OLOGIA

METOD











**PROBIC-FAPERGS** 



## Toxicidade de corantes degradados por ação de lacases produzidas por Trametes hirsuta (Fungi, Basidiomycota) **FAPERGS**

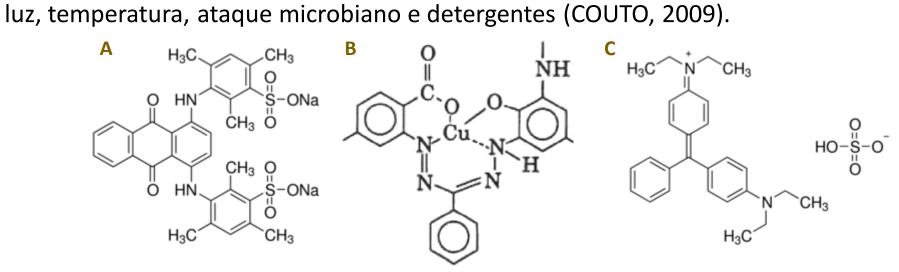
Paula Mulazzani Candiago<sup>1</sup>, Rosane Maria Lanzer<sup>1</sup> (orient.)

1 – Universidade de Caxias do Sul, Laboratório de Toxicologia e Limnologia; pmcandiago@ucs.br; rlanzer@ucs.br;

Em busca da eliminação do excesso de lavagens para retirada do excesso de corantes e novas tecnologias de biorremediação, a biodegradação enzimática vem sendo estudada pelo laboratório de Enzimas e Biomassas da Universidade de Caxias do Sul, a partir do macrofungo *Trametes hirsuta* linhagem 358/10 (Fig.2). Este fungo é produtor de lacases, enzimas capazes de oxidar moléculas

aromáticas, gerando a degradação oxidativa de compostos coloridos (CANTELE et al.,

2017).



ao volume e a composição dos efluentes gerados, utilizam nos processos de tingimento a

aplicação de corantes sintéticos e sucessivas etapas de lavagem para a retirada do excesso

dos mesmos. Os corantes apresentam estruturas aromáticas complexas que garantem

uma menor biodegradabilidade da cor (Fig.1) e devido a isso possuem alta estabilidade à

As indústrias têxteis, que possuem elevado potencial poluidor devido

Fig. 1. Estruturas moleculares dos corantes Acid blue 80 (A), Reactive blue 220 (B) e Brilliant green (C).

O fungo, coletado na região sul do Brasil, foi submetido a cultivo líquido e a cultivo em estado sólido. Os extratos enzimáticos de lacases obtidos nos dois processos foram inoculados em placas contendo os corantes Acid blue 80, Reactive blue 220 e Brilliant green para a avaliação da degradabilidade da cor pela enzima. As amostras foram congeladas e enviadas ao Laboratório de Toxicologia e Limnologia para a avaliação da toxicidade.

Testes de toxicidade aguda com Daphnia magna foram realizados com os preparados enzimáticos, com os corantes e com os corantes degradados em meio líquido e em meio sólido. A norma NBR 12713/2009 foi utilizada para a preparação dos ensaios. A toxicidade foi avaliada pela imobilidade dos organismos em cinco diluições e os resultados foram avaliados pelo Fator de Toxicidade (FT) (Fig.3).

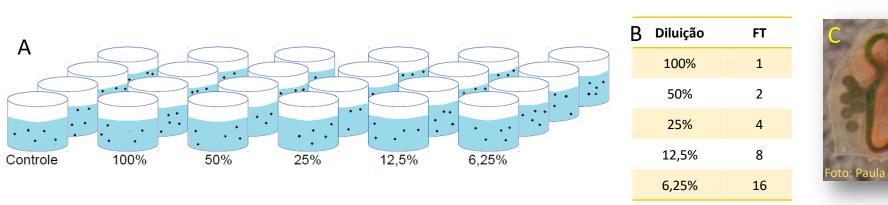


Fig. 3. Esquema do ensaio de toxicidade aguda (A). Relação diluição - fator de toxicidade (B). Organismo-teste Daphnia magna (C).

Fig. 2. Macrofungo Trametes hirsuta O objetivo do trabalho foi avaliar a presença de toxicidade de

preparados enzimáticos a partir da ação de Trametes hirsuta. As amostras que não apresentaram toxicidade aguda foram

designadas para o teste de toxicidade crônica com o nematódeo Caenorhabditis elegans. O ensaio crônico foi realizado seguindo a norma ISO/DIS 10872 (2010) (Fig.4). A toxicidade foi avaliada pela inibição do crescimento e da reprodução do organismo em quatro diluições. As diferenças nos endpoints em relação ao controle foram verificadas por meio dos testes Kruskal-Wallis e ANOVA (α ≤0,05) usando o programa IBM Statistics SPSS 21.

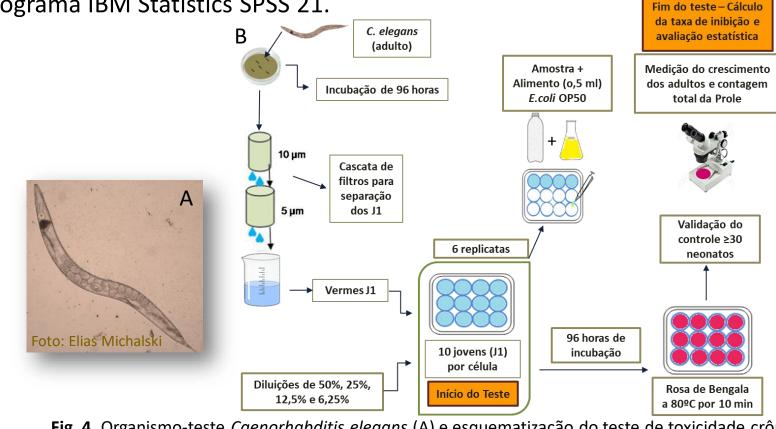


Fig. 4. Organismo-teste Caenorhabditis elegans (A) e esquematização do teste de toxicidade crônica (B).

As amostras que apresentaram toxicidade aguda para D. magna (Quadro 1) foram o meio cultivo líquido do fungo (FT2), o corante Acid blue 80 (FT1), o corante Acid Blue 80 degradado no meio líquido (FT4), o corante Reactive blue 220 (FT16), o corante Reactive blue 220 degradado no meio líquido (FT4), o corante Brilhante green (FT16) e o corante Brilhante green degrado no meio líquido (FT16) e no meio sólido (FT16). Os extratos preparados com os corantes Acid blue 80 e Reactive blue 220 e o cultivo em estado crônica com C. elegans (Fig. 5).

sólido que não apresentaram toxicidade aguda foram analisados quanto a toxicidade			
	RESULTADOS DO TESTE DE TOXICIDADE AGUDA COM D. magna		
	Nome da amostra/corante	Fator de Toxicidade (FT)	Foto referente ao ensaio
	Controle 358, cultivo líquido	FT2	-
	Controle 358, cultivo sólido	Toxicidade não detectada	
	Controle <i>Acid blue 80</i>	FT1	
	Teste 358, cultivo líquido+ <i>Acid blue 80</i>	FT4	
	Teste 358, cultivo sólido + <i>Acid blue 80</i>	Toxicidade não detectada	
	Controle <i>Reactive blue 220</i>	FT16	
	Teste 358, cultivo líquido+ <i>Reactive blue 220</i>	FT4	-
	Teste 358, cultivo sólido + <i>Reactive blue 220</i>	Toxicidade não detectada	
	Controle <i>Brilliant green</i>	FT16	20000
	Teste 358, cultivo líquido + <i>Brilliant green</i>	FT16	
	Teste 358, cultivo sólido + <i>Brilliant green</i>	FT16	25.88

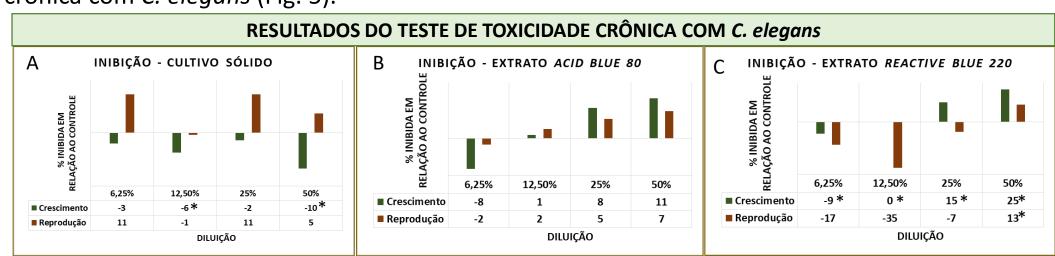


Fig. 5. Porcentagem de crescimento e reprodução de C. elegans em relação ao controle e diferenças estatísticas significativas,

O resultado encontrado (Fig. 5) caracteriza uma relação dose-resposta com um modelo de resposta bifásica do organismo, indicando efeito hormético nos resultados (CALABRESE, 2015). O estudo evidencia uma potencialidade do fungo para a biodegradação da cor em corantes, visto que três amostras não apresentaram toxicidade aguda. Porém, a toxicidade crônica encontrada evidenciou a importância da realização dos testes com uma resposta fisiológica do organismo. A utilização de indicadores de níveis tróficos distintos auxiliou na identificação de sensibilidades particulares a cada organismo, assegurando uma resposta mais confiavel dos resultados.

## REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS:

ASSOCIAÇÃO BRASILEIRA DE NORMAS TÉCNICAS. ABNT NBR 12713: Ecotoxicologia aquática - Toxicidade aguda - Método de ensaio com Daphnia spp (Crustacea,

Cladocera). 4 ed. Rio de Janeiro: ABNT, 2016. 27 p. BRITISH STANDARD INSTITUTION INTERNATIONAL ORGANIZATION FOR STANDARDIZATION. **BS ISO 10872:2010**: Water quality - Determination of the toxic effect of sediment and soil samples on growth, fertility and reproduction of Caenorhabditis elegans (Nematoda). 1 ed. Geneva: British Standards, 2010. 18 p.

CALABRESE, Edward J. Hormesis: principles and applications. Homeopathy. Amherst, p. 69-82. 04 fev. 2015. CANTELE Camila et al. Synthetic dye decolorization by Marasmiellus palmivorus: Simultaneous cultivation and high laccase-crude broth treatment. Biocatalysis

And Agricultural Biotechnology. Caxias do Sul, p. 314-322. 01 nov. 2017. COUTO, Susana Rodríguez. Dye removal by immobilised fungi. Biotechnology Advances. Tarragona, p. 227-235. 13 jan. 2009.