Análise histológica da hepatotoxicidade do herbicida Roundup Transorb® em *Poecilia reticulata* sob diversos tempos de exposição

Ana Paula Rezende dos SANTOS¹, Thiago Lopes ROCHA¹, Joana Cristina Neves de Menezes FARIA¹, Simone Maria Teixeira de SABÓIA-MORAIS^{1,2}

¹Depto. de Morfologia, Instituto de Ciências Biológicas (ICB) / UFG.

²Profa. Dra. / Orientadora – Depto. de Morfologia – ICB / UFG

Email: anapaula.bio10@gmail.com

Palavras-chave: Fígado, histopatologia, herbicida, Guaru.

Introdução

Os herbicidas são químicos fitotóxicos usados para destruir ou inibir o crescimento de ervas daninhas, favorecendo o desenvolvimento das plantações de cultura (Gupta, 2007; Manno, 2007). O glifosato [N-(fosfonometil) glicina] é um tipo de herbicida que foi desenvolvido pela Monsanto Company em 1970 e tem se tornado o mais utilizado no mundo desde sua introdução em 1974, sendo não seletivo e muito efetivo (Duke & Powles, 2008; Cerdeira & Duke, 2006).

E devido ao aumento da contaminação de ambientes aquáticos por metais pesados e componentes orgânicos (hidrocarbonos e pesticidas) observa-se o maior interesse nos efeitos de diferentes contaminantes nos organismos aquáticos (Romero et al., 2010). Nesse sentido, diversos trabalhos têm analisado o potencial toxicológico de herbicidas que contém o glifosato como princípio ativo em peixes (Glusczak et al., 2007; Jiraungkoorskul et al., 2002; Modesto & Martinez, 2010). Tendo em vista que esses animais são considerados bioindicadores do ambiente aquático pela sua capacidade de responder a poluentes (Padmini, 2008).

O modelo biológico utilizado será o *Poecilia reticulata* (Peters, 1859), um peixe pequeno bentopelágico, não migratório, e que ocupa uma ampla gama de habitats, como estuários, lagos, logoas, pequenas valas e canais (Skelton, 1993). É considerado como adequado para ser utilizado como organismo teste em estudos ecotoxicológicos com agrotóxicos (Manrique, 2009) e apresenta dimorfismo sexual, que facilita a identificação do gênero e a realização de estudos comparativos entre eles. Além disso, esta espécie é recomendada como organismo teste pela American

Public Health Association (APHA, 1991) e pela Organização para Cooperação e Desenvolvimento Econômico (OECD, 1992).

A utilização de biomarcadores histopatológicos a fim de determinar os efeitos de contaminação ambiental é considerada como uma metodologia de grande relevância, pois demonstra o verdadeiro estado de saúde do animal (Costa et al. 2011). E tem ajudado a estabelecer a relação causa e efeito, entre a exposição a contaminantes e várias respostas biológicas (Boran et al., 2010).

As análises qualitativas das histopatologias são importantes para a detecção de alterações teciduais, que possam ser bioindicadores do estado fisiológico do animal. Entretanto, análises semi quantitativas são necessárias quando se deseja integrar dados biológicos com parâmetros ambientais mensuráveis, a fim de identificar a relação causa efeito (Costa et al., 2011).

Material e métodos

Fêmeas de *P. reticulata* foram coletados na psicultura da Estação de Tratamento de Efluentes da empresa de saneamento de água de Goiânia – Goiás – Brasil (Saneamento de Goiás – SANEAGO), coordenadas: 16° 37′ 59″ S e 49° 15′ 44″ W. A exposição foi realizada em cinco aquários, sendo um controle com três litros de água sem o herbicida, e os demais aquários com três litros de solução de RDT na concentração de 3.5μL/L, contendo oito animais em cada. Os grupos experimentais foram organizados da seguinte forma: T0 (grupo controle), T4 (grupo exposto/4 horas), T8 (grupo exposto/8 horas), T12 (grupo exposto/12 horas), T24 (grupo exposto/24 horas).

Os testes foram realizados em duplicata como recomenda o guia da OECD (1992).

As amostras de fígado foram dissecadas e fixadas em solução fixadora de paraformaldeído tamponado a 10% por duas horas, lavados três vezes a cada cinco minutos em tampão fosfato de sódio e depois transferidos para etanol 70%, onde permaneceu até o processamento histológico. Parte do material foi desidratado em concentrações crescentes de etanol, incluso em parafina (Paraplast/McCormick), seccionados a 3 µm e corados por Hematoxilina e eosina (H&E), para evidenciar a morfologia tecidual, e diagnosticar as alterações histopatológicas. Para a

histoquímica dos carboidratos os cortes foram tratados por Ácido Periódico de Schiff (PAS) e Ácido Períodico de Schiff mais a enzima amilase (PAS + amilase), para detecção de glicoconjugados neutros e para controle negativo da presença de glicogênio, respectivamente. Sendo preparadas três lâminas histológicas coradas por HE e duas para cada reação histoquímica.

Resultados e discussão

A morfologia do fígado dos animais do grupo controle demonstrou que não há organização dos hepatócitos em lóbulos ou ácinos, ou mesmo dos ductos, vasos e artérias na tríade portal como nos mamíferos. Os hepatócitos apresentam citoplasma homogêneo, formato poliédrico e em sua maioria com nucléolo evidente. Observa-se em alguns animais o pâncreas exócrino invadindo o parênquima hepático, sendo referido como pâncreas intrahepático.

As alterações hepáticas observadas foram tempo dependente, ou seja, apresentaram-se mais acentuadas de acordo com o aumento do tempo de exposição dos animais (Fig. 1).

Para os grupos expostos por quatro horas, notou-se o aumento da presença de melanomacrófagos e de vacúolos lipídicos, além disso, houve processos de hemorragia, dilatação dos vasos sanguíneos, e somente nas fêmeas, para este tempo, foi possível observas infiltrações de leucócitos.

O grupo exposto por oito horas apresentou pleomorfismo nuclear, principalmente com núcleos picnóticos e lesão granulomatosa. Os focos de hemorragia e a dilatação dos vasos sanguíneos tiveram aumento considerável e mantiveram-se estável os focos de melanomacrófagos em relação ao grupo T4. Além disso, houve a ampliação de infiltrado leucocitário e lipidose.

A necrose e a eosinofilia citoplasmática foram observadas pela primeira vez no grupo T12,destacando-se nesses grupos o aumento na dilatação dos vasos sanguíneos e de vacúolos lipídicos.

Em T24 somente os melanomacrófagos e os focos eosinofílicos não tiveram aumento importante, sendo que as demais alterações tiveram considerável ampliação em sua freqüência, com destaque para a lipidose e os focos necróticos.

Pela análise de PAS pode-se notar a diminuição do glicogênio hepático devido à pouca marcação observada nos grupos tratados em relação aos controles, tanto em machos quanto em fêmeas, e pelo controle negativo realizado pelo PAS+amilase confirmou-se que o a marcação realizada por PAS se tratava de glicogênio.

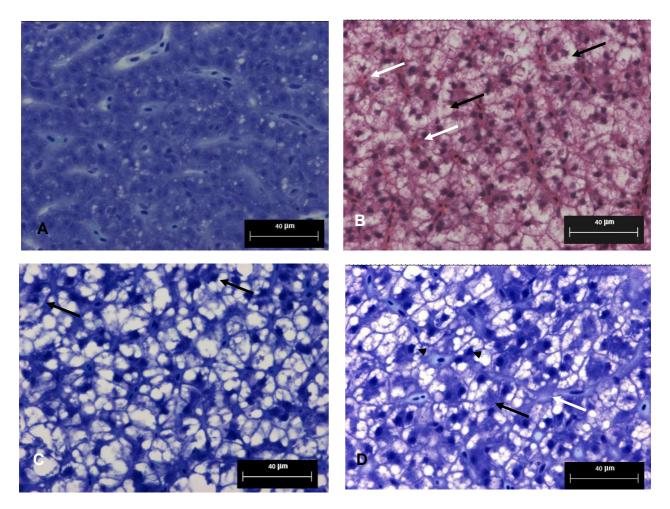


Fig. 1. - Perfil histopatológico observado nos grupos experimentais. (A) T0 controle: os hepatócitos com arranjo estrutural normal, e pequenos vacúolos (seta) AT, aumento: 400x; (B) T4: hepatócitos pouco vacuolizados (seta preta), com alguns focos hemorrágicos (seta branca), H&E, aumento 400X; (C) T8: hepatócitos moderadamente vacuolizados, com focos hemorrágicos (seta preta) e melanomacrófagos (seta branca), H&E, aumento 400X; (D) T24: nota-se lesões granulomatosas (seta branca), núcleos picnóticos (cabeça de seta) e necrose de hepatócitos (seta preta), AT, aumento: 400x. Barra: 40 μm.

Conclusões

Este estudo ressalta a importância do uso da investigação histopatológica, e histoquímica aliada à quantificação dos dados, para avaliar o efeito de herbicidas em peixes, considerando-o como método válido no diagnóstico da toxicidade de xenobióticos no organismo animal.

E por meio das análises histológicas e histoquímicas realizadas observou-se que a exposição ao herbicida proporcionou alterações severas no tecido hepático, confirmando que este é órgão alvo do metabolismo do herbicida Roundup Transorb®.

Desse modo os resultados demonstram também que o peixe *Poecilia* reticulata é um bom modelo biológico para os estudos de toxicidade, tendo em vista que o comportamento histopatológico diagnosticado é similar ao encontrado em outras espécies aquáticas amplamente estudadas.

Instituição de fomento: CNPq e CAPES

Referências Bibliográficas

APHA. 1991. Toxicity tests methods for aquatic organisms. In: Standart methods for the examination of water and waste water. 17.ed. Washington, p. 689-819.

Boran, H., Capkin, E., Altinok, I., Terzi, E., 2010. Assessment of acute toxicity and histopathology of the fungicide captan in rainbow trout. Experimental and Toxicologic Pathology doi:10.1016/j.etp.2010.08.003.

Cerdeira, A.L., Duke, O.S. 2006. The current status and environmental impacts of glyphosate-resistant crops: a review. J. Environ. Qual. 35, 1633-1658.

Costa, P.M., Caeiro, S., Lobo, J., Martins, M., Ferreira, A.M., Caetano, M., Vale, C., DelValls, T.A., Costa, M.H., 2011. Estuarine ecological risk based on hepatic histopathological indices from laboratory and in situ tested fish. Marine Pollution Bulletin 62, 55–65.

Duke, S.O., Powles, S.B., 2008. Mini-review Glyphosate: a once-in-a-century herbicide. Pest Manag Sci. 64, 319-325.

Glusczak, L., Miron, D.S., Moraes, B.S., Simões, R.R., Schetinger, M.R.C., Morsch, V.M., Loro, V.L., 2007. Acute effects of glyphosate herbicide on metabolic and enzymatic parameters of silver catfish (*Rhamdia quelen*). Comp Biochem Physiol 146, 519-524.

Gupta, P.K. Toxicity of herbicides pp. 567-586

Jiraungkoorskul, W., Upatham, E.S., Kruatrachue, M., Sahaphong, S., Vichasri-Grams, S., Pokethitiyook, P., 2002. Histopathological effects of roundup, a glyphosate herbicide, on nile tilapia (*Oreochromis niloticus*). Science Asia 28, 121-127.

Manno, M. 1996. Herbicides. Human Toxicology, J. Descotes (Ed.)

Manrique, W. G., 2009. Toxicidade aguda e risco ecotoxicológico do fipronil para o Guaru (*Poecilia reticulata*) e dissipação no ambiente aquático. Dissertação de mestrado em aqüicultura – Centro de Aquicultura, Universidade Estadual Paulista, Jaboticabal.

OECD (Organization for Economic Cooperation and Development), 1992. Fish, acute toxicity test. In: OECD Guideline for Testing of Chemicals. 203.

Padmini, E., Geetha, B. V., Rani, M.U., 2008. Liver oxidative stress of the grey mullet Mugil cephalus presents seasonal variations in Ennore estuary. Brazilian Journal of Medical and Biological Research 41, 951-955.

Modesto, K.A., Martinez, C.B.R., 2010. Effects of Roundup Transorb on fish: Hematology, antioxidant defenses and acetylcholinesterase activity. Chemosphere 81, 781–787.

Romero, D.M., Molina, M.C.R., Juárez, A.B., 2010. Oxidative stressinducedbyacommercialglyphosateformulationinatolerant strain of *Chlorella kessleri*. Ecotoxicol. Environ. Saf., doi:10.1016/j.ecoenv.2010.10.034

Skelton, P. H., 1993. A complete guide to the freshwater fishes of Southern Africa. South Africa: Southern Book Publishers, Halfway House., pp:388