

Vol.34, No.4 Apr. 2 0 1 8

DOI:10.13652/j.issn.1003-5788.2018.04.033

大豆分离蛋白肽-硒螯合物的制备及结构、 抗氧化活性研究

Study on preparation, structure and activity of soybean protein isolate peptide-Se complex

张馨元 徐梁棕 汪少芸

ZHANG Xin-yuanXU Liang-zongWANG Shao-yun(福州大学生物科学与工程学院,福建 福州 350108)

(College of Biological Science and Technology, Fuzhou University, Fuzhou, Fujian 350108, China)

摘要:对大豆分离蛋白酶解工艺及大豆分离蛋白肽-硒螯合物的制备工艺进行优化;采用吸收光谱和荧光光谱对大豆分离蛋白肽-硒螯合物的结构进行表征,并对其抗氧化性进行研究。结果表明,大豆分离蛋白经复合风味蛋白酶于温度50 °C、底物浓度3%、酶/底物5 g/100 g条件酶解后,于pH 10、时间2 h、温度78 °C条件进行螯合时,所得螯合物螯合力为46.143 mg/g,结构表征证明硒与大豆分离蛋白肽螯合并可引起荧光猝灭现象,且其具有高于大豆分离蛋白肽的抗氧化活性。

关键词:大豆分离蛋白肽;硒;螯合;结构;抗氧化

Abstract: The enzymolysis technology for soybean protein isolate peptides (SPIP) and preparation technology of soybean protein isolate peptide-Se complex (SPIP-Se) were optimized. The structure properties of SPIP-Se were characterized by absorption spectrum and fluorescence spectrum, and its antioxidation was studied. Results showed that SPIP after enzymatic hydrolysis in temperature 50 °C, with substrate concentration of 3%, and enzyme-substrate ratio of 5 g/100 g, and chelation at pH 10 in 2 h, for 78 °C, the selenium binding capacity of SPIP reached 38.143 mg/g. The structural characterization demonstrated that SPIP-Se could cause fluorescence quenching showed higher antioxidant activity than SPIP.

Keywords: Soybean protein isolate peptides; Se; Chelation; structure; antioxidant

大豆分离蛋白(SPI)由于其均衡的营养价值已被广泛应

基金项目:国家自然科学基金资助(编号:31571779);福建省科技厅 产学研重大项目(编号:2016N5006)

作者简介:张馨元,女,福州大学在读硕士研究生。 通信作者:汪少芸(1970一),女,福州大学教授,博士。

E-mail: shaoyunwang@126.com

收稿日期:2017-03-25

用于食品加工工业中^[1]。硒是一种人体必需的微量元素,具有抑制肿瘤细胞增长、预防癌症、延缓衰老、提高机体免疫力、防止克山病以及大骨节病等多种生理功能^[2]。由于人体无法自身合成硒元素,故对于缺硒人群,食物补硒非常重要,而亚硒酸盐或硒酸盐等无机硒因其毒性大、用量控制难无法直接添加至食品中,通常将其转化为安全性高的有机硒。

目前已有碱性蛋白酶酶解的大豆多肽-硒螯合物的制备工艺及抗氧化性的研究^[3],但未对制备所得的肽-硒螯合物结构进行表征,也未对螯合物在油脂体系中的抗氧化活性进行探究。本研究拟在蛋白酶的选择及优化方法上加以改进,选择能够抑制苦味肽生成的复合风味蛋白酶对 SPI 进行酶解,改善酶解肽风味,并对多肽螯合物的结构进行表征,且进一步对其在脂质体系的过氧化能力进行研究,挖掘其在脂质体系的应用潜力,旨在为有机硒补充剂的制备及应用提供理论依据。

1 材料与方法

1.1 原料与试剂

大豆分离蛋白:纯度 91.6%,福建圣农食品有限公司; 复合风味蛋白酶: 2.0×10^5 U/g,诺维信(中国)生物技术有限公司;

3,3'-二氨基联苯胺:分析纯,上海麦克林生化科技有限公司:

亚硒酸钠:分析纯,成都西亚化工股份有限公司; 其他试剂均为分析纯。

1.2 仪器与设备

电子天平: AG264型,瑞士 Mettler 公司; 数显 PH 计: FZ20型,梅特勒-托利多仪器上海有限公司; 电热水浴锅: DK-S28型,上海精密试验设备有限公司; 井式消化炉: KDN-16型,郑州长城科工贸公司; 紫外可见分光光度计:752型,上海光谱仪器有限公司; 冷冻干燥机:FD-1C-50型,北京博医康试验仪器有限公司:

荧光光谱仪:970CRT型,上海精密科学仪器有限公司。

1.3 试验方法

1.3.1 大豆分离蛋白肽-硒螯合物制备工艺流程

大豆分离蛋白粉→称量→加蒸馏水→90 ℃水浴预热→调节 pH→加酶→一定温度水浴酶解→灭酶(沸水,10 min)→离心(8 000 r/min,15 min)→取多肽上清液与亚硒酸钠溶液混合→调节 pH→水浴加热→冷却→离心(1 000 r/min,10 min)→取上清液→乙醇沉降(加 9 倍体积的无水乙醇)→离心(8 000 r/min,10 min)→收集沉淀物→醇洗涤沉淀 3 次→去除沉淀物中酒精→复溶→冻干

1.3.2 指标测定

- (1) 水解度的测定:采用甲醛滴定法[4]。
- (2) 硒含量和螯合力的测定:采用 3,3'-二氨基联苯胺比色法^[5]。
- (3) 吸收光谱测定:配置 50 μ g/mL 的大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白肽-硒螯合物溶液,取体积为 3 mL 的样品溶液于石英比色皿中,将波长设置为 190~500 nm,进行紫外光谱扫描。重复扫描 3 次。
- (4) 荧光光谱测定:配置 0.1 mg/mL 的大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白肽-硒螯合物溶液,取 3 mL 置于比色皿中,进行荧光光谱扫描。仪器的扫描条件是激发波长 290 nm,发射波长的扫描范围设置为 300~500 nm,发射光与激发光缝宽均设为 5 nm,灵敏度为 3,采用高速扫描。
 - (5) 羟基自由基清除活力的测定:采用水杨酸法[6]。
 - (6) 还原力的测定:参照文献[7]。
 - (7) 金属螯合活力的测定:参照文献[8]。
- (8) 脂质过氧化抑制活性的测定:参照 Osawa 等^[9]方法,修改如下:取浓度为1000 μg/mL 不同待测液1 mL 于具塞比色管中,加人2 mL 95%乙醇、26 μL 亚油酸及2 mL 磷酸盐缓冲液(50 mmol/L,pH 7.0),充分混匀后,密闭放在暗处并保持40℃恒温。空白组用1 mL 蒸馏水代替样品。每24 h 测定一次体系过氧化程度。
- 1.3.3 大豆分离蛋白酶解条件优化 选用复合风味蛋白酶, 在预试验(以螯合力为主要指标,水解度为次要指标)基础 上,选取对螯合力影响较显著的温度、底物浓度及酶/底物 3 个因素,采用 Box-Behnken 进行优化设计,试验因素水平编码见表 1。
- 1.3.4 大豆分离蛋白肽-硒螯合物制备工艺优化 在预试验

表 1 Box-Behnken 试验因素水平及其编码 Table 1 Coded levels and factors of central

composite design	
190 D 应 Hm att 在 / 11/	

水平	A 温度/℃	B底物浓度/%	C酶/底物/(10 ⁻² g•g ⁻¹)
-1	45	2	4
0	50	3	5
1	55	4	6

(以螯合力为指标)基础上,采用 Box-Behnken 进行优化设计,试验因素水平编码见表 2。

表 2 Box-Behnken 试验因素水平及其编码

Table 2 Coded levels and factors of central composite design

水平	A 温度/℃	B 时间/h	СрН
-1	70	1.5	9
0	80	2.0	10
1	90	2.5	11

2 结果与分析

2.1 响应面试验结果

2.1.1 大豆分离蛋白酶解条件优化 响应面中心组合试验结果见表 3。采用 Design expert 8.0.6 软件对酶解响应面设计的试验结果进行多元回归拟合和显著性检验,结果见表 4。以螯合力为 Y 值,得出温度、底物浓度和酶/底物的三元二次回归方程:

 $Y = 39.82 - 2.47A - 3.21B + 2.53C - 0.072AB - 0.86AC + 0.48BC - 17.20A^2 - 14.81B^2 - 9.96C^2$ (1)

回归方程的失拟项中,F 值为 2.05,P=0.250 1>P=0.05,差异不显著。回归方程显著性检验中 F=28.11,P=0.000 1,说明此方程极显著;相关系数 $R^2=0.973$ 1,说明此方程对试验的拟合度比较好,结果可靠; $R^2_{adj}=0.938$ 5,说明此模型能够解释 93.85%响应值的变化。表 4 显示,一次项 B 影响显著;交互项影响均不显著;平方项 A^2 、 B^2 、 C^2 影响均极显著。3 个因素对硒螯合力的影响顺序为底物浓度>酶/底物>温度。

表 3 中心组合试验设计及结果表

Table 3 Response surface quadratic model design and results

试验号	Α	В	С	Y 螯合力/(mg • g ⁻¹)
1	-1.00	1.00	0.00	9.67
2	0.00	0.00	0.00	37.28
3	0.00	1.00	1.00	13.02
4	-1.00	0.00	1.00	17.83
5	-1.00	-1.00	0.00	11.04
6	0.00	0.00	0.00	40.26
7	0.00	0.00	0.00	38.95
8	-1.00	0.00	-1.00	12.29
9	1.00	1.00	0.00	4.43
10	0.00	-1.00	-1.00	18.04
11	0.00	1.00	-1.00	5.75
12	1.00	-1.00	0.00	6.09
13	0.00	0.00	0.00	38.02
14	0.00	0.00	0.00	44.60
15	0.00	-1.00	1.00	23.38
16	1.00	0.00	-1.00	9.20
17	1.00	0.00	1.00	11.32

表 4 中心组合试验设计方差分析表 †

Table 4 ANOVA for response surface quadratic model[†]

			-		-	
方差来源	平方和	自由度	均方	F 值	P值	显著性
模型	3 059.55	9	339.95	28.11	0.000 1	* * *
A	48.99	1	48.99	4.05	0.084 0	
В	82.45	1	82.45	6.82	0.034 9	*
C	51.37	1	51.37	4.25	0.078 2	
AB	0.021	1	0.021	0.002	0 0.967 9	
AC	2.93	1	2.93	0.24	0.637 7	
BC	0.93	1	0.93	0.077	0.789 3	
A^2	1 246.25	1	1 246.25	103.06	<0.000 1	* * *
B^2	923.52	1	923.52	76.37	<0.000 1	* * *
C^2	417.90	1	417.90	34.56	0.000 6	* * *
失拟项	51.25	3	17.08	2.05	0.250 1	不显著
残差	84.65	7	12.09			
纯误差	33.40	4	8.35			
总方差	3 144.20	16				

^{† *.}差异显著(P<0.05); * *.差异较显著(P<0.01); * * *. 差异极显著(P<0.001)。

优化得到酶解的最优工艺为:温度 49.62 $^{\circ}$ 、底物浓度 2.89%、酶/底物 5.13 g/100 g,预测螯合力为 40.25 mg/g。 为方便试验操作调整螯合条件为温度 50 $^{\circ}$ 、底物浓度 3%、酶/底物 5 g/100 g,对试验预测结果进行验证得螯合力为 (38.14±1.33) mg/g,且在此条件下制备所得多肽经测定水解度为(23.57±2.17)%。

2.1.2 大豆分离蛋白肽-硒螯合物制备条件优化 响应面中心组合试验结果见表 5。采用 Design expert 8.0.6 软件对螯合物制备响应面设计的结果进行多元回归拟合和显著性检验,结果见表 6。以螯合力为 Y 值,得出温度、时间和 pH 的三元二次回归方程:

$$Y = 46.69 - 2.47A - 0.39B + 8.21C + 1.48AB - 0.58AC - 2.78BC - 8.44A^2 - 21.81B^2 - 7.34C^2$$
(2)

回归方程的失拟项中,F 值为 2.44,P=0.204 7>P=0.05,差异不显著。回归方程显著性检验中 F=16.17,P<0.001,说明此方程极显著;相关系数 $R^2=0.954$ 1,说明此方程对试验的拟合度比较好,结果较可靠; $R^2_{adj}=0.895$ 1,说明此模型能够解释 89.51%响应值的变化。表 6 显示,一次项 C 影响较显著;交互项影响均不显著;平方项 A^2 、 B^2 、 C^2 影响均显著。3 个螯合物制备因素对螯合力的影响顺序为 pH>温度>时间。

优化得到螯合的最优工艺为: pH 10.58、时间 1.97 h、温度 78.29 ℃,预测螯合力为 49.27 mg/g。为方便试验操作调整螯合条件为 pH 10、时间 2 h、温度 78 ℂ,对试验预测结果进行验证得螯合力为(46.14 ±1.33) mg/g。

2.2 结构表征

2.2.1 吸收光谱 从图 1 可以看出,SPIP 和 SPIP-Se 的吸收 光谱有显著差异。SPIP 的最强吸收峰在 192 nm 处,而 SPIP-Se 的最强吸收峰红移至 194 nm,且其峰强明显增大,

表 5 中心组合试验设计及结果表

Table 5 Response surface quadratic model design and results

试验号	A	В	С	Y 螯合力/(mg・g ⁻¹)
1	-1.00	0.00	1.00	45.63
2	-1.00	1.00	0.00	17.39
3	1.00	1.00	0.00	15.12
4	0.00	0.00	0.00	49.87
5	0.00	1.00	-1.00	15.12
6	0.00	-1.00	1.00	25.52
7	1.00	-1.00	0.00	12.53
8	0.00	0.00	0.00	50.54
9	0.00	-1.00	-1.00	10.76
10	0.00	0.00	0.00	41.11
11	0.00	0.00	0.00	45.63
12	-1.00	0.00	-1.00	20.84
13	-1.00	-1.00	0.00	20.72
14	0.00	1.00	1.00	18.76
15	0.00	0.00	0.00	46.31
16	1.00	0.00	-1.00	17.35
17	1.00	0.00	1.00	39.83

表 6 中心组合试验设计方差分析表 †

Table 6 ANOVA for response surface quadratic model

方差来源	平方和	自由度	均方	F 值	Ρ值	显著性
模型	3 365.50	9	373.94	16.17	0.000 7	* * *
A	48.76	1	48.76	2.11	0.189 8	
В	1.22	1	1.22	0.053	0.824 9	
C	538.90	1	538.90	23.30	0.001 9	* *
AB	8.79	1	8.79	0.38	0.557 1	
AC	1.33	1	1.33	0.058	0.817 0	
BC	30.92	1	30.92	1.34	0.285 5	
A^2	299.94	1	299.94	12.97	0.008 7	* *
B^2	2 002.90	1	2 002.90	86.59	<0.000 1	* * *
C^2	226.75	1	226.75	9.80	0.016 6	*
失拟项	104.65	3	34.88	2.44	0.204 7	不显著
残差	161.92	7	23.13			
纯误差	57.24	4	14.32			
总方差	3 527.41	16				

^{† *.}差异显著(P<0.05); * *.差异较显著(P<0.01); * * *. 差异极显著(P<0.001)。

可能由于亚硒酸钠溶液的加入,使多肽结构中原本的生色团和助色团结构发生改变,造成电子跃迁,生成了新的大豆分离蛋白硒化多肽复合物。

2.2.2 荧光光谱 蛋白质中的色氨酸(Trp)、酪氨酸(Tyr)和苯丙氨酸(Phe)均可发射荧光,且由于其侧链生色基团的不同而有不同的荧光激发和发射光谱。故氨基酸含量丰富的 SPIP 也具有一定荧光性,但由于其他元素与肽的结合,可

导致荧光特性的变化,故可由荧光光谱推断其结构的变化。 从图 2 可以看出,SPIP 和 SPIP-Se 的荧光强度和出峰位置都 有明显差异。SPIP-Se 的荧光强度显著变弱,说明亚硒酸根 与 SPIP 结合,导致荧光猝灭作用。这种现象的产生可能与 金属离子与蛋白肽反应导致荧光强度降低[10]类似。

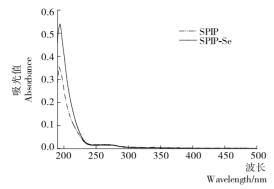


图 1 大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白硒化多肽 复合物的吸收光谱图

Figure 1 Full wavelength scanning of SPIP and SPIP-Se

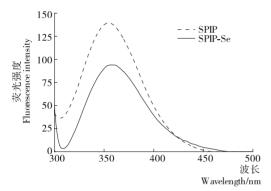


图 2 大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白硒化多肽复合物的荧光光谱图

Figure 2 Fluorescence spectra of SPIP and SPIP-Se

2.3 抗氧化活性

2.3.1 羟基自由基清除活力 如图 3 所示, SPIP 和 SPIP-Se 均有一定的羟基自由基清除活力,且随多肽浓度的增加,两者的活力均有增强。在低蛋白浓度时, SPIP呈现比 SPIP-Se

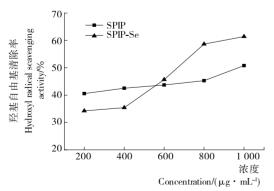


图 3 大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白硒化多肽复合物的羟基自由基清除活性

Figure 3 Hydroxyl radical scavenging activity of SPIP and SPIP-Se

更高的羟基自由基清除活力;但随着蛋白浓度的增加至 $400~\mu g/mL$ 时, SPIP-Se 的羟基自由基清除活力开始显著增高, 当蛋白浓度高于 $600~\mu g/mL$ 时, 其羟基自由基清除活力始终高于 SPIP, 在浓度为 $1~000~\mu g/mL$ 时, SPIP-Se 的羟基自由基清除活力达 61.42%。

2.3.2 还原力 如图 4 所示, SPIP 和 SPIP-Se 均有一定的还原力,且两者还原力随浓度的增加而增强。同一浓度时, SPIP-Se 具有更强的还原力。

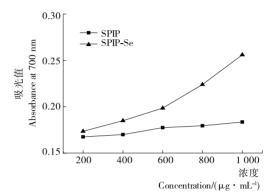


图 4 大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白硒化多肽 复合物的还原力

Figure 4 Reducing power of SPIP and SPIP-Se

2.3.3 金属螯合活力 如图 5 所示, SPIP 和 SPIP-Se 均有一定的金属螯合活力,且两者金属螯合活力随浓度的增加而增强。与 SPIP 相比, SPIP-Se 有非常强的金属螯合活力,可能是由于肽链上接入了大量带负电荷的亚硒酸基团, 静电相互作用使其有很强的金属螯合活力。

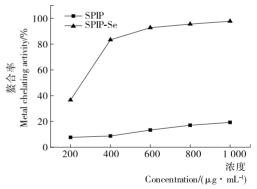


图 5 大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白硒化多肽 复合物的金属螯合活力

Figure 5 Metal chelating activity of SPIP and SPIP-Se

2.3.4 脂质过氧化抑制活性 亚油酸生成的过氧化物随自氧化程度增加而增多,抗氧化剂的抗氧化力越弱,吸光值越高。如图 6 所示,SPIP 和 SPIP-Se 均对亚油酸自氧化有一定抑制作用,且 SPIP-Se 有较强的脂质过氧化抑制活性,可完全抑制亚油酸的自氧化反应。

3 结论

以硒螯合力为指标,通过响应面试验得出复合风味蛋白酶酶解SPI的最优工艺和SPIP-Se的最优制备工艺为:酶解

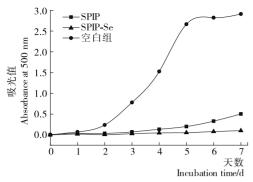


图 6 大豆分离蛋白肽和大豆分离蛋白硒化多肽 复合物的脂质过氧化抑制活性

Figure 6 Lipid peroxidation inhibition activity of SPIP and SPIP-Se

温度 50 \mathbb{C} 、底物浓度 3%、酶/底物 5 g/100 g; 螯合反应 pH 10、时间 2 h、温度 78 \mathbb{C} ,所得 SPIP-Se 螯合物的硒含量 为 46.143 mg/g。采用吸收光谱和荧光光谱进行结构表征,表明硒元素与 SPIP 有一定结合,并产生新的物质,使 SPIP 原本的结构发生变化。SPIP-Se 有高于 SPIP 的羟基自由基清除活性、还原力、金属螯合活力,且脂质过氧化抑制活性试验表明浓度为 1 000 μ g/mL 的 SPIP-Se 即可完全抑制亚油酸自氧化反应,证明 SPIP-Se 在脂质体系中有较强的抗氧化潜在应用价值。

参考文献

[1] 王欣, 乔玲. 大豆分离蛋白的营养、功能特性及应用研究[J]. 农业科技与装备, 2013(5); 22-26.

(上接第 131 页)

洗后一起回收处理,未来新型外带用餐方式就不必另外携带 竹木筷与塑料汤匙,多一种低碳设计思路,就对自然环境少 了几分伤害。

5 结语

为顺应食品包装行业的低碳化趋势,本文从产品全生命周期理念出发探索设计,以全生命周期设计因子为基点,重点构建了低碳化食品包装设计的新模式,并以环保餐盒设计为例,探讨验证了基于产品全生命周期理念的食品包装低碳化设计,能够从整个食品大循环的周期环节出发,更全面系统地完成包装的低碳化目标,把人所产生的负面影响降到最低,使外观形态、造型结构更科学、合理,真正做到物尽其用。从而能够对其他类型的产品包装设计起到指导作用,实现真正意义上的参考与推广。

参考文献

- [1] 邵帅,张曦,赵兴荣.中国制造业碳排放的经验分解与达峰路径:广义迪氏指数分解和动态情景分析[J].中国工业经济,2017(3):46-60.
- [2] 陈希荣. 低碳经济将是一次巨大的观念转型[J]. 中国包装, 2013

- [2] 孙茂成, 左丽丽, 富校轶, 等. 额外补硒与预防慢性疾病的关系[J]. 卫生研究, 2015(5): 23-27.
- [3] 包怡红,王芳,王文琼.大豆多肽硒螯合物的制备及抗氧化活性分析[J].食品科学,2013,34(16):27-32.
- [4] 赵新淮, 冯志彪. 蛋白质水解物水解度的测定[J]. 食品科学, 1994(11): 65-67.
- [5] 贺立东. 分光度法测定富硒酵母中有机硒含量[J]. 食品工业科技,2000,21(5):67-68.
- [6] ZHANG Yu-feng, DUAN Xiu, ZHUANG Yong-liang. Purification and characterization of novel antioxidant peptides from enzymatic hydrolysates of tilapia (*Oreochromis niloticus*) skin gelatin[J]. Peptides, 2012, 38(1): 13-21.
- [7] GÜLCIN I, ALICI H A, CESUR M. Determination of *in vitro* antioxidant and radical scavenging activities of propofol [J]. Chemical & Pharmaceutical Bulletin, 2005, 53(3): 281-285.
- [8] DINIS T C, MADEIRA V M, ALMEIDA L M. Action of phenolic derivatives (acetaminophen, salicylate, and 5-aminosalicylate) as inhibitors of membrane lipid peroxidation and as peroxyl radical scavengers[J]. Archives of Biochemistry and Biophysics, 1994, 315(1); 161-169.
- [9] OSAWA T, NAMIKI M. A novel type of antioxidant isolated from leaf wax of Eucalyptus leaves [J]. Agricultural and Biological Chemistry, 1981, 45(3): 735-739.
- [10] ZHAO Li-na, HUANG Qi-min, HUANG Shun-li, et al. Novel peptide with a specific calcium-binding capacity from whey protein hydrolysate and the possible chelating mode[J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2014, 42 (62): 10 274-10 282.

(2): 66-67.

- [3] 陈瞻. 低碳经济背景下的包装设计策略[J]. 包装工程,2010,31 (9):158-160.
- [4] 杨光, 鄂玉萍. 低碳时代的包装设计[J]. 包装工程, 2011(2): 81-83
- [5] 朱文杰. 基于周期性迭代设计程序上的产品全生命周期设计[C]// 2008年国际工业设计研讨会暨第13届全国工业设计学术年会. 深圳:中国机械工程学会, 2008: 56.
- [6] 袁莉,杨随先,韩志甲.基于全生命周期设计思想的工业设计方法[J].包装工程,2005,36(18):184-186.
- [7] 刘亚军. 基于生命周期分析法的可持续包装设计[D]. 长沙: 湖南大学, 2005: 35.
- [8] 梁晓星. 环境影响评价[M]. 广州: 华南理工大学出版社,2009: 57-58.
- [9] 薛生辉, 高志强, 藏勇. 低碳包装设计对低碳城市构建的意义[J]. 南京艺术学院学报, 2013(3): 152-154.
- [10] 张玉山, 裴金秀. 基于"绿色设计"理念下的陶瓷食品包装容器设计要素探究[J]. 湖南包装, 2018(1): 86-89.
- [11] 刘宗明,赵月浩,刘文金.基于用户需求的食品包装扁平化设计[J].食品与机械,2017,33(3):99-102.
- [12] 薛生辉, 薛生健. 低碳经济视角下控制过度包装的对策与途径[J]. 装饰, 2014(8): 127-128.