IX EPCC – Encontro Internacional de Produção Científica UniCesumar Nov. 2015, n. 9, p. 4-8 ISBN 978-85-8084-996-7



AVALIAÇÃO DA INCORPORAÇÃO DE ÁCIDOS GRAXOS ÔMEGA-3 EM FILÉS DE TILÁPIA DO NILO

Marina Oliveira, Michele Cristina da Silva, Jesuí Vergílio Visentainer, Liane Maldaner

RESUMO: O objetivo deste estudo foi de avaliar a incorporação de ácidos graxos da família ômega-3, especialmente os ácidos alfa-linolênico (LNA), eicosapentaenoico (EPA) e docosahexaenoico (DHA) em filés de tilápia do Nilo (. Verificou-se que o óleo da semente de uva japonesa (*Hovenia dulcis*) (OSUJ) é rico em LNA, com 425,20 mg de LNA g⁻¹ de lipídios totais. Foram preparados dois tratamentos: o controle, contendo 4,2% de óleo de soja (TI) e o Tratamento II, contendo 2,1% de OSUJ. As tilápias receberam os respectivos tratamentos durante 30 dias, e foi avaliada a composição lipídica dos filés nos tempos inicial (T0), intermediário (T15) e final (T30). Os teores de LNA, EPA e DHA tiveram um expressivo aumento no tratamento que utilizou OSUJ, ao mesmo tempo em que a razão n-6/n-3 diminuiu. Os resultados mostram que a substituição do óleo de soja pelo óleo da semente de uva japonesa nas dietas preparadas aumentam o valor nutricional e a qualidade da carne desse peixe de água doce.

PALAVRAS-CHAVE: LNA; Oreochromis niloticus; razão n-6/n-3; uva japonesa.

1 INTRODUÇÃO

Os ácidos graxos poli-insaturados (AGPI), especialmente alguns da família ômega-3 (ácido alfa-linolênico, LNA, 18:3n-3; ácido eicosapentaenoico, EPA, 20:5n-3; ácido docosahexaenoico, DHA, 22:6n-3) tem sido extensivamente estudados como benéficos para a saúde humana. Entre esses benefícios estão propriedades anti-inflamatórias, redução do risco de câncer e doenças cardiovasculares, além de atuar na formação, desenvolvimento e operação do cérebro e retina (Fritsche, 2015; Martin et al., 2006).

Contudo, Simopoulos, (2002) constatou que a razão n-6/n-3 (ácidos graxos [AG] da família ômega-6 e ômega-3, respectivamente) da dieta da população ocidental está crescendo, atingindo valores entre 15:1 e 20:1, enquanto que o valor recomendado é entre 2:1 e 1:1. Este aumento é resultado do excessivo consumo de ácidos graxos n-6, provenientes dos óleos de milho, soja e girassol, aliado ao baixo consumo de linhaça, chia e perilla, por exemplo, como fontes de ácidos graxos n-3 (Sargi et al., 2013; Simopoulos, 2013).

A uva japonesa (*Hovenia dulcis*) é originária do Japão, mas rapidamente se expandiu para outros países, inclusive o Brasil, devido a sua adaptação fácil ao solo e resistência ao frio (Bampi et al., 2010). A fruta é rica em compostos antioxidantes (Wang et al., 2012), e sua semente tem características semelhantes as de sementes conhecidas por serem ricas em LNA, o que a torna uma potencial nova fonte de ômega-3.

O consumo de carne de peixe é visto como uma maneira de aumentar o consumo de ácidos graxos n-3. Porém, os principais peixes de água doce consumidos no Brasil, entre eles a tilápia do Nilo (*Oreochromis niloticus*), contêm baixos níveis de AGPI, inclusive daqueles da família ômega-3 (Carbonera et al., 2014). A tilápia do Nilo, juntamente com a carpa (*Cyprinus carpio*) representam uma significante proporção da aquicultura mundial, devido à crescente produção e consumo desses peixes, principalmente na Ásia, África e América do Sul (FAO, 2014).

Atualmente, diversas estratégias para elevar os níveis de ômega-3 em diferentes tipos de alimentos têm sido aplicadas, como o enriquecimento de carne de frango com biomassa de algas (Al-Khalifa, 2015), ovos de galinha com óleos de sementes, de peixes e microalgas (Fraeye et al., 2012), e produtos de panificação com farinha de linhaça (Kadam & Prabhasankar, 2010). Além disso, diversos estudos mostram ainda o aumento de ômega-3 e diminuição da razão n-6/n-3 envolvendo tilápias do Nilo alimentadas com uma dieta suplementada com diferentes óleos vegetais (Aguiar et al., 2011; Carbonera et al., 2013).

Desta forma, o trabalho teve como objetivo preparar uma dieta para peixes suplementada com óleo da semente de uva japonesa (OSUJ), e investigar a composição em ácidos graxos do tecido muscular das tilápias do Nilo alimentadas com essa dieta, com especial atenção aos níveis de LNA, EPA e DHA.

2 MATERIAL E MÉTODOS

A semente de uva japonesa foi triturada, seca, e o óleo foi extraído sob agitação com hexano. O solvente foi separado em evaporador rotativo. O estudo foi conduzido na Estação Experimental de Aquicultura da Universidade Estadual de Maringá (UEM), em parceria com a Companhia de Desenvolvimento Agropecuário do Paraná (CODAPAR), localizada no distrito de Floriano (Maringá, Paraná), de agosto a setembro de 2014. Vinte e quatro tilápias do Nilo foram divididas em dois tanques, e submetidas aos seguintes tratamentos: o controle, em que a ração continha 4,2% de óleo de soja como fonte lipídica (TI) e o tratamento utilizando 2,1% de OSUJ (TII). Antes do início da alimentação com a dieta suplementada, todos os peixes receberam a dieta controle (TI) durante



IX EPCC – Encontro Internacional de Produção Científica UniCesumar Nov. 2015, n. 9, p. 4-8 ISBN 978-85-8084-996-7



7 dias, para adaptação. Após esse período, um dos tanques continuou recebendo a dieta controle, enquanto o outro recebeu a ração suplementada durante 30 dias. Quatro peixes foram coletados nos dias 0 (após adaptação), 15 e 30 de cada tratamento, sacrificados, eviscerados, lavados, filetados e armazenados em sacos de polietileno, sob vácuo e mantidos a -18°C para análises posteriores.

Os lipídios totais (LT) dos filés foram extraídos de acordo com método proposto por Bligh & Dyer, (1959). A esterificação e transesterificação dos TL foram feitas seguindo métodos de Hartman & Lago, (1973) e Maia & Roddriguez-Amaya, (1993). Os ésteres metílicos de ácidos graxos (EMAG) foram separados em cromatógrafo a gás da marca Thermo, modelo trace ultra 3300, equipado com um detector de ionização em chama e coluna capilar de sílica fundida CP - 7420 (Select FAME, 100 m de comprimento, 0,25 mm de diâmetro interno e 0,25 µm de cianopropil). As vazões dos gases foram de 1,2 mL min⁻¹ para o gás de arraste (H₂); 30 mL min⁻¹ para o gás auxiliar (N₂) e 35 e 350 mL min⁻¹ para o H₂ e para o ar sintético, respectivamente, para a chama do detector. O volume injetado foi de 2,0 µL, utilizando divisão da amostra (split) de 1:80. As temperaturas do injetor e do detector foram de 200 e 240°C, respectivamente. A temperatura da coluna foi programada a 165°C durante 7,00 min, seguido por rampa de aquecimento de 4ºC min⁻¹ até atingir 185ºC, permanecendo assim por 4,67 min, seguido por nova rampa de aquecimento de 6°C min⁻¹ até que a coluna atingisse 235°C, mantidos por 5,00 min totalizando assim 30,00 min de análise. Os tempos de retenção e as áreas dos picos dos EMAG foram determinados utilizando o software ChromQuest 5.0. As identificações foram efetuadas utilizando como critério a comparação dos tempos de retenção de ésteres metílicos de padrões da Sigma (USA) com os tempos de retenção obtidos para os ésteres metílicos presentes nas amostras. A quantificação dos ácidos graxos (em mg de AG g-1 de LT) foi realizada de acordo com Visentainer, (2012), utilizando o metil éster do ácido tricosanóico (23:0), da Sigma, como padrão interno. Todos os resultados são apresentados como média ± desvio padrão (DP) e comparados por meio do teste de Tukey, utilizando o software Statistica, versão 7.0.

3 RESULTADOS E DISCUSSÕES

A Tabela 1 apresenta a composição em ácidos graxos majoritários dos óleos utilizados nos tratamentos, assim como das rações preparadas.

Observando a composição lipídica dos óleos, é possível verificar o teor elevado de ácido linoleico (LA) no óleo de soja, enquanto no óleo da semente de uva japonesa o LNA é o ácido graxo encontrado em quantidade maior. Essa diferença de composição faz com que a razão n-6/n-3 do OSUJ seja 23 vezes menor que a mesma razão para o óleo de soja. Simopoulos, (2002) indica que quanto menor a razão n-6/n-3 de um alimento, melhor é o alimento para a prevenção de diversas doenças, como câncer, obesidade, diabetes, e doenças cardiovasculares e autoimunes. As dietas preparadas foram analisadas e mostram o mesmo perfil em relação aos ácidos graxos n-6 e n-3 identificados nos respectivos óleos, com teor maior de LNA e menor razão n-6/n-3 na ração preparada com OSUJ.

Tabela 1: Composição dos ácidos graxos n-6 e n-3 (mg g⁻¹ LT) e razão n-6/n-3 dos óleos e das dietas preparadas

Ácidos graxos	Óleo de Soja (OS)	Óleo da Semente de Uva Japonesa (OSUJ)	Tratamento I (controle – 4,2% OS)	Tratamento II (2,1% OSUJ)
LA	515,69 ± 6,71	207,86 ± 1,18	342,23 ±19,48a	307,39 ± 4,55a
LNA	45,56 ± 1,64	425,20 ± 3,02	35,02 ± 2,03a	143,72 ± 1,08b
n-6/n-3	11,32 ± 0.03	0,49 ± 0.03	9,77 ± 0.04c	2,14 ± 0.03b

Fonte: dados da pesquisa.

Os principais ácidos graxos n-6 e n-3 encontrados nos filés de tilápia estão apresentados na Tabela 2. Podemos observar que além do LA e LNA, os peixes apresentaram um aumento dos ácidos graxos EPA e DHA, demonstrando que esses peixes de água doce, assim como os humanos, possuem enzimas capazes de converter o LNA nesses outros importantes AG. O teor de LNA aumentou 3,5 vezes do tempo 0 (T0) até o tempo final (T30) no tratamento que utilizou o óleo da semente de uva japonesa. Consequentemente, essa mudança também acarretou na diminuição significativa da razão n-6/n-3, de 6,79 (T0) para 3,23 (T30) para o mesmo tratamento.

Tabela 2: Composição dos ácidos graxos n-6 e n-3 (mg g⁻¹ LT) e razão n-6/n-3 dos filés de tilápia

Ácidos Graxos		Tratamento I - 4,2% OS		Tratamento II - 2,1% OSUJ	
	T0	T15	T30	T15	T30
LA	128,94 ± 13,06b	157,73 ± 10,40a	147,64 ± 6,98a	145,52 ± 2,18ab	156,33 ± 6,92a



IX EPCC – Encontro Internacional de Produção Científica UniCesumar Nov. 2015, n. 9, p. 4-8 ISBN 978-85-8084-996-7



LNA	8,93 ± 1,63a	11,40 ± 2,41a	9,01 ± 0,63a	18,74 ± 0,50c	31,59 ± 3,24b
EPA	0,68 ± 0,04a	0,84 ± 0,04ab	0,92 ± 0,02b	0,76 ± 0,07ab	1,21 ± 0,08c
DHA	12,89 ± 2,12b	16,13 ± 0,29ab	22,39 ± 0,47cd	17,05 ± 1,54a	23,43 ± 1,80d
n-6/n-3	6,79 ± 0,17b	6,50 ± 0,17b	5,61 ± 0,13e	4,61 ± 0,09	3,23 ± 0,03a

Fonte: dados da pesquisa.

4 CONCLUSÃO

Foi verificado que o óleo da semente de uva japonesa contém elevados níveis de LNA, podendo ser considerada como nova fonte rica em ômega-3.

A substituição do OS pelo OSUJ nas dietas preparadas elevou os níveis de LNA, EPA e DHA e diminuiu significativamente a razão n-6/n-3 nos filés de tilápia do Nilo, aumentando o valor nutricional e a qualidade da carne desse peixe de água doce.

REFERÊNCIAS

Aguiar, A. C., Cottica, S. M., Boroski, M., Sargi, S. C., Do Prado, I. N., Bonafé, E. G., França, P. B., de Souza, N. E., Visentainer, J. V. Effects of the flaxseed oil on the fatty acid composition of tilapia heads. **European Journal of Lipid Science and Technology**, v. 113, p. 269–274, 2011.

Al-Khalifa, H. Production of added-value poultry meat: enrichment with n-3 polyunsaturated fatty acids. **World's Poultry Science Journal**, v. 71, p. 319–326, 2015.

Bampi, M., Bicudo, M. O. P., Fontoura, P. S. G., Ribani, R. H. Composição centesimal do fruto, extrato concentrado e da farinha da uva-do-japão. **Ciência Rural**, v. 40, p. 2361–2367, 2010.

Bligh, E. G., Dyer, W. J. A rapid method of total lipid extraction and purification. *Canadian Journal of Biochemistry and Physiology*, v. 37, p. 911-917, ago. 1959.

Carbonera, F., Bonafe, E. G., Martin, C. A., Montanher, P. F., Ribeiro, R. P., Figueiredo, L. C., Almeida, V. C., Visentainer, J. V. Effect of dietary replacement of sunflower oil with perilla oil on the absolute fatty acid composition in Nile tilapia (GIFT). **Food Chemistry**, v. 148, p. 230–234, out. 2013.

Carbonera, F., Santos, H. M. C. Dos, Montanher, P. F., Schneider, V. V. D. A., Lopes, A. P., Visentainer, J. V. Distinguishing wild and farm-raised freshwater fish through fatty acid composition: Application of statistical tools. **European Journal of Lipid Science and Technology**, v. 116, p. 1363–1371, maio 2014.

Fraeye, I., Bruneel, C., Lemahieu, C., Buyse, J., Muylaert, K., Foubert, I. Dietary enrichment of eggs with omega-3 fatty acids: A review. **Food Research International**, v. 48, p. 961–969, março 2012.

Fritsche, K. L. The Science of Fatty Acids and Inflammation. Advances in Nutrition. v. 6, p. 293S-301S, 2015.

Hartman, L., Lago, R. C. A. Rapid preparation of fatty acid methyl esters from lipids. **Laboratory Practice**, v. 22, p. 475–477, 1973.

Kadam, S. U., Prabhasankar, P. Marine foods as functional ingredients in bakery and pasta products. **Food Research International**, v. 43, p. 1975–1980, jun. 2010.

Maia, E. L., Roddriguez-Amaya, D. B. Avaliação de um método simples e econômico para a metilação de ácidos graxos com lipídios de diversas espécies de peixes. **Revista Do Instituto Adolfo Lutz**, v. 53, p. 27–35, 1993.

Martin, C. A., Schneider, V. V. D. A., Ruiz, M. R., Visentainer, J. E. L., Matsushita, M., Souza, N. E., Visentainer, J. V. Ácidos graxos poli-insaturados ômega-3 e ômega-6: importância e ocorrência em alimentos, **Revista de Nutrição**, v. 19, p. 761–770, dez. 2006.

Sargi, S. C., Silva, B. C., Santos, H. M. C., Montanher, P. F., Boeing, J. S., Santos Júnior, O. O., de Souza, N. E., Visentainer, J. V. Antioxidant capacity and chemical composition in seeds rich in omega-3: chia, flax, and perilla. **Food Science and Technology**, v. 33, p. 541–548, set. 2013.



IX EPCC – Encontro Internacional de Produção Científica UniCesumar Nov. 2015, n. 9, p. 4-8 ISBN 978-85-8084-996-7



Simopoulos, A. P. The importance of the ratio of omega-6/omega-3 essential fatty acids. **Biomedicine and Pharmacotherapy**, v. 56, p. 365–379, jun. 2002.

Simopoulos, A. P. Dietary omega-3 fatty acid deficiency and high fructose intake in the development of metabolic syndrome brain, metabolic abnormalities, and non-alcoholic fatty liver disease. **Nutrients**, v. 5, p. 2901–2923, jul. 2013.

Visentainer, J. V. Aspectos analíticos da resposta do detector de ionização em chama para ésteres de ácidos graxos em biodiesel e alimentos. **Quimica Nova**, v. 35, p. 274–279, 2012.

Wang, M., Zhu, P., Jiang, C., Ma, L., Zhang, Z., & Zeng, X. Preliminary characterization, antioxidant activity in vitro and hepatoprotective effect on acute alcohol-induced liver injury in mice of polysaccharides from the peduncles of Hovenia dulcis. **Food and Chemical Toxicology**, v. 50, p. 2964–2970, jun. 2012.

