Bioprospecção de fungos endofíticos das algas vermelhas Asparagopsis taxiformis e Pyropia spiralis.

Mariana Preccaro^{1*} (IC), Rebeca P. Medina¹ (PG), Carolina R. Biasetto¹ (PG), Andressa Somensi¹ (PG), Maria Claudia M. Young² (PQ), Nair S. Yokoya³ (PQ), Márcia N. Lopes¹ (PQ), Angela R. Araújo¹ (PQ), Dulce H. S. Silva¹ (PQ). mari_preccaru@hotmail.com

Palavras Chave: algas, fungos endofíticos, bioprospecção, atividade antifúngica, atividade anticolinesterásica.

Introdução

A necessidade de novas substâncias bioativas para o combate e/ou prevenção de doenças incentiva muitos pesquisadores a estudarem novas fontes de Produtos Naturais, como o ambiente marinho, com destaque para seus micro-organismos. Os fungos endofíticos de algas, ou seja, fungos que habitam o interior de tecidos das algas, exercem uma relação mutualística com seu hospedeiro durante uma parte ou toda sua vida¹. Eles apresentam vasta diversidade de espécies e diversidade estrutural dos metabólitos secundários, os quais têm mostrado atividades antimicrobianas, antiparasitárias, antioxidantes e, principalmente, anticancerígenas².

Sendo assim, este trabalho tem como objetivo a prospecção química e biológica de fungos endofíticos associados às algas vermelhas Asparagopsis taxiformis e Pyropia spiralis.

Resultados e Discussão

As algas foram coletadas no costão direito da Praia da Fortaleza, Ubatuba, SP, e identificadas pela Dra. Nair S. Yokoya, bióloga pesquisadora do Instituto de Botânica/SMA - SP. Para o isolamento dos fungos¹ as algas foram superficialmente esterilizadas e fragmentadas e, posteriormente transferidas para placas de Petri contendo meio de cultura BDA (Batata Dextrose Agar) e água do mar ou água MilliQ esterilizados. Após sucessivos repiques, foram obtidas linhagens puras, sendo sete fungos endofíticos da alga A. taxiformis (AT-01 -AT-07) e 3, da alga P. spiralis (PS-01 - PS-03). Vale ressaltar que os fungos AT-02, AT-07 e PS-01 foram isolados de placas contendo água MilliQ. Posteriormente, os fungos foram cultivados em MBD esterilizado (Meio de Batata Dextrose) contendo água do mar ou água MilliQ (AT-02, AT-07 e PS-01) por 28 dias a 25 ºC. O caldo foi então separado do micélio por filtração e extraído com AcOEt. Após evaporação do solvente orgânico, foi obtido o extrato bruto de cada fungo. Os extratos foram analisados por CCD, HPLC-DAD e RMN de ¹H e foram submetidos a bioensaios para avaliação da atividade antifúngica e anticolinesterásica.

A partir dos dados obtidos pode-se afirmar que os fungos apresentaram boa produção metabólica, sendo que muitos apresentaram picos cromatogramas com espectros de U٧ característicos de sistemas aromáticos confirmados pelos sinais na região entre 6 e 8 ppm no espectro de RMN de ¹H.

O espectro de RMN de 1 H mostrou também a presença do ácido 3-nitropropiônico no extrato do fungo denominado AT-01. Esta substância apresenta sinais característicos em δ_H 2,87 (t, J=6,0 Hz) e δ_H 4,70 (t, J=6,0 Hz) 3 e é muito encontrada em fungos endofíticos de plantas 4 , enquanto de fungos de origem marinha, foi isolada de *Humicola fuscoatra*, associado a uma colônia de ascídias coletadas no arquipélago de Kuril 5 . E ainda, estudos mostraram que este composto apresenta atividade antibacteriana $^{3-5}$.

Os resultados obtidos a partir dos bioensaios realizados mostraram que todos os extratos possuem potencial antifúngico frente ao fungo fitopatogênico Cladosporium sphaerospermum, sendo que os fungos AT-01, AT-07, PS-01, PS-02 e PS-03 apresentaram forte atividade. No entanto, demonstraram mesmos extratos estes não significativos para anticolinesterásico, sendo que apenas o fungo AT-05 mostrou fraca atividade.

Conclusões

Estes resultados ressaltam a importância de micro-organismos na busca de substâncias bioativas e, ainda, contribuem para o conhecimento da quimiodiversidade de fungos de origem marinha e compreensão da relação ecológica endófito-alga.

Agradecimentos

À FAPESP, CNPq e CAPES pelo apoio financeiro e pelas bolsas de estudo e pesquisa concedidas.

¹ NuBBE – Núcleo de Biossíntese, Bioensaios e Ecofisiologia de Produtos Naturais, Instituto de Química – UNESP - Araraquara, SP. ² Núcleo de Pesquisa em Fisiologia e Bioquímica de Plantas, Instituto de Botânica de São Paulo, SP. ³ Núcleo de Pesquisa em Ficologia, Instituto de Botânica de São Paulo, SP.

¹ Kjer, J. et al. *Nat. Protoc.* **2010**, *5*, 479.

² Rateb, M. E.; Ebel, R. Nat. Prod. Rep. **2011**, 28, 290.

Flores, A. c. et al. World J. Microbiol. Biotechnol .2013, 29, 923.

⁴ Chomcheon, P. et al. *J. Nat. Prod.* **2005**, 68, 1103.

⁵ Smetanina, O. F. et al. *Russ. Chem. Bull.* **2004**, *53*, 2643.