辛烯基琥珀酸酯化大豆多糖及其乳化性能研究

刘倩茹,冯纪璐,齐军茹

(华南理工大学食品科学与工程学院,广东广州 510640)

摘要:利用辛烯基琥珀酸酐(Octenyl succinic anhydride, OSA)与水溶性大豆多糖(Soybean soluble polysaccharides, SSPS)酯 化反应制备一种新型绿色的聚合大豆多糖(OSA-SSPS)。由于基于 OSA-SSPS 修饰的 O/W 乳液是脂溶性生物活性化合物很好的包埋 和输送载体,本文利用大豆酸溶蛋白(acid soluble soy protein, ASSP)和 OSA-SSPS 静电复合作用制备 ASSP/OSA-SSPS 乳液,通过 测定 OSA-SSPS 乳化性能,ASSP/OSA-SSPS 乳液的粒径分布,zeta-电位,及其微观形貌,同时对比 SSPS,具体分析 OSA-SSPS 乳 化性能的优越性。结果表明,OSA-SSPS 乳化活性(EAI)及乳化稳定性(ES)均高于 SSPS。同时,ASSP/OSA-SSPS 乳液粒径受 pH 和盐离子浓度变化影响较小,稳定性高于 SSPS。因此,相比于 SSPS,OSA-SSPS 具有更好的乳化稳定性。文章通过对 OSA-SSPS 乳 化活性,乳化稳定性以及 ASSP/OSA-SSPS 乳液储存稳定性的系统分析,为 OSA-SSPS 制备及其在 O/W 乳液中的工业化生产提供理 论指导。

关键词: 辛烯基琥珀酸酐; 水溶性大豆多糖; 酯化; 乳化稳定性 文章篇号: 1673-9078(2017)5-109-114

DOI: 10.13982/j.mfst.1673-9078.2017.5.018

Study of Octenyl Succinic Ester of Soybean Soluble Polysaccharide and Its

Emulsifying Stability

LIU Qian-ru, FENG Ji-lu, QI Jun-ru

(School of Food Sciences and Engineering, South China University of Technology, Guangzhou 510640, China)

Abstract: The esterification of soybean soluble polysaccharide (SSPS) and octenyl succinic anhydride (OSA) was used to prepare a novel green polymerized soybean polysaccharide (OSA-SSPS). OSA-SSPS stabilized oil-in-water (O/W) emulsions are good embedding and transporting carriers for lipophilic bioactive compounds. The electrostatic complexation of acid soluble soy protein (ASSP) and OSA was used to prepare an ASSP/OSA-SSPS emulsion in this study. The advantages OSA-SSPS were analyzed specifically by measuring its emulsifying properties, the droplet size distribution of the ASSP/OSA-SSPS emulsion, the ζ -potential, and the microstructure, and comparing them with those of SSPS. The droplet size of the ASSP/OSA-SSPS emulsion was less affected by pH and ionic strength, and ASSP/OSA-SSPS was more stable than SSPS. Therefore, OSA-SSPS had a better emulsifying stability than SSPS. The emulsifying activity and emulsifying stability of OSA-SSPS and the storage stability of the ASSP/OSA-SSPS emulsion were systematically analyzed in this study, which provides a theoretical guide for the preparation of OSA-SSPS and its industrial production in O/W emulsion.

Key words: octenyl succinic anhydride; esterification; soybean soluble polysaccharide; emulsifying stability

水溶性大豆多糖(Soybean soluble polysaccharides, SSPS)是从豆渣中分离提取出的一种天然阴离子多 糖,结构类似果胶,含有部分甲酯化乳糖醛酸^[1~4],具 有发泡稳定性、高溶解性、乳化及稳定性、抗粘结性、 高温稳定、成膜性能以及酸性条件下对蛋白颗粒的稳 收稿日期: 2016-06-08

基金项目:国家自然科学基金青年面上连续资助项目(31370036);中央高 校基本科研业务费专项资金项目(2015Z2119)

作者简介:刘倩茹(1992-),女,在读研究生,研究方向:粮食油脂与植物 蛋白方向

通讯作者:齐军茹(1977-),女,博士,教授,主要从事蛋白物性修饰及功 能性多糖研究 定作用等其他优越性能^[3],同时,其低粘度的特点能 够赋予酸性乳饮料清爽型的口感,目前已被广泛用作 酸性乳饮料的乳化剂和稳定剂。但是,和果胶相比, SSPS 对酸性乳饮料的乳化稳定能力低于果胶^[5]。

乳液的稳定性能是评价其价值的重要指标。在食品工业加工过程中,高温、高盐及酸性条件是经常发生的工艺操作环境,若乳液没有很好的稳定性,经一段时间贮存后,微滴分子间会产生大规模的聚集,乳状液分层,不仅不能给予食品优异的外观和感觉,还会导致乳液各种功能性质,如溶解性、乳化及乳化稳定性大幅下降^[6]。蛋白乳状液的稳定性可通过静电相互作用形成复合物(complexes)或团聚体(coacervates)

^[6-8]而提高^[9-12],食品工业中,利用蛋白和多糖之间的 相互作用形成蛋白/多糖复合物,有效地发挥两者共同 作用,改善蛋白如酸性条件下不稳定等的一些缺陷。 因此,通过对 SSPS 改性修饰,预期得到能够较好稳 定酸性蛋白饮料的新型乳化剂 OSA-SSPS,使得 SSPS 得到进一步广泛的应用。

本论文通过利用辛烯基琥珀酸酐(OSA)酯化聚 合反应改性SSPS,使得亲水和疏水双功能基团同时接 入SSPS,侧链增长,间位阻作用增强,制备既含有亲 水基团,又含有疏水基团的高分子量OSA-SSPS。同 时,考察并评价OSA-SSPS的乳化性和乳化稳定能力, 系统分析研究ASSP/SSPS乳液的稳定性能,以期为 OSA-SSPS制备及其在O/W乳液中的工业化生产提供 理论指导。

1 材料与方法

1.1 原料与试剂

低温脱脂豆粕,山东新嘉华股份有限公司;水溶 性大豆多糖,福建味博食品有限公司;玉米油,本地 联华超市购得;辛烯基琥珀酸酐 2-Octen-1-ylsuccinic anhydride (OSA)购于 Vertellus Health & Specialty Products LLC 公司 (美国);蛋白酶,上海伯奥生物科 技有限公司;植酸酶,上海伯奥生物科技有限公司; 其他生化试剂均为分析纯。实验用水采用去离子水。

1.2 主要仪器

精密电子天平, PL 403, METTLER TOLEDO(上海)有限公司; pH 计, Brion3 STAR, 美国 Thermo 公司; 电子天平, BSA2245, 德国 Sartorious 公司; 高速冷冻离心机, CR22G, 日立(Hitachi)公司; 紫外 可见分光光度计, Genesys 10, 美国 Thermo 公司; Zeta 电位及 Mastersizer2000 粒度分布仪: 英国 Malvern 公 司; 恒温水浴锅, HSG-IB, 上海仪表(集团)供销公司; Alpha-4 冷冻干燥机, 国 MATRIN CHRIST 公司; 高 速剪切机, T 25, 德国 IKA 公司; 高压微射流纳米均 质机, M-110EH-30, 美国 MFIC 公司; HAAKERS-600 旋转流变仪, 德国 Haake 公司; 原子力电子显微镜 (AFM), 美国 Bruker Inc., Billerica, MA 公司。

- 1.3 方法
- 1.3.1 ASSP 的制备

ASSP 的提取采用双酶法^[13],稍做修改。

1.3.2 OSA-SSPS 的制备

SSPS 充分溶解于去离子水,制备质量分数为10%

的 SSPS 溶液,水浴加热至 40 ℃。调溶液 pH 至 8.5, 保持在 40 ℃的状态缓慢添加 OSA,并持续搅拌 35 min 使之进行酯化反应,OSA:SSPS 最终比值为 1:7 (*m/m*)。反应过程通过添加 NaOH (0.5 mol/L) 维持 pH 8.5。反应结束后,调节 pH 至 5.0,透析 48 h 后冷 冻干燥成粉末,从而得到 OSA-SSPS。

1.3.3 OSA-SSPS 乳化性能的测定

SSPS 和 OSA-SSPS 乳化性能的测定参照 Tang^[14] 和周莹^[15]等的方法稍作修改,取 0.018 g 多糖粉末, 加入 18 mL 水充分搅拌溶解,加入 6 mL 植物油,10000 r/min 下高速分散1 min 后,分别取0 min 和静置10 min 的均质样底层液体 100 μL,加入到 10 mL、0.1%的十 二烷基磺酸钠 (SDS)溶液中,振荡搅拌直至均匀, 以 0.1% SDS 溶液为空白,于 500 nm 波长处测定其吸 光度 (A_{500 nm})。其中:

乳化活性(EAI)=2.303×2×A_{500nm}×稀释倍数/C×(1-Φ)×L

乳化稳定性(ES)=EAI_{max}/(EAI_{max}-EAI_{min})×100 式中, EAI 为单位质量淀粉的乳化表面积(m²/g); C 为样 品溶解液中淀粉质量浓度(g/mL); Φ 为油相所占的分数(1/4); L 为比色皿的光径(10² m); EAI_{min}为乳浊液放置 10 min 时的 EAI 值; EAI_{max}为乳浊液 0 min 时的 EAI 值。

每个样品重复制备测量三次取平均值。

1.3.4 油相的纯化

由于少量表面活性成分存在于玉米油中,造成用 去离子水测定表面张力时影响测试结果,所以玉米油 使用前必须经过纯化处理。纯化方法^[16]:100 mL 玉米 油中加入3g Florisil 分子筛吸附剂,搅拌1h后高速 离心机10000g离心20 min,取上清,加入新的吸附 剂后重复以上操作三次,直到油相对去离子水的界面 压力30 min 内不发生明显变化。经25℃下测定,纯 化后的玉米油密度为0.914 g/cm³,样品缓冲液的界面 张力为18.5±0.5 mN/m。

1.3.5 O/W 乳液的制备^[17]

ASSP、SSPS 和 OSA-SSPS 分别溶解于去离子水, 磷酸盐缓冲液调节溶液 pH 为 3.5,加入 0.02%的叠氮 化钠,搅拌备用。将 ASSP 储液分别加入到 SSPS, OSA-SSPS 储液中,使体系中 ASSP 与 SSPS 或 OSA-SSPS 的质量比为 1:5,ASSP 浓度 5 mg/mL, pH 3.5。搅拌混合 2 h 后,加入体积分数 20%的玉米油于 10000 r/min 下搅拌 1 min,利用高压微射流纳米均质 机 400 bar 乳化 3 min 后,于 80 ℃水浴加热 1 h,得 到 O/W 乳液,于4℃下贮藏。

1.3.6 O/W 乳液流变特性

ASSP/SSPS 和 ASSP/OSA-SSPS 乳液通过哈克流

变仪 RS600 对其流变学特性进行分析,设定流变仪转 子的平行板 (PP35Ti,直径为 27.83 mm)和样品台的 间隙为1 mm。吸取1 mL 样品液均匀分散于样品台上, 拭去过量样品液,设定相关参数,频率 ω =1 rad/s,应 变 γ =0.5%。测定条件20 ℃,剪切速率0.0001~1000 r/s。 1.3.7 粒度分布(DLS)

乳液稀释至蛋白浓度为 7.5×10^3 mg/mL, 于 25 ℃ 下利用激光散射仪在 90 °散射角下测量,得到粒子水 合半径 (D_h)。每个样品重复制备测量三次取平均值。 1.3.8 zeta-电位的测定

选择滴定 zeta 电位功能,设定测量区间为 pH 值 2.0~8.0。取液体样品,用去离子水稀释至多糖或蛋白 浓度为1 mg/mL,用粒度电位分析仪 25 ℃下测定体 系 zeta-电位。每个样品重复制备测量三次取平均值。 1.3.9 原子力电子显微镜(AFM)测量

将样品用过膜双蒸水稀释至蛋白浓度为 5 μg/mL,取 10 μL 滴于新鲜剥开的云母片上,室温下 风干 12 h。显微镜轻敲模式获得 AFM 图像。

1.3.10 乳液稳定性分析

1.3.11 pH 值变化对 ASSP/OSA-SSPS 乳液的 影响

磷酸盐缓冲液调节ASSP/OSA-SSPS 乳液 pH 值分 别为 2.0、3.0、3.5、4.0、5.0、6.0、7.0 和 8.0,其他 条件不变。分别测定不同 pH 值条件下,新鲜乳液与 储存 7 d 后乳液的粒径分布,考察不同 pH 值对乳液储 藏稳定性的影响。

1.3.12 盐离子强度对 ASSP/OSA-SSPS 乳液的 影响

调节 ASSP/OSA-SSPS 乳液 pH 值为 5.0 后,加入 NaCl 溶液,使其浓度梯度设置为 0.05、0.10、0.15 和 0.20 mol/L,分别测定不同盐离子浓度下,新鲜乳液与 储存 7 d 后乳液的粒径分布,考察不同盐离子强度对 乳液储藏稳定性的影响。

1.4 数据统计

数据平行测定 3 次取平均值,用 Origin 8.0 软件 作图,SPSS 软件 Duncan 显著性分析。

2 结果与讨论

2.1 乳化特性

采用浊度法对 OSA-SSPS, SSPS 的乳化特性进行 测定,结果如表 1 所示,可以看出 OSA-SSPS, SSPS 的乳化性能和乳化稳定性呈正相关关系,具体表现为 OSA-SSPS 的 EAI 和 ES 比 SSPS 高 (*p*<0.05)。由此 可得,OSA 的酯化修饰导致了两种大豆多糖乳化性能和乳化稳定性的差异,OSA-SSPS 由于其独特的既亲水又亲油的结构而具有优良的乳化特性。

表 1 SSPS 和 OSA-SSPS 的乳化活性和乳化稳定性

Table 1 EIA	and ES of SSPS and OSA-SSPS	

SSPS	OSA-SSPS	
35.88±3.85 ^b	104.22±0.32 ^c	
1.55±0.16 ^a	2.06±0.02 ^a	
	SSPS 35.88±3.85 ^b 1.55±0.16 ^a	

注:同行中的不同字母字母 a~c 代表显著性差异(p<0.05,



图 1 ASSP/SSPS 和 ASSP/OSA-SSPS 乳液储藏 7 d 前后的粒径变 化

Fig.1 Changes in the droplet size of ASSP/SSPS (up) and ASSP/OSA-SSPS (down) emulsions before and after seven days of storage

图1显示的是两种O/W乳液在新鲜制备和储藏7 d 后粒径分布变化。从图可以看出,所有乳液在储藏 过程中均出现了粒径增大的现象,但由OSA-SSPS制 得的乳液在储藏过程中粒径较 ASSP/SSPS 乳液变化 小。两种乳液经过一个星期的储藏试验后,粒径虽有 变大但最终粒径均小于 500 nm,表明微射流制备得到 的两种纳米乳液均具有较好的物理稳定性,所得结果 与两种多糖的乳化活性和乳化稳定性结果呈正相关, 说明乳化活性越高乳液的物理稳定性越好。

在 OSA 酯化 SSPS 的过程中,亲水和疏水双功能 基团同时接入 SSPS,使得 OSA-SSPS 既含有亲水基 团,又含有疏水基团。在用于水包油型(O/W)乳状 液时,亲水的羧酸基团深入到水中,亲油的烯基长链 深入至油中,使多糖长链在油/水界面上形成一层很厚 的界而膜,同时可以使油滴颗粒之间产生更大的空间 位阻,从而乳化性提高,能更好的稳定水包油型乳浊 液,成为一种非常有效的大分子乳化剂^[18]。而小分子 乳化剂只能形成单分子的界面膜,因此,OSA-SSPS 的乳化稳定性应该会优越于小分子乳化剂。

2.2 O/W 乳液流变特性





Fig.2 Effect of shear rate on the viscosity of ASSP/SSPS and

ASSP/OSA-SSPS emulsions

注:剪切速率由 0.0001 r/s~1000 r/s。

通过对 ASSP/SSPS 乳液和 ASSP/OSA-SSPS 乳液 流变特性的比较,可探讨 OSA 酯化对所制得乳液黏 度的影响。如图 2 所示,ASSP/OSA-SSPS 乳液的黏度 明显大于 ASSP/SSPS 乳液。这可能是 SSPS 酯化聚合 后,链长增加,分子量变大,分子结构的变化引起黏 度的增大,或因为在碱性反应条件下,部分 SSPS 发 生了水解,生成较小分子量的糖,从而体系黏度上升 ^[5]。同时,从图 2 还可看出,随着剪切速率从 0.0001 r/s 增加到 1000 r/s, ASSP/SSPS 乳液和 ASSP/OSA-SSPS 乳液粘度均没有明显变化,均表现出牛顿流体特性。



图 3 为 SSPS 和 OSA-SSPS 溶液以及在 pH 3.5 条 件下制备的 ASSP/SSPS 和 ASSP/OSA-SSPS 乳液的 Zeta 电位分析。从图 3 可以看出,与 SSPS 类似, OSA-SSPS 在 pH 2.0~8.0 的环境体系都是阴离子多糖, 随着 pH 的增加,电位绝对值的总体趋势增大。但是, 在每个相对应 pH 值,OSA-SSPS 的电位绝对值都高 于 SSPS,所带负电荷高于 SSPS。对于 ASSP/SSPS, ASSP/OSA-SSPS 乳液,在整个 pH 2.0~8.0 范围内, Zeta 电位值分别接近于 SSPS 溶液和 OSA-SSPS 的 Zeta 电位值,这表明 ASSP/SSPS 或 ASSP/OSA-SSPS 乳液与多糖溶液具有一种相似的表面结构。Zeta 电位 是一个表征分散体系稳定性的重要指标,决定了分散 体系在其所应用环境中是否维持稳定,通常,电位的 绝对值越大,说明粒子间斥力越大,分散体系中颗粒 越不容易聚结,因而也就越稳定^[16,17]。因此可以推断, OSA-SSPS 对蛋白的乳化稳定能力一定程度上优于 SSPS。这可能是因为在 OSA 与 SSPS 酯化反应过程中 酸酐的环被打开,其中一端以酯键的方式与 SSPS 分 子的羟基结合,另一端则产生一个羧酸^[18],因此, OSA-SSPS 的电位绝对值有所变化。





Fig.3 Zeta potentials of SSPS solution, OSA-SSPS solution, ASSP/SSPS emulsion, and OSA-SSPS emulsion as a function of pH





emulsions

2.4 O/W 乳液形貌分析

图 4 为在 pH 3.5 条件下制备的 ASSP/SSPS 和 ASSP/OSA-SSPS 乳液原子力电子显微镜(AFM)图 片。乳液微观结构表明, ASSP/SSPS, ASSP/OSA-SSPS 两种乳液,微滴分布均匀,乳液的微滴表面都很好地 被多糖包裹^[19],从而大大提高了乳液的稳定性。同 ASSP/SSPS 乳液相比,ASSP/OSA-SSPS 乳液粒径稍 大,这可能与 SSPS 侧链增长有关,OSA 酯化 SSPS 过程中,SSPS 侧链增长,电位发生变化,空间位阻增 强,同时,SSPS 分子中同时引入了疏水性的辛烯基和 亲水性的羧基两个基团,聚合后的 SSPS 既有亲油性 又有亲水性,使得 OSA-SSPS 与 ASSP 形成更强的复 合界面行为^[19],乳液微滴表面形成更稳定不可逆的 ASSP/OSA-SSPS 复合膜,大大提高了其在酸性条件下 稳定蛋白的能力。

2.5 pH 对 ASSP/OSA-SSPS 乳液的稳定性的





将 pH 3.5 条件下制备的 ASSP/SSPS 和 ASSP/OSA-SSPS 乳液的 pH 调节至 2.0~8.0,观察不 同 pH 条件下乳液的稳定性变化。由图 5 可知,在 pH 2.0~8.0 范围内,相比于 ASSP/SSPS 乳液, ASSP/OSA-SSPS 乳液具有较大的微滴粒径,这可能与 OSA 酯化 SSPS 过程中 SSPS 侧链增长有关,同时, 由于 SSPS 侧链增长,与蛋白结合能力增强,所形成 的复合膜越更稳定,因此,在 pH 2.0~8.0 范围,相比 于 ASSP/SSPS 乳液, ASSP/OSA-SSPS 乳液微滴粒径 变化较小,pH 值的改变对于乳液的粒径影响较小,乳 液稳定性较高。由此可见,在 pH 值为 2.0~8.0 的范围 内,ASSP/SSPS 乳液具有较好的稳定性能。 2.6 盐离子浓度对 O/W 乳液贮藏稳定性的影

响

分别调节 ASSP/SSPS 和 ASSP/OSA-SSPS 乳液 NaCl 浓度至 0.05、0.1、0.15、0.2 mol/L。由图 6 可得, 整体来看,在 NaCl 浓度为 0.05、0.1、0.15、0.2 mol/L 范围内,同 ASSP/SSPS 乳液相比,ASSP/OSA-SSPS 乳液具有较大的微滴粒径,随着浓度增大,ASSP/ SSPS,ASSP/OSA-SSPS 乳液粒径均稍有提高但变化 不大,盐离子的加入对两种乳液粒径的影响均较小。 随着盐离子浓度增大,乳液粒径提高的原因可能因为 盐离子的加入干扰蛋白多糖的静电复合,影响蛋白多 糖复合膜稳定性,因而不能很好包裹整个乳液滴,使 得乳液的稳定性变差。



Fig.6 Changes in the droplet size of ASSP/SSPS and ASSP/OSA-SSPS emulsions in different concentrations of

sodium chloride

3 结论

3.1 OSA-SSPS 乳化活性(EAI),乳化稳定性(ES) 呈正相关关系且均高于 SSPS(*p*<0.05)。OSA 的酯化 修饰导致了两种大豆多糖乳化性能和乳化稳定性的差 异,OSA-SSPS 由于其独特的既亲水又亲油的结构而 具有优良的乳化特性。

3.2 乳液微观结构表明,ASSP/SSPS 和ASSP/OSA-SSPS 两种乳液,微滴分布均匀,乳液的微滴表面都很 好地被多糖包裹,从而大大提高了乳液的稳定性。同 SSPS 相比,OSA-SSPS 与 ASSP 形成更强的复合界面 行为,乳液微滴表面形成更稳定不可逆的 ASSP/OSA-SSPS 复合膜,大大提高了其在酸性条件下稳定蛋白的 能力。

3.3 ASSP/OSA-SSPS 乳液粒径受 pH 和盐离子浓度 变化影响较小,稳定性高于 SSPS。因此,相比于 SSPS,

OSA-SSPS 具有更好的乳化稳定性。

参考文献

- Nakamura A, Furuta H, Maeda H, et al. Structural studies by stepwise enzymatic degradation of the main backbone of soybean soluble polysacchrides consisting og galacturonan and rhamnogalacturonan [J]. Bioscience, Biotechnology and Biochemistry, 2002, 66(6): 1301-1313
- [2] Nakamura A, Furuta H, Maeda H, et al. Analysis of structural components and molecular construction of soybean soluble polysaccharides by stepwise enzymatic degradation [J]. Bioscience, Biotechnology, and Biochemistry, 2001, 65(10): 2249-2258
- [3] Maeda H, Phillips G O, Williams P A. Soluble soybean polysaccharide [M]. England: Woodhead Publishing Ltd., 2000
- [4] 张洪斌.多糖及其改性材料[M].北京:化学工业出版社,2014
 ZHANG Hong-bin. Polysaccharides and their modified materials [M]. Beijing: Chemical Industry Press, 2014
- [5] Nobuhara T, Matsumiya K, Nambu Y, et al. Stabilization of milk protein dispersion by soybean soluble polysaccharide under acidic pH conditions [J]. Food Hydrocolloids, 2014, 34(1): 39-45
- [6] Dickinson E. Flocculation of protein-stabilized oil-in-water emulsions [J]. Colloids and Surfaces B: Biointerfaces, 2010, 81(1): 130-140
- [7] Pongsawatmanit R, Harnsilawat T, McClements D J. Influence of alginate, pH and ultrasound treatment on palm oil-in-water emulsions stabilized by β-lactoglobulin [J]. Colloids and Surfaces A: Physicochemical and Engineering Aspects, 2006, 287(1): 59-67
- [8] Taylor S L, Lehrer S B. Principles and characteristics of food allergens [J]. Critical Reviews in Food Science & Nutrition, 1996, 36(S1): 91-118
- [9] Dickinson E. Hydrocolloids as emulsifiers and emulsion stabilizers [J]. Food Hydrocolloids, 2009, 23(6): 1473-1482
- [10] Schmitt C, Turgeon S L. Protein/polysaccharide complexes and coacervates in food systems [J]. Advances in Colloid and Interface Science, 2011, 167(1): 63-70
- [11] Dickinson E. Mixed biopolymers at interfaces: competitive

adsorption and multilayer structures [J]. Food Hydrocolloids, 2011, 25(8): 1966-1983

- [12] McClements D J, Li Y. Structured emulsion-based delivery systems: Controlling the digestion and release of lipophilic food components [J]. Advances in Colloid and Interface Science, 2010, 159(2): 213-228
- [13] 郭睿.功能性大豆蛋白的制备及应用[D].广州:华南理工大 学,2012GUO Rui. Preparation and application of functional soy

protein [D]. Guangzhou: South China University of Technology, 2012

- [14] Tang C, Yang X Q, Chen Z, et al. Physicochemical and structural characteristics of sodium caseinate biopolymers induced by microbial transglutaminase [J]. Journal of Food Biochemistry, 2005, 29(4): 402-421
- [15] 周荧,黄行健,吕思伊,等,物理作用力对大豆分离蛋白乳化 性及乳化稳定性的影响[J].食品科学,2010,7:71-74
- ZHOU Ying, HUANG Xing-Jian, LV Si-yi, et al. Impact of physical forces on soybean protein emulsification and emulsion stability [J]. Food Science, 2010, 7: 71-74
- [16] Roudsari M, Nakamura A, Smith A, et al. Stabilizing behavior of soy soluble polysaccharide or high methoxyl pectin in soy protein isolate emulsions at low pH [J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2006, 54(4): 1434-1441
- [17] 齐军茹.大豆酸溶蛋白/大豆多糖纳米乳液制备及表征[J].现代食品科技,2016,6:136-141

QI Jun-ru. Preparation and characterization of nano-sized emulsions produced from acid-soluble soy protein and polysaccharide complexes [J]. Modern Food Science and Technology, 2016, 6: 136-141

[18] 陈翰,β-胡萝卜素纳米乳液的制备及其消化特性研究[D].无锡:江南大学,2015

CHEN Han. Preparation and digestion characteristics of β -carotene nanoemulsions [D]. Wuxi: Jiangnan University, 2015

[19] 刘倩茹,冯纪璐,翁静宜,等基于大豆多糖的复合乳液储藏
 稳定性研究[J].现代食品科技,2016,3:91-97
 LIU Qian-ru, FENG Ji-lu, WENG Jing-yi, et al. Storage
 stability of complex emulsions prepared with SSPS [J].
 Modern Food Science and Technology, 2016, 3: 91-97