006. Production of Extracellular Lipase from *Aspergillus niger* by Solid-State Fermentation. Food Technology and Biotechnology, v.44, n.2, p. 235–240.

Freire, D. M. G. *et al.* Lipase production by Penicillium restrictum in a bench-scale fermenter - Effect of carbon and nitrogen nutrition, agitation, and aeration. Applied Biochemistry and Biotechnology, v. 63-5, p. 409-421, Spr 1997.

Godoy, M. G. Valoração e biodestoxificação das tortas de mamona (Ricinus communis) e pinhão-manso (Jatropha curcas) por fermentação em estado sólido. Tese (Doutorado em Ciências)— Universidade Federal do Rio de Janeiro, Instituto de Química, Programa de Pós-Graduação em Bioquímica, Rio de Janeiro, 2013.

Gutarra MLE, Godoy MG, Castilho LR, Freire DMG. Inoculum strategies for Penicillium simplicissimum lipase production by solid state fermentation using a residue of the babassu oil industry. Journal of Chemical Technology and Biotechnology, 82: 313 – 318, 2007.

Gutarra MLE, Godoy MG, Maugeri F, Rodrigues MI, Freire DMG, Castilho LR. Production of an acidic and thermostable lipase of the mesophilic fungus Penicillium simplicissimum by solid-state fermentation. Bioresour Technol. 5249–54, 2009.

Haslenda, H.; Jamaludin, M.Z.; Industry to Industry By-products Exchange Network towards zero waste in palm oil refining processes. Resources, Conservation and Recycling 55, 713–718, 2011.

Mahanta, N.; Gupta, A.; Khare, S. K. 2008. Production of protease and lipase by solvent tolerant Pseudomonas aeruginosa PseA in solid-state fermentation using Jatropha curcas seed cake as substrate. Bioresource Technology, v. 99, p.1729–1735.

Mala, J.G.S. et al. 2007. Mixed substrate solid state fermentation for production and extraction of lipase from *Aspergillus niger* MTCC 2594. The Journal of General and Applied Microbiology. v. 53, n.4, p.247-253, 2007.

Pandey, A. 2003. Solid-state fermentation. Biochem. Eng. J., v. 13, p. 81-84.

RevistaDinheiro Rural. 2013. Disponível em: http://revistadinheirorural.terra.com.br/noticia/agronegocios/oleode-palma-ederivados-no-para-geram-inclusao-social Acesso em: Março 2014.

Rosa, M. F.; Souza Filho, M S. M.; Figueiredo, M. C. B.; Morais, J. P. S.; Santaella, S.T.; Leitão, R.C. II Simpósio Internacional sobre Gerenciamento de Resíduos Agropecuários e Agroindustriais – II SIGERA, 2011.

Silva, H.G.O. et al. Farelo de Cacau (Theobroma cacao L.) e Torta de Dendê (Elaeis guineensis, Jacq) na Alimentação de Cabras em Lactação: Consumo e Produção de Leite. R. Bras. Zootec., v.34, n.5, p.1786-1794, 2005.