

## **Atividade de enzimas do sistema de defesa antioxidante de tilápias (*Oreochromis niloticus*) como modelo de exposição à nanopartícula de dióxido de titânio (TiO<sub>2</sub>)**

**Enzyme activity of the tilapia (*Oreochromis niloticus*) antioxidant defense system as a model of exposure to the titanium dioxide (TiO<sub>2</sub>) nanoparticle**

**Actividad enzimática del sistema de defensa antioxidante de la tilapia (*Oreochromis niloticus*) como modelo de exposición a la nanopartícula de dióxido de titanio (TiO<sub>2</sub>)**

Recebido: 10/02/2021 | Revisado: 20/04/2021 | Aceito: 29/04/2021 | Publicado: 13/05/2021

**Theila dos Santos Santana**

ORCID: <https://orcid.org/0000-0001-7093-2565>  
Universidade Federal do Recôncavo da Bahia, Brasil  
E-mail: [theilaribeirosantana@gmail.com](mailto:theilaribeirosantana@gmail.com)

**Marilene Bárbara dos Santos**

ORCID: <https://orcid.org/0000-0002-9082-5780>  
Universidade Federal do Recôncavo da Bahia, Brasil  
E-mail: [marilenebarbara\\_mbs@hotmail.com](mailto:marilenebarbara_mbs@hotmail.com)

**Elissandra Ulbricht Winkaler**

ORCID: <https://orcid.org/0000-0003-3297-4283>  
Universidade Federal do Recôncavo da Bahia, Brasil  
E-mail: [elis@ufrb.edu.br](mailto:elis@ufrb.edu.br)

### **Resumo**

Os biomarcadores bioquímicos de peixes podem ser ferramentas úteis na investigação da presença de nanopartículas (NPs) no sistema aquático. Entretanto, é de suma importância conhecer as respostas desses biomarcadores frente a exposição a esse xenobiotico para se tentar estabelecer um modelo para monitoramento biológico. Assim, nosso objetivo foi determinar a resposta das enzimas catalase (CAT) e glutathione S-transferase (GST) de tilápias (*Oreochromis niloticus*) após 48 e 96h de exposição a nanopartícula de dióxido de titânio (NP-TiO<sub>2</sub>). Para tanto, 10 peixes foram expostos a: 0 (controle), 1, 5, 10 e 50 mg.L<sup>-1</sup> da NP-TiO<sub>2</sub>. Em seguida, o fígado foi utilizado para a determinação dos biomarcadores. Nós não observamos variação significativa da CAT nas tilápias expostas durante 48h a NP. Entretanto, após 96h a CAT foi maior nos animais expostos as maiores concentrações testadas (10 e 50 mg.L<sup>-1</sup>). Ainda nessas concentrações, a atividade foi maior nos animais expostos durante 96h. Para a GST, nas primeiras 48h a atividade foi menor nos animais expostos a 1, 5 e 50 mg.L<sup>-1</sup> de TiO<sub>2</sub>, enquanto que, na exposição de 96 h a maior atividade da GST foi observada nos animais expostos a 50 mg.L<sup>-1</sup>. Comparando-se o tempo de exposição, em todas as concentrações testadas, a atividade da GST hepática foi maior nos animais expostos durante 96h. Assim, além da concentração, o tempo de exposição a NP parece influenciar na resposta das enzimas, aumentando sua atividade.

**Palavras-chave:** Nanoecotoxicologia; Enzimas antioxidantes; Catalase; Glutathione S-transferase.

### **Abstract**

The biochemical biomarkers of fish can be useful tools in the investigation of the presence of nanoparticles (NPs) in the aquatic system. However, it is extremely important to know the responses of these biomarkers to exposure to this xenobiotic in order to try to establish a model for biological monitoring. Thus, our objective was to determine the response of the enzymes catalase (CAT) and glutathione S-transferase (GST) of tilapia (*Oreochromis niloticus*) after 48 and 96 hours of exposure to a titanium dioxide nanoparticle (NP-TiO<sub>2</sub>). For this purpose, 10 fish were exposed to: 0 (control), 1, 5, 10 and 50 mg.L<sup>-1</sup> of NP-TiO<sub>2</sub>. Then, the liver was used to determine the biomarkers. We did not observe a significant variation in CAT in tilapia exposed for 48h to PN. However, after 96 h the CAT was higher in the exposed animals at the highest tested concentrations (10 and 50 mg.L<sup>-1</sup>). Even at these concentrations, the activity was higher in the animals exposed for 96 hours. For GST, in the first 48 h the activity was lower in animals exposed to 1, 5 and 50 mg.L<sup>-1</sup> of TiO<sub>2</sub>, whereas, in the exposure of 96 h, greater activity of GST was observed in animals exposed to 50 mg.L<sup>-1</sup>. Comparing the exposure time, in all concentrations tested, the hepatic GST activity was higher in the animals exposed for 96 h. Thus, in addition to the concentration, the time of exposure to NP seems to influence the response of the enzymes, increasing their activity.

**Keywords:** Nanoecotoxicology; Antioxidant enzymes; Catalase; Glutathione S-transferase.

## Resumen

Los biomarcadores bioquímicos de los peces pueden ser herramientas útiles en la investigación de la presencia de nanopartículas (NP) en el sistema acuático. Sin embargo, es de suma importancia conocer las respuestas de estos biomarcadores a la exposición a este xenobiótico para intentar establecer un modelo de seguimiento biológico. Así, nuestro objetivo fue determinar la respuesta de las enzimas catalase (CAT) y glutatión S-transferase (GST) de tilapia (*Oreochromis niloticus*) tras 48 y 96 horas de exposición a una nanopartícula de dióxido de titanio (NP-TiO<sub>2</sub>). Para ello, se expusieron 10 peces a: 0 (control), 1, 5, 10 y 50 mg.L<sup>-1</sup> de NP-TiO<sub>2</sub>. Luego, se utilizó el hígado para determinar los biomarcadores. No observamos una variación significativa en CAT en tilapia expuesta durante 48 h a NP. Sin embargo, después de 96 h, el CAT fue mayor en los animales expuestos a las concentraciones más altas probadas (10 y 50 mg.L<sup>-1</sup>). Incluso a estas concentraciones, la actividad fue mayor en los animales expuestos durante 96 h. Para GST, en las primeras 48 h la actividad fue menor en animales expuestos a 1, 5 y 50 mg.L<sup>-1</sup> de TiO<sub>2</sub>, mientras que, en la exposición de 96 h, se observó mayor actividad de GST en animales expuestos a 50 mg.L<sup>-1</sup>. Comparando el tiempo de exposición, en todas las concentraciones probadas, la actividad de GST hepática fue mayor en los animales expuestos durante 96 h. Así, además de la concentración, el tiempo de exposición a NP parece influir en la respuesta de las enzimas, aumentando su actividad.

**Palabras clave:** Nanoecotoxicología; Enzimas antioxidantes; Catalase; Glutatión S-transferase.

## 1. Introdução

A nanotecnologia inclui a aplicação de material com nanoescala, que possuem dimensões na faixa de 1 a 100 nm. Dentre essas, destaca-se a nanopartícula (NP) de dióxido de titânio (TiO<sub>2</sub>), com produção anual acima de 10.000 toneladas e com previsão de atingir 2,5 milhões de toneladas até 2025 (Mahaling & Dinabandhu, 2018). As NPs-TiO<sub>2</sub> são comumente usadas em produtos industriais, incluindo tintas, materiais têxteis, papéis, plásticos, protetores solares, cosméticos, sensores eletrônicos e também utilizados na indústria de alimentos (Martirosyan & Schneider, 2014).

Devido a grande utilização das NPs, a estimativa é que entre 63 e 91% do total de toneladas de nanopartículas manufaturadas produzidas acabaram em aterros ou foram liberados no solo e na atmosfera. Desse montante, até 7% podem ter alcançado os corpos de água (Keller, McFerran, Lazareva & Suh, 2013). Os organismos aquáticos são mais suscetíveis a contaminação do ambiente e podem ser considerados bons bioindicadores (Pirsaheb *et al.*, 2019). Em vários trabalhos foi possível evidenciar o potencial tóxico de NPs-TiO<sub>2</sub> em peixes (Karthigarani & Navaraj, 2012; Varela-Valencia *et al.*, 2014; Hajirezaee *et al.*, 2020) devido ao aumento na produção de Espécies Reativas de Oxigênio (EROs) (Reeves, Davies, Dodd & Jha, 2008; Hao, Wang & Xing, 2009; Carmo *et al.*, 2018; Carmo *et al.*, 2019).

Todos os organismos, incluindo os peixes, possuem um sistema de defesa antioxidante formado por enzimas responsáveis em neutralizar as EROs produzidos em excesso (Paital, 2018). Assim, a análise da atividade dessas enzimas pode indicar o status antioxidante dos organismos, funcionando como um potencial biomarcador bioquímico para o estresse oxidativo (Valavanidis, Vlahogianni, Dassenakis & Scoullou, 2006) induzido pela presença de NPs na água.

Em estudos nanotoxicológicos, os biomarcadores podem ser úteis, pois são indicadores chave de alerta precoce dos riscos para os seres humanos e para os ecossistemas (Pham & Gu, 2012). Segundo Clemente *et al.* (2013), a exposição de organismos aquáticos a NP-TiO<sub>2</sub> pode induzir o aumento ou decréscimo na atividade de enzimas antioxidantes como a catalase (CAT), superóxido dismutase, glutatión S-transferase (GST) e a peroxidase. A enzima CAT está presente em organismos aeróbicos e anaeróbicos e sua função é diminuir a toxicidade do peróxido de hidrogênio. A GST, além da desintoxicação, atua como nos processos de biotransformação, tornando o xenobiótico menos tóxico para a célula (Benavides, Fernandez-Lodeiro, Coelho, Lodeiro & Diniz, 2016). Ambas as enzimas estão envolvidas no processo de defesa contra as EROs e suas respostas têm sido empregadas para avaliar os efeitos da exposição a nanomateriais no nível celular.

Tendo em vista o atual cenário de expansão do uso de NPs-TiO<sub>2</sub> e o seu potencial tóxico para os organismos aquáticos, o presente estudo tem como objetivo analisar o efeito da exposição aguda (48 e 96 h) a diferentes concentrações de NP-TiO<sub>2</sub> em peixes (*Oreochromis niloticus* Linnaeus, 1758), utilizando a atividade das enzimas CAT e GST como biomarcadores bioquímicos.

## 2. Metodologia

### 2.1 Bioindicadores e preparo das soluções de NP-TiO<sub>2</sub>

A realização do experimento foi aprovado pelo Comitê de Ética Animal da Universidade Federal do Recôncavo da Bahia (Protocolo nº 23007. 001517/2016-27). Para tanto, exemplares jovens de tilápias, *Oreochromis niloticus*, fornecidos pela piscicultura Aqua Vale (Ituberá, BA) foram transferidos para o Laboratório de Ecotoxicologia Aquática (LABEA) da Universidade Federal do Recôncavo da Bahia (UFRB).

Os animais foram aclimatados por 60 dias em tanques de polietileno (250 L), aeração contínua e fotoperíodo controlado (12Claro/12Escuro). A água do tanque foi renovada diariamente e os peixes alimentados *ad libitum*. As variáveis físico-químicas da água (temperatura: 24,4±0,3 °C, oxigênio dissolvido: 6,8±0,5 mg.L<sup>-1</sup>, pH: 6,8±0,4, condutividade: 410,3±50,1 µS cm<sup>-3</sup> e salinidade: 0,2±0,1 ‰) foram monitoradas diariamente e se mantiveram constantes durante o período de aclimação.

As concentrações da nanopartícula de TiO<sub>2</sub> (NP-TiO<sub>2</sub>), correspondentes a 1, 5, 10 e 50 mg.L<sup>-1</sup> (concentração nominal), foram preparadas a partir do nano pó de TiO<sub>2</sub> anatase (Sigma-Aldrich®), com 99,7 % de pureza, 21 nm de tamanho da partícula, superfície específica de 45-55 m<sup>2</sup>.g<sup>-1</sup> e diluídas em água ultrapura. Em seguida, as suspensões foram homogeneizadas em banho maria com ultrassom por 40 minutos a 37 KHz. As soluções foram preparadas no mesmo dia dos testes, evitando aglutinação das nanopartículas.

### 2.2 Delineamento experimental

Para a realização dos testes, 10 exemplares de *O. niloticus* foram distribuídos aleatoriamente em 10 aquários de vidro (30 L) e foram aclimatados por 24 h. Em seguida, foram adicionados aos aquários as soluções de 0 (grupo controle), 1, 5, 10 e 50 mg.L<sup>-1</sup> da NP-TiO<sub>2</sub>. No grupo controle (CTR), os peixes foram expostos somente a água de abastecimento do laboratório, sem a presença da nanopartícula. Os animais não foram alimentados durante os experimentos e a oxigenação da água, garantida por sopradores de ar. O teste foi do tipo estático com fotoperíodo (12Claro/12Escuro) controlado com timer digital.

Após 48 e 96 h de exposição a NP-TiO<sub>2</sub>, os animais foram retirados individualmente dos aquários e anestesiados por hipotermia em caixas isotérmicas contendo gelo e água (1:1). Ainda anestesiados, os animais foram pesados e medidos (massa corpórea: 30,7±4,8 g, comprimento total: 12,2±0,7 cm e comprimento padrão: 9,6±0,7 cm). Em seguida foram eutanasiados via secção medular e o fígado foi e armazenado em freezer -80° C, para as análises bioquímicas. Durante todo período de exposição a NP-TiO<sub>2</sub>, os parâmetros da água (oxigênio dissolvido, pH, temperatura, condutividade e salinidade) foram mensurados com auxílio de sonda multiparâmetro (Hanna HI9828) a cada 24 horas (Tabela 1). Os valores mantiveram-se, de modo geral, dentro dos parâmetros ideais estabelecidos pela ABNT NBR 15088, assim, nós consideramos que as variáveis não influenciaram nos resultados.

**Tabela 1.** Valores dos parâmetros abióticos da água durante a realização dos testes de exposição aguda (48 e 96 h) de tilápias, *Oreochromis niloticus*, a diferentes concentrações da nanopartícula de dióxido de titânio (NP-TiO<sub>2</sub>).

Concentração* NP-TiO <sub>2</sub> (mg.L <sup>-1</sup> )	pH	Temperatura (°C)	Condutividade (mS.cm <sup>-1</sup> )	Salinidade (‰)	Oxigênio dissolvido (mg.L <sup>-1</sup> )
0 (CTR)	7,2 ± 0,3	24,3 ± 0,2	387,0 ± 29,9	0,2 ± 0,1	5,1 ± 0,4
1	7,0 ± 0,4	24,3 ± 0,3	375,4 ± 20,0	0,2 ± 0,0	5,4 ± 0,7
5	7,0 ± 0,3	24,4 ± 0,2	415,3 ± 81,8	0,2 ± 0,0	5,9 ± 0,1
10	6,9 ± 0,3	24,3 ± 0,2	542,3 ± 26,4	0,2 ± 0,1	5,9 ± 0,1
50	6,9 ± 0,5	24,4 ± 0,2	438,8 ± 25,1	0,2 ± 0,0	5,3 ± 0,7

\*Concentração nominal. Valores expressos como média ± desvio padrão de cinco medidas: 0, 24, 48, 72 e 96 h após o início da exposição aguda. Fonte: Autores.

### 2.3 Determinação dos biomarcadores: catalase e glutathione S-transferase

Para a determinação dos biomarcadores bioquímicos, as amostras de fígado foram pesadas e homogeneizadas na proporção de 1:10 (m/v) em tampão fosfato de potássio (Tris-HCl, 50 mM, 0,15 M KCl, pH 6,8). O homogeneizado foi centrifugado durante 25 minutos (4° C) a 12.300 g. Após esse procedimento, o sobrenadante foi separado e congelado a -80° C, para posterior determinação da atividade das enzimas CAT e GST.

A atividade da CAT ( $\mu\text{mol H}_2\text{O}_2 \text{ min}^{-1} \text{ mg.pt}^{-1}$ ) foi determinada com base na degradação do H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> exógeno pela CAT, gerando como subproduto a H<sub>2</sub>O e O<sub>2</sub> (Aebi, 1984). As leituras foram realizadas no espectrofotômetro UV/Vis (software Reaction kinetics) em cubetas de quartzo e comprimento de 240 nm. A atividade da GST (nmol CDNB min<sup>-1</sup> mg pt<sup>-1</sup>) foi determinada com base na catalisação da reação de conjugação do substrato 1-26 cloro-2,4-dinitrobenzeno (CDNB) com a glutathione reduzida, no comprimento de 340 nm em cubetas de acrílico (Keen, Habig & Jakoby, 1976). A concentração de proteína total hepática foi mensurada utilizando-se kit comercial (Interkit®).

### 2.4 Análise estatística

A atividade da CAT e GST foi comparada estatisticamente pelo teste paramétrico ANOVA *two way*, onde foram utilizadas duas variáveis: tempo de exposição e concentrações de NP-TiO<sub>2</sub> com posterior teste de Tukey. As análises foram realizadas com o auxílio do programa Past versão 2.17 C. Na ocorrência de variações entre as médias (p < 0,05) o teste de TUKEY foi aplicado para identificar os grupos que se distinguem.

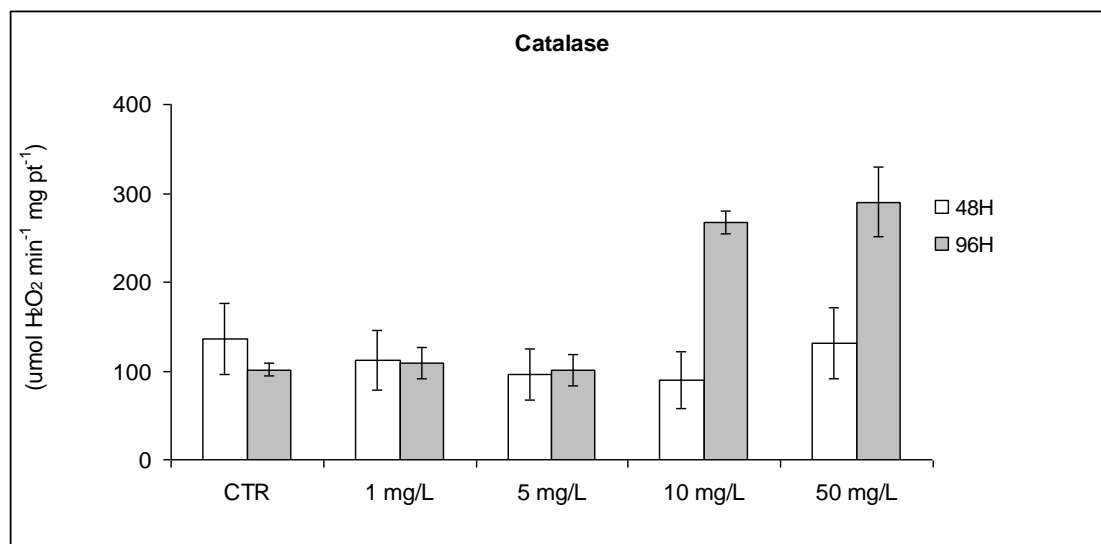
## 3. Resultados e Discussão

O mecanismo de toxicidade da NP-TiO<sub>2</sub> para os organismos pode ser descrito em três aspectos: (1) Produção de Espécies Reativas de Oxigênio (EROs) após a indução de pares radicais livres na presença de irradiação UV; (2) Fluxo de citoplasma e ligação da NP-TiO<sub>2</sub> a organelas intracelulares e macromoléculas biológicas, após danos às membranas celulares e; (3) Danos na parede celular e peroxidação lipídica da membrana celular causada pela fixação de células da NP por força eletrostática, devido à grande área superficial (Hou *et al.*, 2019).

Esse dano oxidativo, devido à presença das NPs, pode ser neutralizado pelo sistema de defesa antioxidante e por mecanismos de reparo, que inclui enzimas que regulam os intermediários reativos produzidos nas células (Paital, 2018). A enzima superóxido dismutase catalisa a dismutação do radical superóxido (O<sub>2</sub><sup>-</sup>) em O<sub>2</sub> e H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> enquanto que, a catalase (CAT) catalisa a conversão de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>, que é tóxico para as células em H<sub>2</sub>O e O<sub>2</sub> (Benavides *et al.*, 2016).

Em nosso trabalho, não observamos variação significativa ( $F=1,04$  e  $p=0,45$ ) na atividade da CAT no fígado das tilápias expostas durante 48 h as diferentes concentrações da nanopartícula de  $TiO_2$ . A atividade da CAT também não variou em relação ao grupo controle (CTR), onde os animais foram expostos somente a água de diluição (Figura 1). Entretanto, após 96 horas de exposição, a atividade da CAT foi significativamente maior ( $F=13,03$  e  $p=0,00$ ) nos animais expostos as concentrações as maiores concentrações (10 e 50  $mg.L^{-1}$ ) da NP- $TiO_2$ , quando comparada com o grupo CTR e as concentrações de 1 e 5  $mg.L^{-1}$  de  $TiO_2$ .

**Figura 1.** Atividade da catalase (CAT) hepática de tilápia (*O. Niloticus*) expostas a 0 (controle), 1, 5, 10 e 50  $mg.L^{-1}$  da nanopartícula de  $TiO_2$  após 48 e 96 horas de exposição. Valores apresentados como média e desvio padrão. Letras iguais indicam valores sem diferença significativa ( $p>0,05$ ) e letras diferentes indicam valores estatisticamente diferentes ( $p<0,05$ ). Letras maiúsculas referentes à diferença entre as concentrações, letras minúsculas diferença referente ao tempo de exposição dentro do mesmo grupo. (\*) indica diferença significativa entre o grupo controle.



Fonte: Autores.

Em nosso trabalho, comparando-se o tempo de exposição, nas concentrações de 10 e 50  $mg.L^{-1}$  de  $TiO_2$  a atividade da CAT foi significativamente maior ( $t=-6,35$  e  $p=0,00$ ;  $t=-3,10$  e  $p=0,005$ ) nos animais expostos durante 96 h a nanopartícula. Entretanto, esses valores não diferiram significativamente entre si (Fig. 1).

Assim, podemos inferir que a exposição mais curta (48 h) não foi capaz de induzir a atividade da CAT nas *O. niloticus* testadas, mesmo quando expostas as maiores concentrações. Resultado semelhante foi descrito por Hao *et al.* (2009), que só observaram o aumento na atividade da CAT hepática de carpas (*C. carpio*) expostas a 10 e 50  $mg.L^{-1}$  da NP- $TiO_2$  após 96 h de exposição. A exposição aguda de 48 h as concentrações de 1, 5, 10 e 50  $mg.L^{-1}$  NP- $TiO_2$  também não provocaram variação significativa na atividade da CAT hepática de peixes da espécie *Prochilodus lineatus* (Carmo *et al.*, 2019). Dessa forma, curtos períodos de exposição a NP- $TiO_2$ , mesmo em concentrações mais altas, parecem não interferir na atividade da CAT hepática.

Além do tempo de exposição, a concentração da NP é um fator importante e interferente na atividade das enzimas. Xiong, Fang, Yu, Sima & Zhu (2011) não observaram variação na atividade da CAT hepática de zebrafish (*Danio rerio*) expostos a 5  $mg.L^{-1}$  NP- $TiO_2$  e sugerem que a concentração testada, mesmo durante 96 h, foi baixa para gerar EROs suficientes e ativar o sistema de defesa antioxidante. O mesmo pode ter ocorrido nas tilápias testadas em nosso trabalho, visto que, não observamos variação significativa na atividade da CAT hepática dos animais expostos as concentrações de 1 e 5  $mg.L^{-1}$  de NP,

mesmo durante 96 h. Diferente de nossos resultados, Varela-Valencia *et al.* (2014) evidenciaram que mesmo em baixas concentrações (0,1 mg.L<sup>-1</sup> de NP-TiO<sub>2</sub> via intraperitoneal), ocorre aumento nos níveis de transcrição do RNAm de CAT hepática de *O. niloticus*. Porém, cabe salientar que a via de administração foi diferente da testada em nosso trabalho. Na água as NPs-TiO<sub>2</sub> podem sofrer agregação, que conseqüentemente leva à sua precipitação e reduz a disponibilidade das NPs. Carmo *et al.*, (2018) relataram uma redução de aproximadamente 62 % na concentração de NPs-TiO<sub>2</sub> disponíveis na água após 24 h.

A principal função da CAT é diminuir a toxicidade do peróxido de hidrogênio (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>) através da quebra dessa molécula em água e oxigênio. Assim, exposição a altas concentrações de NP-TiO<sub>2</sub> podem estar relacionadas com a menor atividade da CAT observada nas tilápias, mesmo em períodos de exposição mais curto. Karthigarani e Navaraj (2012) observaram menor atividade da CAT em tilápias (*O. Mossambicus*) expostas a 50, 75 e 100 mg.L<sup>-1</sup> de TiO<sub>2</sub> durante 48 h. Segundo os autores, o TiO<sub>2</sub> pode ter inibido a atividade da CAT hepática, devido a sua alta capacidade de acumulação no fígado. Embora a maioria dos estudos indique que o rim é responsável por metabolizar e/ou eliminar a NP-TiO<sub>2</sub>, Carmo *et al.*, (2018) apontaram que o fígado também tem um papel de destaque nesses processos.

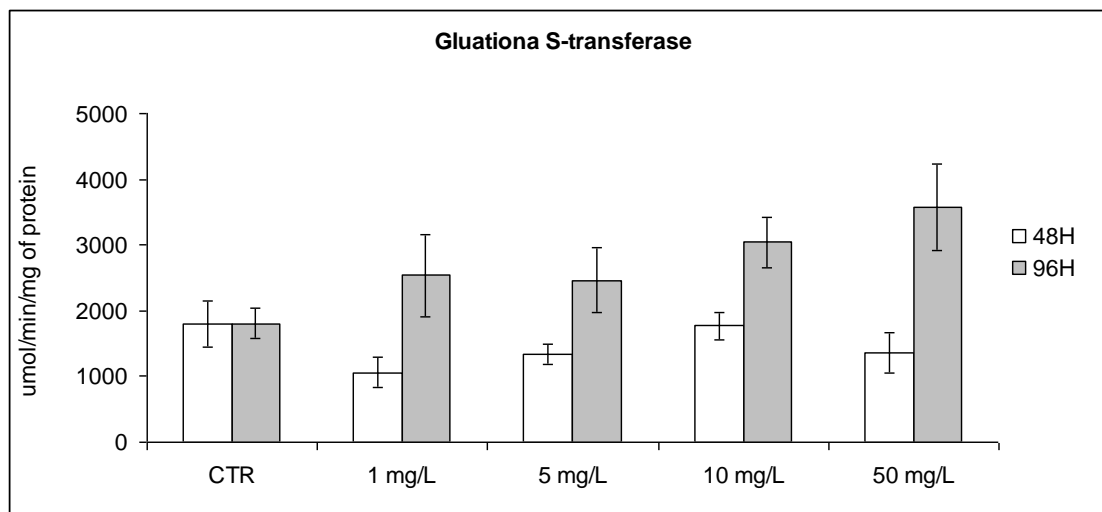
As NP-TiO<sub>2</sub> tem uma característica específica de se ligar a enzima CAT por forças eletrostáticas e de ligações de hidrogênio, podendo, em altas concentrações inibir a atividade dessa enzima (Zhang, Cao, Tang & Wang, 2014). A redução da atividade da CAT não foi observada em nosso estudo, porém, cabe ressaltar que as concentrações testadas em nosso trabalho foram menores que as testadas por Karthigarani e Navaraj (2012). A redução na atividade da CAT também foi observada em carpas (*C. carpio*) expostas a concentrações de NP-TiO<sub>2</sub> de 2 a 4 vezes maiores que as testadas em nosso trabalho (Hao *et al.*, 2009).

A presença de NPs-TiO<sub>2</sub> também pode ter um papel importante na absorção de outros elementos, podendo influenciar na toxicidade de outros poluentes coexistentes no ambiente aquático. Zhang *et al.* (2007), observaram um aumento de 146% da absorção cádmio em carpas (*C. carpio*) expostas a NPs-TiO<sub>2</sub>. Segundo os autores, a grande área de superfície, estrutura cristalina e reatividade de algumas nanopartículas pode facilitar o transporte de substâncias tóxicas poluentes no meio ambiente. Assim, as NPs podem atuar como transportador desses metais que podem se acumular no animal. Zhang *et al.* (2018) observaram que em sistemas aquáticos naturais a alta concentração de NP-TiO<sub>2</sub> pode aumentar a toxicidade de outras nanopartículas, como a NP de prata. Em duas espécies de peixes (*C. auratus* e *C. carpio*), os metais cromo, ferro e níquel enriquecidos com TiO<sub>2</sub> também foram responsáveis por lesões histopatológicas, alterações comportamentais e estresse oxidativo, caracterizado por alterações significativas nas atividades da CAT (Pirsaheb *et al.*, 2019).

Diferentemente da CAT, já nas primeiras 48 h de exposição a NP-TiO<sub>2</sub> nós observamos uma variação significativa na atividade da GST hepática dos peixes expostos a nanopartícula (Figura 2).



**Figura 2.** Atividade da enzima hepática glutationa S-transferase (GST) de tilápia (*O. Niloticus*) expostas a 0 (controle), 1, 5, 10 e 50 mg.L<sup>-1</sup> da nanopartícula de TiO<sub>2</sub> após 48 e 96 horas de exposição. Valores apresentados como média e desvio padrão. Letras iguais indicam valores sem diferença significativa (p>0,05) e letras diferentes indicam valores estatisticamente diferentes (p<0,05). Letras maiúsculas referente a diferença entre as concentrações, letras minúsculas diferença referente ao tempo de exposição dentro do mesmo grupo. (\*) indica diferença significativa entre o grupo controle.



Fonte: Autores.

A atividade da GST foi significativamente menor ( $F=10,29$  e  $p=0,00$ ) nos animais expostos a 1, 5 e 50 mg.L<sup>-1</sup> de TiO<sub>2</sub>, quando comparado com o grupo CTR. Entretanto, a atividade nos animais expostos a 10 mg.L<sup>-1</sup> de TiO<sub>2</sub> não variou em relação ao controle. A variação na atividade da GST observada nas tilápias logo nas primeiras 48h de exposição, pode estar relacionada a rápida ativação dessa enzima. Segundo Varela-Valencia *et al.* (2014), o pico da expressão gênica da GST hepática em *O. niloticus* ocorre nas primeiras 6 h de exposição, com subsequente redução na atividade até as 24 h. Como em nosso trabalho a atividade da GST hepática foi determinada após 48 h de exposição, provavelmente esse comportamento inicial na ativação da GST não foi detectado.

A enzima GST também apresenta importância no processo de defesa do estresse oxidativo, visto que, protege proteínas, lipídios e o DNA da oxidação (Benavides *et al.*, 2016). A GST é uma importante enzima de biotransformação de fase II, e constitui a segunda linha de defesa contra a toxicidade causada pelos oxidantes. Ela atua conjugando xenobióticos, incluindo os aldeídicos produzidos durante a lipoperoxidação, com a glutationa na forma reduzida (GSH) tornando-os mais polares e facilitando a remoção intracelular (Canlı, Dogan & Canlı, 2018). Assim, a GST hepática é conhecida por seu importante papel na defesa do organismo contra danos oxidativos nas células.

Na exposição de 96 h, a atividade da GST variou significativamente somente nos animais expostos a 50 mg.L<sup>-1</sup> de TiO<sub>2</sub> (Figura 2), sendo esta, maior quando comparada com as demais concentrações e seu grupo CTR ( $F=12,38$  e  $p=0,00$ ). Nas demais concentrações testadas, nós não observamos diferenças significativas entre os tratamentos.

Segundo Bobori *et al.* (2020), a presença da NP-TiO<sub>2</sub> pode ativar um mecanismo comum que envolve a estimulação do sistema imunológico com a produção de EROs, danos na membrana lisossomal, carbonilação de proteínas, peroxidação lipídica, danos ao DNA e apoptose. O sistema antioxidante é capaz de neutralizar o H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> e outras EROs formadas pelas NPs e, consequentemente, proteger o organismo do estresse oxidativo.

Na comparação entre o tempo de exposição, observamos que a atividade da GST hepática foi significativamente maior nos animais expostos durante 96 h a NP-TiO<sub>2</sub>, quando comparados com os valores obtidos nos animais expostos as mesmas concentrações durante o período de 48 h (Figura 2). Cabe salientar que, a atividade das enzimas antioxidantes, como a

GST, pode aumentar ou ser inibida sob estresse químico, indicando que não há uma regra geral para a atividade dessas enzimas (Cheng, Zheng, Li, Richardson & Lam, 2001; Hou *et al.*, 2019).

A redução da atividade da GST também foi observada no tecido muscular de *O. niloticus* em expostas a 2 mg.L<sup>-1</sup> de NP-ZnO durante 7 dias, sendo essa redução mais acentuada após 14 dias de exposição (Canli *et al.*, 2018). Entretanto, as mesmas concentrações testadas em nosso trabalho não provocaram alteração na atividade da GST de curimbas (*P. lineatus*) expostos a 48 h a NP-TiO<sub>2</sub> (Carmo *et al.*, 2019).

O tempo prolongado de exposição a altas concentrações parece ter um resultado diferente. A maior atividade da GST observada nas tilápias expostas a 50 mg.L<sup>-1</sup> de NP-TiO<sub>2</sub> pode estar relacionado a um mecanismo compensatório ao estresse oxidativo, devido ao aumento em sua síntese, ao longo da exposição a NP (Abdelazim, Saadeldin, Swelum, Afifi & Alkaladi, 2018). Carmo *et al.* (2018) também observaram maior atividade da GST hepática em *P. lineatus* expostos a 10 e 50 mg.L<sup>-1</sup> de NP-TiO<sub>2</sub> durante 14 dias. Sabe-se que a síntese de GST pode aumentar devido a um mecanismo adaptativo ao estresse oxidativo, o que pode explicar nosso resultado (Zhang, Sun, Zhang, Niu, Chen & Crittenden, 2007). A maior atividade da GST também foi observada em outras duas espécies de peixes, *D. rerio* e *C. auratus*, expostas a 10 e 100 mg.L<sup>-1</sup> de NP-TiO<sub>2</sub> durante 7 dias (Diniz *et al.*, 2013). Entretanto, após 21 dias de exposição os autores observaram redução significativa na atividade da enzima para ambas as espécies. Resultado semelhante foi observado em carpas (*C. auratus*) expostas a 100 mg.L<sup>-1</sup> da NP-ZnO (Benavides *et al.*, 2016). A redução da atividade da GST pode estar relacionada com a diminuição da síntese de GST por estresse severo, devido à concentração dessas nanopartículas em tecidos alvo, como o fígado. O estresse oxidativo severo pode suprimir suas atividades devido a uma perda de mecanismos de resposta ao estresse induzido (Zhang *et al.*, 2007), resultado geralmente observado em peixes expostos a altas concentrações de TiO<sub>2</sub> ou durante longos períodos de exposição. A redução na atividade da GST não foi observado em nosso trabalho, provavelmente devido ao tempo de exposição (4 dias), indicando que, durante esse período, o fígado parece ser capaz de produzir a GST para combater as EROs.

A maior atividade da GST também foi observada em outros animais aquáticos expostos a NP-TiO<sub>2</sub>, como em moluscos bivalves *Mytilus galloprovincialis* (Canesi *et al.*, 2010) e *Mytilus coruscus* (Huang *et al.*, 2018), em microcrustáceos *Daphnia magna* (Kim, Klaine, Cho, Kim & Kim, 2010) e em diferentes órgãos de mamíferos (Kang, Kim, Lee & Chung, 2008). Isso pode indicar que a ativação do mecanismo de resposta antioxidante funcione de maneira semelhante para vertebrados e invertebrados. Além disso, segundo Bobouri *et al.* (2020) a NPs-TiO<sub>2</sub> parecem ativar um grupo de moléculas que são comum para animais aquáticos e terrestres, implicando a existência de um mecanismo conservado. Ainda em nosso trabalho, não observamos diferença significativa entre os resultados do grupo CTR (48 e 96 h) e não houve mortalidade dos animais durante os testes. Assim, podemos concluir que os peixes representam um modelo biológico relevante na área da nanoecotoxicologia, visto que, os resultados podem ser extrapolados para os mamíferos. Aparentemente, as nanopartículas de TiO<sub>2</sub> causam efeitos semelhantes em peixes e ratos, sendo o fígado o tecido mais afetado (Zhang *et al.*, 2018). Além disso, as respostas da atividade das enzimas CAT e GST se mostraram bons biomarcadores, podendo ser utilizadas para avaliação dos efeitos das NPs- TiO<sub>2</sub> sobre os peixes.

#### 4. Conclusão

Em nosso trabalho, a exposição de tilápias (*O. niloticus*) às concentrações de NP-TiO<sub>2</sub> testadas foram capazes de provocar alterações significativas na atividade dos biomarcadores avaliados. Além da concentração, o tempo de exposição à nanopartícula parece influenciar na resposta das enzimas, aumentando sua atividade.

Esses resultados são importantes, pois, contribuem para o conhecimento do impacto final dos nanomateriais na saúde e no meio ambiente, bem como, sua interferência nos processos metabólicos dos animais. No entanto, são necessárias mais informações sobre os efeitos das NP-TiO<sub>2</sub> por períodos mais longos de exposição, se quisermos entender a vias bioquímicas



pelas quais as nanopartículas são metabolizadas. Dessa forma, estudos complementares com a avaliação da exposição crônica serão realizados com objetivo de elucidar os efeitos da exposição de peixes as NPs.

## Agradecimentos

A Fundação de Amparo à Pesquisa do Estado da Bahia (FAPESB), pela concessão de bolsa de Iniciação a Pesquisa (IC-PIBIC) a discente Theila dos Santos Santana e a piscicultura Aqua Vale (Ituberá, BA), pelo fornecimento dos peixes que foram utilizados neste trabalho.

## Referências

- Aebi, H. (1984). Calalase *in vitro*. *Methods in Enzymology*, 105, 121-126. [https://doi.org/10.1016/S0076-6879\(84\)05016-3](https://doi.org/10.1016/S0076-6879(84)05016-3)
- Abdelazim, A. M., Saadeldin, I. M., Swelum, A. A., Afifi, M. M. & Alkaladi A. (2018). Oxidative stress in the muscles of the fish Nile Tilapia caused by zinc oxide nanoparticles and its modulation by vitamins C and E. *Oxidative Medicine Cellular Longevity*, 1-9. <https://doi.org/10.1155/2018/6926712>
- Benavides, M., Fernandez-Lodeiro, J., Coelho, P., Lodeiro, C. & Diniz, M. S. (2016). Single and combined effects of aluminum (Al<sub>2</sub>O<sub>3</sub>) and zinc (ZnO) oxide nanoparticles in a freshwater fish, *Carassius auratus*. *Environmental Science and Pollution Research*, 23(24), 24578-24591. DOI 10.1007/s11356-016-7915-3
- Bobori, D., Dimitriadi, A., Karasialia, S., Tsoumaki-Tsouroufli, P., Mastora, M., Kastrinaki, G., Feidantsis, K., Alice Printzi, A., Koumoundouros, G. & Kaloyiannic, M. (2020). Common mechanisms activated in the tissues of aquatic and terrestrial animal models after TiO<sub>2</sub> nanoparticles exposure. *Environment International*, 138 (105611), 1-11. <https://doi.org/10.1016/j.envint.2020.105611>
- Canesi, L., Fabbri, R., Gallo, G., Vallotto, D., Marcomini, A. & Pojana, G., 2010. Biomarkers in *Mytilus galloprovincialis* exposed to suspensions of selected nanoparticles (Nano carbon black, C60 fullerene, Nano-TiO<sub>2</sub>, Nano-SiO<sub>2</sub>). *Aquatic Toxicology*, 100(2), 168-177. doi: 10.1016/j.aquatox.2010.04.009
- Canli, E. G., Dogan, A. & Canli, M. (2018). Serum biomarker levels alter following nanoparticle (Al<sub>2</sub>O<sub>3</sub>, CuO, TiO<sub>2</sub>) exposures in freshwater fish (*Oreochromis niloticus*). *Environmental Toxicology and Pharmacology*, 62, 181-187. <https://doi.org/10.1016/j.etap.2018.07.009>
- Carmo, T. L. L., Azevedo, V. C., Siqueira, P. R., Galvão, T. D., Santos, F. A., Martinez, C. B. R., Appoloni, C. R. & Fernandes, M. N. (2018). Reactive oxygen species and other biochemical and morphological biomarkers in the gills and kidneys of the Neotropical freshwater fish, *Prochilodus lineatus*, exposed to titanium dioxide (TiO<sub>2</sub>) nanoparticles. *Environmental Science and Pollution Research*, 25, 22963-22976. <https://doi.org/10.1007/s11356-018-2393-4>
- Carmo, T. L. L., Siqueira, P. R., Azevedo, V. C., Tavares, D., Pesenti, E. C., Cestari, M. M., Martinez, C. B. R & Fernandes, M. N. (2019). Overview of the toxic effects of titanium dioxide nanoparticles in blood, liver, muscles, and brain of a Neotropical detritivorous fish. *Environmental Toxicology*, 34(4), 457-468. DOI: 10.1002/tox.22699
- Cheung, C. C. C., Zheng, G. J., Li, A. M. Y., Richardson, B. J. & Lam, P. K. S. (2001). Relationship between tissue concentrations of polycyclic aromatic hydrocarbons and antioxidative responses of marine mussels, *Perna viridis*. *Aquatic Toxicology*, 52: 189-203. [https://doi.org/10.1016/S0166-445X\(00\)00145-4](https://doi.org/10.1016/S0166-445X(00)00145-4)
- Clemente, Z., Castro, V. L., Feitosa, L. O., Jonsson, C. M., Maia, A. H. N. & Fraceto, L. F. (2013). Fish exposure to nano-TiO<sub>2</sub> under different experimental conditions: Methodological aspects for nanoecotoxicology investigations. *Science of the Total Environment*, 463-464, 647-656. <http://dx.doi.org/10.1016/j.scitotenv.2013.06.022>
- Diniz, M. S., Matos, A. A., Lourenço, J., Castro, L., Peres, I., Mendonça, E. & Picado A. (2013). Histological and biochemical effects of exposure to TiO<sub>2</sub> nanoparticles in livers of two freshwater fish species: *Carassius auratus* and *Danio rerio*. *Microscopy and Microanalysis*, 1-10. doi:10.1017/S1431927613013238
- Hajirezaee, S., Mohammadi, G., Naserabad, S. S. (2020). The protective effects of vitamin C on mon carp (*Cyprinus carpio*) exposed to titanium oxide nanoparticles (TiO<sub>2</sub>-NPs). *Aquaculture*, 518(734743), 1-12. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2019.734734>
- Hao, L., Wang, Z. & Xing, B. (2009). Effect of sub-acute exposure to TiO<sub>2</sub> nanoparticles on oxidative stress and histopathological changes in Juvenile Carp (*Cyprinus carpio*). *Journal of Environmental Science*, 21, 1459-1466. DOI: 10.1016/S1001-0742(08)62440-7
- Hou, J., Wang, L., Wang, C., Zhang, S., Liu, H., Li, S. & Wang, X. (2019). Toxicity and mechanisms of action of titanium dioxide nanoparticles in living organisms. *Journal of Environmental Science*, 75, 40-53. <https://doi.org/10.1016/j.jes.2018.06.010>
- Huang, X., Liu, Z., Xie, Z., Dupont, S., Huang, W., Wu, F., Kong, H., Liu, L., Sui, Y., Lin, D., Lu, W., Hu, M. & Wang, Y. (2018). Oxidative stress induced by titanium dioxide nanoparticles increases under seawater acidification in the thick shell mussel *Mytilus coruscus*. *Marine Environmental Research*, 137, 49-59. <https://doi.org/10.1016/j.marenvres.2018.02.029>
- Kang, S. J., Kim, B. M., Lee, Y. J. & Chung, H. W. (2008). Titanium dioxide nanoparticles trigger p53-mediated damage response in peripheral blood lymphocytes. *Environmental and Molecular Mutagenesis*, 49, 399-405. <https://doi.org/10.1002/em.20399>
- Karthigarani, M. & Navaraj, D.P.S. (2012). Impact of nanoparticle on enzymes activity in *Oreochromis mossambicus*. *International Journal of Scientific & Technology*, 1(10), 13-17.
- Keen, J. H., Habig, W. H. & Jakoby, W. B. (1976). Mechanism for the several activities of the glutathione S-transferases. *Journal of Biological Chemistry*, 251(20), 6183-6188.

- Keller, A. A., McFerran, S., Lazareva, A. & Suh, S. (2013). Global life cycle releases of engineered nanomaterials. *Journal of Nanoparticles Research*, 15(1692). doi:10.1007/s11051-013-1692-4
- Kim, K. T., Klaine, S. J., Cho, J., Kim, S. H. & Kim, S. D. (2010). Oxidative stress responses of *Daphnia magna* exposed to TiO<sub>2</sub> nanoparticles according to size fraction. *Science of the Total Environment*, 408(10), 2268-2272. doi:10.1016/j.scitotenv.2010.01.041
- Mahaling, B. & Dinabandhu, A. (2018). Nanotoxicology: the emerging nanoresearch. *Scientia Horticulture*, 3(7), 14-16.
- Martirosyan, A. & Schneider, Y. J. (2014). Engineered nanomaterials in food: Implications for food safety and consumer health. *International Journal of Environmental Research and Public Health*, 11(6), 5720-5750. doi:10.3390/ijerph110605720
- Paital, B. (2018). Removing small non-enzymatic molecules for biochemical assay of redox regulatory enzymes; An exemplary comments on "Antioxidant responses in gills and digestive gland of oyster *Crassostrea madrasensis* (Preston) under lead exposure. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 154, 337-340. <https://doi.org/10.1016/j.ecoenv.2018.01.051>
- Pham, C. H., Yi, J. & Gu, M. B. (2012). Biomarker gene response in male Medaka (*Oryzias latipes*) chronically exposed to silver nanoparticle. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 78: 239-245. doi:10.1016/j.ecoenv.2011.11.034
- Pirsaheb, M., Azadi, N. A., Miglietta, M. L., Sayadi, M. H., Blahova, J., Fathi, M. & Mansouri, B. (2019). Toxicological effects of transition metal-doped titanium dioxide nanoparticles on goldfish (*Carassius auratus*) and common carp (*Cyprinus carpio*). *Chemosphere*; 215: 904-915. <https://doi.org/10.1016/j.chemosphere.2018.10.111>
- Reeves, J. F., Davies, S. J., Dodd, N. J. F. & Jha, A. N. (2008). Hydroxyl radicals (OH) are associated with titanium dioxide (TiO<sub>2</sub>) nanoparticle induced cytotoxicity and oxidative DNA damage in fish cells. *Mutation Research/Fundamental and molecular mechanisms of mutagenesis*; 640: 113-122. doi:10.1016/j.mrfmmm.2007.12.010
- Valavanidis, A., Vlahogianni, T., Dassenakis, M. & Scoullou, M. (2006). Molecular biomarkers of oxidative stress in aquatic organisms in relation to toxic environmental pollutants. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 64, 178-189. doi:10.1016/j.ecoenv.2005.03.013
- Varela-Valencia, R., Gómez-Ortiz, N., Oskam, G., Coss, R., Rubio-Piña, J., Río-García, M., Albores-Medina, A. & Zapata-Perez, O. (2014). The effect of titanium dioxide nanoparticles on antioxidant gene expression in tilapia (*Oreochromis niloticus*). *Journal of Nanoparticles Research*, 16 (2369), 1-12. doi:10.1007/s11051-014-2369-3
- Xiong, D., Fang, T., Yu, L., Sima, X. & Zhu, W. (2011). Effects of nano-scale TiO<sub>2</sub>, ZnO and their bulk counterparts on zebrafish: acute toxicity, oxidative stress and oxidative damage. *Science of the Total Environment*, 409: 1444-1452. doi:10.1016/j.scitotenv.2011.01.015
- Zhang, X., Sun, H., Zhang, Z., Niu, Q., Chen, Y. & Crittenden, J. C. (2007). Enhanced bioaccumulation of cadmium in carp in the presence of titanium dioxide nanoparticles. *Chemosphere*, 67(1), 160-166. <https://doi.org/10.1016/j.chemosphere.2006.09.003>
- Zhang, Y., Qiang, L., Yuan, Y., Wu, W., Sun, B. & Zhu, L. (2018). Impacts of titanium dioxide nanoparticles on transformation of silver nanoparticles in aquatic environments. *Environmental Science Nano*, 5(5): 1191-1199. <https://doi.org/10.1039/C8EN00044A>
- Zhang, H.M., Cao, J., Tang, B.P. & Wang, Y.Q. (2014). Effect of TiO<sub>2</sub> nanoparticles on the structure and activity of catalase. *Chemico-Biological Interactions*, 219, 168-174. <http://dx.doi.org/10.1016/j.cbi.2014>.