# 负载鳙鱼肽的壳聚糖/三聚磷酸钠和壳聚糖/亚麻 籽胶复合纳米颗粒的稳定性和生物相容性评价

郑昌亮<sup>1,2</sup>,陈梦婷<sup>1</sup>,汪 兰<sup>1</sup>,曲映红<sup>2</sup>,施文正<sup>2</sup>,石 柳<sup>1</sup>,陈 胜<sup>1</sup>,乔 宇<sup>1</sup>, 李 新<sup>1</sup>,郭晓嘉<sup>1</sup>,吴文锦<sup>1,\*</sup>,杨玉平<sup>3,\*</sup>

(1.湖北省农业科学院农产品加工与核农技术研究所,农业农村部农产品冷链物流技术重点实验室,湖北 武汉 430064;2.上海海洋大学食品学院,上海 201306; 3.武汉药品医疗器械检验所,湖北 武汉 430075)

摘 要: 壳聚糖纳米颗粒具有制备简单、成本低和生物相容性高等优点,正逐渐成为递送生物活性成分的 优良载体。前期研究表明负载鳙鱼肽(bighead carp peptides, BCP)的壳聚糖/三聚磷酸钠(chitosan/sodium tripolyphosphate, CS/TPP)和壳聚糖/亚麻籽胶(chitosan/flaxseed gum, CS/FG)纳米颗粒具有粒径小、包埋率高和 缓释效果显著等优点。本研究主要探究离子强度、pH值、模拟消化和贮藏时间对制备的CS/TPP-BCP和CS/FG-BCP 纳米颗粒的影响,并以Caco-2细胞为模型,评估壳聚糖纳米颗粒处理的胞外乳酸脱氢酶的含量、体内抗氧化能力和 细胞摄取度。结果表明两种壳聚糖纳米颗粒在酸性条件下比较稳定,对带相反电荷的溶液较为敏感。经过纳米颗粒 负载后的多肽的稳定性高于游离肽且两种纳米颗粒都具有较高生物相容性以及细胞摄取度。 关键词: 壳聚糖;纳米颗粒;稳定性;生物相容性

Evaluation of Stability and Biocompatibility of Chitosan/Sodium Tripolyphosphate and Chitosan/Flaxseed Gum Composite Nanoparticles Loaded with Bighead Carp Peptides

ZHENG Changliang<sup>1,2</sup>, CHEN Mengting<sup>1</sup>, WANG Lan<sup>1</sup>, QU Yinghong<sup>2</sup>, SHI Wenzheng<sup>2</sup>, SHI Liu<sup>1</sup>, CHEN Sheng<sup>1</sup>, QIAO Yu<sup>1</sup>, LI Xin<sup>1</sup>, GUO Xiaojia<sup>1</sup>, WU Wenjin<sup>1,\*</sup>, YANG Yuping<sup>3,\*</sup>

(1. Institute of Agricultural Products Processing and Nuclear Agricultural Technology, Hubei Academy of Agricultural Sciences, Key Laboratory of Cold Chain Logistics Technology for Agro-product, Ministry of Agriculture and Rural Affairs, Wuhan 430064, China;

2. College of Food Sciences and Technology, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China;

3. Wuhan Institute for Drug and Medical Device Control, Wuhan 430075, China)

**Abstract:** Chitosan nanoparticle is becoming an excellent carrier for the delivery of bioactive components due to the advantages of simple preparation, low cost and high biocompatibility. Previous studies have shown that chitosan/sodium tripolyphosphate (CS/TPP) and chitosan/flaxseed gum (CS/FG) nanoparticles loaded with bighead carp peptides (BCP) have the advantages of small particle size, high encapsulation rate and significant slow-release effect. This study explored the effects of ionic strength, pH, simulated digestion and storage time on the preparation of chitosan/sodium tripolyphosphate (CS/TPP-BCP) and chitosan/flaxseed gum (CS/FG-BCP) nanoparticles, and evaluated the extracellular lactate dehydrogenase content and antioxidant capacity *in vivo* of Caco-2 cells treated with the chitosan nanoparticles and their cellular uptake. The results showed that the two kinds of chitosan nanoparticles loaded with bighead peptides was higher than that of free peptides and both nanoparticles showed higher biocompatibility and cell uptake.

Keywords: chitosan; nanoparticle; stability; biocompatibility

DOI:10.7506/spkx1002-6630-20230404-032

中图分类号: TS209 文献标志码: A

文章编号: 1002-6630 (2023) 24-0034-07

收稿日期: 2023-04-04

基金项目:"十三五"国家重点研发计划重点专项(2019YFD0901805);

湖北省农机装备补短板核心技术应用攻关项目(HBSNYT202221)

第一作者简介:郑昌亮(1996一)(ORCID:0009-0009-4860-9900),男,硕士研究生,研究方向为水产品加工与贮藏。 E-mail: changliangzheng@163.com

\*通信作者简介:吴文锦(1982—)(ORCID: 0000-0003-1765-6973),男,研究员,硕士,研究方向为水产品加工与保鲜。
E-mail: wuwenjin@hbaas.com
杨玉平(1984—)(ORCID: 0009-0000-9147-1614),男,工程师,硕士,研究方向为食品质量与安全。
E-mail: 280731104@qq.com

## 引文格式:

郑昌亮,陈梦婷,汪兰,等.负载鳙鱼肽的壳聚糖/三聚磷酸钠和壳聚糖/亚麻籽胶复合纳米颗粒的稳定性和生物相容性 评价[J].食品科学,2023,44(24):34-40.DOI:10.7506/spkx1002-6630-20230404-032. http://www.spkx.net.cn ZHENG Changliang, CHEN Mengting, WANG Lan, et al. Evaluation of stability and biocompatibility of chitosan/sodium tripolyphosphate and chitosan/flaxseed gum composite nanoparticles loaded with bighead carp peptides[J]. Food Science, 2023,44(24): 34-40. (in Chinese with English abstract) DOI:10.7506/spkx1002-6630-20230404-032. http://www.spkx.net.cn

近年来,多肽类药物因其靶向性和治疗效果优于 化学药物且副作用少而备受关注<sup>[1]</sup>。多肽类药物常以口 服的形式进入体内。然而,多肽的渗透效率有限,口服 后生物利用度低,严重阻碍了多肽的利用<sup>[2]</sup>。为解决这 些问题,人们开发了各种纳米和微米尺度的多肽递送 体系。近年来用于多肽递送的主要有聚合物型<sup>[3-4]</sup>、脂 质体型<sup>[5-6]</sup>、乳液型<sup>[7-8]</sup>、无机颗粒型<sup>[9-10]</sup>、蛋白纳米颗粒 型<sup>[11]</sup>等。壳聚糖是一种阳离子天然多糖,由于壳聚糖 (chitosan, CS)存在带正电荷的氨基,其酸溶性溶液富 含阳离子电荷,因此可以与带负电的交联剂、多糖、蛋 白质等物质发生分子间静电吸引,用以包埋递送一些生 物活性成分<sup>[12]</sup>。

封装生物活性的纳米颗粒在食品加工中不可避免地 暴露在不同的环境条件下,除了一些本征参数外,离子 强度、pH值、贮藏时间对纳米颗粒也有一定的影响<sup>[13]</sup>。 一般认为纳米颗粒的Zeta电位绝对值大于30 mV便可认为 具有优异的稳定性<sup>[14]</sup>,在长时间储藏中不会发生解聚等 现象;pH值会影响CS的质子化程度,进而对纳米颗粒的 稳定性有一定的影响,为了确保溶液中聚阴离子与聚阳 离子足够多,pH值应控制在两种聚合物的pK<sub>a</sub>之间<sup>[15]</sup>;盐 的存在会减弱静电作用的强度。Costalat等<sup>[16]</sup>提出了一种 通过调节体系中盐浓度制备CS聚合物的新型可控组装工 艺,高浓度NaCl用于溶解聚电解质溶液,当混合两种聚 电解质溶液时,由于电解质的静电吸引力作用而没有发 生络合。随后利用透析缓慢消除NaCl后,两个对应物之 间的静电相互作用逐渐恢复,并形成络合物。

制备负载多肽的CS纳米颗粒必须通过胃肠道进行转运吸收,因此纳米颗粒必须进行细胞毒性实验以评估纳米颗粒的安全性;其次,肠道的转运、渗透、内化量也是评估纳米颗粒性能的重要指标。纳米颗粒的Zeta电位和粒径与渗透吸收密切相关,纳米颗粒粒径越小越容易通过肠细胞黏液层;其次,Zeta电位值越大更易与带负电荷的黏蛋白糖基发生静电相互作用而黏附在上皮细胞上,延长它们在吸收位点的停留时间以增加其生物利用度<sup>[17]</sup>。Caco-2细胞是一种人克隆结肠腺癌细胞,具有与分化小肠上皮细胞类似的结构和功能,包括微绒毛以及小肠刷状缘上皮相关的酶系,因此在进行体外细胞实验时可以用来模拟体内肠转运现象。除此之外,HT-29细胞也常作为研究纳米颗粒体内渗透的模型。Kim等<sup>[18]</sup>采用

Caco-2和HT-29共同评价CS纳米颗粒的跨细胞转运能力, 发现采用高分子质量的交联剂所制得的纳米颗粒具有较 高的黏附性和跨细胞渗透性。

本研究主要探究离子强度、pH值、模拟消化和贮藏 时间对制备的负载鳙鱼肽(bighead peptides, BCP)壳聚 糖/三聚磷酸钠(chitosan/sodium tripolyphosphate-bighead peptides, CS/TPP-BCP)和壳聚糖/亚麻籽胶(chitosan/ flaxseed gum-bighead peptides, CS/FG-BCP)纳米颗粒的 影响,并以Caco-2细胞为模型,评估CS纳米颗粒处理的 胞外乳酸脱氢酶(lactatedehydrogenase, LDH)的含量、 体内抗氧化能力和细胞摄取度,以期为多肽类食品药物 的工业化应用提供一定的理论基础。

# 1 材料与方法

1.1 材料与试剂

Caco-2细胞 尚恩生物技术有限公司;血清 德国 Pan Biotech公司; DMEM培养基 赛默飞世尔科技 (中国)有限公司; CS(脱乙酰度≥85%) 上海 麦克林生化科技有限公司; 三聚磷酸钠 (sodium tripolyphosphate, TPP) (分析纯) 南京化学试 剂有限公司; BCP(分子质量<5 kDa)、亚麻籽胶 (flaxseed gum, FG) 为实验室自制; 活性氧 (reactive oxygen species, ROS) 检测试剂盒、LDH细胞毒性检测 试剂盒 上海碧云天生物技术有限公司; 异硫氰酸荧 光素 (fluorescein isothiocyanate, FITC) 北京博奥森 生物科技有限公司;磷酸盐缓冲液 (phosphate buffered saline, PBS) 莫纳生物科技有限公司。

1.2 仪器与设备

Mastersizer 2000激光粒度仪 英国Malvern公司; IX81荧光显微镜 日本Olympus公司; Infinite M200 Pro 多功能酶标仪 瑞士Tecan公司; FORMA 371二氧化碳 培养箱 美国Thermo Fisher公司; LSM700激光扫描共 聚焦显微镜 德国蔡司公司。

- 1.3 方法
- 1.3.1 CS纳米颗粒的制备
- 1.3.1.1 CS/TPP纳米颗粒的制备

根据实验室前期优化的结果制备<sup>[19]</sup>,将CS溶于质量 分数为1%的冰醋酸中,搅拌过夜得到CS溶液。用浓度为 1 mol/L的NaOH溶液将CS溶液的pH值调整为4,并匀速 滴加质量浓度为2 mg/mL的BCP,使CS与BCP质量比为 1:1。然后在磁力搅拌下以CS与TPP质量比为6:1匀速滴 加质量浓度为0.8 mg/mL的TPP溶液,并调整前后pH值使 其保持一致,室温下继续磁力搅拌30 min,获得BCP的 CS纳米颗粒悬浮液。

## 1.3.1.2 CS/FG纳米颗粒的制备

参考Rajabi等<sup>[20]</sup>制备CS/阿拉伯胶纳米颗粒的方法简 要修改,将20 mL 0.5 mg/mL CS溶液置于烧杯中,在磁力 搅拌下将BCP以1:1 (*m/m*)的比例加入CS溶液中搅拌, 然后加入40 mL 0.5 mg/mL FG溶液,搅拌15 min,以制备 负载BCP的CS/FG纳米颗粒。

1.3.2 物理稳定性分析

1.3.2.1 pH值稳定性

用1 mol/L的HCl和NaOH溶液将制备的两种CS纳米颗 粒悬浮液的pH值分别调整到1.5、2、3、3.5、4、5、6、 7,室温放置过夜后测量纳米颗粒的Zeta电位值、粒径和 浊度并观察外观形貌。

1.3.2.2 离子强度稳定性

将制备好的两种CS纳米颗粒的悬浮液和BCP溶液与 等体积不同浓度的NaCl溶液混合,最终使得NaCl溶液的 浓度分别为0、50、100、150 mmol/L和200 mmol/L,过 夜后测量纳米颗粒的Zeta电位和粒径值。

1.3.2.3 模拟消化稳定性

参考栾晓旭等<sup>[21]</sup>制备模拟消化工作液的方法并简要 修改。取稀盐酸16.4 mL,加去离子水800 mL,加入胃蛋 白酶10 g,摇匀后加水稀释成1 000 mL即得模拟胃液。取 磷酸二氢钾6.8 g,加水500 mL溶解,用0.1 mol/L NaOH 溶液调节pH值至6.8。另取胰蛋白酶10 g,加水溶解后将 两液混合,然后稀释至1 000 mL即为模拟肠液。将模拟胃 液和肠液与纳米颗粒和多肽等体积混合后分别置于37 ℃水 浴振荡,固定时间取样1 mL测Zeta电位值和粒径值。

1.3.2.4 贮藏稳定性

将制备好的两种CS纳米颗粒悬浮液和多肽溶液置于 室温放置,分别在第0、7、14、21、28天测量Zeta电位 值和粒径值。

1.3.3 细胞实验

### 1.3.3.1 LDH活力检测

将Caco-2细胞培养于96 孔板(5×10<sup>4</sup> 个/孔)中,在 37 ℃下孵育4 h,取每孔0.5 mL,1×10<sup>5</sup> 个/mL的细胞悬 液接种于12 孔板中,在5% CO<sub>2</sub>、37 ℃和95%相对湿度的 培养箱中培养24 h后,根据实验分组的情况进行处理和培 养。培养结束后收集细胞培养的上清液,根据试剂盒的 操作步骤进行LDH活力的检测<sup>[22]</sup>。

# 1.3.3.2 细胞内ROS含量检测

调整细胞悬液浓度至1×10<sup>5</sup> 个/mL,每孔1 mL接种于 12 孔板中,于37 ℃、5% CO<sub>2</sub>细胞培养箱中培养24 h,根 据实验分组情况(空白对照、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>处理、CS/TPP-BCP+ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>处理、CS/FG-BCP+H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>处理、CS/TPP-BCP处理、 CS/FG-BCP处理)进行处理和培养。培养完成后,弃上 清液,用PBS洗2 遍,每孔加入100 μL胰酶于培养箱中 消化2 min,加入1mL培养基吹打收集细胞,2 000 r/min 离心3 min,去上清液,再用PBS洗2 遍,加入200 μL 10 μmol/L 2,7-二氯荧光素二乙酸酯溶液37 ℃避光反应 30 min,2 000 r/min离心5 min后弃上清液,PBS洗2 遍,用 500 μL PBS重悬细胞,最后用倒置荧光显微镜观察细胞中 的荧光强度,激发波长为488 nm,发射波长为525 nm。 1.3.3.3 细胞内化能力检测

使用与1.3.1.1和1.3.1.2节中相同的方法制备FITC 标记的CS纳米颗粒,不同的是采用FITC标记肽,参考 ZhaoYuanhui等<sup>[23]</sup>的方法进行标记。

以5×10<sup>5</sup> 个/孔的密度培养Caco-2细胞,将纳米颗粒 孵育2h。取出样品,然后用预热的PBS洗涤细胞。将洗 涤后的细胞固定在4%多聚甲醛溶液中,并用碘化丙啶 (propidium iodide, PI)复染后使用LSM700激光扫描共 聚焦显微镜检查细胞。其中,激发波长为488 nm,发射 波长为525 nm。

1.3.4 粒径、电位的测定

参考Butstraen等<sup>[24]</sup>的方法并简要修改。通过基于动态光散射方法对BCP的CS纳米颗粒进行表征。测量前将BCP的CS纳米颗粒悬浮液用去离子水稀释10倍,取0.8 mL样品于25℃下使用粒径电位仪测量电位。取未稀释的悬浮液1 mL测量粒径和多分散性指数(polydispersity index, PDI),平衡时间为60 s。

1.3.5 浊度的测定

取1.3.2.1节中不同pH值的纳米颗粒悬浮液2 mL,使 用紫外-可见分光光度计在500 nm波长处测量溶液的浊 度,评价样品溶液的分散稳定性。

1.4 数据处理

所有处理均重复3次,使用SPSS程序进行方差分析确定各组之间的差异显著性,并使用Origin 2018软件进行绘图。

#### 2 结果与分析

#### 2.1 pH值稳定性分析

如图1a所示,随着pH值的升高,纳米颗粒的浊度呈 现增长的趋势,这一变化也体现在外观图1b中。当pH值 升高到6时出现絮凝现象,pH值为7时絮凝现象更严重, 同时由图1c可知,在pH值为6和7时粒径增大至1774.3 nm 和2145.7 nm。出现这种现象的原因与CS的质子化有关。 当pH值在6~7时,接近CS的等电点(≈6.5),其质子化 程度低,粒子间聚集作用增强导致粒子析出<sup>[25]</sup>。Zeta电位 值反映了纳米颗粒的稳定性,从图1d可以发现,在较低 pH值下纳米颗粒的Zeta电位绝对值均在30 mV以上,说明 纳米颗粒稳定,不会出现聚集絮凝等现象。随着pH值的 逐渐升高,Zeta电位逐渐变小,当pH值为7时出现负值。 从Zeta电位值的变化趋势也可以看出在接近中性环境下 纳米颗粒稳定性较差。



图 1 pH值对CS/TPP纳米颗粒浊度(a)、外观(b)、粒径(c)和 Zeta电位(d)的影响



由图2a可知,与CS/TPP-BCP纳米颗粒相同的是随着pH值的升高浊度也呈现上升趋势。但是在pH值为3时CS/FG-BCP纳米颗粒就出现轻微的混浊(图2b),可能原因是FG的等电点比CS低。在较低pH值下,羧基会首先质子化,从而降低了FG的溶解度,导致纳米颗粒析出<sup>[13]</sup>。图2c表明粒径也随着pH值的升高而增大。从 图2d发现,pH值小于3时的Zeta电位值均比pH值大于3时高,说明CS/FG-BCP纳米颗粒在极酸性条件下比在中性条件下更稳定。



图 2 pH值对CS/FG纳米颗粒浊度(a)、外观(b)、粒径(c)和 Zeta电位(d)的影响

Fig. 2 Effect of pH on turbidity (a), appearance (b), particle size (c) and zeta potential (d) of chitosan/flaxseed gum nanoparticles

#### 2.2 离子强度稳定性分析

离子强度对纳米颗粒的影响如图3所示,BCP、CS/ TPP-BCP和CS/FG-BCP纳米颗粒的初始粒径值分别为 510.2、152.1 nm和136 nm,且粒径值均随着NaCl浓度的 增加而升高,当NaCl浓度增加至200 mmol/L时,粒径分 别增加至1 013.5、239.5 nm和440.7 nm。溶液中存在的反 离子(Na<sup>+</sup>和Cl<sup>-</sup>)会中和纳米颗粒上的电荷,削弱液滴 之间的静电排斥,引发粒子间聚集<sup>[26]</sup>。与CS/FG-BCP纳 米颗粒相比,CS与TPP之间的交联较强,受离子强度的 影响较小,在NaCl浓度从50 mmol/L增加到200 mmol/L过 程中粒径没有显著变化。BCP Zeta电位值对NaCl浓度变 化不敏感。两种CS纳米颗粒的Zeta电位绝对值均随着浓 度的增加而降低,Zhu Yiqing等<sup>[27]</sup>研究NaCl浓度对负载含 硒肽黄原胶/溶菌酶纳米颗粒稳定性的影响时得出与此相 同的结论。Zeta电位绝对值的降低也证实了液滴间静电 排斥减弱,随着NaCl浓度增加,CS/TPP-BCP纳米颗粒的 电位绝对值始终高于CS/FG-BCP纳米颗粒,这也印证了 CS与TPP之间的静电作用强于FG。





# 2.3 模拟消化稳定性分析

利用体外模拟消化体系对BCP和两种CS纳米颗粒的 稳定性进行了评估。如图4所示, CS/TPP-BCP和CS/FG-BCP纳米颗粒的Zeta电位值在模拟消化过程中均显著下 降(P<0.05),证明模拟消化对纳米颗粒的稳定性具有 一定的影响。在模拟消化过程中CS/TPP-BCP纳米颗粒 的Zeta电位值始终高于CS/FG-BCP纳米颗粒,且在模拟 消化过程中CS/TPP-BCP纳米颗粒的粒径没有显著变化, 这再次证实了CS/TPP-BCP纳米颗粒的稳定性优于CS/ FG-BCP纳米颗粒,与pH值和离子强度对纳米颗粒稳定 性影响的结果一致。由于CS/FG-BCP纳米颗粒的不稳定 性,在胃肠的模拟消化过程中粒径呈现先增加后减小的 趋势。粒径在模拟胃阶段显著增加,这与胃蛋白酶介导 的水解从而降低了纳米颗粒表面的静电排斥有关[28]。进 入模拟肠液后粒径显著性降低,且在4h内没有显著性变 化,这与模拟肠液中胰蛋白酶的存在促进了胶体间结构 的形成有关<sup>[29]</sup>。Liu Oianvuan等<sup>[26]</sup>探究模拟消化对玉米醇 溶蛋白/褐藻糖胶基纳米颗粒的影响时得出与此相同的结 论。与BCP相比,纳米颗粒在模拟消化过程中具有更高 的稳定性,也说明纳米颗粒在一定程度上对BCP具有保 护作用。





## 2.4 贮藏稳定性分析

图 4

如图5所示,BCP在贮藏过程中粒径显著增加,Zhu Yiqing等<sup>[27]</sup>研究贮藏时间对含Se肽粒径的影响时得出与此 相同的结论。与BCP相比,两种纳米颗粒在贮藏过程中 Zeta电位值均保持在较高水平,粒径也没有显著变化, 说明经两种具有相反电荷的聚合物包封后能够提高BCP 的稳定性。



Fig. 5 Effect of storage time on zeta potential (a) and particle size (b) of different samples

# 2.5 LDH释放量分析

图 5

细胞培养液中LDH含量可以反映细胞膜的破损程

度,当细胞膜破损时,存在于细胞质基质中的LDH就会 释放到细胞培养液中,所以培养液中LDH含量越高表明 细胞膜的破损程度越高。由图6可知,在较低质量浓度 下,BCP和两种CS纳米颗粒处理后的上清液中LDH含量 与对照组没有显著差异(P<0.05),说明在较低质量 浓度下BCP和两种CS纳米颗粒不会对细胞的生长造成影 响,具有较高的生物相容性。



Fig. 6 LDH activity of Caco-2 cell supernatant

2.6 细胞内ROS含量检测



a~h. H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>+BCP、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>+CS/TPP-BCP、H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>+ CS/FG-BCP、对照、BCP、CS/TPP-BCP、CS/FG-BCP。 **图7** BCP和CS纳米颗粒对细胞中ROS含量的影响

Fig. 7 Effects of BCP and chitosan nanoparticles on intracellular ROS content

细胞内的ROS是代谢活动的产物,当体内积累过量的ROS时会对机体造成氧化损伤。图7中绿色荧光的强度反映了细胞内ROS含量多少,由图7可知,经H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>诱导后的细胞内产生了较强的荧光,表明细胞内存在大量的ROS。当用BCP和两种CS纳米颗粒处理后细胞内ROS的含量明显降低,表明BCP和两种CS纳米颗粒处理的细胞内ROS含量较低,说明两种纳米颗粒的抗氧化稳定性优于

BCP,这与体外抗氧化实验的数据一致。刘钱媛<sup>[30]</sup>研究 负载紫檀芪的玉米醇溶蛋白-褐藻糖胶纳米颗粒时发现, 经过负载后纳米颗粒的抗氧化能力优于未负载的紫檀 芪,与本实验的结果类似。

2.7 细胞内化能力分析

游离肽和两种CS纳米颗粒的细胞荧光图如图8所示。与游离肽相比,经过CS纳米颗粒负载后多肽的荧光强度增加,这表明CS纳米颗粒比游离肽更容易被细胞摄取。CS/TPP-BCP纳米颗粒荧光强度强于CS/FG-BCP纳米颗粒,说明细胞对CS/TPP-BCP纳米颗粒的摄取度高于CS/FG-BCP纳米颗粒,这可能与CS/TPP-BCP的电位较高 有关(37.3 mV>20.1 mV)。



图 8 游离肽和CS纳米颗粒的细胞荧光图 Fig. 8 Fluorescence images of free peptides and chitosan nanoparticles

## 3 结论

本研究分析了负载BCP的CS/TPP-BCP和CS/FG-BCP 纳米颗粒在不同pH值、离子强度、模拟消化和贮藏过程 中的稳定性。并以Caco-2细胞为模型,探究了两种CS纳 米颗粒和BCP对细胞外LDH释放量和细胞内ROS含量的 影响,并测定了细胞对两种纳米颗粒的摄取度。具体结 论如下:酸性条件下两种纳米颗粒具有较高的稳定性, Na<sup>+</sup>和Cl<sup>-</sup>会削弱液滴之间的静电排斥,引发粒子间聚 集,经CS纳米颗粒包封后提高了BCP的稳定性;细胞实 验证实了两种纳米颗粒具有较高的生物相容性和体内抗 氧化能力,增强了BCP在小肠上皮细胞的渗透性。

# 参考文献:

- [1] 郝晓丽,吉日木图,何静.利用纳米载体口服递送生物活性肽的研 究进展[J]. 食品科学, 2021, 42(11): 341-348. DOI:10.7506/spkx1002-6630-20200517-196.
- [2] BØGH K L, MADSEN C B. Food allergens: is there a correlation between stability to digestion and allergenicity?[J]. Critical Reviews in Food Science and Nutrition, 2015, 56(9): 1545-1567. DOI:10.1080/10 408398.2013.779569.
- [3] DLEN Y, GILEADI U, CHEN J L, et al. PLGA nanoparticles coencapsulating NY-ESO-1 peptides and IMM60 induce robust CD8 and

CD4 T cell and B cell responses[J]. Frontiers in Immunology, 2021, 12: 641703. DOI:10.3389/fimmu.2021.641703.

- [4] NASRI R, HAMDI M, TOUIR S, et al. Development of delivery system based on marine chitosan: encapsulationand release kinetic study of antioxidant peptides from chitosan microparticle[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2021, 167: 1445-1451. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2020.11.098.
- [5] REZAEI N, MEHRNEJAD F, VAEZI Z, et al. Encapsulation of an endostatin peptide in liposomes: stability, release, and cytotoxicity study[J]. Colloids and Surfaces B: Biointerfaces, 2020, 186: 110694. DOI:10.1016/j.colsurfb.2019.110552.
- [6] NIU M M, TAN Y N, GUAN P P, et al. Enhanced oral absorption of insulin-loaded liposomes containing bile salts: a mechanistic study[J]. International Journal of Pharmaceutics, 2014, 460(1/2): 119-130. DOI:10.1016/j.ijpharm.2013.11.028.
- [7] GIROUX H J, ROBITAILLE G, BRITTEN M. Controlled release of casein-derived peptides in the gastrointestinal environment by encapsulation in water-in-oil-in-water double emulsions[J]. LWT-Food Science and Technology, 2016, 69: 225-232. DOI:10.1016/ j.lwt.2016.01.050.
- [8] DOGRU S T, ALIS S, NER F. Oral multiple W/O/Wemulsion formulation of a peptide salmon calcitonin: *in vitro-in vivo* evaluation[J]. Journal of Clinical Pharmacy & Therapeutics, 2000, 25(6): 435-443. DOI:10.1046/j.1365-2710.2000.00306.x.
- [9] FLYNN J, MALLEN S, DURACK E, et al. Mesoporous matrices for the delivery of the broad spectrum bacteriocin, nisin A[J]. Journal of Colloid and Interface Science, 2019, 537: 396-406. DOI:10.1016/ j.jcis.2018.11.037.
- [10] CHO H J, OH J, CHOO M K, et al. Chondroitin sulfate-capped gold nanoparticles for the oral delivery of insulin[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2014, 63: 15-20. DOI:10.1016/ j.ijbiomac.2013.10.026.
- [11] GONG H, WANG J, ZHANG J, et al. Control of octreotide release from silk fibroin microspheres[J]. Materials Science & Engineering C-Materials for Biological Applications, 2019, 102: 820-828. DOI:10.1016/j.msec.2019.05.004.
- [12] LI Z, PAULSON A T, GILL T A. Encapsulation of bioactive salmon protein hydrolysates with chitosan-coated liposomes[J]. Journal of Functional Foods, 2015, 19: 733-743. DOI:10.1016/j.jff.2015.09.058.
- [13] HAN C T, FANG L, SONG S X, et al. Polysaccharides-based delivery system for efficient encapsulation and controlled release of foodderived active peptides[J]. Carbohydrate Polymers, 2022, 291: 119580. DOI:10.1016/j.carbpol.2022.119580.
- [14] NASRI R, HAMDI M, TOUIR S, et al. Development of delivery system based on marine chitosan: encapsulationand release kinetic study of antioxidant peptides from chitosan microparticle[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2021, 167: 1445-1451. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2020.11.098.
- [15] WU D J, ZHU L X, LI Y, et al. Chitosan-based colloidal polyelectrolyte complexes for drug delivery: a review[J]. Carbohydrate Polymers, 2020, 238: 116126. DOI:10.1016/j.carbpol.2020.116126.
- [16] COSTALAT M, ALCOUFFE P, DAVID L, et al. Controlling the complexation of polysaccharides into multi-functional colloidal

assemblies for nanomedicine[J]. Journal of Colloid and Interface Science, 2014, 430: 147-156. DOI:10.1016/j.jcis.2014.05.039.

- [17] ZHANG H C, JUNG J, ZHAO Y Y. Preparation, characterization and evaluation of antibacterial activity of catechins and catechins-Zn complex loaded beta-chitosan nanoparticles of different particle sizes[J]. Carbohydrate Polymers, 2016, 137: 82-91. DOI:10.1016/ j.carbpol.2015.10.036.
- [18] KIM E S, KIM D Y, LEE J S, et al. Quercetin delivery characteristics of chitosan nanoparticles prepared with different molecular weight polyanion cross-linkers[J]. Carbohydrate Polymers, 2021, 267: 118157. DOI:10.1016/j.carbpol.2021.118157.
- [19] 郑昌亮, 孙洁, 陈梦婷, 等. 鳙鱼肽壳聚糖纳米颗粒的制备及体外 性质研究[J]. 食品与发酵工业, 2023, 49(12): 17-22. DOI:10.13995/ j.cnki.11-1802/ts.031997.
- [20] RAJABI H, JAFARI S M, RAJABZADEH G, et al. Chitosan-gum Arabic complex nanocarriers for encapsulation of saffron bioactive components[J]. Colloids and Surfaces A: Physicochemical and Engineering Aspects, 2019, 578: 123644. DOI:10.1016/j.colsurfa.2019.123644.
- [21] 栾晓旭, 冯美琴, 孙健. 发酵香肠源抗氧化肽的稳定性[J]. 食品科学, 2020, 41(16): 1-7. DOI:10.7506/spkx1002-6630-20200229-340.
- [22] 高群,黄渊楠,蔡茜茜,等. 鲈鱼抗氧化肽的稳定性分析及其对细胞氧化损伤的保护作用[J]. 食品工业科技, 2023, 44(4): 410-418. DOI:10.13386/j.issn1002-0306.2022050194.
- [23] ZHAO Y H, DU W W, WU H H, et al. Chitosan/sodium tripolyphosphate nanoparticles as efficient vehicles for enhancing the cellular uptake of fish-derived peptide[J]. Journal of Food Biochemistry, 2019, 43(2): e12730. DOI:10.1111/jfbc.12730.
- [24] BUTSTRAEN C, SALAÜN F. Preparation of microcapsules by complex coacervation of gum Arabic and chitosan[J]. Carbohydrate Polymers, 2014, 99: 608-616. DOI:10.1016/j.carbpol.2013.09.006.
- [25] 喻红英,向娟,林晓春,等.离子凝胶法制备壳聚糖纳米粒的影响因素研究[J].今日药学,2021,31(2):124-127.DOI:10.12048/ j.issn.1674-229X.2021.02.009.
- [26] LIU Q Y, CHEN J J, QIN Y, et al. Zein/fucoidan-based composite nanoparticles for the encapsulation of pterostilbene: preparation, characterization, physicochemical stability, and formation mechanism[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2020, 158: 461-470. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2020.04.128.
- [27] ZHU Y Q, SUN X Y, LUO X Q, et al. Encapsulation of seleniumcontaining peptides in xanthan gum-lysozyme nanoparticles as a powerful gastrointestinal delivery system[J]. Food Research International, 2022, 156: 111351. DOI:10.1016/j.foodres.2022.111351.
- [28] QU W J, ZHANG X X, HAN X, et al. Structure and functional characteristics of rapeseed protein isolate-dextran conjugates[J]. Food Hydrocolloids, 2018, 82: 329-337. DOI:10.1016/ j.foodhyd.2018.03.039.
- [29] DING J, XU Z J, QI B K, et al. Fabrication and characterization of soybean oil bodies encapsulated in maltodextrin and chitosan-EGCG conjugates: an *in vitro* digestibility study[J]. Food Hydrocolloids, 2019, 94: 519-527. DOI:10.1016/j.foodhyd.2019.04.001.
- [30] 刘钱媛. 负载紫檀芪的玉米醇溶蛋白-褐藻糖胶纳米颗粒制备及 生物活性研究[D]. 无锡: 江南大学, 2022. DOI:10.27169/d.cnki. gwqgu.2022.000271.