

IV Jornada de Iniciação Científica da UNIVASF IV JIC/UNIVASF



22 e 23 de outubro de 2009 - Juazeiro - BA

FUNGOS MICORRÍZICOS ARBUSCULARES NA RIZOSFERA DE PLANTAS DE MATA CILIAR DO RIO SÃO FRANCISCO, NA REGIÃO DO VALE DO SÃO FRANCISCO.

Denize F. Gomes¹, Natoniel F. Melo², Adriana M. Yano-Melo³

Introdução

As matas ciliares garantem a estabilidade das áreas que margeiam os rios, evitando problemas como o assoreamento de reservatórios, a erosão, o empobrecimento do solo, e a redução da biodiversidade local. Por esses motivos, a perda dessa vegetação tem causado grande preocupação ambiental, devido aos impactos sobre o equilíbrio da vida aquática, a sustentabilidade da população ribeirinha e os benefícios advindos da disponibilidade de água às cidades que a margeiam. Com a crescente degradação das áreas naturais nas ultimas décadas, esforços tem sido focados na recuperação do potencial genético dessas áreas, restabelecendo sua composição vegetal (Barbosa et al. 1989; Kageyama et al. 1989). Certos fungos do solo se destacam por formar associações com raízes de plantas, incluindo desde briófitas até as angiospermas. Essa associação mutualística entre as raízes das plantas e fungos específicos do solo é denominada micorriza. O conhecimento sobre a capacidade das espécies vegetais em formar simbioses com estes fungos do solo é de grande importância para o sucesso da revegetação (Jasper et al., 1991) e serve de suporte para pesquisas futuras. Como simbiontes obrigatórios os FMA trazem benefícios à comunidade vegetal e ao ambiente, fornecendo nutrientes e água às plantas, assim como favorecendo a retenção de umidade, a agregação e a estabilidade do solo (Sylvia, 1992; Augé et al., 2001). Visto que os estudos nesse tipo de vegetação na região semiárida são escassos, e o seu conhecimento pode garantir a recuperação do potencial dessas áreas impactadas, esse estudo teve como objetivo avaliar a ocorrência de FMA na rizosfera de plantas de matas ciliares, por meio da avaliação da colonização micorrízica, do número de glomerosporos, e do potencial de infectividade do solo por FMA.

Materiais e Métodos

Coleta das amostras de solo - Foram realizadas coletas na rizosfera de plantas da mata ciliar, em áreas impactadas e preservadas, que foram divididas em três faixas, contendo parcelas de 20x10 metros. Foram sorteadas três parcelas em cada faixa, sendo que em cada uma delas foi feita uma amostra composta a partir de três pontos aleatórios até a profundidade de 20 cm, com o auxilio de um trado.

Número de glomerosporos - Esporos foram extraídos por decantação e peneiramento úmido seguido por centrifugação em água e sacarose (Gerdemann & Nicolson, 1963; Jenkins, 1964), sendo posteriormente quantificados ao estereomicroscópio.

Avaliação de colonização micorrízica - Raízes foram clarificadas com KOH 10 %, acidificadas com HCl 1 % e coradas com azul de tripano 0,05 % em lactoglicerol (Phillips & Hayman, 1970) e avaliadas pelo método de interseção dos quadrantes (Giovannetti & Mosse 1980).

Identificação das espécies de FMA - Lâminas contendo glomerosporos intactos e quebrados foram montados em PVLG e PVLG + Melzer, respectivamente, para identificação das espécies.

Potencial de infectividade do solo por FMA - Utilizou-se a técnica de diluições de 1/10, 1/100 e 1/1000 em areia autoclavada, tendo como hospedeiro o milho (Zea mays L.), conforme método de Feldman & Idczak (1994).

Anais da IV JIC/UNIVASF

¹Graduanda em C. Biológicas, Universidade de Pernambuco, Campus Petrolina, BR 203, 56300-000 Petrolina-PE

²Embrapa Semi-Árido, CP 23, 56302-970, Petrolina, PE

³Laboratório de Microbiologia e Imunologia Animal, CZOO, UNIVASF, 56304-917, Petrolina, PE

Resultados e Discussão

O número de glomerosporos encontrados na rizosfera das plantas de mata ciliar impactada foi de 96 glomerosporos/50g de solo, enquanto a área preservada apresentou uma média de 69,5 glomerosporos/50g solo. As raízes coletadas apresentaram percentual de colonização micorrízica de 65,33 e 87,33, respectivamente para área preservada e impactada. Provavelmente, fatores tais como a espécie vegetal e a comunidade de FMA podem ter contribuído para as diferenças encontradas para o número de glomerosporos e a colonização micorrízica.

Em relação ao número de propágulos infectivos de FMA (NPI), maior valor foi observado na área impactada com 280 propágulos/cm³ de solo, no entanto, para a área preservada esse número foi 50 % menor, ou seja, 120 propagulos/cm³ de solo, apresentando uma relação positiva com o número de glomerosporos. Neste sentido, An et al. (1990) consideram que o número de propágulos pode ser maior ou menor que o de glomerosporos, dependendo das espécies de FMA. Sendo assim, não há, necessariamente, correlação direta entre o número de glomerosporos e a infectividade, pois muitos podem estar dormentes ou parasitados (Brundrett & Abbott, 1995).

Até o momento, foram identificados três gêneros de FMA nas áreas estudadas: *Glomus*, *Acaulospora* e *Gigaspora*. O baixo número de glomerosporos (1,92 e 1,39 glomerosporos/g nas áreas impactadas e preservadas, respectivamente) não permitiu uma identificação acurada das espécies.

Tabela 1. Número de glomerosporos e colonização micorrízica na rizosfera de plantas de matas ciliares impactada e preservada.

Áreas de Matas Ciliares	Número de glomerosporos (50 g ⁻¹ solo)	Colonização micorrízica (%)
Impactada	96 a	87,33 a
Preservada	69,55 b	65,33 b

Médias seguidas pela mesma letra não diferem significativamente (p<0,05)

Conclusões

Em geral, maior número de glomerosporos, colonização micorrízica e NPI são observados em área de mata ciliar impactada, sugerindo que as condições ecológicas encontradas na mata ciliar, bem como a fisiologia e genética do fungo e da planta podem ter contribuído para esse efeito.

Agradecimentos

Ao CNPq pela bolsas de IC (DF Gomes) e PP (AM Yano-Melo), a FACEPE pelo auxílio financeiro, a UNIVASF pelo uso de suas instalações, a Embrapa Semi-Árido pelo apoio logístico.

Referências

AN, Z.-Q., HENDRIX, J.W., HERSHMAN, D.E. and HENSON, G.T. *Mycologia*, 85, p. 576-581, 1990.

AUGÉ, R.M., STODOLA, A.J.W., TIMS, J.E. and SAXTON, A.M., Plant and Soil, 230, p. 87-97, 2001.

BARBOSA, L. M., BARBOSA, J. M., BATISTA, E. A., MANTOVANI, W., VERONESE, S. A. and ANDREANI JR, R. In: *Anais do Simpósio sobre Mata Ciliar*. Fundação Cargill, Campinas, p. 268-283, 1989.

BRUNDRETT, M.C. and ABBOTT, L.K. New Phytologist, 127, p. 461-469, 1995.

FELDMANN, F. and IDCZAK, E. In: *Techniques for mycorrhizal research. Methods in microbiology*. Pp. 799-817. NORRIS, J.R.; READ, D.J.; VARMA, A.K. (eds.). Academic Press, London, 1994.

GERDEMANN, J.W. and NICOLSON, T.H. *Transactions of the British Mycological Society, 46*, p. 235-244, 1963.

GIOVANNETTI, M. and MOSSE, B. New Phytologist, 84, p. 489-500, 1980.

D.J. READ and A.K. VARMA (eds.). Academic Press, New York, 1992.

JASPER, D. A., ABBOTT, L. K. and ROBSON, A. D. New Phytologist, 118, p. 471-476, 1991.

JENKINS, W.R. Plant Disease Reporter, 48, p. 692, 1964.

KAGEYAMA, P. Y., CASTRO, C. F. A and CARPANEZZI, A. A. In: *Anais do Simpósio sobre Mata Ciliar.* Fundação Cargill, Campinas, p. 130-143, 1989.

PHILLIPS, J.M. and HAYMAN, D.S. *Transactions of the British Mycological Society*, *55*, p. 158-161, 1970. SYLVIA, D.M. *In Methods in Mycrobiology: Techniques for the Study of Mycorrhiza*. P. 53-66. J.R. NORRIS,

Anais da IV JIC/UNIVASF