尹欣, 乔栋, 黎洪霞, 等. 不同花期蜂王浆主要成分和抗氧化活性分析 [J]. 食品工业科技, 2022, 43(17): 291-297. doi: 10.13386/j.issn1002-0306.2021110228

YIN Xin, QIAO Dong, LI Hongxia, et al. Analysis of the Main Components and Antioxidant Activity of Royal Jelly in Different Flowering Periods[J]. Science and Technology of Food Industry, 2022, 43(17): 291–297. (in Chinese with English abstract). doi: 10.13386/j.issn1002-0306.2021110228

·分析检测 ·

# 不同花期蜂干浆主要成分和抗氧化活性分析

尹 欣<sup>1,2</sup>, 乔 栋<sup>1,2</sup>, 黎洪霞<sup>2</sup>, 刘肇龙<sup>2</sup>, 吴美佳<sup>2</sup>, 庞 杰<sup>1,\*</sup>, 陈兰珍<sup>2,\*</sup> (1.福建农林大学食品科学学院, 福建福州 350002; 2.中国农业科学院蜜蜂研究所, 北京 100093)

摘 要:为探究不同花期蜂王浆品质和抗氧化活性的差异,以同产地同蜂种同饲养条件下所生产的蜂王浆作为研究对象,分析不同花期蜂王浆的 10-羟基-2-癸烯酸(10-HDA)、总蛋白、水分、总酚酸的含量变化,同时采用DPPH 法和 FRAP 法分析比较其体外抗氧化能力。结果表明,不同花期之间蜂王浆的 10-HDA 含量存在显著差异(P<0.05),葡萄蜂王浆 10-HDA 含量最高达到了 2.20%。总蛋白含量在 13.58%~15.26% 之间。蜂王浆的水分含量均  $\leq$  67.5%,达到国标(GB 9697-2008)关于优等品蜂王浆水分含量的要求。与其他花期蜂王浆相比,荆条花期的总酚酸含量、DPPH 自由基清除能力和总抗氧化能力均为最优,且不同花期蜂王浆之间的 DPPH 自由基清除率存在显著差异(<math>P<0.05)。相关性分析表明,DPPH 自由基清除能力和总酚酸以及总抗氧化能力之间均存在极显著正相关性(P<0.01)。

关键词:蜂王浆,不同花期,10-羟基-2-癸烯酸,抗氧化,清除自由基,总酚酸

中图分类号:S896.3 文献标识码:A 文章编号:1002-0306(2022)17-0291-07

**DOI:** 10.13386/j.issn1002-0306.2021110228



# Analysis of the Main Components and Antioxidant Activity of Royal Jelly in Different Flowering Periods

YIN Xin<sup>1,2</sup>, QIAO Dong<sup>1,2</sup>, LI Hongxia<sup>2</sup>, LIU Zhaolong<sup>2</sup>, WU Meijia<sup>2</sup>, PANG Jie<sup>1,\*</sup>, CHEN Lanzhen<sup>2,\*</sup>

(1.College of Food Science, Fujian Agriculture and Forestry University, Fuzhou 350002, China; 2.Institute of Apicultural Research, Chinese Academy of Agricultural Sciences, Beijing 100093, China)

**Abstract:** The aim of the present study was to explore the differences of quality and antioxidant activity of royal jelly in different flowering periods. The contents of 10-hydroxy-2-decenoic acid (10-HDA), total protein, moisture, and total phenolic acid in royal jelly from the same conditions were analyzed, and the *in vitro* antioxidant activities were also compared by DPPH method and FRAP method. The results showed that there were significant differences (P<0.05) in 10-HDA contents of royal jelly during different flowering periods, and the content of 10-HDA was the highest in grape royal jelly. The contents of total protein in royal jelly ranged from 13.58% to 15.26%. The contents of moisture in royal jelly were lower than 67.5%, which met the requirements of national standard (GB 9697-2008) regarding to the moisture content of premium royal jelly. Compared with other royal jelly at flowering periods, the total phenolic acid content, DPPH radical scavenging ability and total antioxidant capacity of *Vitex* royal jelly were the best. And the DPPH free radical scavenging rates of royal jelly at different flowering periods were significantly different (P<0.05). The correlation analysis results showed that the DPPH radical scavenging ability was significantly correlated with the total phenolic acid and the total antioxidant ability (P<0.01).

**Key words:** royal jelly; different flowering periods; 10-hydroxy-2-decenoic acid; antioxidant; scavenging free radicals; total phenolic acids

收稿日期: 2021-11-19

基金项目: 国家自然科学基金(31772070);中国农业科学院创新工程项目(CAAS-ASTIP-2020-IAR);福建省自然科学基金重点项目(2022J02021);福建省自然科学基金项目(2020J01132)。

作者简介: 尹欣 (1994-), 男, 硕士研究生, 研究方向: 食品质量与安全, E-mail: yinxin609@163.com。

\* 通信作者: 底杰(1965-), 男, 博士, 研究员, 研究方向: 天然大分子物质与活性, E-mail: pang3721941@163.com。 陈兰珍(1974-), 女, 博士, 研究员, 研究方向: 蜂产品质量与安全, E-mail: chenlanzhen2005@126.com。 蜂王浆(Royal jelly)是以采集的花蜜和花粉作为初始原料,经由哺育蜂的上颚腺和咽下腺及其他腺体共同分泌而成<sup>[1]</sup>。蜂王浆一般呈淡黄色,是具有特殊气味,口感辛辣并略有酸涩的浆状物质<sup>[2]</sup>。蜂王浆作为天然的保健食品<sup>[3]</sup>,含有蛋白质<sup>[4]</sup>、有机酸<sup>[5]</sup>、维生素、酶、多酚等多种营养物质<sup>[6]</sup>,具有提高免疫力<sup>[7]</sup>、抗衰老<sup>[8]</sup>、抗肿瘤<sup>[9-10]</sup>、抑菌抗炎<sup>[11-12]</sup>、抗疲劳<sup>[13]</sup>、降血压<sup>[14-15]</sup>等多种生物活性功能,深受广大消费者青睐。

蜂王浆具有的生物活性功能如抗衰老、美容养 颜、抗肿瘤等都与蜂王浆的抗氧化能力息息相关。 Kungi 等[8] 综述了蜂王浆及其组分的抗氧化能力和 对蜜蜂、果蝇、鼠等生物健康的影响,发现抗氧化能 力的增强是延长寿命的主要因素之一。蜂王浆抗氧 化能力的强弱取决于王浆中的抗氧化成分,而采收时 间及采收时期的不同可能导致王浆中抗氧化组分的 差异。Liu 等[16] 研究了不同采收时间蜂王浆的抗氧 化活性,48及72h采收的蜂王浆中蛋白质、多酚含 量和抗氧化能力均低于24h采收的蜂王浆,其结果 表明多酚类物质可能是抗氧化活性的主要物质之 一。谌迪等[17] 对比了不同月份所产蜂王浆的成分差 异,结果表明不同月份蜂王浆的王浆主蛋白含量和抗 氧化能力均存在显著差异。10-HDA 是王浆中特有 的活性成分,其具有多种生物活性作用<sup>[8]</sup>。Chen 等<sup>[18]</sup> 发现 10-HDA 可减轻小鼠肺组织的病理变化,对一 些炎症基因也具有抑制效果。Yang 等[19] 发现 10-HDA 对动物和人体特有的病原菌,如金色葡萄球 菌、木糖葡萄球菌和霍乱沙门氏菌等均有着强效的 杀灭作用。蜂王浆本身具有许多较好的生物活性作 用,而其品质优劣影响着其能否有效发挥活性作用。

蜂王浆组成复杂,且在生产过程中随着生产时 间的延长,受到花期(以主要蜜粉源植物命名花期,如 油菜花期和多种蜜粉源植物组成的山花花期等)、蜂 种、蜂群更替和地域气候等多方面因素的影响[20],使 得蜂王浆品质无法得到准确的衡量以及判断。研究表 明,蜂王浆生产过程中花蜜和花粉来源(蜜粉源植物) 的差异,会影响蜂王浆的质量及其牛物功能活性[21-22]。 但少有研究表明蜜源植物花期对蜂王浆品质的具体 影响, 因此有必要对不同花期所产蜂王浆主要成分及 其抗氧化活性进行研究。本研究以湖北省钟祥市不 同花期(油菜盛花期、油菜末花期、山花花期、葡萄 花期、荆条盛花期和荆条末花期)所生产的蜂王浆为 研究对象,通过合理的长期跟踪取样,排除蜂种、环 境气候和地域差异等多种因素的影响,分析比较不同 花期所产蜂王浆的 10-HDA、总蛋白、水分和总酚酸 含量的变化,并进行体外抗氧化实验,对不同花期所 产蜂王浆的品质进行探索,以期为指导蜂王浆实际生 产及消费者选购优质蜂王浆提供理论依据。

#### 1 材料与方法

#### 1.1 材料与仪器

蜂王浆 采集于湖北省钟祥市的两家蜂场,蜂

种为浆蜂,蜂王均是同源繁殖而来,蜂群群势良好无 病虫害,为确保实验期间采样的延续和准确性,对蜂 箱进行编号标记,保证实验样品均来源于编号的蜂箱 中,采样时间为2021年3月至6月份,以油菜盛花 期(3月中旬~3月底)采集的油菜王浆(YCWJ1)、油 菜花末期(3月底~4月初)采集的油菜王浆 (YCWJ2)、山花盛花期(4月中旬~5月初)采集的山 花王浆(SHWJ)、葡萄盛花期(5月底~6月初)采集的 葡萄王浆(PTWJ)、荆条盛花期(6月中旬)采集的荆 条王浆(JTWJ1)、荆条花末期(6月底)采集的荆条王 浆(JTWJ2)共 24 个实验样本。样品采集时每批次王 浆等分于 50 mL 离心管中,并立即存放于-18 ℃ 条 件下保存。在尽可能排除蜂种、地域和气候等因素 影响下探究不同花期蜂王浆差异。10-HDA、对羟基 苯甲酸甲酯 标准品,上海源叶生物科技有限公司; 1,1-二苯基-2-三硝基苯肼(1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl, DPPH) TCI 化成工业发展有限公司; 2,4,6-(2-吡啶基)-1,3,5-三嗪(2,4,6-Tri-2-Pyridyl-1,3,5triazine,TPTZ)、没食子酸、福林酚 北京索莱宝科 技有限公司; 无水三氯化铁 阿拉丁试剂(上海)有限 公司; 盐酸、氢氧化钠、浓硫酸、硼酸、甲基红、溴甲 酚绿 国药集团化学试剂有限公司; 凯氏定氮催化剂 片(硫酸铜混合型) 北京金元兴科科技有限公司;其 余试剂均为分析纯 西陇科学股份有限公司。

1200 型高效液相色谱仪 美国安捷伦科技有限公司;2300 凯氏定氮仪、消化炉 丹麦福斯公司;XS-105DU 电子天平 瑞士梅特勒-托利多公司;VD23 真空干燥箱 德国 BINDER 公司;HWS-28 电热恒温水浴锅 上海一恒科学仪器有限公司;BIOOFUGE 离心机 美国 Thermo Scientific 公司;SpectraMax i3 酶标仪 美国美谷分子仪器;Milli-Q 型纯水器美国 Millipore;KQ-500DE 数控超声波清洗器 昆山市超声仪器有限公司;QL-866 旋涡仪 海门市其林贝尔仪器制造有限公司。

# 1.2 实验方法

1.2.1 10-HDA 含量测定 参照国标 GB 9697-2008 蜂王浆<sup>[23]</sup> 进行测定。

1.2.2 总蛋白测定 参照国标 GB 9697-2008 蜂王 浆<sup>[23]</sup>。采用凯氏定氮仪进行实验。称取 0.05 g 样品,加入 1 片凯氏定氮催化剂片和 3.5 mL 浓硫酸,在消化温度 420 ℃ 条件下消化 2 h,上机测定。滴定溶液: 0.1 mol/L 盐酸标准溶液滴定; 氢氧化钠溶液 (400 g/L); 1% 硼酸吸收溶液(含 0.1% 溴甲酚绿和 0.1% 甲基红指示剂)。

1.2.3 水分含量测定 参照国家标准 GB 9697-2008 蜂王浆<sup>[23]</sup>。使用真空干燥箱,在-0.095~-0.10 MPa, 75 ℃ 条件下恒温干燥蜂王浆样品 4 h 后,冷却至室温,称量,重复干燥至前后两次质量差少于 2 mg。

1.2.4 总酚酸测定 参照高慧等<sup>[24-25]</sup> 的方法。配制 0、0.1、0.2、0.4、0.6、0.8 和 1.0 mL 的没食子酸标准

溶液 (100  $\mu$ g/mL), 标准溶液分别加入 1 mL 福林酚 显色试剂充分混匀, 3 min 后加入 1 mol/L Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> 溶液并用蒸馏水定容至 10 mL 充分混匀, 黑暗环境下静置反应 1 h 后于 760 nm 处测定吸光值, 以没食子酸浓度为横坐标(x), 吸光度为纵坐标(y)绘制标准曲线, 0~100  $\mu$ g/mL 的没食子酸标准曲线的线性方程为: y=0.58x+0.0068, 相关系数  $R^2$ =0.9988。

样品测定:精确称取 5.0 g 蜂王浆样品于 50 mL 容量瓶中,用去离子水涡旋溶解,定容至 50 mL 后,超声 10 min, 15000 r/min 离心 10 min,取上清液的 100 mg/mL 蜂王浆水溶液稀释至 20 mg/mL。取浓度为 20 mg/mL 蜂王浆水溶液 1 mL 加入 1 mL 福林酚显色试剂,混匀 3 min 后加入 1 mol/L Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>溶液加蒸馏水定容至 10 mL 充分混匀,黑暗环境下静置反应 1 h 后 760 nm 处测定吸光值,根据吸光值计算总酚酸含量。

1.2.5 DPPH 自由基清除能力的测定 参照付中民等  $^{[16,26-29]}$  的方法,并稍作修改。精确称取 2.5 g 蜂王浆样品于 50 mL 离心管中,用去离子水涡旋溶解,定容至 50 mL,超声 10 min,15000 r/min 离心 10 min,取上清液得 50 mg/mL 蜂王浆水溶液。取上述蜂王浆水溶液 1 mL 与浓度为 0.1 mmol/L 的 DPPH 无水乙醇溶液 1 mL 充分混匀后,避光静置反应 30 min,在 517 nm 处测定吸光值  $A_{\text{样品}}$ ,空白组  $A_{\text{空白}}$ 用 1 mL 无水乙醇代替 DPPH 无水乙醇溶液,对照组  $A_{\text{对照}}$ 用蒸馏水代替蜂王浆水溶液 $^{[17]}$ 。清除率计算公式为:

$$X(\%) = \left[1 - \frac{(A_{\text{\tiny \#H}} - A_{\text{\tiny $2$\tiny $\Omega$}})}{A_{\text{\tiny $M$}\text{\tiny $M$}}}\right] \times 100$$

式中: X表示 DPPH 自由基清除率,%。

#### 1.2.6 总抗氧化活性的测定 采用铁离子还原法(Fe-

rric reducing ability of plasma, FRAP)对蜂王浆总抗氧化活性进行测定,在原有方法上进行适当修改 $^{[25,30-31]}$ 。标准曲线: 配制 1 mmol/L FeSO<sub>4</sub> 溶液,并逐级稀释为 0~0.5 mmol/L FeSO<sub>4</sub> 溶液,取不同稀释的 FeSO<sub>4</sub>溶液 200  $\mu$ L,加入 TPTZ 工作液(300 mmol/L, pH3.6 醋酸盐缓冲溶液; 10 mmol/L TPTZ 溶液; 20 mmol/L FeCl<sub>3</sub>; 三种溶液按 10:1:1 比例进行混合调配即得,试剂需现配现用)1.8 mL,混匀后 37  $^{\circ}$  下反应10 min 后在593 nm 处测定吸光值,以 FeSO<sub>4</sub> 浓度,mmol/L 为横坐标(x),吸光度纵为纵坐标(y)进行线性回归得到标准曲线,y=1.1492x-0.0043,相关系数 $^{\circ}$ 2=0.9997。

样品测定: 精确称取 4.0 g 蜂王浆样品于 50 mL 容量瓶中,用去离子水涡旋溶解,定容至 50 mL 后,超声 10 min, 15000 r/min 离心 10 min,取上清液得 80 mg/mL 蜂王浆水溶液。取上述蜂王浆水溶液 200  $\mu$ L,加入 TPTZ 工作液 1.8 mL 混匀后在 37  $^{\circ}$ C 反应 10 min 后于 593 nm 处测定吸光度,带入标准曲线得到蜂王浆的总抗氧化活性(mmol/L)。

### 1.3 数据处理

通过 SPSS 24.0 软件进行多组样本间差异显著性分析和相关性分析,数据以平均值±标准差表示。使用 Graphpad Prism 8 软件进行单因素方差分析(One-way ANOVA)并绘图。*P*<0.05 和 *P*<0.01 分别为显著差异和极显著差异。

# 2 结果与分析

#### 2.1 蜂王浆中 10-HDA 含量

作为自然界中仅天然存在于蜂王浆中的 10-HDA, 具有抗菌抗炎、抗肿瘤、抗辐射、神经调节和降血糖 等诸多生理功效<sup>[32]</sup>,其含量也是评定蜂王浆品质高低

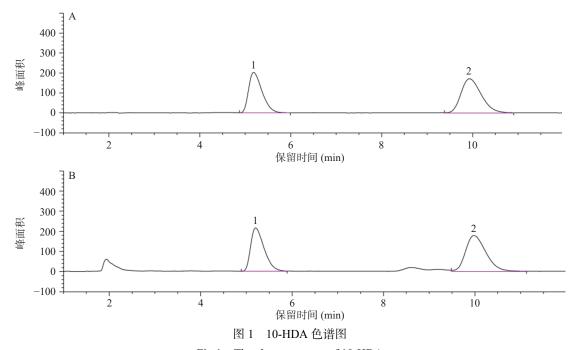


Fig.1 The chromatogram of 10-HDA 注: A: 10-HDA 标准品色谱图, B: 样品的 10-HDA 色谱图; 1: 内标物峰, 2: 10-HDA 峰。

的主要参考指标。蜂王浆样本的 10-HDA色谱图见图 1。不同花期蜂王浆中 10-HDA含量见图 2,其中,10-HDA含量最高的是 PTWJ,含量为 2.20%,远超国家标准要求的优等品(10-HDA含量高于 1.8%)界线。油菜花期 YCWJ1 的 10-HDA含量为 1.93%,YCWJ2 的 10-HDA含量为 1.75%,仅次于 PTWJ的10-HDA含量。含量最低的是 SHWJ,10-HDA的含量仅为 1.41%,恰好达到国标<sup>[23]</sup>要求的合格品(10-HDA含量需高于 1.40%)标准。

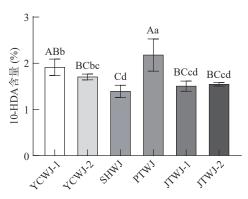


图 2 不同花期蜂王浆的 10-HDA 含量

Fig.2 10-HDA content of royal jelly in different flowering periods 注: 不同小写字母表示差异显著(*P*<0.05); 不同大写字母表示差异极显著(*P*<0.01); 图 3~图 5 同。

通过显著性分析发现, PTWJ中 10-HDA的含 量与 YCWJ1 存在显著差异(P<0.05), 与其他花期所 产蜂王浆的 10-HDA 含量存在极显著差异(P<0.01)。 不同花期蜂王浆 10-HDA 的含量存在显著差异,与 王艳辉等[33] 的同蜂种不同花期蜂王浆 10-HDA 含量 无显著差异的结果不符。PTWJ 生产时期为 6 月初 期,平均气温为 24~32 ℃,与 6 月中旬生产的 JTWJ1 和 6月下旬的 JTWJ2 的气候条件类似。其中 JTWJ1 在采样时受到降雨影响, 气温出现过大幅降 低的情况。JTWJ2 采样时气候条件稳定, 气温为 25~32 ℃。同一花期内虽受到气候变化影响, JTWJ1 和 JTWJ2 的 10-HDA 含量无显著性差异(P>0.05), 而 PTWJ 与 JTWJ1 和 JTWJ2 气候类似, 但 10-HDA 含量均存在极显著差异(P<0.01),说明气候因素并不 是显著影响蜂王浆 10-HDA 含量的主要因素。在排 除气候温度差异对 10-HDA 分泌影响的情况下,可 知蜂蜜和蜂粮的营养质量和储备量是影响 10-HDA 含量的关键因素。文献表明当花粉营养质量较低或 外界蜜粉源缺乏时都会影响蜂王浆中的 10-HDA 含 量[22,34]。而在 PTWJ 生产中发现巢脾中蜂蜜储备少,

蜂粮充裕,但 10-HDA 含量高,结果表明即使在蜂蜜储备不足的条件下,依靠葡萄花粉的营养物质依旧能够保证 10-HDA 高质量的分泌。路璐等<sup>[35]</sup>的研究也表明糖类物质对 10-HDA 的分泌影响较小,推测蜂粮中某些营养物质的多寡是影响 10-HDA 分泌量的关键因素。

在油菜花期间,取样于油菜盛花期 YCWJ1 的 10-HDA 为 1.93% 略高于胡元强[36] 于湖北省油菜蜜 10-HDA 平均值为 1.84% 的研究结果,取样在油菜花期末尾阶段的 YCWJ2 的 10-HDA 含量为 1.75%,略低于该结果。在 YCWJ2 取样前有降雨,降雨进一步加速了油菜花的凋零,致使可采集的油菜花粉量急剧减少。 YCWJ2 相较于 YCWJ1 的 10-HAD 含量有所降低,说明油菜花粉的充足是生产高含量 10-HDA蜂王浆的重要保障。

SHWJ中10-HDA含量是各花期中最低的,SHWJ的10-HDA含量与PTWJ和YCWJ1的10-HDA含量均存在极显著差异(P<0.01)。SHWJ与YCWJ2的10-HDA含量相比较存在着显著性差异(P<0.05)。导致SHWJ中10-HDA含量低于其他花期的原因之一可能是受到蜂群采集习性的影响,本研究的蜂种对象为浆蜂,作为意大利蜜蜂的变种,偏好采集大面积蜜粉源,当蜜粉源呈现零星小面积分布时,蜂群采集和繁殖积极性不高[37-38],进而影响到蜂王浆10-HDA的分泌。另一原因可能是SHWJ生产时采集到的花粉质量良莠不齐,合成10-HDA所需营养成分偏低,导致10-HDA分泌量的减少。

# 2.2 总蛋白含量与水分含量

如表 1 所示,蜂王浆总蛋白含量在 13.58%~15.26% 之间,符合国标<sup>[23]</sup> 要求总蛋白质在 11%~16% 之间的要求。其中,JTWJ2 总蛋白质含量最高达到了15.26%。YCWJ2 总蛋白含量最低仅有 13.58%,且与 SHWJ 和 JTWJ2 的总蛋白质含量存在显著差异(P<0.05)。结合 YCWJ2 的 10-HDA 含量分析,结果表明油菜花粉含量的降低会大幅度影响油菜蜂王浆的品质,在季节气候蜂群状态等因素基本一致能排除多数影响因素的情况下,表明蜂粮营养成分不仅影响着蜂王浆中 10-HDA 的含量,同时也影响着总蛋白质含量。

本次实验中所有样品的水分含量均符合国标<sup>[23]</sup> 规定的合格品(≤69.0%)的要求,并且超过了水分含量低于≤67.5%为优等品的要求。含水量较高的YCWJ1、YCWJ2、SHWJ取样于3月底至4月底,

表 1 不同花期蜂王浆的总蛋白含量和水分含量

Table 1 The total protein content and moisture content of royal jelly in different flowering periods

指标	YCWJ1	YCWJ2	SHWJ	PTWJ	JTWJ1	JTWJ2
总蛋白含量(%)	14.54±0.64 <sup>ab</sup>	13.58±0.33 <sup>b</sup>	15.11±0.56 <sup>a</sup>	14.25±0.79 <sup>ab</sup>	14.36±0.80 <sup>ab</sup>	15.26±0.61 <sup>a</sup>
水分含量(%)	$63.46\pm0.96^a$	$63.16\pm0.63^{a}$	$63.35 \pm 0.64^a$	$60.45 \pm 0.80^{b}$	$63.68 \pm 0.83^a$	$60.34 \pm 0.45^{b}$

气温在 15~19 ℃ 之间,空气湿润,是较为潮湿的月份,这些环境因素间接影响着蜂王浆的含水量。而 JTWJ1 样品取样时间虽是 6 月中旬,但在取样前伴有降雨,气温受降雨影响由 25~33 ℃ 降至 21~22 ℃,空气湿度也明显增加,进而导致蜂王浆水分含量的升高。不同花期蜂王浆水分含量与环境之间存在联系,所处自然环境中空气湿度较高时,蜂王浆中含水量均有所上升。

#### 2.3 蜂王浆中的总酚酸含量

蜂王浆中酚酸类物质来源于植物以及植物的次级代谢产物。工蜂采集的植物花粉花蜜中含有酚酸类物质,这些酚酸类物质在蜂巢中经过加工酿制后,转存于蜂粮和蜂蜜中,经哺育蜂进一步摄入代谢后转移至蜂王浆中[16,25]。

如图 3 所示,由于蜜粉源植物的不同,蜂王浆中总酚酸含量存在差异。JTWJ1 和 JTWJ2 总酚酸含量最高,均与 YCWJ2 和 PTWJ 存在极显著性差异(P<0.01)。而油菜花期的 YCWJ1 和 YCWJ2 相比,虽然 YCWJ2 在生产时存在油菜花粉采集量减少的情况,但二者的总酚酸含量无显著性差异(P>0.05)。对比荆条花期的 JTWJ1 和 JTWJ2 ,其对2 在生产期间受到降雨气候影响,但 JTWJ1 和 JTWJ2 总酚酸含量无显著性差异(P>0.05),表明降雨不会显著影响蜂王浆中总酚酸含量是保持稳定的,主要粉源供应的减少和非极端自然天气的改变不会显著影响蜂王浆中总酚酸含量的变化。而油菜和荆条花期的共同特点是蜂蜜充沛,在蜂粮和气候均有变化的情况下,同花期所产蜂王浆总酚酸仍能保持稳定。

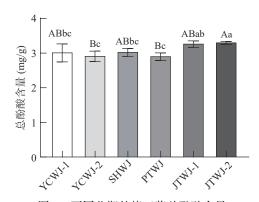


图 3 不同花期的蜂王浆总酚酸含量 Fig.3 The total phenolic acid content of royal jelly in different flowering periods

## 2.4 DPPH 自由基清除能力

如图 4 所示,不同花期间所产蜂王浆的 DPPH 自由基清除能力较强,且差异明显。JTWJ1、JTWJ2 及 SHWJ 的 DPPH 自由基清除率均高于 56%,而 YCWJ1、YCWJ2、PTWJ 的 DPPH 自由基清除率低于 50%。本实验结果与谌迪<sup>[17]</sup> 研究的不同采收月份蜂王浆抗氧化活性对比的结果相似,其研究结果表明不同月份间蜂王浆的 DPPH 自由基清除能力存在显

著差异,本研究表明不同花期间所产蜂王浆 DPPH 自由基清除能力同样存在显著差异(P<0.05)。同花期内的 YCWJ1和 YCWJ2,JTWJ1和 JTWJ2 自由基清除能力均无显著性差异(P>0.05),不同花期间所产的蜂王浆 DPPH 自由基清除能力均有所差异,其中油菜花期的 YCWJ1和 YCWJ2,与荆条花期的 JTWJ1和 JTWJ2的 DPPH 自由基清除能力间存在极显著差异(P<0.01)。SHWJ由于采集的花粉和花蜜成分差异大,导致花期内的单独样本间自由基清除率差异较大,因此无法保证该花期所产蜂王浆整体自由基清除率的稳定。综上所述,在保证蜜粉源稳定的情况下生产的蜂王浆 DPPH 自由基清除能力是较为稳定的,而随着蜜粉源变动所产蜂王浆的 DPPH 自由基清除能力也会有所差异。

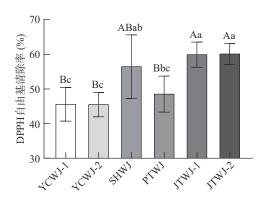


图 4 不同花期蜂王浆的 DPPH 自由基清除能力 Fig.4 The DPPH free radical scavenging ability of royal jelly in different flowering periods

#### 2.5 蜂王浆的总抗氧化活性分析

如图 5 所示,油菜花期的 YCWJ1 和 YCWJ2 的总抗氧化能力极显著(P<0.01)低于其他花期所产蜂王浆的总抗氧化能力,而油菜花期所产蜂王浆的总抗氧化相对较低的原因,可能是受到蜂群大量繁殖的影响。JTWJ1 和 JTWJ2 的总抗氧化活性与 DPPH 自由基清除能力结果类似,拥有着高 DPPH 自由基清除率的同时也有着较高的总抗氧化能力。

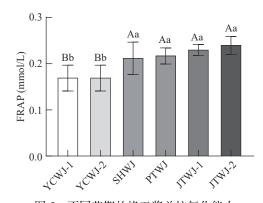


图 5 不同花期的蜂王浆总抗氧化能力 Fig.5 The total antioxidant capacity of royal jelly in different flowering periods

#### 2.6 相关性分析

如表 2 所示, DPPH 自由基清除率与总酚酸是显

著正相关(r=0.602, P<0.05),说明总酚酸含量越高时蜂王浆的 DPPH 自由基清除能力越强,而相关系数不高的原因可能是蜂王浆中其他物质与总酚酸相互协同参与了 DPPH 自由基清除反应。 DPPH 自由基清除率与总抗氧化能力呈极显著正相关(r=0.745, P<0.01),表明蜂王浆中 DPPH 自由基清除能力越高其总抗氧化能力也会越强。而总抗氧化能力与总酚酸的相关性分析虽存在显著正相关(P<0.05),但相关系数不高,可能是由于蜂王浆中其他抗氧化物质也参与反应并占据主导地位导致的。

表 2 抗氧化活性斯皮尔曼相关系数

Table 2 Spearman correlation coefficient of antioxidant activity

变量	总酚酸	DPPH	FRAP
总酚酸	1	0.602**	0.411*
DPPH		1	0.745**
FRAP			1

注:\*在0.05级别(双尾),表示相关性显著;\*\*在0.01级别(双尾),表示相关性极显著。

#### 3 结论

本研究结果表明,在同地域同蜂种的条件下,不同花期所产蜂王浆中 10-HDA 含量存在显著性差异(P<0.05)。PTWJ 的 10-HDA 含量最高,YCWJ1 和YCWJ2 的 10-HDA 含量其次,油菜花期充足的花粉和花蜜是 10-HDA 稳定分泌的保证。通过对比不同花期所产蜂王浆中 10-HDA 含量,表明蜂粮的营养质量可能是影响 10-HDA 分泌的主要因素。蜂王浆总蛋白含量受花粉质量影响较大。不同花期蜂王浆的 DPPH 自由基清除能力和总抗氧化能力有所差异,其中荆条花期所产蜂王浆的自由基清除能力和总抗氧化能力均为最强。不同花期所产蜂王浆的 DPPH自由基清除能力,与其总酚酸含量和总抗氧化能力呈极显著正相关(P<0.01)。

#### 参考文献

- [1] FRATINI F, CILIA G, MANCINI S, et al. Royal jelly: An ancient remedy with remarkable antibacterial properties [J]. Microbiological Research, 2016, 192; 130–141.
- [2] 苏晔, 敬璞, 丁晓雯, 等. 蜂王浆的化学成分生理活性及应用 [J]. 农牧产品开发, 2000(7): 11-12. [SUY, JING P, DING XW, et al. The physiological activity and application of the chemical components of royal jelly [J]. Agriculture Products Development, 2000(7): 11-12.]
- [3] 邵琪琪, 林焱, 张以宏, 等. 蜂王浆中活性成分的药理作用研究进展[J]. 食品工业, 2018, 39(4): 276-279. [SHAO Q Q, LIN Y, ZHANG Y H, et al. The research progress on pharmacological effects of active components in royal jelly[J]. The Food Industry, 2018, 39(4): 276-279.]
- [4] PARK M J, KIM B Y, PARK H G, et al. Major royal jelly protein 2 acts as an antimicrobial agent and antioxidant in royal jelly [J]. Journal of Asia-Pacific Entomology, 2019, 22(3): 684–689.
- [5] KOKOTOU M G, MANTZOURANI C, BABAITI R, et al. Study of the royal jelly free fatty acids by liquid chromatography-

- high resolution mass spectrometry (LC-HRMS)[J]. Metabolites, 2020, 10(1): 40.
- [6] XUE X, WU L, WANG K. Chemical composition of royal jelly[M]. Bee Products-chemical and Biological Properties Springer, 2017: 181–190.
- [7] OKAMOTO I, TANIGUCHI Y, KUNIKATA T, et al. Major royal jelly protein 3 modulates immune responses *in vitro* and *in vivo* [J]. Life Sciences, 2003, 73(16): 2029–2045.
- [8] KUNUGI H, MOHAMMED ALI A. Royal jelly and its components promote healthy aging and longevity: From animal models to humans [J]. International Journal of Molecular Sciences, 2019, 20 (19): 4662.
- [9] CHI X P, LIU Z G, WEI W, et al. Selenium-rich royal jelly inhibits hepatocellular carcinoma through PI3K/AKT and VEGF pathways in H22 tumor-bearing mice[J]. Food & Function, 2021, 12(19): 9111–9127.
- [10] ZHANG S, SHAO Q Q, GENG H Y, et al. The effect of royal jelly on the growth of breast cancer in mice[J]. Oncology Letters, 2017, 14(6): 7615–7621.
- [11] BAYRAM N E, CEBI N, CELIK S, et al. Turkish royal jelly: Amino acid, physicochemical, antioxidant, multi-elemental, antibacterial and fingerprint profiles by analytical techniques combined with chemometrics [J]. Journal of Apicultural Research, 2021, 60(5): 751–764.
- [12] 杨远帆, 叶兴乾, 倪辉, 等. 蜂王浆抗菌作用的研究进展[J]. 食品科学, 2007, 28(11): 611-614. [YANG YF, YE X Q, NI H, et al. Research progress on the antibacterial rffect of royal jelly [J]. Food Science, 2007, 28(11): 611-614.]
- [13] RAMANATHAN A N K G, NAIR A J, SUGUNAN V S. A review on royal jelly proteins and peptides [J]. Journal of Functional Foods, 2018, 44: 255–264.
- [ 14 ] PAN Y, RONG Y, YOU M, et al. Royal jelly causes hypotension and vasodilation induced by increasing nitric oxide production [J]. Food Science & Nutrition, 2019, 7(4): 1361–1370.
- [15] 刘一冰, 吴德群, 蔺哲广, 等. 蜂王浆生物学功能研究进展 [J]. 畜牧兽医学报, 2021, 52(6): 1498-1510. [LIU Y B, WU D Q, LIN Z G, et al. Review on biological function of royal jelly [J]. Acta Veterinaria Et Zootechnica Sinica, 2021, 52(6): 1498-1510.]
- [ 16 ] LIU J R, YANG Y C, SHI L S, et al. Antioxidant properties of royal jelly associated with larval age and time of harvest[J]. J Agric Food Chem, 2008, 56(23): 11447–11452.
- [17] 谌迪, 肖朝耿, 盛玲冬, 等. 不同采收时期蜂王浆抗氧化活性研究[J]. 核农学报, 2020, 34(7): 1491-1496. [CHEN D, XIAO CG, SHENG LD, et al. Antioxidant activity of royal jelly in different collection times[J]. Journal of Nuclear Agricultural Sciences, 2020, 34(7): 1491-1496.]
- [ 18 ] CHEN Y F, YOU M M, LIU Y C, et al. Potential protective effect of Trans-10-hydroxy-2-decenoic acid on the inflammation induced by lipoteichoic acid [J]. Journal of Functional Foods, 2018, 45: 491–498.
- [ 19 ] YANG Y C, CHOU W M, WIDOWATI D A, et al. 10-hydroxy-2-decenoic acid of royal jelly exhibits bactericide and anti-inflammatory activity in human colon cancer cells[J]. BMC Complement Altern Med, 2018, 18(1): 202.

- [20] KOCOT J, KIELCZYKOWSKA M, LUCHOWSKA-KO-COT D, et al. Antioxidant potential of propolis, bee pollen, and royal jelly: Possible medical application [J]. Oxidative Medicine and Cellular Longevity, 2018, 2018; 7074209.
- [21] 杨相甫, 韩书亮, 李发启, 等. 华北蜜粉源植物的研究[J]. 广西植物, 2005, 25(1): 33-39. [YANG XF, HAN SL, LIFQ, et al. A study on the nectar and pollen plants in North China[J]. A study on the Nectar and Pollen Plants in North China, 2005, 25(1): 33-39.]
- [22] 胡元强, 周萍. 转地蜂场生产蜂王浆 10-HDA 含量调查研究 [J]. 蜜蜂杂志, 2020, 40(5): 2-7. [HUYQ, ZHOUP. Investigation and research on 10-HDA content of royal jelly produced in transitional apiary [J]. Journal of Bee, 2020, 40(5): 2-7.]
- [23] 中国国家标准化管理委员会. GB 9697-2008 蜂王浆 [S]. 北京: 中国标准出版社, 2008. [China National Standardization Administration. GB 9697-2008 Royal jelly [S]. Beijing: China Standards Press, 2008.]
- [24] TUBEROSO C I G, ROSA A, BIFULCO E, et al. Chemical composition and antioxidant activities of *Myrtus communis* L. berries extracts[J]. Food Chemistry, 2010, 123(4): 1242–1251.
- [25] 高慧,程妮,贾琪,等. 蜂王浆冻干粉体外抗氧化作用[J]. 食品科学,2011,32(21):52-55. [GAO H, CHENG N, JIA Q, et al. *In vitro* antioxidant activity of lyophilized rape royal jelly[J]. Food Science, 2011, 32(21): 52-55.]
- [26] 付中民,李益武, 缪晓青. 不同水解度蜂王浆蛋白体外抗氧化活性的分析[J]. 食品科技, 2012(9): 54-57. [FUZM, LIYW, MIAO X Q. Analysis of antioxidant activity of different hydrolysis degree of royal jelly proteins *in vitro*[J]. Food Science and Technology, 2012(9): 54-57.]
- [ 27 ] PAVEL C I, MARGHITAS L A, DEZMIREAN D S, et al. Comparison between local and commercial royal jelly-use of antioxidant activity and 10-hydroxy-2-decenoic acid as quality parameter [J]. Journal of Apicultural Research, 2014, 53(1): 116–123.
- [28] PARK M J, KIM B Y, DENG Y J, et al. Antioxidant capacity of major royal jelly proteins of honeybee (*Apis mellifera*) royal jelly [J]. Journal of Asia-Pacific Entomology, 2020, 23(2): 445–448. [29] SHIMADA K, FUJIKAWA K, YAHARA K, et al. Antioxidative properties of xanthan on the autoxidation of soybean oil in

cyclodextrin emulsion[J]. Journal of Agricultural and Food Chem-

- istry, 1992, 40(6): 945-948.
- [30] 朱红娟. 贮藏对蜂王浆的品质、抗氧化活性以及美拉德褐变的影响 [D]. 西安: 西北大学, 2013. [ZHU H J. Effects of storage on the quality, antioxidant activity and Maillard browning of royal jelly [D]. Xi 'an: Northwest University, 2013.]
- [31] BENZIE I F, STRAIN J J. The ferric reducing ability of plasma (FRAP) as a measure of "antioxidant power": The FRAP assay[J]. Anal Biochem, 1996, 239(1): 70–76.
- [32] 缪卓宁, 胡福良. 蜂王浆特有成分 10-HDA 的研究进展[J]. 蜜蜂杂志, 2020, 40(2): 4-9. [MIAO Z N, HU F L. Research progress in the unique component 10-HDA in royal jelly[J]. Journal of Bee, 2020, 40(2): 4-9.]
- [33] 王艳辉, 余玉生, 卢焕仙, 等. 不同品种蜜蜂及不同花期生产蜂 王浆癸烯酸含量的差异[J]. 江苏农业科学, 2012, 40(12): 337-338. [WANG Y H, YU Y S, LU H X, et al. The difference of decenoic acid content in royal jelly produced by different species of bees and different flowering periods[J]. Jiangsu Agricultural Sciences, 2012, 40(12): 337-338.]
- [34] 李肖. 饲料蛋白源对意大利蜜蜂繁蜂效果及蜂王浆品质的影响 [D]. 泰安: 山东农业大学. 2014. [LIX. The effect of feed protein source on the reproduction effect of Italian bees and the quality of royal jelly [D]. Taian: Shandong Agricultural University, 2014. ] [35] 路璐, 李露, 庞倩, 等. 不同糖饲料对蜂王浆主要成分含量的影响 [J]. 中国蜂业, 2015, 66(10): 21-23. [LUL, LIL, PANG Q, et al. Effects of different sugar diets on the main components of royal jelly [J]. Apiculture of China, 2015, 66(10): 21-23. ]
- [36] 胡元强. 西方蜜蜂生产蜂王浆中 10-HDA 含量调查研究 [J]. 蜜蜂杂志, 2016, 36(9): 5-8. [HU Y Q. Investigation on 10-HDA content in royal jelly produced by western bees[J]. Journal of Bee, 2016, 36(9): 5-8.]
- [37] 敖塘堰, 熊亮, 马振刚. 中华蜜蜂与意大利蜜蜂访花行为特点与区别[J]. 蜜蜂杂志, 2021, 41(3): 1-4. [AOTY, XIONG L, MAZG. Review on the characteristics and differences of visiting behavior between honeybee apis cerana and apis mellifera[J]. Journal of Bee, 2021, 41(3): 1-4.]
- [38] 罗建能. 中华蜜蜂与意大利蜜蜂温室授粉行为与效果的研究 [D]. 杭州: 浙江大学, 2008. [LUO J N. Study on pollination behavior and effect of Chinese honeybee and Italian honeybee in greenhouse[D]. Hangzhou: Zhejiang University, 2008.]