

## 山杏核壳黑色素提取及其金属螯合物的螯合工艺优化

高 莉, 刘琳琳, 刘盼盼, 徐宏宇, 王海宾, 刘海英, 杨 柳

### Extraction of Melanin in Apricot Kernel Shell and the Optimization of Chelating Process of Its Metal Chelates

GAO Li, LIU Linlin, LIU Panpan, XU Hongyu, WANG Haibin, LIU Haiying, and YANG Liu

在线阅读 View online: <https://doi.org/10.13386/j.issn1002-0306.2021100255>

## 您可能感兴趣的其他文章

### Articles you may be interested in

#### 大豆多肽-锌螯合物的制备工艺优化及其结构表征

Preparation Process Optimization of Soy Peptides-Zinc Chelate and Its Structural Characterization

食品工业科技. 2020, 41(14): 160-165

#### 文冠果种皮黑色素的提取及其结构表征

Extraction and Structural Characterization of Melanin from Testae of *Xanthoceras sorbifolia*

食品工业科技. 2018, 39(19): 162-167

#### 金乌贼墨黑色素酶解工艺优化

Optimization of Enzymatic Hydrolysis Technology of Melanin from *Sepia esculenta*

食品工业科技. 2019, 40(18): 133-138,146

#### 响应面法优化超声微波联用辅助提取黑木耳黑色素工艺

Optimization of Ultrasound-Microwave Assisted Extraction of Melanin from *Auricularia auricula-judae* by Response Surface Methodology

食品工业科技. 2021, 42(7): 162-170

#### 鱿鱼(*Uroteuthis chinensis*)黑色素酶法制备工艺优化及理化特征分析

Optimization of Enzymolysis Preparation Process and Physicochemical Properties of Squid Melanin(*Uroteuthis chinensis*)

食品工业科技. 2019, 40(18): 14-21,27

#### 乌贼墨黑色素的制备及体内外铅吸附效果研究

Preparation of *Sepia* Ink Melanin and its Lead Adsorption Effect *in vitro* and *in vivo*

食品工业科技. 2018, 39(14): 49-54



关注微信公众号, 获得更多资讯信息

高莉, 刘琳琳, 刘盼盼, 等. 山杏核壳黑色素提取及其金属螯合物的螯合工艺优化 [J]. 食品工业科技, 2022, 43(13): 225-234. doi: 10.13386/j.issn1002-0306.2021100255

GAO Li, LIU Linlin, LIU Panpan, et al. Extraction of Melanin in Apricot Kernel Shell and the Optimization of Chelating Process of Its Metal Chelates[J]. Science and Technology of Food Industry, 2022, 43(13): 225-234. (in Chinese with English abstract). doi: 10.13386/j.issn1002-0306.2021100255

· 工艺技术 ·

# 山杏核壳黑色素提取及其金属螯合物的螯合工艺优化

高莉, 刘琳琳, 刘盼盼, 徐宏宇, 王海宾\*, 刘海英, 杨柳  
(中北大学化学工程与技术学院, 山西太原 030051)

**摘要:**本研究以废弃物山杏核壳为原料, 采用单因素及响应面试验法优化黑色素的提取工艺参数并对得到的黑色素进行了紫外-可见吸收光谱、红外吸收光谱及扫描电镜等结构鉴定, 之后以提取的黑色素与  $\text{Fe}^{3+}$ 、 $\text{Cu}^{2+}$ 、 $\text{Zn}^{2+}$  三种金属离子的螯合效果为指标, 采用单因素实验优化了黑色素与三种金属离子的螯合工艺, 并对得到的螯合物进行了紫外-可见吸收光谱、红外吸收光谱、扫描电镜及能谱扫描等结构鉴定, 以期为其作为功能食品的进一步开发利用提供理论依据。结果表明: 实验选取的各因素对山杏核壳黑色素得率的影响大小顺序为: 超声提取时间、碱浓度、pH、料液比。响应面得到提取的最佳工艺为: 料液比 1:10 g/mL, 氢氧化钠浓度 1.5 mol/L, 酸沉 pH 为 1, 超声时间 35 min, 此条件下得率为  $4.78\% \pm 0.23\%$ 。黑色素铁螯合物的最佳螯合工艺为铁离子浓度 5 mmol/L, pH 5.5, 反应 8 h; 黑色素铜螯合物的最佳螯合工艺为铜离子浓度 4 mmol/L, pH 7.5, 反应 6 h; 黑色素锌螯合物的最佳螯合工艺为锌离子浓度 3 mmol/L, pH 7.5, 反应 4 h。相同条件下, 黑色素铁螯合物的螯合率最大, 达 63.86%。紫外和红外结果表明黑色素主要通过氨基、羰基或羧基与金属离子螯合, 扫描电镜及能谱结果表明了三种金属螯合物的成功制备。本研究为开发功能食品添加剂及金属元素补充剂提供了理论依据, 具有广泛的实用价值和市场前景。

**关键词:**山杏核壳黑色素, 提取工艺, 螯合工艺, 黑色素铁螯合物, 黑色素铜螯合物, 黑色素锌螯合物, 结构表征

中图分类号: TS201.1

文献标识码: B

文章编号: 1002-0306(2022)13-0225-10

本文网刊:

DOI: 10.13386/j.issn1002-0306.2021100255



## Extraction of Melanin in Apricot Kernel Shell and the Optimization of Chelating Process of Its Metal Chelates

GAO Li, LIU Linlin, LIU Panpan, XU Hongyu, WANG Haibin\*, LIU Haiying, YANG Liu

(School of Chemical Engineering and Technology, North University of China, Taiyuan 030051, China)

**Abstract:** In this study, single factor and response surface methodology were used to optimize the extraction parameters of melanin from waste apricot kernel shell. The structure of the obtained melanin was identified by UV-vis/IR absorption spectrum and scanning electron microscope. Then, the chelating effect of extracted melanin with  $\text{Fe}^{3+}$ ,  $\text{Cu}^{2+}$  and  $\text{Zn}^{2+}$  metal ions were used as the index, and the single factor experiment was used to optimize the chelating process. In order to provide theoretical basis for further development and utilization of the chelate as functional food, the structure of the chelate was identified by UV-vis absorption spectrum, infrared absorption spectrum, scanning electron microscope and energy spectrum scanning. The results showed that the order of influence of the selected factors on the yield of melanin was: ultrasonic time, alkali concentration, pH, solid-liquid ratio. According to the results of response surface model, the optimal extraction conditions were as follows: solid-liquid ratio 1:10 g/mL, sodium hydroxide concentration 1.5 mol/L, acid precipitation pH

收稿日期: 2021-10-26

**基金项目:** 山西省出国留学人员科研资助项目 (2020-118); 医药生物技术山西省重点实验室开放课题基金资助 (KF202002); 2021 年山西省研究生创新项目 (2021Y599); 山西省重点研发计划项目 (201803D221013-4, 201903D221033)。

**作者简介:** 高莉 (1980-), 女, 博士, 副教授, 研究方向: 分子生物学与生物材料、纳米生物效应与安全性, E-mail: gaoli@nuc.edu.cn。

**\* 通信作者:** 王海宾 (1975-), 男, 博士, 副教授, 研究方向: 植物资源功能成份提取精制、生物材料的制备及应用, E-mail: 1157504441@qq.com。

value 1, ultrasonic time 35 min, under this condition, the yield was  $4.78\% \pm 0.23\%$ . The optimum chelating process of iron melanin chelate was as follows: iron ion concentration 5 mmol/L, pH5.5, reaction for 8 h; The optimum chelating conditions of copper melanin chelate was copper ion concentration 4 mmol/L, pH7.5, reaction for 6 h. The optimal chelating process of zinc melanin chelate was as follows: zinc ion concentration 3 mmol/L, pH7.5, reaction 4 h. Under the same conditions, the chelating rate of iron melanin reached 63.86%. Ultraviolet and infrared results showed that melanin chelated with metal ions mainly through amino, carbonyl or carboxyl groups. Scanning electron microscopy and energy spectrum results showed that the three metal chelates were successfully prepared. This study provided a theoretical basis for the development of functional food additives and metal element supplements and had a wide range of practical value and market prospects.

**Key words:** apricot shell melanin; extraction process; chelation process; iron chelate of melanin; copper chelate of melanin; zinc chelate of melanin; structural characterization

黑色素(melanin)是主要由吡啶或酚类化合物聚合而成的一类高分子聚合物,是目前已知生物色素中最广泛的一类色素,在动植物和微生物中广泛存在<sup>[1-2]</sup>,因其抗氧化、抗辐射和抑菌等生物活性而广泛用于食品和医药领域<sup>[3-7]</sup>。研究发现,原物质与金属螯合后,可改变甚至增强原物质的一些生物活性,拓宽了原物质的应用范围,且金属与原物质形成螯合物也有利于金属离子在有机体内的吸收和转运,目前主要研究的有黄酮金属螯合物、透明质酸金属螯合物等<sup>[8-11]</sup>,有关黑色素金属螯合物的研究较少。螯合金属离子是黑色素重要的生物学功能之一<sup>[12-14]</sup>,黑色素含有 C=O、-COOH、-NH 等大量带负电的活性官能团,既可作电子供体又可作电子受体<sup>[15-17]</sup>,且能为金属离子提供多个非等效结合位点,可与带正电的金属离子形成稳定的螯合物<sup>[18-20]</sup>。黑色素金属螯合物不仅具有黑色素的功能性质,还兼具金属离子的生物活性,在性能和应用研究方面更有协同增效作用,可充分发挥黑色素金属螯合物的功能作用,还可降低金属离子在机体及生物环境中富集造成的负面影响<sup>[20]</sup>。

目前已报道的提取黑色素的植物主要有花椒籽、黑木耳和黑芝麻等<sup>[1,21]</sup>,山杏是我国北方盛产水果之一,其核壳是山杏在制作食品过程中的主要废料,资源蕴藏量大,为避免资源浪费,目前逐渐有研究将其中的生物活性成分—黑色素进行提取并加以研究与利用<sup>[22]</sup>,李红姣等<sup>[23]</sup>通过响应面设计确定了超声波辅助提取山杏种皮黑色素的工艺为氢氧化钠浓度 0.33 mol/L、料液比 1:10(g/mL)、提取温度 63.07 °C,在此条件下黑色素得率为 4.14%。

因此,本实验在提取山杏核壳黑色素的基础上将其分别与  $\text{Fe}^{3+}$ 、 $\text{Cu}^{2+}$  和  $\text{Zn}^{2+}$  三种金属离子配合,确定最佳制备工艺,之后对三种黑色素金属螯合物进行表征以初步了解其结构,为山杏核壳黑色素及其金属螯合物作为天然食品添加剂及金属元素补充剂在医药和食品等领域的应用提供了基础研究。

## 1 材料与方法

### 1.1 材料与仪器

山杏核壳 山西省杏仁加工厂;氢氧化钠、浓盐酸 分析纯,国药集团化学试剂有限公司;无水乙醇 分析纯,天津市光复科技发展有限公司;纤维素

酶、糖化酶 生物试剂,索莱宝公司;硫酸铜、氯化锌、锌试剂、铜试剂、硫酸亚铁铵、氯化铁 分析纯,天津市北辰方正试剂厂。

400Y 高速粉碎机 永康氏柏欧五金制品有限公司;SB-5200 DTDN 超声波清洗机 宁波新芝生物科技股份有限公司;TDL-5-A 高速离心机 上海安亭科学仪器厂;PHS-3C 型酸度计 杭州奥利龙有限公司;ReadMax 1900 光吸收全波长酶标仪 上海闪谱生物科技有限公司;UV-5200 紫外可见分光光度计 上海元析仪器有限公司;Perkin Elmer Spectrum Two 红外光谱分析仪 天津市能谱科技有限公司;Tecnaï G2 F20 S-TWIN TMP 扫描电镜 FEI 有限公司。

### 1.2 实验方法

1.2.1 山杏核壳黑色素的提取与纯化 参考杨柳<sup>[24]</sup>的实验方案,采用碱溶酸沉法从山杏核壳中提取纯化黑色素,以黑色素的得率(%)为指标确定提取的最佳条件。具体实验步骤如下:称取适量粉碎后的山杏核壳粉末,按料液比 1:20 溶于 2 mol/L 的 NaOH 溶液中,静置提取 3 h 后离心除去固体,之后使用循环水真空泵对液体抽滤,将上清液用稀盐酸溶液调 pH 至 2.2,静置沉淀 2 h,再离心,除去上清液。向所得固体中加一定蒸馏水,调其 pH 至 5.00,加入适量纤维素酶,55 °C 水浴 1 h 后离心去除上清液,再向所得固体中加一定蒸馏水,调其 pH 至 4.50,加入适量糖化酶,60 °C 水浴 1 h 后离心去除上清液。对两种酶处理后的固体按料液比为 1:30 加入 2 mol/L 的 NaOH 溶液,超声波辅助溶解 30 min,酸沉后离心去除上清液,烘干后所得固体即为黑色素,4 °C 保存。

$$\text{山杏核壳黑色素得率}(\%) = \frac{m_0}{m} \times 100$$

式中: $m_0$  表示提取的黑色素的质量,g; $m$  表示山杏核壳的质量,g。

1.2.2 山杏核壳黑色素提取的单因素实验 固定碱浓度 1.5 mol/L,提取时间 5 h,酸沉 pH2,离心转速 4000 r/min,超声时间 25 min,考察料液比(1:5、1:10、1:15、1:20、1:25 g/mL)对山杏核壳黑色素得率的影响;固定料液比 1:15 g/mL,提取时间 5 h,酸沉 pH2,离心转速 4000 r/min,超声时间 25 min,考



察碱浓度(0.5、1.0、1.5、2.0、2.5 mol/L)对山杏核壳黑色素得率的影响;固定料液比 1:15 g/mL,碱浓度 1.5 mol/L,酸沉 pH2,离心转速 4000 r/min,超声时间 25 min,考察提取时间(1、3、5、7、9 h)对山杏核壳黑色素得率的影响;固定料液比 1:15 g/mL,碱浓度 1.5 mol/L,提取 5 h,离心转速 4000 r/min,超声时间 25 min,考察酸沉 pH(1、1.5、2.0、2.5、3.0)对山杏核壳黑色素得率的影响;固定料液比 1:15 g/mL,碱浓度 1.5 mol/L,提取 5 h,酸沉 pH2,超声时间 25 min,考察离心转速(1000、2000、4000、6000、8000 r/min)对山杏核壳黑色素得率的影响;固定料液比 1:15 g/mL,碱浓度 1.5 mol/L,提取 5 h,酸沉 pH2,离心转速 4000 r/min,考察超声时间(5、15、25、35、45 min)对山杏核壳黑色素得率的影响。每个水平重复三次。

1.2.3 响应面法对山杏核壳黑色素提取工艺的优化

根据单因素结果确定响应面因素及相应水平,采用 Design Expert 10.0 软件进行 Box-Behnken 设计试验,试验因素水平编码表见表 1。始终固定提取 5 h 和离心转速 6000 r/min 不变,以山杏核壳黑色素的得率为评价指标,考察料液比、碱浓度、酸沉 pH、超声时间对山杏核壳黑色素提取的影响。

表 1 响应面试验因素及水平设计  
Table 1 Response surface test factors and horizontal design

水平	因素			
	X <sub>1</sub> 料液比 (g/mL)	X <sub>2</sub> 碱浓度 (mol/L)	X <sub>3</sub> 酸沉 pH	X <sub>4</sub> 超声时间 (min)
-1	1:10	1.0	1.0	15
0	1:15	1.5	1.5	25
1	1:20	2.0	2.0	35

1.2.4 山杏核壳黑色素的紫外-可见光谱(UV-Vis)表征 山杏核壳黑色素溶于碱性溶液,以 0.1 mol/L 氢氧化钠溶液为参照,200~800 nm 范围内扫描其光吸收情况。

1.2.5 山杏核壳黑色素的红外光谱(FT-IR)表征 山杏核壳黑色素与适量溴化钾混匀压片,4000~400 cm<sup>-1</sup> 范围扫描其红外光谱。

1.2.6 山杏核壳黑色素的扫描电镜(SEM)表征 将山杏核壳黑色素置于贴了双面导电胶的样品台上,喷金后观察其表面形貌。

1.2.7 山杏核壳黑色素铁螯合物的螯合工艺优化 采用溶液共沉淀法制备黑色素铁螯合物<sup>[12]</sup>,将黑色素溶液与氯化铁溶液共混,37 ℃ 避光反应一段时间后离心取沉淀,水洗两次后干燥即得黑色素铁螯合物(制备黑色素锌螯合物和黑色素铜螯合物的步骤同上)。以黑色素铁螯合物结合效果为指标进行单因素实验(根据紫外吸收峰变化情况判断)。固定反应 pH5.5,避光反应 10 h,考察铁离子浓度(2、3、4、5、6 mmol/L)三氯化铁溶液对结合效果的影响;固定铁

离子浓度 5 mmol/L 的三氯化铁溶液,避光反应 10 h,考察反应 pH(3.0、4.0、4.5、5.5、6.5)对结合效果的影响;固定铁离子浓度 5 mmol/L 的三氯化铁溶液,反应 pH5.5,考察避光反应时间(6、8、10、12、24 h)对螯合效果的影响,各重复三次。

1.2.8 山杏核壳黑色素铜螯合物的螯合工艺优化

以黑色素铜螯合物结合效果为指标进行单因素实验(根据紫外吸收峰变化情况判断)。固定反应 pH7.5,避光反应 6 h,考察铜离子浓度(2、3、4、5 mmol/L)硫酸铜溶液对结合效果的影响;固定铜离子浓度 4 mmol/L 的硫酸铜溶液,避光反应 10 h,考察反应 pH(5.5、6.5、7.5、8.5、9.5)对结合效果的影响;固定铜离子浓度 4 mmol/L 的硫酸铜溶液,反应 pH7.5,考察避光反应时间(2、4、6、8、10 h)对螯合效果的影响,各重复三次。

1.2.9 山杏核壳黑色素锌螯合物的螯合工艺优化

以黑色素锌螯合物结合效果为指标进行单因素实验(根据紫外吸收峰变化情况判断)。固定反应 pH6.5,避光反应 6 h,考察锌离子浓度(2、3、4、5 mmol/L)氯化锌溶液对结合效果的影响;固定锌离子浓度 3 mmol/L 的氯化锌溶液,避光反应 6 h,考察反应 pH(4.5、5.5、6.5、7.5、8.5)对结合效果的影响;固定铜离子浓度 3 mmol/L 的氯化锌溶液,反应 pH7.5,考察避光反应时间(2、4、6、8、10 h)对螯合效果的影响,各重复三次。

1.2.10 三种黑色素金属螯合物螯合程度的比较

3 份 20 mL 的山杏核壳黑色素溶液(质量浓度为 0.04 mg/mL)分别加入 2 mL 4 mmol/L 三氯化铁、硫酸铜和氯化锌溶液,调 pH 至 6.5,避光反应 6 h。制作不同金属离子标准曲线,通过分光光度法测定溶液中金属离子剩余浓度(即未与黑色素螯合的金属离子浓度),进而求出金属离子螯合率。

螯合率(%) = [(C<sub>0</sub> - C<sub>e</sub>)/C<sub>0</sub>] × 100

式中: C<sub>0</sub>—溶液中金属离子初始浓度, mg/L; C<sub>e</sub>—反应后溶液中离子的剩余浓度, mg/L。

1.2.11 山杏核壳黑色素金属螯合物的紫外-可见光谱(UV-Vis)表征 三种黑色素金属螯合物溶于碱性溶液,以 0.1 mol/L 氢氧化钠溶液为参照,200~800 nm 范围内扫描其光吸收情况得到其紫外光谱图。

1.2.12 山杏核壳黑色素金属螯合物的红外光谱(FT-IR)表征 三种黑色素金属螯合物分别与适量溴化钾混合压片,4000~400 cm<sup>-1</sup> 范围扫描其红外光谱。

1.2.13 山杏核壳黑色素金属螯合物的扫描电镜(SEM)表征 将三种黑色素金属螯合物置于贴了双面导电胶的样品台上,喷金后观察其表面形貌,并利用能谱仪对其进行元素扫描。

1.3 数据处理

每组数据均平行 3 次,结果用平均值±标准差( $\bar{X} \pm S$ )表示, P<0.05 表示显著差异。采用 Origin 2018

进行绘图。

## 2 结果与分析

### 2.1 山杏核壳黑色素的提取工艺优化

**2.1.1 单因素实验结果** 随着料液比从 1:5 g/mL 增加到 1:15 g/mL, 山杏核壳黑色素的得率逐渐增大, 这可能是因为料液比的适当增加使山杏核壳与碱溶液充分混合, 提取量上升。但料液比从 1:15 g/mL 增加到 1:25 g/mL 时, 得率基本保持不变(如图 1a)。因此, 从成本考虑, 选择最适料液比为 1:15 g/mL。

随着氢氧化钠浓度从 1.0 mol/L 增至 1.5 mol/L 时, 山杏核壳黑色素的得率的增长速度最快, 继续增加到 2.5 mol/L 时, 得率增幅较小(如图 1b)。因此, 从成本考虑, 选择最适氢氧化钠浓度为 1.5 mol/L。

山杏核壳黑色素的得率随提取时间的增加而平缓增加, 且 5 h 后增加速度更加缓慢, 说明提取时间对山杏核壳黑色素得率的影响不大(如图 1c)。因此, 选择最适提取时间为 5 h。

酸沉 pH 为 1 和 1.5 时, 山杏核壳黑色素的得率基本相同, 逐渐增加到 3.0 时, 得率逐渐减少(如图 1d), 这可能是因为随着 pH 的增加, 黑色素的溶解性逐渐增大, 从而使沉淀的黑色素的质量降低<sup>[25]</sup>。因此, 从成本考虑, 选择最适酸沉 pH 为 1.5。

离心转速从 1000 r/min 到 6000 r/min, 山杏核壳黑色素的得率随着离心转速的增加基本呈现不变, 达到 8000 r/min 时, 得率有下降趋势(如图 1e)。这是由转速过高时, 杂质与提取液的分离效果较差所导致的。因此, 从成本考虑, 选择离心转速为 6000 r/min 操作。

超声时间从 5 min 到 25 min, 山杏核壳黑色素

的得率随之增加, 从 25 min 到 45 min, 得率的增长幅度基本趋于平缓(如图 1f)。超声提取使黑色素固体震碎程度更大, 使碱溶液更加有效的和黑色素接触, 有助于黑色素溶解于碱溶液, 但提取时间对得率的影响有限。因此, 从成本考虑, 选择最适超声时间为 25 min。

**2.1.2 响应面试验结果** 根据响应面结果(表 2), 利用 Design Expert 10 对山杏核壳黑色素的得率 Y 与料液比  $X_1$ (g/mL)、氢氧化钠浓度  $X_2$ (mol/L)、酸沉 pH  $X_3$  和超声时间  $X_4$ (min) 之间进行多元二次回归拟合, 得到了一个回归方程模型:

$$Y = 3.68 - 0.038889X_1 - 0.13333X_2 - 0.10556X_3 + 0.56667X_4 + 0.25X_1X_2 + 0.51667X_1X_3 - 0.115X_1X_4 + 0.16667X_2X_3 + 0.26X_2X_4 - 0.2X_3X_4 - 0.215X_1^2 - 0.32333X_2^2 - 0.115X_3^2 - 0.17333X_4^2$$

为检测该方程的可靠性, 对方程进行方差分析, 结果见表 3。

从表 3 可知, 该方程模型 P 值小于 0.01, 表明该二次回归方程模型极显著, 同时失拟项不显著, 说明方程对实验的拟合较好, 可用于黑色素得率的预测。回归方程是一个复杂的多项式方程, 说明实验因素对响应值有较复杂的影响。根据 P 值得出了各因素对山杏核壳黑色素得率的影响顺序(超声时间>碱浓度>酸沉 pH>料液比); 根据响应面模型结果得出了提取的最佳条件(料液比 1:10 g/mL, 氢氧化钠浓度 1.58 mol/L, 酸沉 pH 为 1, 超声时间 35 min), 此条件下得率为 4.78%。考虑到实际操作的可行性, 将提取条件调整为: 料液比 1:10 g/mL, 氢氧化钠浓度 1.5 mol/L, 酸沉 pH 为 1, 超声时间 35 min, 此条件下

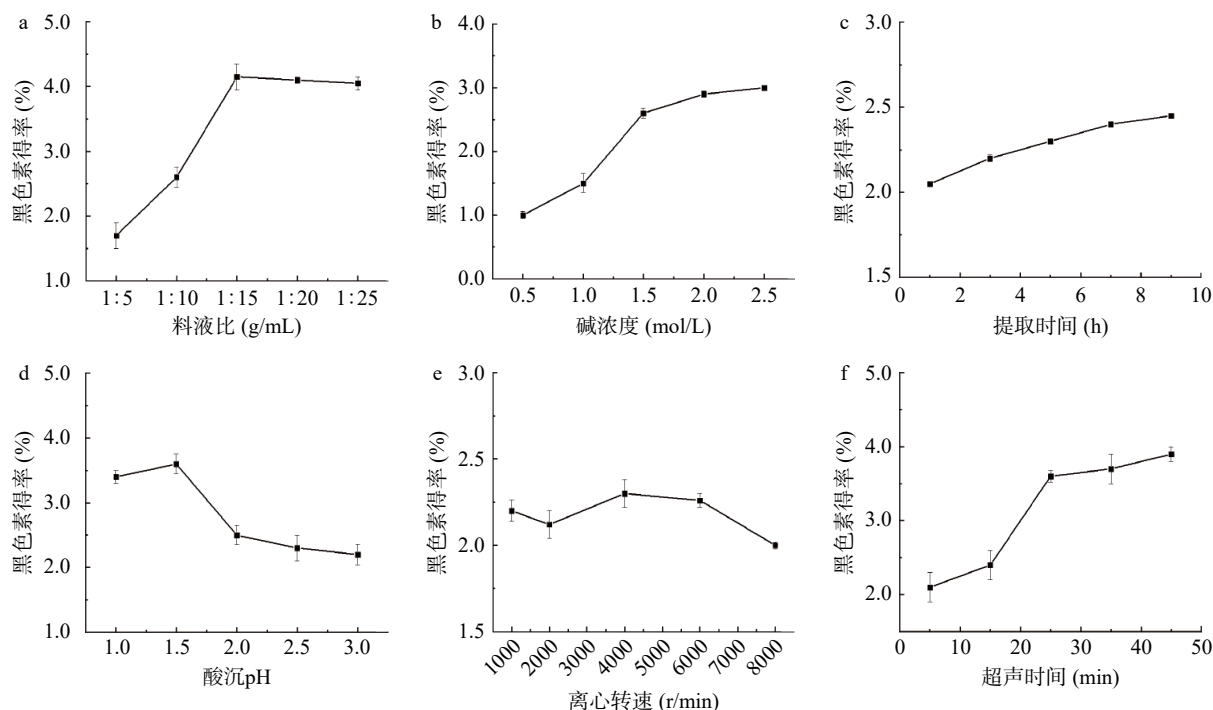


图 1 山杏核壳黑色素提取单因素实验结果

Fig.1 Single factor test results of melanin extraction from apricot kernel shell

重复 3 次得出得率为 4.78%±0.23%, 表示该预测模型是可行的。

表 2 响应面试验设计与结果

Table 2 Program and experimental results of RSA					
实验号	X <sub>1</sub> 料液比	X <sub>2</sub> 碱浓度	X <sub>3</sub> 酸沉pH	X <sub>4</sub> 超声时间	Y黑色素得率(%)
1	-1	-1	0	0	2.70
2	0	0	0	0	3.60
3	0	-1	0	1	3.66
4	0	1	-1	0	3.13
5	0	0	-1	1	4.20
6	0	-1	0	-1	3.01
7	-1	0	1	0	2.86
8	0	0	0	0	3.73
9	0	-1	1	0	3.01
10	-1	0	0	1	4.13
11	0	1	0	1	3.66
12	0	1	1	0	3.06
13	0	0	0	0	3.66
14	1	0	0	-1	2.74
15	1	0	-1	0	2.80
16	0	0	1	-1	3.12
17	1	0	1	0	3.66
18	1	1	0	0	3.33
19	1	-1	0	0	3.06
20	1	0	0	1	3.73
21	0	0	0	0	3.66
22	-1	-1	0	0	3.46
23	-1	0	0	-1	2.53
24	-1	0	-1	0	4.06
25	0	0	1	1	3.73
26	0	0	0	0	3.73
27	0	1	0	-1	2.40
28	0	-1	-1	0	3.73
29	0	0	-1	-1	2.66

表 3 回归方程方差分析结果

Table 3 Results of variance analysis of regression equation						
差异来源	平方和	自由度	均方	F值	P值	显著性
模型	6.88	14	0.49	36.96	<0.0001	**
X <sub>1</sub>	0018	1	0018	1.36	0.2622	
X <sub>2</sub>	0.21	1	0.21	16.04	0.0013	**
X <sub>3</sub>	0.13	1	0.13	10.06	0.0068	**
X <sub>4</sub>	3.85	1	3.85	289.81	<0.0001	**
X <sub>1</sub> X <sub>2</sub>	0.25	1	0.25	18.80	0.0007	**
X <sub>1</sub> X <sub>3</sub>	1.07	1	1.07	80.31	<0.0001	**
X <sub>1</sub> X <sub>4</sub>	0.090	1	0.090	6.77	0.0209	*
X <sub>2</sub> X <sub>3</sub>	0.11	1	0.11	8.36	0.0119	*
X <sub>2</sub> X <sub>4</sub>	0.090	1	0.090	6.77	0.0209	*
X <sub>3</sub> X <sub>4</sub>	0.16	1	0.16	12.03	0.0038	**
X <sub>1</sub> <sup>2</sup>	0.30	1	0.30	22.55	0.0003	**
X <sub>2</sub> <sup>2</sup>	0.68	1	0.68	51.00	<0.0001	**
X <sub>3</sub> <sup>2</sup>	0.086	1	0.086	6.45	0.0236	*
X <sub>4</sub> <sup>2</sup>	0.19	1	0.19	14.66	0.0018	**
残差	0.19	14	0.013			
失拟差	0.17	10	0.017	5.58	0.0560	
纯误差	0.012	4	0.00311			
总误差	7.07	28				

注: \*P<0.05, 差异显著; \*\*P<0.01, 差异极显著。

2.2 山杏核壳黑色素的紫外-可见光谱表征分析

本研究提取的黑色素的紫外-可见光谱图(图 2)的光密度对数值与波长的线性曲线斜率在-0.0015~-0.0030 之间(-0.0019), 符合黑色素的特征<sup>[26]</sup>。另外, 270~280 nm 处有一较弱肩峰, 这是由水解残留蛋白质中的芳族氨基酸残基对光的吸收引起的, 此结果与李军等<sup>[27]</sup>提取的山杏种皮黑色素的紫外-可见光谱一致。

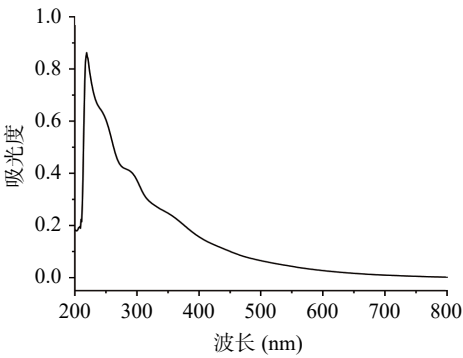


图 2 山杏核壳黑色素的紫外-可见光谱图  
Fig.2 UV-vis absorption spectra of melanin from apricot kernel shell

2.3 山杏核壳黑色素的红外光谱表征分析

由图 3 可看出山杏核壳黑色素的红外光谱是一系列宽而强的吸收峰, 主要有以下特征: 3458 cm<sup>-1</sup>和 3167cm<sup>-1</sup> 处的吸收峰是由于羟基(-OH)、吡啶的氨基(-NH<sub>2</sub>)或羧基(-COOH)伸缩振动产生的, 同时该区域也属于羰基(-C=O-)的伸缩振动<sup>[28]</sup>, 说明山杏核壳黑色素结构中含上述基团; 2832 cm<sup>-1</sup> 处小而尖的峰属于烷烃结构中的 C-H 伸缩振动, 可能为 -CH<sub>2</sub>CH<sub>3</sub> 结构<sup>[29]</sup>; 1659 cm<sup>-1</sup> 与 1400 cm<sup>-1</sup> 处属于芳香环骨架 C=C 键的振动吸收<sup>[30]</sup>, 说明其结构中有苯环的存在, 1659 cm<sup>-1</sup> 与 3458 cm<sup>-1</sup> 处的强吸收峰共同指示羧酸根(-COOH)的存在<sup>[31]</sup>; 综上所述, 山杏核壳黑色素存在-OH、-NH<sub>2</sub>、-COOH、C-H 和 C=C 等官能团。

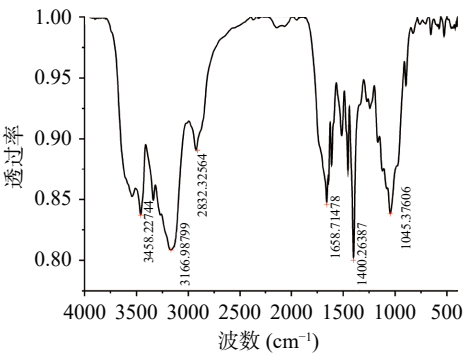


图 3 山杏核壳黑色素的红外光谱图  
Fig.3 FT-IR spectrum of melanin from apricot kernel shell

2.4 山杏核壳黑色素的扫描电镜分析

由图 4 可看出, 山杏核壳黑色素呈块状的立方体结构, 粒径大小差异较大, 为微米级, 粒度范围大致在 1~5 μm 之间, 且以 5 μm 左右居多。



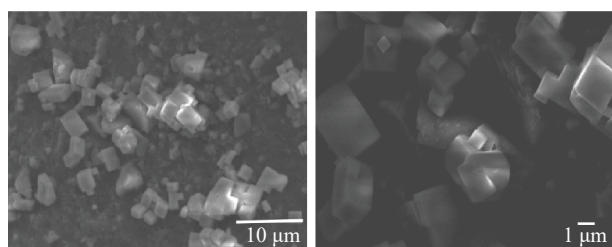


图4 山杏核壳黑色素的SEM图

Fig.4 SEM images of melanin from apricot kernel shell

注: 左图放大倍数为 2000 倍; 右图放大倍数为 5000 倍。

## 2.5 山杏核壳黑色素铁螯合物的螯合工艺优化

山杏核壳黑色素铁螯合物在 250 nm 左右出现新的吸收峰, 这可能归属于黑色素中的酚羟基与铁离子螯合后产生的特征吸收峰; 在 330 nm 处渐出现较宽的吸收峰, 说明 DHI(5,6-二羟基吲哚)单元也参与了铁离子的螯合<sup>[32]</sup>; 且铁离子浓度从 2 mmol/L 到 3 mmol/L, 特征峰 260 nm 处的吸光度呈上升趋势, 从 3 mmol/L 到 4 mmol/L, 特征峰吸光度呈下降趋势, 5 mmol/L 处其在 260 nm 处吸光值达到最大, 之后 6 mmol/L 又下降(图 5a), 这说明, 铁离子浓度为 5 mmol/L 时已经为黑色素提供了足够的铁, 使得在此反应条件下的螯合效果最好。

随着 pH 从 3.0 到 4.5, 其曲线在 260 nm 处的吸光值逐渐下降, 但在 pH 5.5 处出现最大值, 6.5 处吸光值比 5.5 处稍下降, 虽然 pH 3.0 在 260 nm 处吸光值较大, 但在 330 nm 处的吸收峰反而未出现, 表明此条件下 DHI 与铁离子螯合情况不好, 这可能是因为 pH 为 3 时, 溶液中大量水合氢离子会与金属离子竞争反应活性位点, 还可能是因为溶液呈强酸性, 黑色素中的酚羟基、羧基、胺基等因质子化而带正电荷, 与  $\text{Fe}^{3+}$  之间产生较强的静电斥力, 使  $\text{Fe}^{3+}$  很难靠近黑色素, 导致螯合效果较差, 随着 pH 的增大, 螯合率提高, 是因为溶液的酸性减弱, 吸附剂中与水合氢离子螯合的活性部位逐渐暴露出来有利于  $\text{Fe}^{3+}$  的螯合, pH 大于 5.5 后呈下降趋势, 可能是因为超过了铁离子微沉淀上限, 金属离子会形成氧化物沉淀; pH 大于 7.5 后, 溶液中  $\text{OH}^-$  与黑色素竞争  $\text{Fe}^{3+}$ , 使溶液中游离的  $\text{Fe}^{3+}$  浓度变小, 导致螯合率降低, 因此, 不再继续探究。因此酸度对黑色素螯合  $\text{Fe}^{3+}$  有较大影响, 其最佳 pH 为 5.5(图 5b), 本实验结果与陈士国等<sup>[33]</sup> 研究的结果一致, 溶液酸碱度对黑色素铁螯合物的螯合效果影响较大。

随着反应时间从 6 到 8 h, 260 nm 处吸光值呈上升趋势, 8 到 10 h, 260 nm 处吸光值呈下降趋势, 10 到 24 h, 260 nm 处吸光值呈上升趋势, 8 h 处吸光值最大, 因此最佳反应时间为 8 h(图 5c)。这是因为反应时间太短, 黑色素与三氯化铁反应不完全, 形成的螯合物还不稳定, 导致其螯合效果较差; 当反应时间太长, 三价铁可能会与溶液中的氢氧化钠结合生成氢氧化铁红色沉淀, 导致螯合效果降低, 所以选择反应时间为 8 h 最好。因此, 黑色素铁螯合物的最佳螯

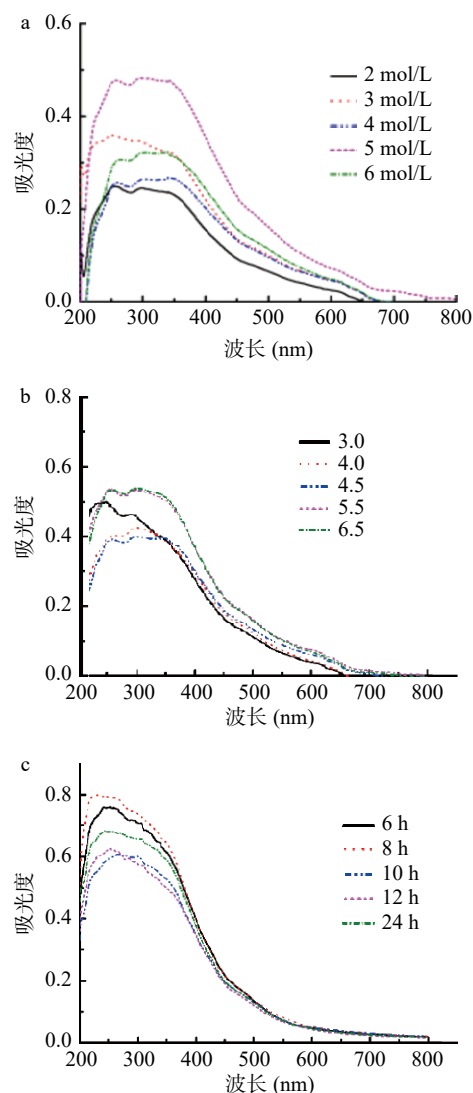


图5 不同铁离子浓度(a)、反应 pH(b)、反应时间(c)对山杏核壳黑色素铁螯合物的制备影响

Fig.5 Effects of different iron ion concentrations (a), reaction pH (b) and reaction time (c) on the chelating of iron melanin chelate in apricot kernel shell

合工艺为铁离子浓度 5 mmol/L, pH 5.5, 反应 8 h。

## 2.6 山杏核壳黑色素铜螯合物的螯合工艺优化

山杏核壳黑色素铜螯合物在 260 nm 左右出现新的吸收峰, 这可能归属于铜离子与黑色素儿茶酚基螯合形成的特征吸收峰<sup>[34]</sup>; 由图 6a 可知, 铜离子浓度从 2 mmol/L 到 4 mmol/L, 特征吸收峰 260 nm 处的吸光值呈上升趋势, 4 mmol/L 到 5 mmol/L, 吸光值整体呈下降趋势, 4 mmol/L 吸光值达到最大, 这可能是由于  $\text{Cu}^{2+}$  浓度增加后以较高的比例参与螯合, 但铜离子浓度为 4 mmol/L 时已经为黑色素提供了足够的铜, 使得在此反应条件下的螯合效果最好, 配位比太小, 不能形成稳定的环状结构, 螯合物不稳定; 配位比太大, 又会造成黑色素的浪费。图中曲线在 217 nm 处均出现吸收峰, 可能因为其 pH 的影响, 导致山杏核壳黑色素酸性位点去质子化, 解离出更多螯合位点, 也有可能是因为  $\text{Cu}^{2+}$  以不同比例与儿茶酚基螯合的结果。

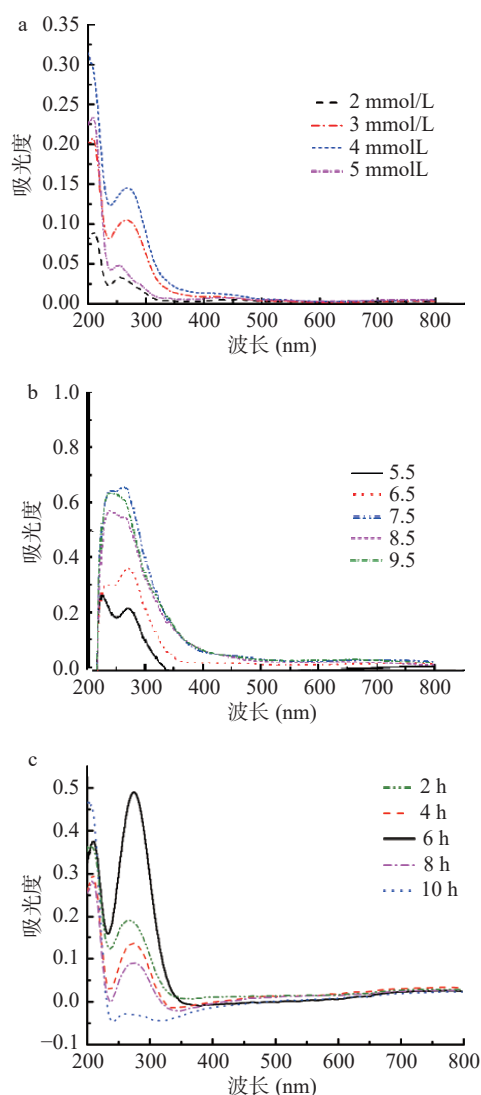


图 6 不同铜离子浓度(a)、反应 pH(b)、反应时间(c)对山杏核壳黑色素铜螯合物的制备影响

Fig.6 Effects of different copper ion concentrations (a), reaction pH (b) and reaction time (c) on the chelating of copper melanin chelate in apricot kernel shell

由图 6b 可知, pH 从 5.5 到 7.5, 260 nm 处吸光值呈上升趋势, 且 217 nm 处吸收峰渐增强, 这是因为随着 pH 增大, 促进黑色素酸性位点去质子化, 解离出更多结合位点, 因而在 217 nm 处吸收峰增强; 从 7.5 到 9.5, 260 nm 吸光值整体呈下降趋势, 217 nm 处吸光值变化不大, 这是因为铜离子可能与溶液中的氢氧化钠结合, 导致螯合效果降低(图 6b)。

由图 6c 可知, 随着反应时间从 2 到 6 h, 260 nm 处吸光值呈上升趋势, 6 到 10 h, 其特征峰吸光值呈下降趋势, 6 h 时其吸光值达到最大, 这是因为反应时间太短, 黑色素与硫酸铜反应不完全, 形成的螯合物还不稳定, 导致其螯合效果较差, 所以选择反应时间为 6 h 最好。因此, 黑色素铜螯合物的最佳螯合工艺为铜离子浓度 4 mmol/L, pH 7.5, 反应 6 h。

## 2.7 山杏核壳黑色素锌螯合物的螯合工艺优化

由图 7a 可知, 锌离子浓度从 2 到 3 mmol/L, 其整体吸光值呈上升趋势, 3 到 5 mmol/L, 其整体吸光

值呈下降趋势, 3 mmol/L 处整体吸光值达到最大(包括特征吸收峰 360 nm 和 500 nm 处<sup>[35]</sup>), 这可能是由于锌离子浓度为 3 mmol/L 时已经为黑色素提供了足够的锌, 使得在此反应条件下的螯合效果最好。如图 7b 所示, pH 从 4.5 到 7.5, 吸光值整体呈上升趋势, 7.5 到 8.5, 吸光值呈整体呈下降趋势, 在 pH 7.5 处时, 整体吸光值达最大, pH 大于 7.5 后, 溶液中 OH<sup>-</sup>与黑色素竞争锌离子, 使溶液中游离的锌离子浓度变小, 导致螯合率降低。如图 7c 所示, 反应时间从 2 到 4 h, 整体吸光值呈上升趋势, 4 到 6 h, 整体吸光值呈下降趋势, 6 到 10 h, 整体吸光值(包括特征吸收峰 360 nm 和 500 nm 处)呈上升趋势。因此, 黑色素锌螯合物的最佳螯合工艺为锌离子浓度 3 mmol/L, pH 7.5, 反应 4 h。

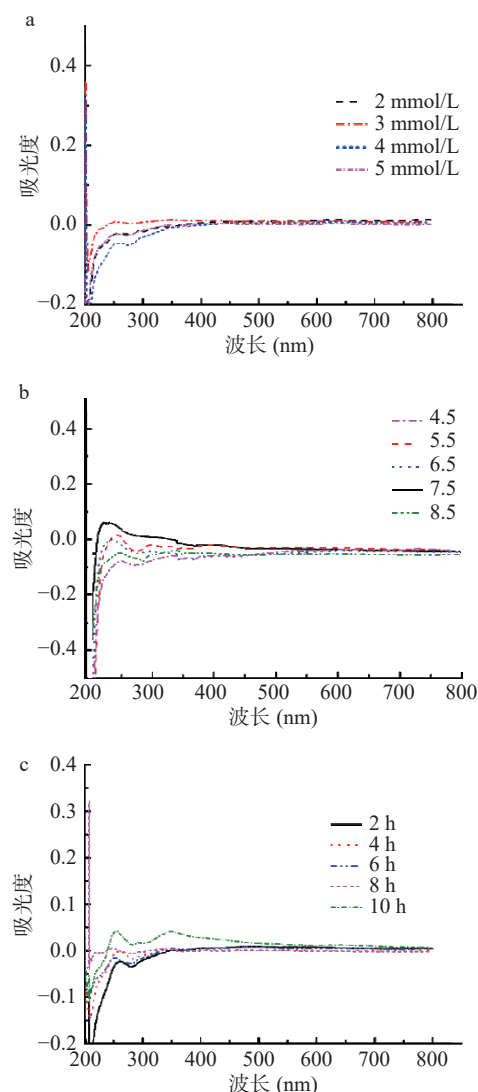


图 7 不同锌离子浓度(a)、反应 pH(b)、反应时间(c)对山杏核壳黑色素锌螯合物的制备影响

Fig.7 Effects of different zinc ion concentrations (a), reaction pH (b) and reaction time (c) on the chelating of zinc melanin chelate in apricot kernel shell

## 2.8 三种山杏核壳黑色素金属螯合物的螯合程度比较

相同条件下, 黑色素铁螯合物的螯合效果最好



(63.86%), 而黑色素铜螯合物与黑色素锌螯合物的螯合率分别为 5.59% 与 3.05%, 这可能是因为在该设置环境下铁离子与黑色素的螯合更牢固, Hong 等<sup>[36]</sup>总结得出黑色素与金属离子间亲和力的大小顺序: 碱金属<碱土金属<Zn(II)<Cu(II)、Fe(III)和 Mn(II)。根据姚增玉<sup>[37]</sup>研究的山杏种皮黑色素金属螯合物的性质, 其在形成过程, 金属离子易促进黑色素酸性位点去质子化, 且铜离子比锌离子的促进作用强, 与黑色素螯合也更牢固, 本实验结果也证明在同一条件下铜离子比锌离子的螯合率更高。

## 2.9 山杏核壳黑色素金属螯合物的紫外-可见光谱分析

如图 8 所示, 248 nm 处黑色素铁螯合物的吸收峰主要是因为酚羟基参与了铁离子的螯合, 340 nm 处归因于 DHI(5,6-二羟基吲哚)单元参与了铁离子的螯合, 其结果与陈士国等<sup>[33]</sup>研究的鱿鱼墨黑色素铁螯合物的紫外图一致。270 nm 处黑色素铜螯合物的紫外吸收峰归于黑色素的儿茶酚基与  $\text{Cu}^{2+}$  的螯合。黑色素锌螯合物的吸收曲线上有多个吸收峰, 但除了在 210~220、240~250 和 340~350 nm 处的 3 个吸收峰外, 其他各吸收峰缺乏规律性。240 nm 处是由  $\text{Zn}^{2+}$  与羧基螯合引起的, 350 nm 处的吸收峰是由  $\text{Zn}^{2+}$  与酰胺基螯合引起, 其结果与姚增玉<sup>[37]</sup>研究的山杏种皮黑色素锌螯合物的紫外图一致。

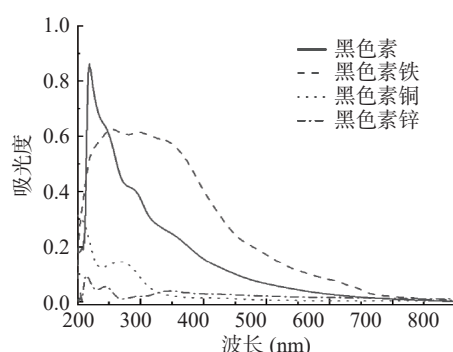


图 8 山杏核壳黑色素金属螯合物的紫外-可见光谱图  
Fig.8 UV-visible spectrum of melanin metal chelates in apricot kernel shell

## 2.10 山杏核壳黑色素金属螯合物的红外光谱分析

可采用红外光谱分析通过黑色素金属螯合物红外透过率的变化来确定黑色素对重金属的螯合作用。由山杏种皮黑色素红外光谱结果可知, 山杏核壳黑色素中存在酚羟基、羧基和氨基, 这些基团均是金属离子螯合的潜在部位, 金属离子与其螯合实际上是与  $\text{H}^+$  在竞争结合位点。由图 9 可知, 3 种黑色素金属螯合物的红外光谱非常相似, 黑色素与金属离子  $\text{Cu}^{2+}$ 、 $\text{Fe}^{3+}$  和  $\text{Zn}^{2+}$  螯合后, 其最基本的变化是 1600~1700  $\text{cm}^{-1}$ 、1200~1400  $\text{cm}^{-1}$  和 1515  $\text{cm}^{-1}$  处吸收峰的变化。1515  $\text{cm}^{-1}$  处的变化可能是因为  $\text{Cu}^{2+}$ 、 $\text{Fe}^{3+}$  和  $\text{Zn}^{2+}$  与氨基的螯合, 其主要限制了  $\text{NH}$  基团弯曲和  $\text{CN}$  基团的伸缩振动。1210  $\text{cm}^{-1}$  处的变化可能是因为  $\text{Cu}^{2+}$ 、 $\text{Fe}^{3+}$  和  $\text{Zn}^{2+}$  与羧基或者邻位羧基的螯

合。1700  $\text{cm}^{-1}$  为  $\text{COO}^-$  的对称带, 表明羧基离子化并参与了金属离子的螯合<sup>[38]</sup>。

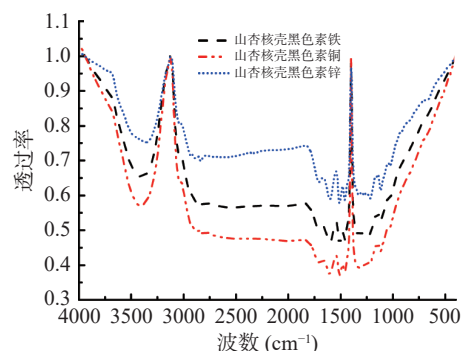


图 9 山杏核壳黑色素金属螯合物的红外光谱图  
Fig.9 FT-IR spectra of melanin metal chelates in apricot kernel shell

## 2.11 山杏核壳黑色素金属螯合物的扫描电镜和能谱分析

图 10(a、d、g)为三种山杏核壳黑色素金属螯合物的扫描电子显微镜图, 从图可看出三者微观形态相似但与山杏核壳黑色素存在显著差异。山杏核壳黑色素呈立方体块状结构, 结构较明显, 表面无附着物, 且形貌较规则; 而黑色素金属螯合物较聚集, 呈片状, 形状大多不规则, 表面较粗糙, 有些许颗粒状凸起, 上述结果可能是由于黑色素与金属离子反应后可能改变了本身的一些基团, 内部结构出现变动, 从而导致其表面形貌发生了改变<sup>[39-40]</sup>。

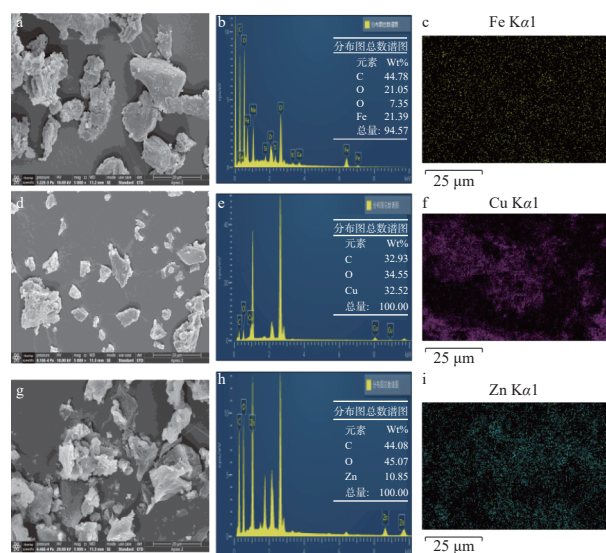


图 10 山杏核壳黑色素金属螯合物的 SEM(5000×)及 EDS 图  
Fig.10 SEM (5000×) and EDS of apricot kernel shell melanin metal chelates

注: (a)黑色素铁螯合物; (d)黑色素铜螯合物; (g)黑色素锌螯合物的 SEM 图; (b~c)黑色素铁螯合物; (e~f)黑色素铜螯合物; (h~i)黑色素锌螯合物的 EDS 能谱及相应的金属元素映射。

图 10(b、e、h)EDS 元素分析结果显示黑色素金属螯合物中主要存在 C、O 及相应的金属元素。黑

色素铁螯合物中铁的含量大约为 21.39%, Si 元素的存在可能是因为 SEM 使用玻璃基底,所以在样品比较薄的区域扫描,会有基底的 Si 信号出来(图 10b);黑色素铜螯合物中 Cu 的含量大约为 32.52%(图 10e);黑色素锌螯合物中 Zn 的含量大约为 10.85%(图 10h);结果表明,黑色素金属螯合物的合成条件是可行的。

### 3 结论

本文确定了山杏核壳黑色素的最佳提取工艺为料液比 1:10(g/mL),氢氧化钠浓度 1.5 mol/L,酸沉 pH 为 1,超声时间 35 min。之后分别得出了黑色素铁螯合物的最佳制备工艺为铁离子浓度 5 mmol/L, pH5.5, 反应 8 h;黑色素铜螯合物的最佳制备工艺为铜离子浓度 4 mmol/L, pH7.5, 反应 6 h;黑色素锌螯合物的最佳制备工艺为锌离子浓度 3 mmol/L, pH7.5, 反应 4 h。相同条件下,黑色素铁螯合物的螯合率最大,达 63.86%。山杏核壳黑色素金属螯合物的紫外图显示铁离子主要和黑色素儿茶酚基螯合,铜离子主要和黑色素酚羟基螯合。山杏核壳黑色素金属螯合物红外光谱图表明金属离子( $\text{Fe}^{3+}$ 、 $\text{Cu}^{2+}$ 和  $\text{Zn}^{2+}$ )主要与黑色素的羰基、邻位醌基和氨基螯合。扫描电镜及能谱扫描结果表明三种黑色素金属螯合物的成功制备。

黑色素特有的安全性、负电性、高比表面积等特性使其与金属离子具有良好的螯合能力,制得的螯合物不仅具有黑色素的活性,还兼具金属离子的生物活性,在性能和应用方面更有协同增效作用,显著提升了黑色素在食品、生物和医学等方面的应用。本文为深入探究和开发黑色素及其金属螯合物奠定了理论基础,在改善生物机能及金属元素补充剂<sup>[38]</sup>等方面有广阔的应用前景。

### 参考文献

- [1] CHU M, HAI W, ZHANG Z, et al. Melanin nanoparticles derived from a homology of medicine and food for sentinel lymph node mapping and photothermal *in vivo* cancer therapy[J]. *Biomaterials*, 2016, 91: 182–199.
- [2] DISCHIA M, WAKAMATSU K, CICOIRA F, et al. Melanins and melanogenesis: From pigment cells to human health and technological applications[J]. *Pigment Cell & Melanoma Research*, 2015, 28(5): 520–544.
- [3] ELOBEID A, ALHARBI S, ALJOMAH N, et al. Herbal melanin modulates tumor necrosis factor alpha (TNF- $\alpha$ ), interleukin 6(IL-6) and vascular endothelial growth factor (VEGF) production[J]. *Phytomedicine*, 2006, 13(5): 324–333.
- [4] DIMAURO E, CAMAGGI M, VANDOOREN N, et al. Eumelanin for nature-inspired UV-absorption enhancement of plastics. *Polymer International*, 2019, 68(5): 984–991.
- [5] MURIUKI E, HALL C, SASANYA J J, et al. Purification, analysis and antimicrobial activity of *Fusarium graminearum* pigment[J]. American Chemical Society Southeast Regional Meeting, 2008, 24(2): 37–43.
- [6] 李杰, 贾棚超, 张瑞芬, 等. 黑芝麻黑色素的分离纯化, 结构表征及体外抗氧化活性[J]. *中国农业科学*, 2020(12): 2477–2492.
- [7] LI J, JIA Y C, ZHANG R F, et al. Isolation, purification, structure characterization and *in vitro* antioxidant activity of melanin from black sesame[J]. *Scientia Agricultura Sinica*, 2020(12): 2477–2492.
- [8] HUNG Y C, SAVA V M, BLAGODARSKY V A, et al. Protection of tea melanin on hydrazine-induced liver injury[J]. *Life Sciences*, 2003, 72(9): 1061–1071.
- [9] QI C, FU L H, XU H, et al. Melanin/polydopamine-based nanomaterials for biomedical applications[J]. *Science China Chemistry*, 2019, 62(2): 162–88.
- [10] 郭玉华, 郁有祝, 牛永生. 木犀草素- $\text{Fe}^{3+}$ 物及其自由基清除活性的研究[J]. *安阳工学院学报*, 2021(4): 28–29.
- [11] GUO Y H, YU Y Z, NIU Y S. Studies on luteolin- $\text{Fe}^{3+}$  complex and its free radical scavenging activity[J]. *Journal of Anyang Institute of Technology*, 2021(4): 28–29.
- [12] 唐春丽, 李振宏, 朱志仁等. 一种罗汉果叶黄酮 Cu 配合物的表征及活性研究[J]. *安徽医科大学学报*, 2012, 47(12): 1427–1431.
- [13] TANG C L, LI Z H, ZHU Z R, et al. Characterization and activity of Cu complex with a flavonoid from *Siraitia grosvenorii* (Swingle) C. Jeffrey leaves[J]. *Journal of Anhui Medical University*, 2012, 47(12): 1427–1431.
- [14] 朱湛, 王亚利, 杨艳萍, 等. 几种新透明质酸金属配合物的合成及生物活性[J]. *北京理工大学学报*, 2012, 32(11): 1200–1204.
- [15] ZHU Z, WANG Y L, YANG Y P, et al. Synthesis of new hyaluronic metal complexes and investigation of biological activity[J]. *Transactions of Beijing Institute of Technology*, 2012, 32(11): 1200–1204.
- [16] SHENG S, LIU Y, MING Y, et al. Antioxidant activity of a *Lachnum* YM226 melanin-iron complex and its influence on cytokine production in mice with iron deficiency anemia[J]. *Food & Function*, 2016, 7(3): 1508–1514.
- [17] WANG F R, XIE Z G, YE X Q, et al. Effectiveness of treatment of iron deficiency anemia in rats with squid ink melanin-Fe[J]. *Food & Function*, 2013, 5(1): 123–128.
- [18] MENTER, JULIAN M. Melanin from a physicochemical point of view[J]. *Polymer International*, 2016, 11(65): 1300–1305.
- [19] SHANMUGANATHAN K, CHO J H, IYER P, et al. Thermooxidative stabilization of polymers using natural and synthetic melanins[J]. *Macromolecules*, 2016, 44(24): 9499–9507.
- [20] JU K Y, LEE Y, LEE S, et al. Bioinspired polymerization of dopamine to generate melanin-like nanoparticles having an excellent free-radical-scavenging property[J]. *Biomacromolecules*, 2011, 12(3): 625–632.
- [21] 康静静. 黑芝麻黑色素的分离及其结构性质的研究[D]. 南昌: 南昌大学, 2015.
- [22] KANG J J. Study of the extraction, purification, structural characteristics and physicochemical property of black pigment from semen *Sesami nigrum*[D]. Nanchang: Nanchang University, 2015.
- [23] 王改利. 花椒籽种皮黑色素的提取纯化及性能研究[D]. 西安: 陕西科技大学, 2014.
- [24] WANG G L. Extracting, purifying and performance of pepper seed melanin[D]. Xi'an: Shaanxi University of Science and Technology, 2014.

- [19] 赵博. 出芽短梗霉黑色素提取及性质研究[D]. 天津: 天津科技大学, 2013. [ZHAO B. Study on extraction and qualities of melanin from *Aureobasidium pullulans*[D]. Tianjin: Tianjin University of Science and Technology, 2013.]
- [20] 任燕玲, 杨柳, 高莉, 等. 黑色素金属螯合物的研究进展及应用[J]. 材料导报, 2020, 34(11): 145–152. [REN Y L, YANG L, GAO L, et al. Research progress and application of melanin metal chelate[J]. Materials Reports, 2020, 34(11): 145–152.]
- [21] 任顺成, 王国良, 王鹏, 等. 十种天然黑色素稳定性研究[J]. 中国粮油学报, 2009, 24(6): 137–142. [REN S C, WANG G L, WANG P, et al. Stability of ten natural melanins[J]. Journal of the Chinese Cereals and Oils Association, 2009, 24(6): 137–142.]
- [22] 杨喆, 万山, 张乔会, 等. 响应面法优化山杏核壳总黄酮提取工艺及其抗氧化性的研究[J]. 食品工业科技, 2015, 36(6): 279–284. [YANG Z, WAN S, ZHANG Q H, et al. Optimization of extraction process and antioxidant activity of total flavonoids from apricot kernel and shell by response surface methodology[J]. Science and Technology of Food Industry, 2015, 36(6): 279–284.]
- [23] 李红蛟, 李巨秀, 赵忠. 酶法辅助提取山杏种皮黑色素工艺优化及其稳定性[J]. 食品科学, 2016, 37(10): 69–75. [LI H J, LI J X, ZHAO Z. Optimization and stability of enzymatic assisted extraction of melanin from seed coat of apricot[J]. Food Science, 2016, 37(10): 69–75.]
- [24] 杨柳. 山杏核壳黑色素纳米颗粒的制备及性能研究[D]. 太原: 中北大学, 2019. [YANG L. Preparation and properties of melanin nanoparticles in apricot kernel shell[D]. Taiyuan: North University of China, 2019.]
- [25] 李红蛟, 李巨秀, 赵忠. 响应面法优化超声波辅助提取山杏种皮黑色素工艺及其抗氧化活性[J]. 食品科学, 2016(18): 26–33. [LI H J, LI J X, ZHAO Z. Response surface optimization of ultrasonic-assisted extraction of melanin from testae of wild apricots and its antioxidant activities[J]. Food Science, 2016(18): 26–33.]
- [26] 汪燕. 粒毛盘菌 YM-346 黑色素的结构、氨基酸修饰及生物活性研究[D]. 合肥: 合肥工业大学, 2012. [WANG Y. Study on structure, amino acid modification and biological activity of YM-346 melanin from *Trichoderma granuloides*[D]. Hefei: Hefei University of Technology, 2012.]
- [27] 李军, 张乔会, 蓝晶晶, 等. 响应面法对山杏核壳黑色素提取工艺的研究[J]. 食品工业科技, 2012(2): 295–299. [LI J, ZHANG Q H, LAN J J, et al. Optimization of extraction process and antioxidant activity of total flavonoids from apricot kernel and shell by response surface methodology[J]. Science and Technology of Food Industry, 2012(2): 295–299.]
- [28] 徐利萍. 黑芝麻中黑色素的萃取、纯化及其性质的研究[D]. 无锡: 江南大学, 2006. [XU L P. Study on extraction, purification and properties of melanin from black sesame[D]. Wuxi: Jiangnan University, 2006.]
- [29] LONGO D L, STEFANIA R, CALLARI C, et al. Water soluble melanin derivatives for dynamic contrast enhanced photoacoustic imaging of tumor vasculature and response to antiangiogenic therapy[J]. Adv Healthc Mater, 2017, 6(1): 1–6.
- [30] YE M, WANG Y, GUO G Y, et al. Physicochemical characteristics and antioxidant activity of arginine-modified melanin from *Lachnum YM-346*[J]. Food Chemistry, 2012, 135(4): 2490–2497.
- [31] XIN C, MA J H, TAN C J, et al. Preparation of melanin from *Catharsius molossus* L. and preliminary study on its chemical structure[J]. Journal of Bioscience and Bioengineering, 2015, 119(4): 446–454.
- [32] BUSZMAN E, PILAWA B, ZDYBEL M, et al. EPR examination of  $Zn^{2+}$  and  $Cu^{2+}$  effect on free radicals in DOPA-melanin-nitilmicin complexes[J]. Chemical Physics Letters, 2005, 403(1–3): 22–28.
- [33] 陈士国, 薛长湖, 薛勇, 等. 鱿鱼墨黑色素的自由基清除活性研究[J]. 中国海洋药物, 2007, 26(1): 24–27. [CHEN S G, XUE C H, XUE Y, et al. Study on free radical scavenging activity of squid black pigment[J]. Chinese Journal of Marine Drugs, 2007, 26(1): 24–27.]
- [34] SZPOGANICZ B, GIDANIAN S, KONG P, et al. Metal chelating by melanins: Studies of colloidal dihydroxyindole-melanin, and its complexation by  $Cu(II)$  and  $Zn(II)$  ions[J]. Journal of Inorganic Biochemistry, 2002, 89(2): 45–53.
- [35] 汤陈鹏, 吕峰, 王蓉琳. 孔石莼多糖锌结构表征与体外降血糖活性[J]. 食品科学, 2020, 41(7): 52–58. [TANG C P, LÜ F, WANG R L. Structural characterization and hypoglycemic activity *in vitro* of ulva pertusa polysaccharides-zinc complex[J]. Food Science, 2020, 41(7): 52–58.]
- [36] HONG L, SIMON J D. Current understanding of the chelating sites, capacity, affinity, and biological significance of metals in melanin[J]. Journal of Physical Chemistry B, 2007, 111(28): 7938–7947.
- [37] 姚增玉. 山杏种皮黑色素与  $Cu^{2+}$  和  $Zn^{2+}$  络合性质的研究[J]. 西北农林科技大学学报, 2008, 36(3): 197–202. [YAO Z Y. Complexation of  $Cu^{2+}$  and  $Zn^{2+}$  with melanin in seed coat of apricot[J]. Journal of Northwest A & F University, 2008, 36(3): 197–202.]
- [38] 雷敏. 鱿鱼墨黑色素及黑色素铁生物活性的研究[D]. 青岛: 中国海洋大学, 2008. [LEI M. Study on free radical scavenging activity of squid black pigment[D]. Qingdao: Ocean University of China, 2008.]
- [39] ATHIRA S, BIMLESH Mann, RAJAN Sharma, et al. Preparation and characterization of iron-chelating peptides from whey protein: An alternative approach for chemical iron fortification[J]. Food Research International, 2021, 141(3): 110133.
- [40] ZHANG Y, DING X, LI M, et al. Preparation, characterization and *in vitro* stability of iron-chelating peptides from mung beans[J]. Food Chemistry, 2021, 349(1): 129101.