doi:10.6041/j.issn.1000-1298.2020.12.037

# 不同均质次数 SPI -维生素 D, 纳米粒子结构与性质研究

王喜波 陈 爽 孙立娜 江连洲 (东北农业大学食品学院,哈尔滨 150030)

**摘要:**为了提高维生素 D<sub>3</sub>的光稳定性,采用高压均质技术制备大豆分离蛋白(SPI)-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子,研究了均 质次数对 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子中 SPI 结构和维生素 D<sub>3</sub>光稳定性的影响。结果表明:与对照样品相比,高压均质 2 次时,SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子负载率提高了 27.7%,平均粒径由 145.20 nm 减小至 82.00 nm,浊度逐渐减小,粒 径分布更均一;SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子中 SPI 的表面疏水性增大,内源荧光光谱荧光强度增强;傅里叶红外光谱结 果显示,高压均质后 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米复合物的二级结构发生改变,当均质次数不超过 2 次时,α-螺旋和 β-折叠 逐渐转变成 β-转角,均质次数为 3、4 次时,样品发生了不溶性聚集;经过 2 次高压均质处理后,样品中维生素 D<sub>3</sub>的 光稳定性显著提高,与对照样品相比,紫外线照射 4 h 后维生素 D<sub>3</sub>的质量分数提高了 166.6%。本研究表明,采用 高压均质技术制备 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子是提高维生素 D<sub>3</sub>光稳定性的有效方法。

关键词:均质次数;大豆分离蛋白;维生素 D<sub>3</sub>;纳米粒子;光稳定性 中图分类号:TS201 **文献标识码:A 文章编号:**1000-1298(2020)12-0341-07



## Structure and Properties of Soy Protein Isolate – Vitamin D<sub>3</sub> Nano-particles Complex under Different Homogenization Times

WANG Xibo CHEN Shuang SUN Li'na JIANG Lianzhou (College of Food Science, Northeast Agricultural University, Harbin 150030, China)

Abstract: In order to improve the light stability of vitamin  $D_3(VD_3)$ , the soy protein isolate-vitamin (SPI - VD<sub>3</sub>) nano-particles were prepared by high pressure homogenization. The influences of homogenization times on the SPI structure and VD<sub>3</sub> light stability in SPI - VD<sub>3</sub> nano-particles were investigated. The results showed that when the times of high pressure homogenization was 2, compared with the sample without high pressure homogenization, the loading efficiency of SPI - VD<sub>3</sub> nano-particles was increased to 27.7%; the average particle size was reduced from 145.20 nm to 82.00 nm, the turbidity was gradually decreased and the particle size distribution was more uniform. Two times highpressure homogenization can increase the hydrophobicity of the surface of the  $SPI - VD_3$  nano-particles and enhance the fluorescence intensity of the endogenous fluorescence spectrum. The results of Fourier transform infrared spectroscopy showed that the secondary structure of SPI - VD<sub>3</sub> nano-particles was changed after high pressure homogenization. When the number of homogenization times did not exceed 2,  $\alpha$ -helix and  $\beta$ -fold were gradually changed into  $\beta$ -turn. When the number of times were 3 or 4, the sample may undergo insoluble aggregation. After twice high-pressure homogenization, the photostability of  $VD_3$  in the sample was also improved. Compared with the  $VD_3$  control alone, the remaining amount of VD<sub>3</sub> was increased to 166.6% after four hours of UV irradiation. Proper high-pressure homogenization was a useful method for making SPI - VD<sub>3</sub> nano-particles with improved VD<sub>3</sub> photostability.

Key words: homogenization times; soy protein isolate; vitamin D3; nano-particles; photostability

#### 0 引言

维生素 D 是人体必需的微量营养素,具有促进

细胞生长、分化和对钙、磷的吸收等重要作用,还与 某些肿瘤、自身免疫性疾病等有关<sup>[1-2]</sup>。维生素  $D_3$ 是维 生素 D 的 7-位 脱 氢 胆 固 醇 (7-dehydroch-

收稿日期: 2019-12-29 修回日期: 2020-02-23

基金项目:黑龙江省"百千万"工程科技重大专项(2019ZX08B01)和国家大豆产业技术体系项目(CARS-04-PS28)

作者简介:王喜波(1975—),男,教授,博士,主要从事粮食、油脂及植物蛋白工程研究,E-mail: wangxibo@ neau. edu. cn

olesterol, pro-vitamin D)的一种结构形态,在人体内 经不同羟基化后,代谢为1,25-二羟胆钙化醇(维生 素 D<sub>3</sub>的生物活性形式)。维生素 D 是人体最易缺乏 的维生素之一,且这种现象在全球范围内普遍存 在<sup>[3-4]</sup>。维生素 D<sub>3</sub>水溶性差<sup>[5]</sup>,对光照敏感,氧、酸 性条件,脂肪酸败等都影响其稳定性,因此,维生素 D<sub>3</sub>的利用受到限制。

大豆分离蛋白(Sov protein isolate, SPI)可以用 作生物活性成分的输送载体,但由于 SPI 的疏水基 团绝大部分深埋在内部,且结构较紧密,所以与生物 活性成分小分子的结合能力有限。文献[6]研究发 现,乳清蛋白的三级结构在适度加热的条件下发生 改变,结构更加延展,增强了与小分子物质间的相互 作用。文献[7]用超声制备了粒径分布窄小、具有 缓释功能的酪蛋白-β-胡萝卜素纳米颗粒,有效提高 了 β-胡萝卜素的稳定性。高压均质技术在食品、医 药和化妆品等领域已被广泛应用[8],适当的高压均 质处理能显著改善球蛋白的表面疏水性、溶解性、乳 化性、柔性及抗氧化性等加工特性[9-11]。在食品行 业,高压均质主要应用于乳液制备方面,如文 献[12]采用高压均质制备乳清蛋白乳液,发现高压 处理可以改变蛋白界面层的结构,同时改变乳液粒 径,增强蛋白质在界面上的吸附性和蛋白质在界面 上的相互作用效果,从而有助于形成比较紧密的界 面层和稳定性强的乳状液。但采用高压均质制备 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子的研究却鲜有报道,本文研 究高压均质次数对 SPI -维生素 D,纳米粒子结构及 性质的影响,以期为开发高活性维生素 D3产品提供 技术和理论支持。

## 1 材料与方法

## 1.1 材料试剂与仪器设备

维生素 D<sub>3</sub>,纯度 99% 以上,购自 Sigma – Aldrich 官网。低温脱脂豆粕,购自山东禹王实业有限公司。 甲醇,上海安谱试验科技股份有限公司;1-苯胺基-8 萘磺酸盐(ANS),天津北科化学品有限责任公司;试 验中所用试剂均为分析纯。

AVP-2000 型高压均质机,英国 Stansted Fluid Power 公司;79-1 型磁力加热搅拌器,金坛市双捷 试验仪器厂;FTIR-8400S 型傅里叶变换红外光谱 仪,日本岛津公司;Mastersizer 2000 型激光粒径分析 仪,英国 Malvern 公司;U3000 型高效液相色谱仪, 美国 Thermo 公司。

## 1.2 试验方法

1.2.1 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米复合物制备 为避免维生素 D<sub>3</sub>降解,以下操作均在避光条件 下进行。称取一定维生素 D<sub>3</sub>粉末溶于无水乙醇,并 磁力搅拌以保证其完全溶于乙醇,置于棕色瓶中备 用。每次试验前需重新配制维生素 D<sub>3</sub>溶液。

将文献[13] 描述的方法略做改动制备 SPI,将 SPI 粉末溶于磷酸盐缓冲液(0.01 mol/L, pH 值 7.0) 配制成 4 mg/mL 的 SPI 溶液,按照 SPI 与维生 素 D<sub>3</sub>质量比 10: 1将维生素 D<sub>3</sub>溶液加入到 SPI 溶液 中,室温(20℃)下避光磁力搅拌 1 h 以制备 SPI -维 生素 D<sub>3</sub>复合体系,在 100 MPa 下均质 1~4 次,得到 不同均质次数的 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米复合物。

1.2.2 粒径和 ζ-电位测定

用 0.01 mol/L pH 值 7.0 磷酸盐缓冲液将制备 的不同均质次数的纳米复合物稀释至蛋白质量浓度 为 1 mg/mL,用 Mastersizer 2000 型纳米粒径仪检测 纳米颗粒的粒径、多分散性指数和 ζ-电位,测定温度 为 25℃,样品平衡时间为 2 min。

1.2.3 维生素 D<sub>3</sub>标准曲线绘制

准确称取维生素 D<sub>3</sub>标准品 50 mg 溶于甲醇并 定容至 50 mL,配制成 1 mg/mL 的维生素 D<sub>3</sub>甲醇溶 液,再用甲醇将其分别稀释至质量浓度为 0.5、 0.25、0.01、0.001 mg/mL 的标液,将各质量浓度的 标液过 0.22 µm 有机系滤膜,采用高效液相色谱进 样分析,以各标液的质量浓度为横坐标,对应的峰面 积为纵坐标绘制标准曲线。高效液相色谱分析参数 参照文献[14]的方法,高效液相色谱检测器为紫外 检测器,波长为 265 nm,所用色谱柱为 C18 液相柱, 检测时,柱温为 25℃,流动相为甲醇(100%),流速 为 1 mL/min。

### 1.2.4 维生素 D,包封率和负载率测定

包封率和负载率的测定参照文献[15]的方法 并略做改动。将 10 mg 冻干样品用 5 mL 甲醇进行 淋洗,然后用 Whatman No 1 型滤纸过滤,重复 2~4 次,将滤液合并,然后将滤液过 0.22 μm 有机系滤膜 后用高效液相色谱测定其中维生素 D<sub>3</sub>含量(未结合 维生素 D<sub>3</sub>含量),将过滤后的粉末冻干并称量。样 品包封率和负载率计算公式为

$$E = \left(1 - \frac{m_2}{m_1}\right) \times 100\% \tag{1}$$

$$L = \frac{m_1 - m_2}{m_3} \times 100\%$$
 (2)

式中 E-----包封率,%

- L-----负载率,%
- m1----加入维生素 D3的质量,mg
- m2-----未与 SPI 结合的维生素 D3质量,mg
- *m*<sub>3</sub>——SPI 质量,mg

#### 1.2.5 浊度测定

参照文献[14]的方法并稍做修改,将各样品在 紫外-可见分光光度计 600 nm 波长下测定其吸光 度,所得 OD 值用来表示浊度,用去离子水作为空白。

## 1.2.6 表面疏水性测定

参照文献[16]的方法,并略做改动。用磷酸盐 缓冲液(0.2 mol/L, pH值7.0)将样品溶液稀释到 1、0.2、0.04、0.008 mg/mL,然后加入20 μL的ANS (8 mmol/L,溶于0.01 mol/L的磷酸缓冲液, pH值 7.0)荧光探针,混合均匀后在室温下进行避光处 理,15 min 后测定各样品的荧光强度,设定激发波长 为390 nm,发射波长为470 nm,狭缝宽度5 nm,以测 得荧光强度为纵坐标,以蛋白溶液质量浓度为横坐 标,选择线性关系良好的回归线的斜率作为蛋白质 表面疏水性指数。

1.2.7 内源荧光光谱测定

内源荧光光谱测定参照文献[17]的方法,并略做改动,将各样品分别稀释至蛋白质量浓度0.5 mg/mL,设定激发波长为290 nm,发射波长范围为300~400 nm,狭缝宽度为2.5 nm,电压700 mV,进行内源荧光光谱扫描。

1.2.8 傅里叶红外光谱分析

将 1 mg 冷冻干燥后的样品与 150 mg KBr 粉末 混合研磨,然后将混合粉末压制成固体薄片<sup>[18]</sup>,使 用 FTIR - 8400S 型红外光谱仪进行全波段(4 000 ~ 400 cm<sup>-1</sup>)扫描,设置分辨率为 4 cm<sup>-1</sup>,扫描次数为 32 次。采用 PeakFit 4.12 软件进行拟合分析,通过 酰胺 I 区的反卷积算法计算不同蛋白样品中 α-螺 旋、β-折叠、β-转角和无规则卷曲成分的含量。

1.2.9 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子的光稳定性

称取4 mg 维生素 D<sub>3</sub>溶于 10 mL 去离子水中, 取 10 mL 不同均质次数的样品,分别置于直径 90 mm 的培养皿中,按以上方法每个样品制备 9 个,将其水平放置,用 15 W 的紫外灯近距离 (20 cm)照射,每隔 30 min 取样一次,每个样品取 出一个培养皿,每个培养皿取出 0.5 mL 样品,测 定其中维生素 D<sub>3</sub>含量。

## 1.3 数据分析

所有试验重复3次取平均值,采用 SPSS 19.0 进行数据处理和方差分析(ANOVA),使用 Origin 8.6软件制图, PeakFit 4.12软件计算蛋白二级结构。所有结果均以平均值±标准差表示。

## 2 结果与分析

## 2.1 纳米粒子粒径、多分散性指数和 ζ-电位

如图1所示,经过高压均质处理后,SPI的平均

粒径显著下降(P < 0.05),均在 100 nm 以下,平均 粒径由 384.33 nm 减小至 84.77 nm(表1),同时随 着均质次数的增加粒径分布逐渐由双峰分布转变为 单峰分布,粒径分布更加均匀。样品在经历高压均 质的过程中,在一定的压力下,流体被迫通过一些微 米孔,流体在通过非常短的距离期间加速到非常高 的速度,在经受空化、剪切和湍流等作用下,蛋白结 构被破坏,其产生随机破裂,解离或解聚,导致粒径 减小<sup>[19-21]</sup>。在高压均质处理次数为1~4次的过程 中,随着均质次数的增加,样品的平均粒径逐渐减 小,在均质次数为2次时,平均粒径最小,为 84.77 nm,当均质次数继续增加时,平均粒径和多分 散性指数(PDI)均略有增大,但不显著(P>0.05)。 该结果可能由于样品被高压均质次数过多,反复经 受物理作用,导致蛋白质重新聚合,粒径增大<sup>[22]</sup>。





SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子在经历 0~4 次高压均 质处理后,粒径变化趋势与 SPI 经受高压均质后粒 径变化相同,平均粒径由 145.20 nm 减小至 82.00 nm。在经受相同次数的高压均质条件下, SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子与 SPI 相比有更小的粒径, 这也说明维生素 D<sub>3</sub>与 SPI 相互作用后使复合物结 合更加紧密。

由表1可知, SPI与 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子 均带负电荷,有效的表面电荷主要决定悬浮颗粒 青使颗粒之间的 的绝对值略有减

的分散和聚集,更多的表面负电荷使颗粒之间的 静电排斥增强,可以使胶体聚集体破坏并防止进 一步聚集<sup>[23-24]</sup>。样品经受高压均质处理后,电位 的绝对值略有减小,当高压均质3次和4次后,电 位的绝对值显著减小,该结果可归因于蛋白变性 和聚集的形成。

表 1 均质次数对 SPI -维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子粒径、PDI、ζ-电位的影响

Tab. 1 Effect of high pressure homogenization times on particle size, PDI, ζ-potential of SPI - VD<sub>3</sub> nano-particles

均质次数	SPI			SPI-维生素 D <sub>3</sub> 纳米粒子		
	平均粒径/nm	多分散性指数	ζ-电位/mV	平均粒径/nm	多分散性指数	ζ-电位/mV
0	$(384.33 \pm 31.07)^{a}$	$(0.800 \pm 0.128)^{a}$	$(-19.60 \pm 1.21)^{a}$	$(145.20 \pm 2.70)^{a}$	$(0.585 \pm 0.018)^{a}$	$(-20.37 \pm 0.87)^{a}$
1	$(90.88 \pm 2.62)^{b}$	$(0.390 \pm 0.042)^{\circ}$	$(-18.77 \pm 1.37)^{b}$	$(85.53 \pm 1.40)^{b}$	$(0.214 \pm 0.016)^{b}$	$(-18.93 \pm 0.60)^{b}$
2	$(84.77 \pm 1.91)^{\circ}$	$(0.423 \pm 0.016)^{b}$	$(-15.57 \pm 0.15)^{\circ}$	$(82.00 \pm 0.84)^{\circ}$	$(0.235 \pm 0.008)^{\rm b}$	$(-18.30 \pm 0.58)^{b}$
3	$(85.31 \pm 2.69)^{\circ}$	$(0.471 \pm 0.008)^{b}$	$(-14.50 \pm 0.36)^{ed}$	$(82.30 \pm 0.96)^{\rm be}$	$(0.237 \pm 0.014)^{\rm b}$	$(-16.83 \pm 0.80)^{\circ}$
4	$(85.25 \pm 0.24)^{\circ}$	$(0.454 \pm 0.015)^{\rm b}$	$(-13.36 \pm 0.67)^{d}$	$(82.47 \pm 0.53)^{\rm bc}$	$(0.250 \pm 0.013)^{b}$	$(-15.63 \pm 1.10)^{d}$

注:同一列数据后不同字母表示差异显著(P<0.05)。

#### 2.2 纳米粒子负载率和包封率

在 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子制备过程中,许多 参数都会影响 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子的性质和 负载率和包封率,表 2 中体现了均质次数对负载 率和包封率的影响。未经高压均质处理的 SPI-维 生素 D<sub>3</sub>样品的负载率为 62.00%,包封率为 6.20%,即维生素 D<sub>3</sub>负载量可达到 62.0 μg/mg, 均质压力为100 MPa、均质次数为 2 次时,负载率 和包封率显著提高,负载率达到 79.21%,包封率 达到 7.92%,与未均质样品相比提高了 27.7%, 这归因于微通道中剪切、撞击和空化等作用使 SPI 表面疏水性变化从而使更多的维生素 D<sub>3</sub>可以和 SPI 疏水基团发生作用<sup>[25]</sup>。文献[26]指出氢键和 弱分子间作用力可以在均质作用下断裂从而导致 蛋白质分子结构的变化,暴露出更多疏水基团,与 本试验结果一致。当均质次数达到3次后包封率 和负载率均有所下降。本团队在之前的研究中发 现 SPI 与维生素 D<sub>3</sub>结合为非共价结合,主要作用 力为疏水相互作用和静电相互作用<sup>[27]</sup>,均质次数 较多时,强的剪切、湍流等作用对已经结合的 SPI – 维生素 D<sub>3</sub>的非共价键产生了破坏。在高压均质过 程中,一方面改变 SPI 的结构,提高其与维生素 D<sub>3</sub> 的相互作用,另一方面,过强的高压均质破坏 SPI 与维生素 D<sub>3</sub>之间的非共价键而不利二者结合。文 献[28]在研究高压均质压力对 SPI –维生素 D<sub>3</sub>纳 米复合物影响时得到了同样的结论。

表 2 均质次数对 SPI -维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子负载率和包封率的影响

Tab. 2 Effect of high pressure homogenization times on EE and LE of SPI – VD<sub>3</sub> nano-particles

全粉	均质次数					
参奴	0	1	2	3	4	
负载率	$(62.00 \pm 0.45)^{a}$	$(77.81 \pm 0.39)^{d}$	$(79.21 \pm 0.59)^{e}$	$(72.09 \pm 0.67)^{\circ}$	$(69.49 \pm 0.27)^{b}$	
包封率	$(6.20 \pm 0.05)^{a}$	$(7.78 \pm 0.04)^{d}$	$(7.92 \pm 0.06)^{e}$	$(7.21 \pm 0.07)^{\circ}$	$(6.95 \pm 0.03)^{b}$	

注:同一行数据后不同字母表示差异显著(P<0.05)。

#### 2.3 纳米粒子浊度

由图 2(图中相同参数不同字母表示差异显著, 下同)可见,由于未均质的 SPI 样品和 SPI -维生素 D<sub>3</sub>体系中存在大量沉积在底部的高分子聚合物,导 致体系浊度较大;经过高压均质的强剪切力和空化 的作用力后,大的蛋白聚集体分散成小的亚基,使溶 液中小聚集体数量增多,进而使浊度减小,该结果也 可能与蛋白的溶解度有关,高压均质改变蛋白结构, 增大其在水中的溶解性,从而使浊度减小。文 献[14]研究发现未被处理的 SPI 溶液呈现低溶解 度、高浊度,经过超声空化作用处理后蛋白溶解性显 著提高,浊度降低。当均质 3、4 次时,浊度不再减 小,反而略有提高,这可能是因为解离的小分子重新



Fig. 2 Effect of high pressure homogenization times on turbidity of SPI – VD<sub>3</sub> nano-particles

%

## 2.4 纳米粒子表面疏水性

图 3显示了 SPI 与 SPI -维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子经 过不同次数高压均质处理后的表面疏水性的变化。 均质0~3次时,SPI的表面疏水性指数显著提高 (P<0.05),由1134.8 增大到1537.2。该现象主 要是由于高压均质可以对蛋白的大聚集体进行破 坏,使蛋白结构更加伸展,深埋在内部的疏水基团暴 露于外部<sup>[29]</sup>。SPI-维生素 D,的表面疏水性指数也 随高压均质次数增大呈现出增大的趋势,但其表面 疏水性指数均低于单纯的 SPI,该结果可能因为维 生素 D<sub>3</sub>与蛋白疏水基团相互作用使表面疏水性降 低,文献[30]研究维生素 D<sub>3</sub>与 β-乳球蛋白相互作 用时指出维生素 D,可能通过蛋白表面的疏水基团 与其结合。适当的均质次数可以有效地增大样品的 表面疏水性,而次数过多可能会使已经打开的蛋白 结构重新聚合,由图3可知,当均质次数为3次和4 次时,高压均质已经不再显著改善表面疏水性,反而 可能对蛋白产生了不利的影响。蛋白质-生物活性 成分纳米复合物是基于蛋白质与(难溶)生物活性 物质之间的疏水相互作用而构建的纳米输送载体, 疏水作用是一种熵驱动的自发过程,活性物质与 蛋白的疏水位点接触的可能性是两者相互作用发 生的关键,本试验采用高压均质法改变蛋白表面 疏水性进而提高负载量。





## 2.5 纳米粒子内源荧光光谱

固定激发波长 290 nm, 扫描不同均质次数处理 后样品的内源荧光光谱。从图 4 可以看出, 与未经 高压均质处理的样品相比, 样品经高压处理后, 荧光 强度明显增强, 更多的色氨酸残基被暴露。荧光强 度与均质次数不完全呈正相关关系, 高压均质使荧 光强度增强, 而维生素 D<sub>3</sub>的存在可能使蛋白结构改 变, 发色基团色氨酸的微环境发生变化, 进而改变其 对荧光的敏感程度, 使荧光强度降低。当内部色氨 酸被其他构象遮蔽时也会使蛋白荧光发生猝灭[31]。



Fig. 4 Effect of high pressure homogenization times on surface fluorescence spectroscopy of  $SPI - VD_3$  nano-particles

#### 2.6 纳米粒子傅里叶红外光谱

图5显示了经历不同次数高压均质处理的 SPI-维生素 D<sub>3</sub>样品的傅里叶红外光谱图,蛋白质的 红外光谱图有3组特征吸收谱区:酰胺Ⅰ区、酰胺Ⅱ 区和酰胺Ⅲ区,波长范围分别为1600~1700 cm<sup>-1</sup>、 1 530 ~ 1 550 cm<sup>-1</sup>和 1 260 ~ 1 300 cm<sup>-1</sup>。 酰胺 I 区 主要是由 C == O 伸缩振动引起的,该峰对蛋白的二 级结构相当敏感<sup>[32]</sup>。随着均质次数增加,在酰胺 I 区、酰胺 II 区的峰均明显增高,表明 SPI 的结构发生 了改变。如表3所示,经过高压均质处理4次后的 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子表现出与均质 1 次相比 α-螺旋、β-折叠含量降低和 β-转角含量增加的现象,  $\alpha$ -螺旋和 β-折叠逐渐转变成 β-转角。文献 [33]提 出热加工和高压处理会诱导蛋白质部分结构的展 开,并且对结构改变起主导作用的是高压,该结果与 表面疏水性变化结果相一致。β-转角是维持蛋白质 高度有序结构的产物,在聚集的蛋白质分子形成过 程中可以形成反向平行的折叠结构,这也是蛋白质 热稳定性提高的原因<sup>[34]</sup>。综上可知, SPI 在经受高 压均质产生的机械作用下,稳定的 α-螺旋、β-折叠



图 5 均质次数对 SPI - 维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子傅里叶红外 光谱的影响

Fig. 5 Effect of high pressure homogenization times on surface Fourier infrared spectroscopy of SPI –  $VD_3$ 

#### nano-particles

构象被破坏,其通过展开与重组转变成高度有序的 超分子结构,分子内部也形成更强的氢键,由此改变 了SPI-维生素 D<sub>3</sub>的性质<sup>[35]</sup>。当均质次数在 2 次以 上时,随着均质次数的增加,α-螺旋、β-折叠构象含 量略有增加,说明蛋白质发生了不溶性聚集。SPI 的功能性质与其结构有很大关系,当均质次数为 2 次时,SPI 对维生素 D<sub>3</sub>的负载率最高,这可能与 SPI 结构的展开程度有关。SPI 结构展开,深埋于内部 的疏水基团得以暴露,更多的疏水基团与维生素 D<sub>3</sub> 接近,其二者产生相互作用的概率变大,因此更多的 维生素 D<sub>4</sub>被 SPI 负载。

## 表 3 不同均质次数下 SPI -维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子中 蛋白二级结构相对含量

Tab. 3Effect of high pressure homogenization times onprotein secondary structure in SPI – VD3 nano-particles

				-70
均质次数	α-螺旋	β-转角	β-折叠	无规则卷曲
0	(19.80 ±	(42.51 ±	(12.03 ±	(25.83 ±
0	0. 03 ) <sup>a</sup>	0.04) <sup>a</sup>	0.01) <sup>a</sup>	0.01) <sup>a</sup>
1	(18.96 ±	(41.38 ±	(13.73 ±	(25.91 ±
1	0.04) <sup>b</sup>	0.03) <sup>c</sup>	0.03) <sup>c</sup>	0.01) <sup>b</sup>
2	(18.23 ±	$(40.97 \pm$	(13.91 ±	(26.68 ±
2	0.02) <sup>c</sup>	$0.01$ ) $^{d}$	0.03) <sup>d</sup>	$0.02)^{\mathrm{d}}$
2	(18.26 ±	$(41.05 \pm$	(13.92 ±	$(26.75 \pm$
3	0.03) <sup>c</sup>	0.02 ) <sup>d</sup>	0.02) <sup>d</sup>	$0.02)^{\mathrm{d}}$
4	(18.81 ±	(41.96 ±	$(13.04 \pm$	(26.18 ±
4	$0.02)^{b}$	0.02) <sup>b</sup>	0.04) <sup>b</sup>	0.03) <sup>c</sup>

注:同一列数据后不同字母表示差异显著(P<0.05)。

## 2.7 纳米粒子光稳定性

文献[36]提出维生素 D<sub>3</sub>的光稳定性较差,维生素 D<sub>3</sub>及不同高压均质压力下制备的各 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子被放置于 15 W 的紫外灯下照射,各样品中维生素 D<sub>3</sub>的降解情况如图 6 所示。维生素 D<sub>3</sub>在水中降解较快,在紫外灯下照射 4 h 后,仅剩余 18%,而与 SPI 发生相互作用后,维生素 D<sub>3</sub>的光稳定性明显提高,这可能因为大豆蛋白中的芳香族羟基和双键可吸收紫外线,从而降低紫外线强度,达到保护维生素 D<sub>3</sub>的作用<sup>[37]</sup>。均质压力为 0 MPa 时样

品在4h紫外照射后维生素 D<sub>3</sub>剩余24%,随着均质 次数的增多,样品的光稳定性进一步提高,当均质次 数为2次时,维生素 D<sub>3</sub>质量分数提高到48%,与未 均质样品相比提高了166.6%,SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米 粒子的光稳定性得到改善。该结果表明适当的高压 均质能促进 SPI与维生素 D<sub>3</sub>的结合,达到更好保护 维生素 D<sub>3</sub>的作用。



Fig. 6 Effect of high pressure homogenization times on light stability of SPI – VD<sub>3</sub> nano-particles

## 3 结束语

适当的高压处理能够提高 SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳 米粒子的性质。当高压均质压力为100 MPa、高压 均质次数为2次时,制备的 SPI-维生素 D。纳米粒 子的平均粒径由 145.20 nm 减小至 82.00 nm,浊 度减小,体系更均一;包封率和负载率较高,分别 为79.21%和7.92%,负载率提高了27.7%;SPI 及SPI-维生素 D<sub>3</sub>纳米粒子的表面疏水性均增大, 有利于 SPI 与维生素 D, 的结合; 内源荧光光谱和 傅里叶红外光谱表明,高压均质使复合物的结构 发生变化, $\alpha$ -螺旋和  $\beta$ -折叠逐渐转变成  $\beta$ -转角;高 压均质处理使 SPI-维生素 D,纳米粒子的光稳定 性显著提高,与纯维生素 D,相比,紫外灯下照射 4 h 后维生素 D<sub>3</sub>的质量分数由 18% 提高至 48%, 提高了 166.6% 。本文认为, SPI - 维生素 D, 纳米 粒子负载率的提高及光稳定性的改善与 SPI 结构 展开、疏水基团暴露有一定关联。

#### 参考文献

- [1] ROSEN C J. Vitamin D insufficiency [J]. N. Engl. J. Med., 2011, 364(1): 248-254.
- [2] ADAMS J S, HEWISON M. Update in vitamin D[J]. The Journal of Clinical Endocrinology & Metabolism, 2010, 95(2): 471-478.
  [3] GUELI N, VERRUSIO W, LINGUANTI A, et al. Vitamin D: drug of the future. A new therapeutic approach[J]. Archives of Gerontology and Geriatrics, 2012, 54(1): 222 227.
- [4] GINTER E, SIMKO V. Vitamin D deficiency, atherosclerosis and cancer[J]. Bratisl Lek Listy, 2009, 110(12): 751-756.
- [5] ABBASI A, EMAM-DJOMEH Z, MOUSAVI M A E, et al. Stability of vitamin D<sub>3</sub> encapsulated in nanoparticles of whey protein isolate[J]. Food Chemistry, 2014, 143: 379 383.
- [6] JONES O G, MCCLEMENTS D J. Recent progress in biopolymer nanoparticle and microparticle formation by heat-treating electrostatic protein-polysaccharide complexes[J]. Advances in Colloid and Interface Science, 2010, 167(1-2): 49-62.
  [7] 于钰. 酪蛋白自组装纳米粒的超声制备及其应用[D]. 青岛:中国海洋大学, 2012.
- [8] ZHANG H, LI L, TATSUMI E, et al. High-pressure treatment effects on proteins in soy milk [J]. LWT—Food Science and Technology, 2005, 38(1): 7-14.
- [9] WANG X S, TANG C H, LI B S, et al. Effects of high-pressure treatment on some physicochemical and functional properties of

soy protein isolates [J]. Food Hydrocolloids, 2008, 22(4): 560-567.

- [10] 丁俭,马文君,毕爽,等. 超高压改性大豆蛋白与可溶性多糖复合物对乳液形成及稳定性的影响[J]. 食品科学, 2017, 38(7): 96 - 101.
  - DING Jian, MA Wenjun, BI Shuang, et al. Effect of ultrahigh pressure modified soy protein and soluble polysaccharide complexes on formation and stability of emulsion [J]. Food Science, 2017, 38(7): 96-101. (in Chinese)
- 王喜波,徐晔晔,于洁,等.高压均质对大豆蛋白柔性和乳化性的影响及相关性分析[J/OL].农业机械学报,2018,49 [11] (6): 362 - 367.
  - WANG Xibo, XU Yeye, YU Jie, et al. Effect of high pressure homogenizatin of flexibility and emulsifying properties of soy protein isolate and correlation analysis [J/OL]. Transactions of the Chinese Society for Agricultural Machinery 2018, 49(6): 362 - 367. http://www.j-csam.org/jcsam/ch/reader/view\_abstract.aspx? flag = 1&file\_no = 20180643&journal\_id = jcsam. DOI:10.6041/j.issn.1000-1298.2018.06.043. (in Chinese)
- [12] LEE S H, SUBIRADE M, PAOUIN P. Effects of ultra-high pressure homogenization on the emulsifying properties of whey protein isolates under various pH [J]. Food Science and Biotechnology, 2008, 17(2): 324 – 329.
- [13] SORGENTINI D A, WAGNER J R. Comparative study of structural characteristics and thermal behavior of whey and isolate soybean proteins [J]. Journal of Food Biochemistry, 1999, 23(5):489-507.
- [14] LEE H, YILDIZ G, SANTOS L C D, et al. Soy protein nano-aggregates with improved functional properties prepared by sequential pH treatment and ultrasonication [J]. Food Hydrocolloids, 2016, 55: 200-209.
- [15] TENG Z, LUO Y, WANG Q. Carboxymethyl chitosan-soy protein complex nanoparticles for the encapsulation and controlled release of vitamin D<sub>3</sub>[J]. Food Chemistry, 2013, 141(1): 524 - 532. SCHMAl H,NIEMEYER P, ZWINGMANN J, et al. Relationships of hydrophobicity and net charge to the solubility of milk
- [16] and soy proteins [J]. Journal of Food Science, 1985, 50(2): 486-491.
- [17] LIU Y, ZHAO G, ZHAO M, et al. Improvement of functional properties of peanut protein isolate by conjugation with dextran through Maillard reaction [J]. Food Chemistry, 2012, 131(3): 901-906.
- [18] HERRERO A M, CARMONA P, PINTADO T, et al. Infrared spectroscopic analysis of structural features and interactions in olive oil-in-water emulsions stabilized with soy protein [J]. Food Research International, 2011, 44(1): 360 – 366.
- [19] DIELS A M, CALLEWAERT L, WUYTACK E Y, et al. Inactivation of Escherichia coli by high-pressure homogenisation is influenced by fluid viscosity but not by water activity and product composition [J]. International Journal of Food Microbiology, 2005, 101(3): 281 - 291.
- [20] FLOURY J, BELLETTRE J, LEGRAND J, et al. Analysis of a new type of high pressure homogeniser. A study of the flow pattern [J]. Chemical Engineering Science, 2004, 59(4): 843-853.
- [21] WANG T, SUN X, RADDATZ J, et al. Effects of microfluidization on microstructure and physicochemical properties of corn bran [J]. Journal of Cereal Science, 2013, 58(2): 355 - 361.
- [22] 李雨枫,薛思雯,陈星,等.高压均质处理次数对肌原纤维蛋白水溶液结构及理化特性的影响[J].食品科学,2019, 40(15):127-134.

LI Yufeng, XUE Siwen, CHEN Xing, et al. Changes instructure and physicochemical properties of myofibrillar proteins subjected to different cycles of high pressure homogenization treatment [J]. Food Science, 2019, 40(15):127 – 134. (in Chinese)

- SONG X, ZHOU C, FU F, et al. Effect of high-pressure homogenization on particle size and film properties of soy protein [23] isolate [J]. Industrial Crops & Products, 2013, 43(1): 538 – 544.
- [24] MALHOTRA A, COUPLAND J N. The effect of surfactants on the solubility, zeta potential, and viscosity of soy protein isolates [J]. Food Hydrocolloids, 2004, 18(1): 101 – 108.
- [25] RAMON B R, MANUEL S. Factors involved in the production of liposomes with a high-pressure homogenizer[J]. International Journal of Pharmaceutics, 2001, 213(1-2): 175-186.
- TEDFORD L A, SMITH D, SCHASCHKE C J. High pressure processing effects on the molecular structure of ovalbumin, [26] lysozyme and β-lactoglobulin [J]. Food Research International, 1999, 32(2): 101-106.
- 陈爽, 王小丹, 李瑞, 等. VD, 与大豆分离蛋白相互作用的多重光谱分析与计算[J]. 食品科学, 2019, 40(23): 8-13. [27] CHEN Shuang, WANG Xiaodan, LI Rui, et al. Multiplex spectroscopy analysis and calculation of the interaction between VD3 and soy protein isolate [J]. Food Science, 2019, 40(23): 8-13. (in Chinese)
- [28] ZHANG A, CHEN S, WANG Y, et al. Effect of different homogenization pressure on soy protein isolate-vitamin D<sub>3</sub> complex [J]. Process Biochemistry, 2019, 87:145-150.
- [29] BOUAOUINA H, DESRUMAUX A, LOISEL C, et al. Functional properties of whey proteins as affected by dynamic highpressure treatment [J]. International Dairy Journal, 2006, 16(4): 275 – 284.
- [30] BERINO R P, BAEZ G D, BALLERINI G A, et al. Interaction of vitamin D<sub>3</sub> with beta-lactoglobulin at high vitamin/protein ratios: characterization of size and surface charge of nanoparticles [J]. Food Hydrocolloids, 2019, 90(5):182-188.
- 刘俊. 超声波辅助糖基化修饰对蛋白质功能性质的影响及机制初探[D]. 南昌: 江西师范大学,2018. 31
- [32] 朱颖,王中江,李杨,等.花青素对大豆蛋白质二级结构影响的多重光谱分析[J/OL].农业机械学报,2018,49(6):368 -374,426.
  - ZHU Ying, WANG Zhongjiang, LI Yang, et al. Effects of anthocyanins on the secondary structure of soybean protein isolate by multiplex spectroscopy [J/OL]. Transactions of the Chinese Society for Agricultural Machinery, 2018,49(6):368 - 374,426. http://www.j-csam.org/jcsam/ch/reader/view\_abstract.aspx? flag = 1&file\_no = 20180644&journal\_id = jcsam. DOI:10. 6041/j. issn. 1000-1298. 2018. 06. 044. (in Chinese)
- 邢贝贝,张亭亭,赵强,等.高压微射流处理对米谷蛋白热聚集体性质的影响[J]. 食品科学, 2019,40(3): 109-115. [33] XING Beibei, ZHANG Tingting, ZHAO Qiang, et al. Effect of high pressure microfluidization treatment on the properties of thermal glutelin aggregates [J]. Food Science, 2019,40(3): 109 – 115. (in Chinese)
- [34] ELLEPOLA S W, CHOI S M, MA C Y. Conformational study of globulin from rice (Oryza sativa) seeds by Fourier-transform infrared spectroscopy [J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2005, 37(1-2): 12-20.
- [35] 雷莉, 赵强, 范婷, 等. 高压微射流处理对白木通籽分离蛋白结构及流变性质的影响[J]. 现代食品科技, 2015(2): 145 - 150.

LEI Li, ZHAO Qiang, FAN Ting, et al. Effect of high pressure microfluidization on the structure and rheological properties of akebia trifoliata var australis seed protein isolate [J]. Modern Food Science and Technology, 2015(2): 145 – 150. (in Chinese)

- [36] KUTSKY R J. Handbook of vitamins, minerals and hormones M]. New York; Van Nostrand Reinhold Co., 1981.
- [37] LUO Y, TENG Z, WANG Q. Development of zein nanoparticles coated with carboxymethyl chitosn for encapsulation and controlled release of vitamin  $D_3[J]$ . Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2012, 60(3): 836 – 843.