

文章编号:1005-8737(2000)03-0075-05

## 氧化鱼油对鲤抗应激能力的影响

任泽林, 曾虹, 霍启光, 郭庆

(中国农业科学院 饲料研究所, 北京 100081)

**摘要:**在半纯化饲料中分别加入3%新鲜鱼油(POV 1.28 meq/kg)和 POV 分别为 59.28、118.79 和 189.37 meq/kg 的氧化鱼油, 投喂体重 100 g 左右 2 龄鲤鱼种, 15 周后进行抗应激试验。结果表明:氧化鱼油可导致鲤白细胞吞噬活性增强( $P < 0.05$ ), 说明鲤非特异性的细胞免疫应答水平提高, 处于应激状态。病原应激和运输应激实验结果证实, 长期处于应激状态的鲤, 其抗应激能力减弱。

**关键词:**鲤; 氧化鱼油; 应激能力

**中图分类号:** S963.1

**文献标识码:** A

氧化油脂中含有多种初级和次级氧化产物, 被水貂<sup>[1,2]</sup>、虹鳟<sup>[3]</sup>、斑点叉尾鲶<sup>[4]</sup>、非洲鲶<sup>[5]</sup>、银大麻哈<sup>[6]</sup>、狼鲈<sup>[7]</sup>、大西洋鲑<sup>[8]</sup>、五条鲈<sup>[9,10]</sup>和鲤<sup>[11,12]</sup>摄食后, 可降低其生产性能, 破坏膜结构完整性<sup>[13~15]</sup>, 影响其机体抗氧化酶和辅酶活性<sup>[2,16~21]</sup>, 降低血清中 $\alpha$ -生育酚含量<sup>[16,22,23]</sup>, 因而减弱血液系统抗氧化能力, 诱发血液学指标失衡, 并可造成虹鳟<sup>[24~26]</sup>、狼鲈<sup>[7]</sup>、大西洋鲑<sup>[27]</sup>、鲤<sup>[12]</sup>和五条鲈<sup>[9]</sup>肝胆系统发生病变(肝脏肿大、脂肪肝、褪色、肝细胞坏死、小叶中心降解, 并出现脂褐质或蜡样色素沉着), 损伤肌肉组织, 使鲤<sup>[11,28~30]</sup>、虹鳟<sup>[31]</sup>、狼鲈<sup>[7,32]</sup>、斑点叉尾鲶<sup>[4]</sup>和五条鲈<sup>[9]</sup>出现肌肉营养不良症。关于氧化油脂对动物抗应激能力的影响目前尚未见报道。本实验旨在探索长期摄食氧化鱼油后鲤抗应激能力的变化。

### 1 材料与方法

#### 1.1 试验动物

体重 100 g 左右 2 龄鲤鱼种。依体重相近原则随机分为 4 个处理组, 每组设 4 个重复, 共 16 个试验单元, 每单元投放鱼种 30 尾。

#### 1.2 氧化鱼油

收稿日期:1999-11-29

作者简介:任泽林(1967-), 男, 四川重庆人, 中国农业科学院饲料研究所助研, 从事鱼类营养与饲料研究。

在鱼油中添加  $\text{Fe}^{2+}$  30、 $\text{Cu}^{2+}$  15、 $\text{H}_2\text{O}_2$  600 mg/kg 和 0.3% 的水, 充分混合后, 于  $(37 \pm 1)^\circ\text{C}$  条件下搅拌氧化, 在不同时间下取样得到过氧化物值(POV)分别为 59.28、118.79 和 189.37 meq/kg 的氧化鱼油, 分别简称为 P1、P2 和 P3, 以 F 表示新鲜鱼油(对照组)。各氧化程度鱼油氧化指标测定值见表 1。

#### 1.3 试验饲料

在半纯化基础饲料中添加 3% 的新鲜鱼油(POV 1.28 meq/kg)和 POV 分别为 59.28、118.79 和 189.37 meq/kg 的氧化鱼油, 形成 F、P1、P2 和 P3 处理组。试验饲料组成:酪蛋白 32.00%, 明胶 10.00%, 面粉 44.00%, 醋酸纤维素 4.70%, 鱼油 3.00%, 沸石粉 3.00%, 磷酸二氢钙 2.00%, 矿物盐预混料 1.00%, 维生素预混料 0.20%, 氯化胆碱 0.10。营养水平:可消化能 15.30(kJ/g), 粗蛋白 44.91%, 赖氨酸 2.79%, 蛋氨酸 1.02%, 钙 2.11%, 磷 0.74%。饲料制好后于  $-20^\circ\text{C}$  下储存, 投喂期间每周取料 1 次。

#### 1.4 饲养管理

采用循环水养殖系统, 养殖用聚乙烯水族箱有效容积 100 L。试验期间每日投喂 2 次(8:00 时和 15:00 时各 1 次), 日投喂量按鱼体重 2% 计。每周清洗养殖设施 1 次, 水温  $24 \sim 28^\circ\text{C}$ , 溶氧  $6 \sim 7 \text{ mg/L}$ , 氨氮  $< 0.2 \text{ mg/L}$ 。养殖试验期 15 周(1998 年 6

月 26 日~10 月 13 日)。

表 1 氧化鱼油氧化指标  
Table 1 Oxidative indices of oxidized fish oil

| 处理组<br>Treatment | POV/<br>(meq·kg <sup>-1</sup> ) | TBARS/<br>(MDA mg·kg <sup>-1</sup> ) | 酸价/<br>(KOH mg·g <sup>-1</sup> ) AV | 碘价/<br>(0.01g·g <sup>-1</sup> ) IV |
|------------------|---------------------------------|--------------------------------------|-------------------------------------|------------------------------------|
| F                | 1.28±0.01                       | 15.52±6.85                           | 1.18±0.02                           | 157.48±0.44                        |
| P1               | 59.28±0.64                      | 491.19±32.24                         | 1.47±0.01                           | 158.09±0.98                        |
| P2               | 118.79±0.12                     | 1282.55±165.24                       | 1.65±0.02                           | 151.35±1.11                        |
| P3               | 189.37±0.66                     | 2066.14±88.58                        | 2.75±0.02                           | 144.69±0.94                        |

注:POV—过氧化物值 Peroxide value; F—Fresh fish oil, Pov 1.28; P1—Treated with POV 59.28; P2—Treated with POV 118.79; P3—Treated with POV 189.37. TBARS—硫代巴比妥酸反应物 Thiobarbituric acid-reacting substances; MDA—丙二醛 Malondialdehyde.

## 1.5 测定指标与方法

### 1.5.1 白细胞吞噬活性

(1) 白细胞分离 将每单元平均来自于 4 尾鱼的抗凝血于 2 000 g 离心 10 min, 小心将血浆与红细胞间白细胞吸出, 于 4℃ 保存。抗凝血物质为 1% 的肝素溶液, 将肝素溶液均匀涂抹于 5 ml 试管内壁, 于 37℃ 烘箱烘干。然后, 将 4 尾鱼的血液采集于内, 制成抗凝血。

(2) 白细胞与荧光乳珠孵育 将直径为 1 μm 的荧光乳珠 (黄绿荧光的聚苯乙烯小球体) (Polysciences, Inc., Warrington, PA, USA) 用血浆稀释, 然后与白细胞在振荡床上常温 (25℃) 孵育 1 h (乳珠与白细胞比例约 50:1), 之后于 2 000 g 离心 10 min, 沉淀用 PBS 悬浮后, 涂片, 每个血样涂 5 片。

(3) 白细胞涂片染色 按吉姆萨 (Giemsa) 法<sup>[33]</sup>将制好的白细胞涂片于油镜下观察, 统计白细胞吞噬百分比 ( $P_p$ ) 和白细胞吞噬指数 ( $I_p$ ), 其公式为:

$$\text{吞噬百分比}(P_p/\%) = \frac{100 \text{ 个白细胞中参与吞噬的白细胞数}}{100 \text{ 个白细胞}} \times 100$$

$$\text{吞噬指数}(I_p) = \frac{100 \text{ 个参与吞噬的白细胞中的乳珠总数}}{100 \text{ 个参与吞噬的白细胞}}$$

1.5.2 病原应激 用嗜水气单胞菌 (*Aeromonas hydrophila*, 购自华中农业大学水产学院) 攻毒来测定。将菌种用肉汁蛋白胨琼脂平板培养集菌, 用生理盐水稀释后注射。本测定进行 2 次, 所用鱼每尾体重约 300 g。第 1 次攻毒于 1998 年 10 月 6 日开始, 从各重复随机选出 5 尾鱼, 在每尾鱼胸鳍基部注射菌浓度为  $10^6$  CFU/ml 菌液 0.2 ml, 然后分别放置于经过消毒处理过的水簇箱内, 3 d 后未发生死亡; 于 10 月 10 日每尾鱼再注射菌浓度为  $10^8$  CFU/ml

的菌液 0.2 ml, 之后观察 7 d, 记录并计算死亡率, 测定期间水温保持在  $(21 \pm 0.5)^\circ\text{C}$ 。第 2 次测定在 10 月 23 日, 从每处理组 4 重复的任意 2 重复中随机选取 5 尾鱼, 注射菌浓度为  $10^8$  CFU/ml 的菌液 0.3 ml 后, 分别置于经消毒处理的水簇箱内, 观察 5 d, 记录并计算死亡率, 测定期间水温保持在  $(29 \pm 0.5)^\circ\text{C}$ 。

1.5.3 运输应激 在每处理组的 4 重复中分别随机选取体重约 300 g 的鱼 7 尾, 合并后 (每组共 28 尾鱼) 放置于盛 35 L 水的塑料桶中, 在不充气条件下, 将鱼用车从北京运至天津后折回, 往返共计 300 km, 路途时间 7.5 h (1998 年 10 月 14 日 11:00 时至 18:30 时, 气温  $16 \sim 18^\circ\text{C}$ ), 返回实验室后立即统计临近死亡数 (腹部朝上, 仅鳃微动的鱼)。然后, 放回充气的养殖桶, 观察 24 h 内死亡数。

1.5.4 其它 鱼油酸价 (AV) 按参考文献 [34], 鱼油碘价 (IV)、硫代巴比妥酸反应物 (TBARS) 和 POV 按参考文献 [35] 进行。

### 1.6 数据处理

用 SAS 软件包进行单因素方差分析, 多重比较用 LSD 法。

## 2 结果

### 2.1 氧化鱼油对白细胞吞噬活性的影响

表 2 显示, 氧化鱼油提高白细胞吞噬百分比 ( $P_p$ ) ( $P < 0.05$ ),  $P_p$  增加趋势与鱼油氧化程度升高态势一致。POV 为 189.37 meq/kg 的最高氧化程度鱼油  $P_p$  高达 42.50%, 高出新鲜鱼油 88.89% ( $P < 0.05$ )。吞噬指数 ( $I_p$ ) 未显示出与  $P_p$  相似的趋势, 各组  $I_p$  接近 ( $P > 0.05$ )。本结果反映出: 鲤鱼在鱼油氧化产物刺激下, 白细胞吞噬活性增强, 即细胞免疫应答水平提高, 表明鲤处于应激状态。

表 2 氧化鱼油对白细胞吞噬活性的影响

Table 2 Effects of oxidized fish oil on phagocytic activities of leucocytes

| 处理组<br>Treatment | 吞噬百分比/%<br>$P_p$           | 吞噬指数<br>$I_p$            |
|------------------|----------------------------|--------------------------|
| F(1.28)*         | 22.50 ± 3.19 <sup>b</sup>  | 1.84 ± 0.38 <sup>a</sup> |
| P1(59.28)        | 24.50 ± 5.80 <sup>b</sup>  | 1.81 ± 0.16 <sup>a</sup> |
| P2(118.79)       | 38.32 ± 8.47 <sup>a</sup>  | 1.80 ± 0.11 <sup>a</sup> |
| P3(189.37)       | 42.50 ± 13.23 <sup>a</sup> | 1.80 ± 0.16 <sup>a</sup> |

\* 括号内值表示过氧化物值 (meq/kg), 表 3 同。Values in brackets indicate peroxide value(POV)(meq/kg), the same as table 3.

表中同列肩有不同字母者示差异显著 ( $P < 0.05$ )。Values with different superscripts on the same columns show significant differences.

## 2.2 氧化鱼油对鲤抗病原应激能力的影响

图 1 显示, 第 1 次测定中, 各处理组间差异不显著 ( $P > 0.05$ ), 但 POV 为 59.28 和 189.37 meq/kg 的氧化鱼油处理组较对照组死亡率高出 57.14%。

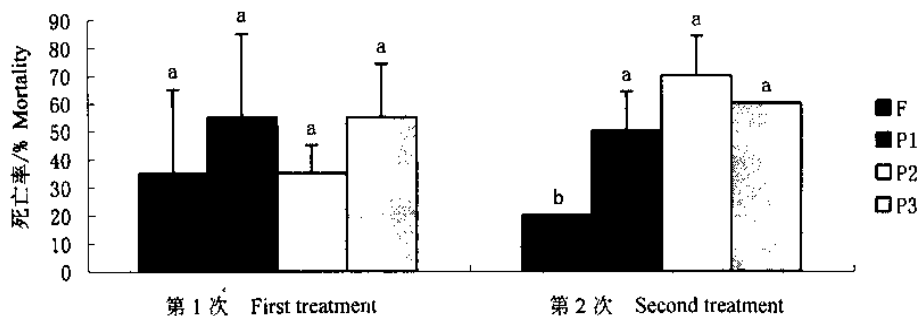


图 1 嗜水气单胞菌攻毒后鲤鱼的亡率

Fig.1 The carp mortality after injection with *Aeromonas hydrophila*

注: 柱上方有不同字母者示差异显著 ( $P < 0.05$ )。Columns with different letters show significant differences ( $P < 0.05$ ).

表 3 鲤鱼运输应激后的死亡率

Table 3 Carp mortalities after transportation stress %

| 处理<br>Treatment | 临近死亡率<br>Close-to-death ratio | 24 h 内死亡率<br>Mortality within 24 h |
|-----------------|-------------------------------|------------------------------------|
| F               | 0                             | 0                                  |
| P1              | 21.43                         | 7.14                               |
| P2              | 7.14                          | 3.57                               |
| P3              | 21.43                         | 3.57                               |

## 3 讨论

细胞免疫和体液免疫构成了机体疾病的防御系统。目前仅发现 IgM 一种鱼类免疫球蛋白, 故细胞免疫虽然相对于体液免疫更原始, 但对于鱼类或许有着更为重要的作用。在硬骨鱼类, 吞噬细胞有单核细胞、嗜中性白细胞和血栓细胞 3 种, 虽然血栓细胞不属白细胞, 但在实际操作时, 经常将其吞噬活性纳入白细胞吞噬活性来处理, 本试验亦如此。白细

第 2 次测定发现, 处理组与对照组出现显著差异 ( $P < 0.05$ ), 其中以 POV 为 118.79 meq/kg 的氧化鱼油组死亡率最高, 为 70%, 高出对照组 250%, 但各氧化处理组间无显著差异 ( $P > 0.05$ )。2 次测定中, 虽然差异显著性和处理组间变化趋势不完全一致, 但总体态势表明, 注射嗜水气单胞菌后, 氧化鱼油处理组较对照组死亡率增加。上述结果提示: 摄食氧化鱼油而长期处于应激状态的鲤, 其抗病原应激能力减弱。

## 2.3 氧化鱼油对鲤抗运输应激能力的影响

表 3 显示, 对照组 2 项测定指标即返回后临近死亡率和返回后 24 h 内死亡率皆为 0, 而氧化鱼油各处理组则出现不同程度死亡。虽然由于未设重复不能进行统计分析, 但结果清楚表明: 摄食氧化鱼油长期处于应激状态的鲤, 耐受运输应激的能力减弱。

胞吞噬活性变化是衡量机体免疫应答水平的一个有效指标。本试验出现白细胞吞噬活性增强, 表明鲤对鱼油氧化产物产生非特异性的细胞免疫应答, 处于应激状态。可以推断, 在本次较长试验期中, 长期处于应激状态将导致鲤体质下降。抗病原应激和抗运输应激结果显示: 长期摄食氧化鱼油的鲤, 抗病原应激能力和耐受运输应激的能力减弱, 这一结论证实了推断的正确性。

在氧化鱼油对鲤抗病原应激能力影响的第 2 次测定中, 死亡率普遍高于第 1 次, 原因可能有两方面: 一是高温条件下, 受氧化鱼油毒害的鱼抗应激能力急剧减弱; 另一方面, 水温较高时嗜水气单胞菌繁殖速度加快, 因而毒素分泌量增加, 致使在比第 1 次观察时间短的情况下出现了较高死亡率。对照组在第 2 次测定中的死亡率低于第 1 次, 这可能与注射

技术等方面的试验误差有关。

#### 4 结论

氧化鱼油可导致鲤白细胞吞噬活性增强( $P < 0.05$ ),使之处于应激状态。处于应激状态的鲤,其抗病原和运输应激能力均减弱。

#### 参考文献:

- [1] Borsting C F, Engberg R M. Inclusion of oxidized fish oil in mink diets 1. The influence on nutrient digestibility and fatty acid accumulation in tissues[J]. J Anim Phys Anim Nutr, 1994, 72(2-3): 132-145.
- [2] Engberg R M, Borsting C F. Inclusion of oxidized fish oil in mink diets. 2. The influence on performance and health considering histopathological, clinical-chemical, and haematological indices[J]. J Anim Physiol Anim Nutr, 1994, 72: 146-157.
- [3] Desjardins I M, Hicks B D, Hilton J W. Iron catalyzed oxidation of trout diets and its effect on the growth and physiological response of rainbow trout[J]. Fish Physiol Biochem, 1987, 3(4): 173-182.
- [4] Murai T, Andrews J W. Interactions of dietary  $\alpha$ -tocopherol, oxidized menhaden oil and ethoxyquin on channel catfish (*Ictalurus punctatus*)[J]. Journal of Nutrition, 1974, 104: 1 416-1 431.
- [5] Baker R T M, Davies S J. Muscle and hepatic fatty acid profiles and alpha-tocopherol status in african catfish (*Clarias gariepinus*) given diets varying in oxidative states and vitamin E inclusion level [J]. Animal Science, 1997, 64(1): 187-195.
- [6] Forster I, Higgs D A. Effect of diets containing herring oil oxidized to different degrees on growth and immuno competence of juvenile coho salmo (*Oncorhynchus kisutch*)[J]. Can J Fish Aqua Sci, 1988, 45(12): 2 187-2 194.
- [7] Gallet de Saint-Aurin D. Pathologie du loup (*Dicentrarchus labrax*) en élevage intensif en martinique[A]. Proceedings of the 38th annual gulf and caribbean fisheries institute[C]. Florida May, 1987, 144-163.
- [8] Koshio S, Ackman R G, Lall S P. Effects of oxidized herring and canola oils in diets on growth, survival and flavor of Atlantic salmon, *Salmo salar*[J]. J Agri and Food Chem, 1994, 42(5): 1 164-1 169.
- [9] Sakaguchi H, Hamaguchi A. Influence of oxidized oil and vitamin E on the culture of yellowtail[J]. Bull Jpn Soc Sci Fish, 1969, 35 (12): 1 207-1 214.
- [10] Murai T, Akiyama T, Ogata H, et al. Interaction of dietary oxidized fish oil and glutathione on fingerling yellowtail *Seriola quinqueradiata* [J]. Nippon Suisan Gakkaishi, 1988, 54(1): 145-149.
- [11] Hashimoto Y, Okaichi T. Muscle dystrophy of carp due to oxidized oil and the preventive effect of vitamin E[J]. Bull Jpn Soc Sci Fish, 1966, 32(1): 64-67.
- [12] 刘 伟, 张桂兰, 陈海燕. 饲料添加氧化油脂对鲤鱼体内脂质过氧化及血液指标的影响[J]. 中国水产科学, 1997, 4(1): 94-96.
- [13] Wihing L A. Lipid peroxidation in vivo[J]. JAOCS, 1965, 42: 908-913.
- [14] Machlin L J, Bendich A. Free radical tissue damage: protective role of antioxidant nutrients[J]. FASEB J, 1987, 1: 441-445.
- [15] Slater T F, Cheeseman K H, Davies M J, et al. Free radical mechanisms in relation to tissue injury[J]. Pro Nutr Soc, 1987, 46: 1-12.
- [16] Izaki Y, Yoshikawa S, Uchiyama M. Effect of ingestion of thermally oxidized frying oil on peroxidative criteria in rats [J]. Lipids, 1984, 19: 324-331.
- [17] Kanazawa K, Ashida H, Minamoto S, et al. The effect of orally administered secondary autooxidation products of linoleic acid on the activity of detoxifying enzymes in the rat liver[J]. Biochim Biophys Acta, 1986, 879: 36-43.
- [18] Sallman H P, Drommer W, Solaro K L. Pathogenic and metabolic impact on broilers strained by oxidized fats[J]. Israel Journal of Veterinary Medicine, 1988, 44(3): 183-194.
- [19] Stephan G. Influence of oxidation products of dietary marine lipids on the activity of some enzymatic systems and on liver and muscle contents in vitamin E of sea bass (*Dicentrarchus labrax*) [J]. Ichthyophysiol Acta, 1988, 12: 27-39.
- [20] Ashwin J L, Harris P G, Alexander J C. Effects of thermally oxidized canola oil and chronic consumption on aspects of hepatic oxidative stress in rats[J]. Nutrition Research, 1991, 11(1): 79-90.
- [21] Sakai T, Murata H, Yamauchi K, et al. Effects of dietary lipids peroxides contents on in vivo lipid peroxidation, alpha-tocopherol contents, and superoxide dismutase and glutathione peroxidase activities in the liver of yellowtail[J]. Bull Jpn Soc Sci Fish, 1992, 58(8): 1 483-1 486.
- [22] Sheehy P J A, Morrissey P A, Flynn A. Influence of the heated vegetable oils and  $\alpha$ -tocopheryl acetate supplementation on  $\alpha$ -tocopherol, fatty acids and lipid peroxidation in chicken muscle[J]. British Poultry Science, 1993, 34: 367-381.
- [23] Liu J F, Huang C F. Tissue alpha-tocopherol retention in male rats is compromised by feeding diets containing oxidized frying oil [J]. Journal of Nutrition, 1995, 125(12): 3 071-3 080.
- [24] Smith C E. The prevention of liver lipid degeneration (Ceroidosis) and microcytic anaemia in rainbow trout *Salmo gairdneri* Richardson fed rancid diets; a preliminary report[J]. Journal of Fish Diseases, 1979, 2: 429-439.
- [25] Moccia R D, Hung S S O, Slinger S J, et al. Effect of oxidized Fish oil, vitamin E and ethoxyquin on the histopathology and haematology of rainbow trout *Salmo gairdneri* Richardson [J]. Journal of Fish Diseases, 1984, 1: 269-282.
- [26] Rehulka J. Effect of hydrolytically changed and oxidized fat in dry pellets on the health of rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss* (Richardson) [J]. Aquaculture and Fisheries Management, 1990, 21(4): 419-434.
- [27] Roald S. An outbreak of liver lipid degeneration (LLD) in At-

- lantic salmon in a fish farm and attempts to cure the disease[J]. Nordisk Veterinaermedicin, 1976, 28:243-249.
- [28] Watanabe T, Matsuura Y, Hashimoto Y. Effect of natural and synthetic antioxidants on the incidence of muscle dystrophy of carp induced by oxidized saury oil[J]. Bull Jpn Soc Sci Fish, 1966, 32(10):887-891.
- [29] Watanabe T, Takashima F, Ogino C, et al. Effects of  $\alpha$ -tocopherol deficiency on carp[J]. Bull Jpn Soc Sci Fish, 1970, 36(6):623-630.
- [30] Aoe H, Abe I, Saito T, et al. Preventive effects of tocopherols on muscular dystrophy of young carp[J]. Bull Jpn Soc Sci Fish, 1972, 38(8):845-851.
- [31] Cowey C B, Degener E, Tacon A G J, et al. The effect of vitamin E and oxidized fish oil on the nutrition of rainbow trout (*Salmo gairdneri*) growth at natural, varying water temperatures[J]. British Journal of Nutrition, 1984, 51:443-451.
- [32] Stephan G, Messenger J L, Lamour F, et al. Interactions between dietary  $\alpha$ -tocopherol and oxidized oil on sea bass *Dicentrarchus labrax* fish nutrition in practice[A]; 4th international symposium of fish, nutrition and feeding[C]. Biarritz, France, Les Colloques No 61 June 24-27, 1993, 215-218.
- [33] Humason G L. Animal Tissue Techniques[M]. San Francisco: W H Freeman and Company, 1972.
- [34] 韩雅珊. 食品化学实验指导[M]. 北京: 中国农业大学出版社, 1996. 47-50.
- [35] 黄伟坤. 食品检验与分析[M]. 北京: 中国轻工业出版社, 1993. 741-742, 416-417, 596.

## Effects of oxidized fish oil on anti-stress abilities of carp, *Cyprinus carpio*

REN Ze-lin, ZENG Hong, HUO Qi-guang, GUO Qing

(Feed Research Institute, Chinese Academy of Agricultural Sciences, Beijing 100081, China)

**Abstract:** Juvenile carp (2 years old, average body weight about 100 g) were fed semi-purified diet supplemented with 3% of fresh fish oil (Peroxide value POV 1.28 meq/kg) and oxidized fish oil with different levels of POV (59.28, 118.79 or 189.37 meq/kg, respectively) for 15 weeks. The leucocytes of fish fed oxidized fish oil diet exhibited elevated phagocytic activities ( $P < 0.05$ ). This revealed that the non-specific cell mediated immune response was increased, therefore the fish were in state of stress. Two kinds of stress tests were conducted, including bacterium-stress with *Aeromonas hydrophila* and transportation-stress with 7.5 h train way, 300 km long and air temp. 16~18°C. The mortalities in treatment groups were obviously higher than those in control fed with fresh fish oil. The results verified that the anti-stress abilities weakened when the fish are in state of stress due to dietary oxidized fish oil.

**Key words:** common carp; oxidized fish oil; stress tolerance