DOI: 10.12131/20220204

文章编号: 2095-0780-(2023) 02-0124-09

# 酶解褐藻寡糖对鲢肌原纤维蛋白在模拟口腔消化中的影响

丛海花<sup>1</sup>,周 倩<sup>2,3</sup>,吴酉芝<sup>1</sup>,逯晓燕<sup>2</sup>,杨 天<sup>4</sup> 1.上海中侨职业技术大学食品药品学院,上海 201319 2.大连海洋大学食品科学与工程学院,辽宁大连 116023 3.晓东宜健(苏州)仪器设备有限公司,江苏苏州 215152 4.单县自然资源和规划局,山东 菏泽 274300

**摘要:**将鲢(*Hypophthalmichthys molitrix*)加工成肉糜制品能增加消费者的接受度从而提高其经济价值,酶解褐藻寡糖(Enzymolysis alginate oligosaccharide, EAO)能与鲢肌原纤维蛋白(Myofibrillar protein, MP)快速反应,提高食品的功能特性。食物经口腔加工后会发生明显的物理、化学变化。为了解肌原纤维蛋白在鲢消化过程中的结构变化,明确口腔消化对褐藻寡糖修饰后的肌原纤维蛋白的影响,从新鲜鲢中提取了肌原纤维蛋白,并向其中添加0.45 mg·mL<sup>-1</sup>的酶解褐藻 寡糖获得寡糖-蛋白复合物(EAO-MP),考察了鲢肌原纤维蛋白(M组)与寡糖-蛋白复合物(A组)在模拟口腔消化中的傅 里叶红外光谱、内源性荧光光谱、紫外吸收光谱、巯基含量、氢键含量、表面疏水性的变化差异。结果显示:经过模 拟口腔消化后,M组无规卷曲结构、总巯基含量增加,表面疏水性显著降低(P<0.05),说明肌原纤维蛋白由于模拟口腔 消化液的作用,二级、三级结构发生了改变;添加酶解褐藻寡糖后的A组无规卷曲结构下降了2.97%,A组在3个不同消 化时间点(0、5、15 s)α-螺旋结构相比M组分别增加了7.29%、2.73%、5.55%;氢键含量显著增加(P<0.05),说明肌原 纤维蛋白与酶解褐藻寡糖通过氢键作用结合为共价聚合物;巯基含量显著降低,表面疏水性呈升高趋势,说明酶解褐 藻寡糖的加入促进肌原纤维蛋白在模拟口腔消化液中展开蛋白结构。综上,酶解褐藻寡糖的添加能促使鲢肌原纤维蛋 白分子结构在模拟口腔消化液中展开,推测这可能有利于蛋白后续的消化吸收。

关键词: 鲢肌原纤维蛋白; 酶解褐藻寡糖; 模拟口腔消化; 光谱中图分类号: TS 254.4文献标志码: A

开放科学(资源服务)标识码(OSID):

# Effect of enzymolysis alginate oligosaccharide on myofibrillar protein in simulated oral digestion

CONG Haihua<sup>1</sup>, ZHOU Qian<sup>2, 3</sup>, WU Youzhi<sup>1</sup>, LU Xiaoyan<sup>2</sup>, YANG Tian<sup>4</sup>

1. College of Food and Drug, Shanghai Zhongqiao University of Vocational Technology, Shanghai 201319, China

2. College of Food Science and Engineering, Dalian Ocean University, Dalian 116023, China

3. Xiao Dong Pro-health (Suzhou) Instrumentation Co., Ltd., Suzhou 215152, China

4. Shandong Shanxian Bureau of Natural Resources and Planning, Heze 274300, China

**Abstract:** Processing silver carp (*Hypophthalmichthys molitrix*) into surimi products can improve consumers' acceptance and its economic value. Enzymolysis alginate oligosaccharide (EAO) can quickly react with myofibrillar protein (MP) extracted from silver carp to improve functional characteristics. Food will undergo physical and chemical changes after oral processing. To better understand the effects of oral digestion on the EAO-modified MP, we extracted the MP from fresh silver carp which was ad-

通信作者: 丛海花 (1983—), 女, 副教授, 博士, 研究方向为水产品加工。E-mail: conghh@shzq.edu.cn

收稿日期:2022-07-23;修回日期:2022-10-19

基金项目:国家自然科学基金青年科学基金项目 (31701630); 辽宁省教育厅 2021 年度高等学校基本科研项目 (LJKZ0715); 上海市高等教育人才揽蓄 计划科研项目; 大连市高层次人才创新支持计划 (2018RQ67); 农业部水产品加工重点实验室开放基金 (NYJG201502)

ded 0.45 mg·mL<sup>-1</sup> EAO to create a complex (EAO-MP). Then we investigated the variations of Fourier infrared spectroscopy, endogenous fluorescence spectroscopy, UV absorption spectroscopy, contents of sulfhydryl and active sulfhydryl, surface hydrophobicity, and hydrogen bonds in the simulated oral digestion of silver carp MP (Group M) and EAO-MP (Group A). The results show that, after the simulated oral digestion, the random coil structure and total sulfhydryl content increased, while the surface hydrophobicity decreased significantly in Group M (P<0.05), which demonstrates that the secondary and tertiary structures of MP had changed due to the effect of simulated oral digestive fluid. Besides, the random coil in Group A decreased by 2.97% after adding EAO. At three different digestion times, the  $\alpha$ -helix increased by 7.29%, 2.73% and 5.55%, respectively, compared with Group M. Additionally, the hydrogen bond content increased significantly in Group A (P<0.05), revealing that MP and EAO were bonded to a covalent polymer by the hydrogen bond force. The significant increase in sulface hydrophobicity and decrease in sulfhydryl content show that the addition of EAO promotes the expansion of the protein structure of MP in simulated oral digestive fluid. In conclusion, the addition of EAO can promote the molecular structure of silver carp MP to expand in

Keywords: Silver carp myofibrillar protein; Enzymolysis alginate oligosaccharide; Simulated oral digestion; Spectrum

the simulated oral digestive fluid, which may be conducive to the subsequent digestion and absorption of protein.

鲢 (Hypophthalmichthys molitrix) 是一种产量 高、价格低的淡水鱼,但因其肉薄刺多、腥味浓 重,导致其各种加工制品如鱼片、鱼粉等经济效益 不高。将鲢加工成肉糜制品能提高其经济价值,也 更易为消费者接受<sup>[1]</sup>。鲢鱼肉的蛋白质具有营养较 完全、功能性良好的优点,因此,通过增加鲢的消 费空间、提高其经济价值,防止资源浪费很有必 要。鱼肉蛋白中最主要的部分是肌原纤维蛋白 (Myofibrillar protein, MP),它是一种盐溶性蛋白, 是鱼肉的功能性蛋白成分。相较于脊椎动物蛋白, 鲢鱼肉蛋白的化学性质和热稳定性较低,蛋白功能 特性更容易在蛋白变性过程中随之降低<sup>[2]</sup>。

褐藻寡糖 (Alginate oligosaccharides, AO) 是由 褐藻酸盐降解得来的低分子量聚合物,其分子量根 据来源及降解方法的不同而有所差异,通常可通过 酸解法得到。最近的研究发现,可以通过条件更温 和、对环境更友好的酶解法得到酶解褐藻寡糖 (Enzymolysis alginate oligosaccharide, EAO),其平均 相对分子质量为 1.2 kD<sup>[3]</sup>。褐藻寡糖具有抗炎、抗 肿瘤、抗氧化、免疫调节等多种生物活性,还可吸 附重金属等从而有助于排出此类有害物质[3]。在功 能特性上也存在一定优势:由于低分子量的褐藻寡 糖具有更好的水溶性,能和肌原纤维蛋白快速反 应,提高肌原纤维蛋白的亲水能力<sup>[4]</sup>;褐藻寡糖存 在大量亲水性羟基,能减轻紫贻贝(Mytilus edulis) 肌肉蛋白质在冻结过程中的变性<sup>[5]</sup>。此外,褐藻寡 糖还能从基因水平上调节动物的消化功能, 增强十 二指肠和空肠黏膜中麦芽糖酶和蔗糖酶的活力,从 而改善动物的生长性能<sup>[6]</sup>。

已有学者针对寡糖或水产肌原纤维蛋白或两者

复合物在体外模拟消化条件下的功能特性或结构变 化进行了研究。壳聚糖具有良好的水溶性和生理活 性,但在消化过程中可能会导致聚合度以及含量变 化,经过体外动态消化模型研究发现聚合度为 2~5的壳寡糖经过胃和肠消化后能保持原来的结构 和含量<sup>[7]</sup>; 鸾乌贼(Symplectoteuthis oualaniensis)肌 原纤维蛋白与褐藻寡糖的接枝产物及经模拟胃肠消 化后的产物都具有良好的抗氧化性<sup>[8]</sup>; 鲑鱼肌原纤 维蛋白与褐藻寡糖在山梨醇存在的情况下,体外消 化产物有抗炎作用<sup>[9]</sup>。然而,当前对动物蛋白在口 腔消化中的结构变化的相关研究却很少。

人体消化食物是从口腔消化开始,通过牙齿和 舌头再加上唾液酶的作用,食物被分解转化成一 团,通过食道输送到胃中进一步消化。食物经口腔 加工后特别是与唾液润湿混合后,会发生明显的物 理、化学性质变化,因此,口腔消化研究很有必要<sup>[10]</sup>。 在前期研究中,笔者团队探讨了不同来源的褐藻寡 糖包括使用酸解法获得的酸解甘露糖醛酸寡糖、酸 解古罗糖醛酸寡糖和使用酶解法获得的酶解褐藻寡 糖对鲢肌原纤维蛋白分子结构的影响<sup>[11]</sup>,得出酶 解褐藻寡糖能提高鱼糜热稳定性、保护肌原纤维蛋 白离子键等结论。本研究选取鲢肌原纤维蛋白和相 对分子质量为 400~1 500 D 的酶解褐藻寡糖为研究 对象,通过加热制备二者复合物,再进行体外模拟 口腔消化,观察鲢肌原纤维蛋白与寡糖-蛋白复合 物的模拟消化产物的二级、三级结构变化,探究了 酶解褐藻寡糖对鱼肉肌原纤维蛋白在口腔消化中的 影响,提高对肌原纤维蛋白在消化过程中结构变化 的认识,为蛋白-寡糖类高品质蛋白营养型食品的 开发和制备以及人体对蛋白营养型食品的消化利用

研究提供理论基础。

# 1 材料与方法

# 1.1 材料与试剂

鲢购于大连市生熟食市场,迅速运至实验室宰 杀,去掉头和内脏,用去离子水冲洗干净,于4℃ 冰箱保存备用。酶解褐藻寡糖由中国科学院过程工 程研究所提供,通过酶解法降解褐藻胶获得,寡糖 的相对分子质量为 400~1 500 D,聚合度为 3~7, 纯度为 90% 以上。

试剂: 三羟甲基氨基甲烷 (Tris)、8-苯胺基-1-萘磺酸钠 (ANS)、乙二酸四乙酸二钠 (EDTA)、2-硝 基苯甲酸 (DTNB) 等为分析纯, 溴化钾为光谱纯。

Tris-HCl 缓冲液:  $0.2 \text{ mol} \cdot L^{-1}$  Tris,  $8 \text{ mol} \cdot L^{-1}$ 尿素, 2% (质量分数) SDS, 10 mmol · L<sup>-1</sup> EDTA, pH 6.8; Tris-HCl 缓冲液 (含 0.6 mol · L<sup>-1</sup> NaCl, pH 7.2); 活巯缓冲液 (0.2 mol · L<sup>-1</sup> Tris-HCl, 10 mmol · L<sup>-1</sup> EDTA, pH 6.8)。

模拟口腔消化液 (Simulated saliva fluid, SSF): 包括无机组分 (10 mL 89.6 g·L<sup>-1</sup> 的 KCl、10 mL 20 g·L<sup>-1</sup> 的 KSCN、10 mL 88.8 g·L<sup>-1</sup> 的 NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>、 10 mL 57 g·L<sup>-1</sup> 的 NaSO<sub>4</sub>、1.7 mL 175.3 g·L<sup>-1</sup> 的 NaCl、20 mL 84.7 g·L<sup>-1</sup> 的 NaHCO<sub>3</sub>)、有机组分 (8 mL 25 g·L<sup>-1</sup> 的尿素、15 mg 尿酸) 和酶 (290 mg α-淀粉酶), pH 调至 6.9, 消化液提前配置,于4 ℃ 冰箱保存,正式消化时先预热至 37 ℃ 再加入酶。

#### 1.2 仪器与设备

JJ-2 高速组织捣碎机 (杭州旌斐仪器科技有限 公司); TG16G 高速冷冻离心机 (盐城市安信实验 仪器有限公司); NEXUS670 型红外光谱仪 (合肥原 位科技有限公司); XWK-V108S 酶标仪 (南京德铁 实验设备有限公司); 970CRT 荧光分光光度计 (上 海微谱检测科技集团股份有限公司); 754N 紫外可 见分光光度计 (上海菁华仪器有限公司)。

## 1.3 方法

#### 1.3.1 鲢肌原纤维蛋白的提取

根据仪淑敏等<sup>[12]</sup>的提取方法,略作修改。剔 取材料脊部白肉,粉碎至糊状,以体积比1:5加 入 pH 7.2 的 10 mmol·L<sup>-1</sup> Tris-HCl 缓冲液,均质 后,4℃、5 000 r·min<sup>-1</sup> 离心 15 min,取沉淀,以 体积比1:5加入相同 pH 和浓度的含 0.6 mol·L<sup>-1</sup> NaCl 的 Tris-HCl 缓冲液悬浮,均质 30 s 后, 4℃、4 500 r·min<sup>-1</sup> 离心 20 min,取上清,测蛋白 浓度。

# 1.3.2 样品的制备

将上述肌原纤维蛋白再用相同浓度和 pH 的 Tris-HCl 缓冲液调节浓度至 20 mg·mL<sup>-1</sup>,置于离心 管中备用,以体积比 1:1 添加 0.9 mg·mL<sup>-1</sup>的酶解 褐藻寡糖溶液 (前期实验证明该质量浓度酶解褐藻 寡糖溶液可提高鲢肌原纤维蛋白的热稳定性),制 成 0.45 mg·mL<sup>-1</sup>寡糖-蛋白复合物溶液;不添加酶 解褐藻寡糖溶液的肌原纤维蛋白用上述缓冲液稀 释至质量浓度为 10 mg·mL<sup>-1</sup>。摇匀后,90 °C 孵育 10 min。

1.3.3 模拟口腔消化

根据 Minekus 等<sup>[13]</sup> 的方法,对鲢肌原纤维蛋 白及鲢肌原纤维蛋白-寡糖复合物进行模拟口腔消 化:分别取各样品 5 mL 置于试管,再向试管中加 入 5 mL 模拟口腔消化液 (pH 6.8),置于 37 ℃ 水浴 锅中加热,加热时间分别为 0、5、15 s,即模拟消 化 0、5、15 s。停止消化后立即将各组样品置于离 心管并放置冰水中停止消化,保存直至使用。消化 组别及名称见表 1。

1.3.4 傅里叶红外光谱的测定

根据 Xu 等<sup>[14]</sup>的方法,略作修改。将经过消化 后的各组肌原纤维蛋白溶液进行冷冻干燥后,取 2 mg 肌原纤维蛋白粉末,按照质量比 1:50 添加 无水溴化钾混合均匀,通过压片法获得红外光谱 图。采集样品之前先采集背景,消除空气对实验结 果的影响。用红外光谱仪以 4 cm<sup>-1</sup> 分辨率 500~ 4 000 cm<sup>-1</sup>进行扫描。

1.3.5 内源性荧光光谱的测定

取适量样品溶液于比色皿中,激发波长 280 nm,扫描范围 300~450 nm,用荧光分光光度 计测吸光度<sup>[15]</sup>。

1.3.6 紫外吸收光谱的测定

以上述 Tris-HCl 缓冲液为对照,利用紫外分 光光度计测吸收光谱,并使用 Origin 2018 软件绘 制二阶导数光谱。

1.3.7 总巯基、活性巯基的测定

根据哈斯等<sup>[16]</sup>的方法测定总巯基质量摩尔 浓度,略作修改。取稀释后的肌原纤维蛋白溶液 0.5 mL,加入 4.5 mL pH 为 6.8 的 Tris-HCl 缓冲液, 空白组加入等量去离子水混合均匀。取出 80% 溶 液,加入 0.5 mL 相同浓度的 DTNB 溶液。 40 ℃ 孵育 25 min, 412 nm 测吸光度。

表1	口腔消化组别
Table 1	Oral digestion group

组别 Group	名称 Name	
未消化鲢肌原纤维蛋白		
Undigested silver carp myofibrillar protein	MU	
鲢肌原纤维蛋白模拟口腔消化5 s	245	
Silver carp myofibrillar protein after simulated oral digestion for 5 s	M3	
鲢肌原纤维蛋白模拟口腔消化15s	2015	
Silver carp myofibrillar protein after simulated oral digestion for 15 s	M15	
未消化鲢肌原纤维蛋白-寡糖复合物	A0	
Undigested silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex		
鲢肌原纤维蛋白-寡糖复合物模拟口腔消化5s	simulated oral digestion for 5 s	
Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s		
鲢肌原纤维蛋白-寡糖复合物模拟口腔消化15s	415	
Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 15 s	A15	

活性巯基根据 Yildiz 等<sup>[17]</sup> 的方法测定,略作 修改。取 10 mg·mL<sup>-1</sup> 肌原纤维蛋白 0.5 mL,加入 4.5 mL 活巯缓冲液,空白组加入等量去离子水。摇 匀后加入 0.5 mL 的 DTNB (10 mol·L<sup>-1</sup>) 溶液,置于 4 ℃ 冰箱中反应 1 h 后,于 412 nm 下测定吸光 度。巯基 (SH) 的计算公式如下:

$$b_{\rm SH} = \frac{10^5 \times a \times d}{13\ 600 \times c} \tag{1}$$

式中: $b_{SH}$ 为巯基的质量摩尔浓度 (10 mmol·kg<sup>-1</sup>); a 为减去空白样品吸光度;d 为稀释倍数;c 为蛋 白质质量浓度 (mg·mL<sup>-1</sup>)。

1.3.8 氢键的测定

根据 Li 等<sup>[18]</sup> 的方法,稍作修改,取 2 mL 样 品分别与 5 倍体积的 0.6 mol·L<sup>-1</sup> NaCl (SB) 和 0.6 mol·L<sup>-1</sup> NaCl、1.5 mol·L<sup>-1</sup> 尿素 (SC) 混合,均质后 放于 4 ℃ 层析柜静置 1 h,离心 (8 000 r·min<sup>-1</sup>,4 ℃, 10 min)。考马斯亮蓝法测定上清液蛋白浓度,氢 键的质量浓度 (mg·mL<sup>-1</sup>) 为溶解于上述两种溶液中 的蛋白质质量浓度 (mg·mL<sup>-1</sup>) 之差。

1.3.9 表面疏水性的测定

根据 Zhang 等<sup>[19]</sup> 的方法,略作修改。将 10 mg·mL<sup>-1</sup> 样品用缓冲液 Tris-HCl (pH 6.8)稀释至 0.1~0.5 mg·mL<sup>-1</sup>,取各肌原纤维蛋白溶液 2 mL, 再加 10 μL ANS 溶液 (pH 7.5) 摇匀,避光存放 20 min。利用酶标仪 (激发波长 375 nm,发射波长 485 nm,增益 50)测量荧光强度,再以荧光强度为 纵坐标,肌原纤维蛋白浓度为横坐标作图,直线斜 率即为所测指标。 1.3.10 数据处理与统计学分析

采用 Excel 2010 软件处理数据,用 Origin 2018 软件绘图,通过 SPSS 20.0 软件分析数据显著 性,表中结果以"平均值±标准差(<del>X</del>±SD)"表示。

2 结果与分析

#### 2.1 傅里叶红外光谱分析

鲢肌原纤维蛋白在 500~4 000 cm<sup>-1</sup> 范围的红外 光谱如图 1-a 所示,存在数个吸收波段,1 660 cm<sup>-1</sup> 处代表 C=O 振动,是蛋白质最独特的光谱特 征;1 455 cm<sup>-1</sup> 处代表 C-H 弯曲振动;3 435 cm<sup>-1</sup> 处代表 O-H和N-H的伸缩;1159 cm<sup>-1</sup> 处为C-O 和 C-C 伸缩振动和 C-H 的弯曲模式<sup>[11]</sup>。经酶解 褐藻寡糖修饰后,酰胺 A 区在 3 425 cm<sup>-1</sup> 处的峰向 较低波数移动,在1159 cm<sup>-1</sup> 处的吸附较强,均表 明酶解褐藻寡糖和肌原纤维蛋白之间通过氢键结合 形成聚合物<sup>[20]</sup>。

为了研究肌原纤维蛋白的二级结构,对其中 1 600~1 700 cm<sup>-1</sup> 红外吸收峰经去卷积拟合,并对 得到的特征吸收带进行二级结构的分类,得到各组 肌原纤维蛋白二级结构所占比例<sup>[4]</sup>,如图 1-b 所 示:模拟口腔消化完成时,鲢肌原纤维蛋白 (M 组)无规卷曲结构增加了约 3%;与之相反,鲢 肌原纤维蛋白-寡糖复合物 (A 组)无规卷曲结构下 降了 2.97%,α-螺旋结构增加了 2.59%,β-折叠结 构稳定;与 M 组相比,A 组的α-螺旋结构随模拟 口腔消化在 3 个不同的消化时间点 (0、5、15 s)分 别增加 7.29%、2.73%、5.55%,α-螺旋结构比无规



M0. 未消化鲢肌原纤维蛋白; M5. 鲢肌原纤维蛋白模拟口腔消化5s; M15. 鲢肌原纤维蛋白模拟口腔消化15s; A0. 未消化 鲢肌原纤维蛋白-寡糖复合物; A5. 鲢肌原纤维蛋白-寡糖复合物模拟口腔消化5s; A15. 鲢肌原纤维蛋白-寡糖复合物模拟口 腔消化15s。后图同此。

M0. Undigested silver carp myofibrillar protein; M5. Silver carp myofibrillar protein after simulated oral digestion for 5 s; M15. Silver carp myofibrillar protein after simulated oral digestion for 15 s; A0. Undigested silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex; A5. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral digestion for 5 s; A15. Silver carp myofibrillar protein-alginate oligosaccharide complex after simulated oral dig

图1 肌原纤维蛋白和寡糖-蛋白复合物口腔消化产物傅里叶红外光谱 (a) 和二级结构含量 (b) 注: 下标 1 是 α-螺旋显著性, 下标 2 是 β-折叠显著性, 下标 3 是 β-转角显著性, 下标 4 是无规卷曲显著性。

Fig. 1 Fourier infrared spectroscopy (a) and secondary structure content (b) of MP and EAO-MP oral digestive products Note: Endnote subscript 1 is  $\alpha$ -helix significance; endnote subscript 2 is  $\beta$ -helix significance; endnote subscript 3 is  $\beta$ -turn significance; endnote subscript 4 is random coil significance.

卷曲结构更稳定。值得注意的是,本实验中各组样 品在加入模拟口腔消化液后蛋白浓度会下降。有研 究报道,再生丝素蛋白溶液浓度的升高会导致蛋白 分子间排列紧密,有序度增加<sup>[21]</sup>。综上,推测经 过口腔消化后肌原纤维蛋白结构趋于无序,而酶解 褐藻寡糖能抑制这种作用,使蛋白质分子结构趋于 稳定有序。这与 Zhong 等<sup>[22]</sup> 用苹果多酚对羊肉肌 原纤维蛋白进行处理后的结果一致。

#### 2.2 内源性荧光光谱分析

蛋白质三级结构的变化常通过蛋白质荧光团来 反映,而后者能在一定的激发波长下产生<sup>[23]</sup>。在 口腔消化期间,随着消化时间的增加,M组最大 吸收波长 ( $\lambda_{max}$ )发生蓝移;A组 $\lambda_{max}$ 则先蓝移再 红移 (图 2-a)。M组消化15s时具有最高荧光强度





Fig. 2 Endogenous fluorescence spectra (a) and maximum fluorescence intensity (b) of MP and EAO-MP oral digestive products Note:Values with different capital letters indicate significant differences among different digestive products at the same simulated oral digestion time (P<0.05); values with different lowercase letters indicate significant differences in the same group of digestion products at different simulated oral digestion time (P<0.05). The same case in Table 2 and Fig. 4–Fig. 6. (图 2-b),表明模拟口腔消化完成后,在三级结构 变化的同时,蛋白质分子聚集,结构也愈加紧密, 说明随着消化过程的进行,肌原纤维蛋白处于折叠 状态,色氨酸(Trp)被激发,具有较高荧光强度<sup>[24]</sup>; 随着模拟口腔消化的进行,A组荧光强度逐渐降 低,肌原纤维蛋白部分或完全展开,Trp 残基更多 地暴露于肌原纤维蛋白分子表面,这与Xu等<sup>[25]</sup> 的壳寡糖与大豆蛋白结合导致大豆蛋白结构展开的 结果一致。当消化时间达到15s时,A组的消化产 物最大荧光强度显著低于M组(P<0.05),是由于 褐藻多糖链上的阴离子基团能与蛋白质上带正电荷 的基团发生强烈的静电相互作用<sup>[26]</sup>,由此推测, 正是这种共价作用有利于减少消化导致的蛋白分子 聚集,这与林巍等<sup>[27]</sup>的研究结果一致。

#### 2.3 紫外吸收光谱分析

为进一步研究模拟口腔消化中酶解褐藻寡糖对 蛋白构象中细微差异的影响,考察了肌原纤维蛋白 分子三级结构的变化。这种变化可在某种程度上由 Trp 或酪氨酸 (Tyr) 等残基微环境的变化反映<sup>[23]</sup>。随着 消化时间的延长,肌原纤维蛋白紫外光谱峰型未改 变,但M组吸光度降低,A组吸光度升高(图 3-a), 吸光强度和最大吸光度波长位置的变化归因于疏水 性基团的埋藏或二级结构的修饰[28]。肌原纤维蛋 白紫外吸收二阶导光谱中分别有 2 个正、负吸收 峰,前者在 288 和 296 nm处,后者在在 284 和 291 nm 处 (图 3-b)。利用二阶导数生成 r 值 (r=a/b, a、b分别为正负吸收峰之差)<sup>[11]</sup>,r值降低表明蛋 白微环境更加疏水, r 值升高则证明肌原纤维蛋白 在极性溶剂中 Tvr 更多暴露<sup>[29]</sup>。由表 2 可知, 随着 模拟口腔消化时间的延长, M 组的 r 值均降低, A 组的 r 值先降低后升高,可能是因为酶解褐藻寡 糖通过大量羟基与 Tyr 形成氢键, 使 Tyr 暴露于分 子表面<sup>[11]</sup>。相比于 M组,同样消化时间下 A 组的 r 值更大, 也说明添加酶解褐藻寡糖会使肌原纤维 蛋白分子更加亲水。



图 b 中 A 为第 1 次正吸收峰与负吸收峰的差值; B 为 第 2 次正吸收峰与负吸收峰的差值。 In Fig. b, A is the difference between the first positive absorption peak and the negative absorption peak; B is the difference between the second positive absorption peak and the negative absorption peak.

图3 肌原纤维蛋白和寡糖-蛋白复合物口腔消化产物紫外吸收光谱 (a) 和紫外二阶导数光谱 (b)

Fig. 3 UV absorption spectra (a) and second order derivative spectra (b) of MP and EAO-MP oral digestive products

	表2	紫外二阶导数生成 <i>r</i> 值
Table 2	UV seco	nd order derivative generated <i>r</i> value

模拟口腔消化时间 Simulated oral digestion time/s	鲢肌原纤维 蛋白组 (M组) MP group	寡糖-蛋白 复合物组 (A组) EAO-MP group
0	$1.11 \pm 0.18^{Aa}$	$1.62 {\pm} 0.88^{Aa}$
5	$0.98{\pm}0.27^{Aa}$	$1.12{\pm}0.16^{Aa}$
15	$0.97{\pm}0.16^{Aa}$	$1.55 {\pm} 0.31^{Aa}$

#### 2.4 巯基含量分析

巯基的数量反映了蛋白质变性聚合的水平,也

可反映其变性程度<sup>[30]</sup>。如图 4-a 所示,随着模拟口 腔消化时间的延长,M 组样品总巯基质量摩尔浓 度呈下降趋势,消化 15 s 后尤其显著,这是因为 消化过程中巯基被氧化成二硫键<sup>[31]</sup>,也不排除模 拟口腔消化液中组分交互作用的影响使肌原纤维蛋 白分子相互聚集;A 组样品模拟口腔消化后,总巯 基质量摩尔浓度显著增加,这与空白组的总巯基下 降趋势相反,表明酶解褐藻寡糖能促进肌原纤维蛋 白分子在消化过程中结构展开。两组活性巯基均无





显著性差异 (P>0.05),这是由误差所致,但模拟口 腔消化后均出现上升趋势。与 M 组相比, A 组 2 种巯基质量摩尔浓度均显著降低 (P<0.05),有研 究表明添加不同浓度的茶多酚会导致肌原纤维蛋白 巯基含量出现降低、升高两种不同的结果<sup>[32]</sup>。 本研究出现这种结果可能是酶解褐藻寡糖的浓度所 致,也可能是由于酶解褐藻寡糖修饰使蛋白质形成 高分子多聚体,导致总巯基转化为二硫键,致使巯 基含量下降<sup>[27]</sup>。这些结果说明,肌原纤维蛋白经 过模拟口腔消化液的作用,其氧化程度会增加,蛋 白分子结构聚集。酶解褐藻寡糖可能使蛋白分子巯 基含量降低,却能促进肌原纤维蛋白分子在模拟口 腔消化液中结构的展开。

# 2.5 氢键含量分析

氢键维持了蛋白质二级结构空间构象的稳定。 如图 5 所示,随着口腔消化时间的延长,M、A组 在整个口腔消化期间,均无显著性差异(P>0.05), 这是由于误差引起的,但随着模拟口腔消化时间的 延长,M、A组的氢键质量浓度均呈现逐渐下降的 趋势。氢键是维持凝胶稳定构象的主要化学力,因 此模拟口腔消化使蛋白结构呈现不稳定趋势。与 M组相比,A组氢键质量浓度均显著升高(P<0.05), 由此推断肌原纤维蛋白经过酶解褐藻寡糖修饰,增 强了蛋白分子的稳定性。这也与前述红外光谱的结 果一致,证实了肌原纤维蛋白经酶解褐藻寡糖修饰 后会产生更多的氢键,并且通过氢键作用结合成为 共价聚合物。

## 2.6 表面疏水性分析

肌原纤维蛋白分子表面疏水性的高低反映了疏

水基团的多少,对蛋白质的构象、稳定性及其他功 能起着重要作用,可用以检测蛋白质微环境变化。 ANS与蛋白质分子结合越多,荧光强度越强,表 面疏水性越高。如图 6 所示,纵向比较(组内): M 组表面疏水性经过模拟口腔消化 5 s 后无显著性 差异,但 15 s 后显著降低(P<0.05),由于蛋白质结 构聚集会引起更多的疏水性氨基酸被埋藏<sup>[33]</sup>,说 明模拟口腔消化液中的组分能使蛋白空间结构聚 集。A 组表面疏水性经过模拟口腔消化 5 s 后也无 显著性差异,但 15 s 后显著升高(P<0.05),有研究 报道川明参寡糖中的α-1,4 糖苷键能与α-淀粉酶通 过氢键结合部分降解<sup>[34]</sup>,推测具有α-1,4 糖苷键的 酶解褐藻寡糖也能与模拟口腔消化液中的α-淀粉 酶先迅速结合,然后部分降解从而消解掉部分空间位 阻<sup>[35]</sup>,导致本实验条件下的模拟口腔消化过程中



Fig. 5 Hydrogen bond mass comcentration of MP and EAO-MP oral digestive products





表面疏水性逐渐升高,在5s时没有显著体现,但 15s后得到了与M组相反的结果,这个结果很有 启发性,一定程度上反映了添加酶解褐藻寡糖会促 进鲢肌原纤维蛋白分子的三级结构在模拟口腔消化 液中展开。

横向比较(组间): 0s未消化时, A组的表面 疏水性显著低于 M 组,有研究报道 1%和 3%质 量分数的魔芋寡糖可以使鲢肌原纤维蛋白在冷冻循 环期间的表面疏水性显著降低,从而抑制蛋白的氧 化变性[36],这与本研究中加入酶解褐藻寡糖修饰 后的肌原纤维蛋白表面疏水性变化结果一致,一定 程度反映了在口腔消化酶未参与之前, 酶解褐藻寡 糖有保护和抑制肌原纤维蛋白氧化的潜力,原因是 酶解褐藻寡糖的存在增加了肌原纤维蛋白表面的空 间位阻, 使更多表面疏水基团包埋于分子内部[37]; 后续加入 α-淀粉酶启动模拟口腔消化过程中, 在 消化 5 s 时 A 组的表面疏水性仍显著低于 M 组 (P<0.05); 而模拟消化 15 s 后, A 组的表面疏水性 却显著高于 M 组 (P<0.05)。后续研究应对 0 s 条件 下重复实验, 使统计学结果更为可靠; 或增加模拟 口腔消化过程中的时间测量点,获得更为系统完整 的过程数据,本研究无法排除0s时酶解褐藻寡糖 阻挡了蛋白和 ANS 结合,测得的表面疏水性比实 际更低这一可能性。

# 3 结论

本实验通过对鲢肌原纤维蛋白及其与酶解褐藻 寡糖的复合物进行模拟口腔消化,分析了动物蛋白 在消化期间二级、三级结构的变化。模拟口腔消化 后, 鲢肌原纤维蛋白组由于模拟口腔消化液的作用 导致无规卷曲结构含量增加, $\lambda_{max}$  蓝移。消化 15 s 后具有最大荧光强度,蛋白处于疏水微环境中紫外 二阶导数 r 值降低,由于聚集或氧化作用增加使总 巯基含量显著降低,氢键含量逐渐降低,表面疏水 性显著降低。寡糖-蛋白复合物组α-螺旋结构增 加,无规卷曲含量减少, $\lambda_{max}$ 先蓝移再红移,荧光 强度降低,紫外二阶导数 r 值增加,总巯基含量显 著增加,氢键含量下降,表面疏水性显著增加。肌 原纤维蛋白经过模拟口腔消化液的作用,二级、三 级结构发生变化,蛋白空间结构无序,分子结构聚 集。酶解褐藻寡糖与鲢肌原纤维蛋白通过氢键共价 结合,发生静电作用形成聚合物,促进鲢肌原纤维 蛋白分子结构的展开。综上所述,模拟口腔消化液 会改变鲢肌原纤维蛋白的构象, 使蛋白质分子聚 集,内部基团包裹;与纯鲢肌原纤维蛋白相比,添 加褐藻寡糖修饰后的肌原纤维蛋白减少了分子内的 聚集,促进蛋白分子结构在模拟口腔消化液中展 开。因此, 褐藻寡糖能使蛋白分子内部基团接触到 更多消化液,可能会更利于此类蛋白-寡糖复合产 品后续在胃肠中的消化吸收,这亟待进一步实验 验证。

#### 参考文献:

- [1] 尹艺霖,刘学军.不同超声功率处理对鲢鱼肌原纤维蛋白理化
  特性及凝胶品质的影响[J].肉类研究,2019,33(3):14-19.
- [2] WALAYAT N, WANG X K, LIU J H, et al. Kappa-carrageenan as an effective cryoprotectant on water mobility and functional properties of grass carp myofibrillar protein gel during frozen storage[J]. LWT, 2022, 154: 112675.
- [3] LU S, NA K, WEI J N, et al. Alginate oligosaccharides: the structure-function relationships and the directional preparation for application[J]. Carbohydr Polym, 2022, 284: 119225.
- [4] 荣婧, 仇超颖, 胡晓, 等. 鸢乌贼肌原纤维蛋白糖基化产物功能特性研究 [J]. 南方水产科学, 2018, 14(1): 68-76.
- [5] 虞铭霞,张怡,张宾.海藻糖和褐藻胶寡糖对冻藏紫贻贝品质的 影响 [J].现代食品科技, 2019, 35(9): 163-169.
- [6] 张丽,史洪涛,李月勤,等. 褐藻寡糖对断奶仔猪生长性能、抗氧化性能和肠道消化吸收功能的影响[J]. 中国饲料, 2018, 29(14): 56-61.
- [7] CHEN J Y, CHEN Q M, XIE C Q, et al. Effects of simulated gastric and intestinal digestion on chitooligosaccharides in two *in vitro* models[J]. Int J Food Sci Tech, 2020, 55(5): 1881-90.
- [8] 仇超颖,荣婧,胡晓,等. 糖基化鸢乌贼肌原纤维蛋白体外消化 产物抗氧化性研究 [J]. 南方水产科学, 2018, 14(6): 105-112.
- [9] SAIGUSA M, NISHIZAWA M, SHIMIZU Y, et al. In vitro and in

*vivo* anti-inflammatory activity of digested peptides derived from salmon myofibrillar protein conjugated with a small quantity of alginate oligosaccharide[J]. Biosci Biotech Bioch, 2015, 79(9): 1518-1527.

- [10] WANG X M, CHEN J S. Food oral processing: recent developments and challenges[J]. Curr Opin Colloid Interface Sci, 2017, 28: 22-30.
- [11] 杨天, 耿文豪, 郑志红, 等. 褐藻寡糖对鲢鱼鱼糜稳定性、分子 间作用力及肌原纤维蛋白结构的影响 [J]. 肉类研究, 2021, 35(7): 1-8.
- [12] 仪淑敏,李睿智,陈杨,等.白鲢鱼肌原纤维蛋白双向电泳分析 体系的建立[J].食品科学,2017,38(1):41-46.
- [13] MINEKUS M, ALMINGER M, ALVITO P, et al. A standardised static *in vitro* digestion method suitable for food: an international consensus[J]. Food Funct, 2014, 5(6): 1113-1124.
- [14] XU Y J, ZHAO X, BIAN G L, et al. Structural and solubility properties of pale, soft and exudative (PSE)-like chicken breast myofibrillar protein: effect of glycosylation[J]. Food Sci Technol, 2018, 95: 209-215.
- [15] WANG Z F, HE Z F, ZHANG D, et al. Effect of multiple freezethaw cycles on protein and lipid oxidation in rabbit meat[J]. Int J Food Sci Technol, 2021, 56(6): 3004-3015.
- [16] 哈斯, 韩玲钰, 许喆, 等. 碱性 pH 对马鲛鱼肌球蛋白热聚集行 为的影响 [J]. 现代食品科技, 2022, 38(4): 114-120, 61.
- [17] YILDIZ G, DING J Z, ANDRADE J, et al. Effect of plant proteinpolysaccharide complexes produced by mano-thermo-sonication and pH-shifting on the structure and stability of oil-in-water emulsions[J]. Innov Food Sci Emerg Technol, 2018, 47: 317-25.
- [18] LI T F, ZHAO J X, HUANG J, et al. Improvement of the quality of surimi products with over-drying potato starches [J]. J Food Qual, 2017: 1417856. Doi: 10.1155/2017/1417856.
- [19] ZHANG Y M, PUOLANNE E, ERTBJERG P. Mimicking myofibrillar protein denaturation in frozen-thawed meat: effect of pH at high ionic strength[J]. Food Chem, 2021, 338: 128017.
- [20] XU Y J, DONG M, TANG C B, et al. Glycation-induced structural modification of myofibrillar protein and its relation to emulsifying properties[J]. LWT, 2020, 117: 108664.
- [21] XIE F, SHAO H L, HU X C. Effect of storage time and concentration on structure of regenerated silk fibroin solution[J]. Int J Mod Phys B, 2006, 20(25n27): 3878-3883.
- [22] ZHONG Y Y, HAN P, SUN S L, et al. Effects of apple polyphenols and hydroxypropyl-β-cyclodextrin inclusion complexes on the oxidation of myofibrillar proteins and microstructures in lamb during frozen storage[J]. Food Chem, 2022, 375: 131874.
- [23] 梁雯雯,杨天,郭建,等.升温方式对鲢鱼肌球蛋白结构和理化

性质的影响 [J]. 食品科学, 2021, 42(21): 24-31.

- [24] 陈金玉,李彬,何丽丽,等.海藻糖和甘露醇对冻融循环引起的 虾蛄肌原纤维蛋白结构和功能特性变化的影响[J].食品科学, 2019,40(16):30-37.
- [25] XU Z Z, HUANG G Q, XU T C, et al. Comparative study on the Maillard reaction of chitosan oligosaccharide and glucose with soybean protein isolate[J]. Int J Biol Macromol, 2019, 131: 601-607.
- [26] QIU Y J, JIANG H, DONG Y Y, et al. Expression and biochemical characterization of a novel fucoidanase from flavobacterium algicola with the principal product of fucoidan-derived disaccharide[J]. Foods, 2022, 11(7): 1025.
- [27] 林巍, 刘晓兰, 任健, 等. 3 种还原糖对芸豆清蛋白糖基化改性产物乳化性及结构的影响 [J]. 食品与机械, 2019, 35(10): 170-173.
- [28] YANG X Y, SU Y, LI L. Study of soybean gel induced by *Lactoba-cillus plantarum*: protein structure and intermolecular interaction[J]. LWT-Food Sci Technol, 2019, 119(2): 108794.
- [29] 杨天,郑志红,张紫薇,等. 酶解海洋壳寡糖和褐藻寡糖对鲢鱼 糜热稳定性、化学作用力及蛋白质结构的影响[J]. 大连海洋 大学学报, 2022, 37(1): 157-165.
- [30] LU H, LIANG Y H, ZHANG X M, et al. Effects of cathepsins on gel strength and water-holding capacity of myofibrillar protein gels from bighead carp (*Aristichthys nobilis*) under a hydroxyl radical-generation oxidizing system[J]. Foods, 2022, 11(3): 330.
- [31] 毛小雨, 许馨予, 杨鹄隽, 等. 紫花芸豆蛋白体外消化产物的抗 氧化活性及结构特征分析 [J]. 食品科学, 2021, 42(3): 56-62.
- [32] LI X P, LIU C K, WANG J X, et al. Tea polyphenols affect oxidative modification and solution stability of myofibrillar protein from grass carp (*Ctenopharyngodon idellus*)[J]. Food Biophys, 2020, 15(4): 397-408.
- [33] SHUI S S, QI H, SHAIMAA H, et al. Kappa-carrageenan and its oligosaccharides maintain the physicochemical properties of myofibrillar proteins in shrimp mud (Xia-Hua) during frozen storage[J]. J Food Sci, 2021, 86(1): 140-148.
- [34] 高涛,罗黄洋,吴韧,等.川明参多糖在体外模拟消化过程中的 结构变化及对消化酶活性的影响 [J].食品与发酵工业,2021, 47(23):98-105.
- [35] 刘郁琪, 覃小丽, 阚建全, 等. 酪蛋白与可溶性大豆多糖的酶促糖 基化产物制备及其性能分析 [J]. 食品科学, 2020, 41(19): 74-82.
- [36] WALAYAT N, TANG W, WANG X P, et al. Effective role of konjac oligosaccharide against oxidative changes in silver carp proteins during fluctuated frozen storage[J]. Food Hydrocoll, 2022, 131: 107761.
- [37] 王伟, 王昱, 陈日新, 等. 海藻酸钠分子质量对低脂乳化肠凝胶 特性的影响 [J]. 肉类研究, 2019, 33(6): 1-6.