# 六种蜂花粉的红外光谱三级鉴别研究

吴 杰<sup>1,3</sup>,周 群<sup>2</sup>,吴黎明<sup>1</sup>,安建东<sup>1</sup>,孙素琴<sup>2\*</sup>,胡福良<sup>3</sup>

- 1. 中国农业科学院蜜蜂研究所,北京 100093
- 2. 清华大学化学系生命有机磷化学及化学生物学教育部重点实验室,北京 100084
- 3. 浙江大学动物科学学院,浙江杭州 310029

摘 要 采用傅里叶变换红外光谱(FTIR)结合二阶导数谱和热扰动下的二维相关红外光谱技术对 6 种不同 花粉,即杏花花粉、油菜花粉、茶花花粉、西瓜花粉、荷花花粉和虞美人花粉,进行了快速无损的鉴别。结果 表明,在一维红外光谱图上,不同花粉的蛋白质、脂肪和糖类物质的特征吸收峰在相对峰强和峰位上均存在 一定的差异,在二阶导数谱上差异很明显。而在二维红外谱图上,由于 6 种花粉的自动峰及相关峰峰簇的位 置和数量不同,其差别体现得更为明显和直观。因此,三级红外宏观指纹图谱法是鉴别不同蜂花粉种类的一 种有效和快速检测方法。

关键词 蜂花粉;红外光谱;二维相关红外光谱;鉴别 中图分类号:O657.3 文献标识码:A DOI:10.3964/j.issn.1000-0593(2010)02-0353-05

## 引 言

2

蜂花粉是由蜜蜂从蜜源植物花朵中采集,混入花蜜和分 泌物后加工而成的不规则团状物<sup>[1]</sup>,其营养成分非常复杂, 含有脂肪、碳水化合物、蛋白质、氨基酸、维生素、类胡萝卜 素、类黄酮和色素等<sup>[2]</sup>,素有"浓缩的营养库"之称<sup>[3]</sup>。目前, 蜂花粉及其制品因其丰富的营养已成为人们所广泛接受的一 种辅助保健食品<sup>[3-5]</sup>。

蜂花粉的种类很多,一般按照植物来源分类。不同花粉 之间营养成分和生物学功能均存在一定差别<sup>[2,6,7]</sup>,且因所 含色素不同,其颜色也存在较大差异。卫生部也仅将油菜花 粉等 8 种花粉列入了"作为普通食品管理的食品新资源名 录"。为了对蜂花粉的植物来源进行区分,有效评价花粉的 营养和生物学功效,更好规范花粉的生产、加工和流通环 节,有必要建立一种快速、准确判断花粉品种的方法。目前 鉴别花粉品种的主要方法为感官判断和显微镜镜检,主观性 强,准确性低。

傅里叶变换红外光谱法(FTIR)和二维相关红外光谱技 术具有宏观整体鉴定复杂体系以及无损快速的特点,已被广 泛的应用于药用动植物等领域的真伪、优劣鉴别,一些易混 淆动植物种类的快速区分等<sup>[8]</sup>。本文利用基于二维相关红外 光谱技术的三级红外宏观指纹图谱法对6种不同植物来源的 花粉进行了无损快速鉴别,分析结果印证了该法具有指纹性 好、简便、快捷等特点,能够用于花粉品种的准确鉴别。

## 1 实验部分

## 1.1 仪器

红外光谱仪为 Perkin Elmer 公司的 Spectrum GX 型傅 里叶变换红外光谱仪,光谱范围 4 000~400 cm<sup>-1</sup>,中红外 DTGS 检测器,光谱分辨率为 4 cm<sup>-1</sup>,扫描信号累加 32 次。 扫描时扣除 H<sub>2</sub>O 和 CO<sub>2</sub> 的干扰。

变温附件为北京市朝阳自动化仪表厂的 CKW- 型程序
 升温仪。控温范围为 50~120 。升温速度为 2 ·min<sup>-1</sup>。
 1.2 样品来源与处理

油菜花粉、茶花花粉、西瓜花粉、杏花花粉、荷花花粉、 虞美人花粉分别采自相应主产区蜜源植物大量开花时,采集 蜂种为意大利蜜蜂,单一花粉率大于 95%。花粉采用日光干 燥法干燥,密封后在4 保存。

实验前分别称取1 kg,利用高速粉碎机粉碎,混合均匀 后过100目筛。取花粉样品约3 mg 与溴化钾200 mg 混合, 压片后用于红外光谱分析。

1.3 数据处理

\*通讯联系人 e-mail: sunsq @tsinghua.edu.cn; apiswuwu @126.com

收稿日期: 2009-03-10,修订日期: 2009-06-20

基金项目:国家自然科学基金项目(30771636)和现代农业(蜂)产业技术体系岗位科学家科研经费项目资助 作者简介:吴 杰,1962年生,中国农业科学院蜜蜂研究所研究员

二阶导数谱的获得采用 Perkin- Elmer 公司的 Spectrum v3. 02 操作软件, 平滑点数为 13。

二维相关红外光谱图的获得采用清华大学分析中心红外 光谱组自行设计的二维相关分析软件。

2 结果与讨论

#### 2.1 6种花粉的一维红外谱图比较

由于几种花粉都含有大量的蛋白质、糖类物质和一些油 脂,在红外谱图上均体现了明显的特征峰。其中,脂类物质 的特征为在 2 926 和 2 855 cm<sup>-1</sup>附近出现的强而尖锐的亚甲 基伸缩振动的吸收峰,以及 1 740 cm<sup>-1</sup>附近的 C=O 伸缩 振动峰,在 1 240 cm<sup>-1</sup>附近出现的与脂类化合物的 C=O 振动以及核酸的磷氧伸缩振动相关的谱峰也说明了花粉中脂 类化合物的大量存在;蛋白质的特征为分别位于 1 650 和 1 550 cm<sup>-1</sup>附近的酰胺 带 C=O 吸收峰和酰胺 带 N—H 和 C—N 吸收峰;位于 1 054 cm<sup>-1</sup>附近的 C=O 振动特征强 峰和 930 至 770 cm<sup>-1</sup>之间的系列振动峰的存在表明花粉中 含有较高含量的糖类物质。图 1 为 6 种花粉在 2 000~400 cm<sup>-1</sup>之间的一维红外谱图。



### Fig 1 FTIR spectra of six kinds of bee pollens (2 000 ~ 400 cm<sup>-1</sup>)

a: Lotus pollen; b: Corm poppy pollen; c: Camellia pollen;
d: Apricot pollen; e: Rape pollen; f: Watermelon pollen

与其他几种花粉相比,西瓜花粉(图 1*f*)和油菜花粉 (图 1*e*)分别位于 1 744 和 1 739 cm<sup>-1</sup>的酯羰基吸收峰,强度 较大,峰形尖锐,加上位于 1 240 cm<sup>-1</sup>附近的 C=O 振动吸 收峰也较宽,说明分子中酯羰基含量较高。而杏花花粉(图 1*d*)、茶花花粉(图 1*c*)、虞美人花粉(图 1*b*)和荷花花粉(图 1*a*)在 1 740 cm<sup>-1</sup>附近出现了较小的肩峰,其峰高依次降低, 说明这 4 种花粉的酯羰基含量小于油菜花粉和西瓜花粉,且 其脂肪含量依次降低。

分别比较位于 1 656 和 1 545 cm<sup>-1</sup>附近的蛋白质酰胺 带和酰胺 带,发现油菜花粉和西瓜花粉红外谱图的酰胺 带和酰胺 带吸收峰较强,说明这两种花粉的蛋白质含量较 高;茶花花粉和虞美人花粉红外谱图中也存在强度中等的酰 胺 带和 带吸收峰;杏花花粉和荷花花粉的酰胺 带和 带吸收峰强度相对较弱,说明这两种花粉的蛋白质含量相对 较少。

2

6种花粉红外谱图中,位于1054 cm<sup>-1</sup>附近的糖类物质 的 C=O 振动吸收峰均很强,甚至掩盖了位于1160 cm<sup>-1</sup> 附近的油脂 C=O 峰,说明6种花粉都有很高含量的糖类 物质。西瓜花粉和油菜花粉的酰胺 带吸收峰强度与分别位 于1055和1053 cm<sup>-1</sup>的糖类物质吸收峰峰强差别不大,说 明这两种花粉的蛋白质和糖类物质含量差别不大;其他4种 花粉的糖类物质的 C=O 振动吸收峰强度均明显高于相对 应的酰胺 I带吸收峰,说明它们的糖类物质含量要高于蛋白 质含量,其中差别最大的是杏花花粉。比较位于930~750 cm<sup>-1</sup>之间的糖类物质的系列特征峰可知,6种花粉在糖类物 质的组成上存在着一定差异。由于组成蜂花粉的糖类物质主 要为葡萄糖和果糖<sup>[9]</sup>,对照葡萄糖和果糖的标准红外谱图可 知,西瓜、油菜和虞美人3种花粉的葡萄糖含量要高于其他 3种花粉。

此外,6种花粉红外谱图的1450 cm<sup>-1</sup>附近均有较强的 甲基的 C—H 弯曲吸收形成的吸收峰。其中,荷花花粉在 1365 cm<sup>-1</sup>处有一个尖锐的吸收峰,可能能作为荷花花粉区 别于其他5种花粉的依据之一。

比较 6 种花粉的羰基、酰胺带以及糖类物质相对应的特 征吸收峰强度,可以发现这 3 类吸收峰的强度在不同品种花 粉中存在较大差别。利用这些吸收峰的区别,参考其他位置 的吸收峰差异,就可以将 6 种花粉区分开。

#### 2.2 6种花粉的二阶导数红外谱图比较

二阶导数红外光谱能有效提高分辨率, 消除背景和基线 的影响, 扩大谱图间的差异, 是红外光谱分析的有效工具。 图 2(a)为6种花粉在1850~1400 cm<sup>-1</sup>范围的二阶导数红 外谱图, 图 2(b)为6种花粉在1300~700 cm<sup>-1</sup>范围的二阶 导数红外谱图。从图2中可以看出, 6条谱线存在着较大差 别。

由图 2(a) 可以看出,西瓜花粉和油菜花粉的二阶导数谱 图中,1747 cm<sup>-1</sup>附近的羰基吸收峰明显强于其他4种花粉, 而荷花花粉的羰基吸收峰是6种花粉中最弱的。荷花花粉和 虞美人花粉分别位于1650和1656 cm<sup>-1</sup>的含有大量酰胺带 的特征吸收峰强度明显强于其他4种花粉,最强的为荷花花 粉,其次为虞美人花粉。比较1515和1468 cm<sup>-1</sup>的峰强,可 以看出杏花花粉和荷花花粉1515 cm<sup>-1</sup>谱峰要强于1468 cm<sup>-1</sup>,茶花花粉和虞美人花粉这2个峰的吸收强度相似,而 油菜花粉和西瓜花粉的1515 cm<sup>-1</sup>谱峰强度小于1468 cm<sup>-1</sup>。

由图 2(b) 可以看出,6 种花粉位于 1 200~750 cm<sup>-1</sup>之 间众多糖的特征峰存在明显差异,其中 984,919,815 和 780 cm<sup>-1</sup>附近的 4 个谱峰强度的差异最为明显。茶花花粉 986 和 918 cm<sup>-1</sup>的峰强强于其他五种花粉的相对应的谱峰峰强,且 986 cm<sup>-1</sup>谱峰强于 918 cm<sup>-1</sup>;油菜花粉和荷花花粉 984 cm<sup>-1</sup>附近的谱峰也强于 919 cm<sup>-1</sup>附近的谱峰,虞美人花粉 和杏花花粉中这两个谱峰强度相似,而西瓜花粉的 919 cm<sup>-1</sup> 峰强更强。

比较 6 种花粉的 817 和 779 cm<sup>-1</sup>附近的谱峰峰强,油菜 花粉和虞美人花粉的谱图均形成了很强的双峰,但油菜花粉 的 817 cm<sup>-1</sup>谱峰略强于 781 cm<sup>-1</sup>,而虞美人花粉正好相反。

粉,杏花花粉和茶花花粉之间的二阶导数谱相似度较高,利

用二维相关红外光谱或者放大的导数谱能更好地进行区分。

图 3 和图 4 分别为 6 种花粉在 800~1 350 cm<sup>-1</sup>和 1 350

2.3 6种花粉二维红外谱图的比较

~1 800 cm<sup>-1</sup>范围内的二维相关红外谱图。

荷花花粉这2个峰的峰强接近,但弱于油菜花粉和虞美人花粉。其他3种花粉的817 cm<sup>-1</sup>谱峰均弱于779 cm<sup>-1</sup>谱峰,其强度由大到小依次为西瓜花粉、杏花花粉和茶花花粉。

在这 2 个范围的导数图中, 6 种花粉均有各自明显的特征峰, 可以容易的区别出来。相对而言, 油菜花粉和西瓜花



Fig. 2 Second derivative IR spectra of six kinds of bee pollens



a: Lotus pollen; b: Com poppy pollen; c: Camellia pollen; d: Apricot pollen; e: Rape pollen; f: Watermelon pollen



(a) : Lotus pollen; (b) : Com poppy pollen; (c) : Camellia pollen; (d) : Apricot pollen; (e) : Rape pollen; (f) : Watermelon pollen

由图 3 可见,在 800~1 350 cm<sup>-1</sup>范围内的二维相关红 外谱图中,尽管所有的自动峰均是由糖环和分子中不同的 C-O基团对热扰动响应产生的,且自动峰之间的交叉峰均 为正,但 6 种花粉在自动峰及相关峰峰簇的位置、数量和强 度上均存在明显差异,说明不同花粉之间在糖的组成和分子 结构上存在较大差别。

356

荷花花粉 [图 3 (a)]、茶花花粉 [图 3 (c)]和西瓜花粉 [图 3 (f)]的最强自动峰均位于 1 054 cm<sup>-1</sup>附近,但荷花花粉 相对较弱。除此之外,荷花花粉还有 911,940,1 050, 1 080,1 108,1 140 和 1 212 cm<sup>-1</sup>七个较弱的自动峰;茶花 花粉有较弱的 1 062 cm<sup>-1</sup>自动峰和几个强度更小的自动峰, 分别在 918,1 079,1 103 和 1 210 cm<sup>-1</sup>位置;西瓜花粉仅在 1 081和1 103 cm<sup>-1</sup>波数有 2 个很弱的自动峰,明显少于荷花 花粉和茶花花粉。

虞美人花粉[图 3(b)]和杏花花粉[图 3(d)]最强的自动 峰位于 894 cm<sup>-1</sup>。虞美人花粉还有位于 918 和1 227 cm<sup>-1</sup>波 数的较强自动峰和位于 832,1 054 和1 104 cm<sup>-1</sup>的弱自动 峰;而杏花花粉较强的自动峰位于 830 和 940 cm<sup>-1</sup>,弱自动 峰位于 1 193 cm<sup>-1</sup>。

而油菜花粉[图 3(e)]最强的自动峰位于 1 194 cm<sup>-1</sup>,两 个较强的自动峰位于 890 和 919 cm<sup>-1</sup>,此外还有两个位于 832 和 1 152 cm<sup>-1</sup>的弱自动峰。



Fig. 4 2D correlation IR spectroscopy of six kinds of bee pollens (1 350 ~ 1 800 cm<sup>-1</sup>)

 $(a): Lotus \ pollen \ ; \ (b): \ Com \ poppy \ pollen \ ; \ (c): \ Camellia \ pollen \ ; \ (d): \ Apricot \ pollen \ ; \ (e): \ Rape \ pollen \ ; \ (f): \ Watermelon \ pollen \ ; \ (f): \ (f):$ 

由图 4 可以看出,在1 350~1 800 cm<sup>-1</sup>范围内的二维相 关红外谱图中,6 种花粉的强自动峰均对应着蛋白的酰胺 和 带的特征吸收,说明蜂花粉中蛋白质对热扰动比较敏 感。但不同的花粉这些自动峰的相对强度存在明显差别,其 中杏花花粉[图 4(d)]自动峰强度最大,其蛋白质对热扰动最 为敏感,荷花花粉[图 4(a)]和虞美人花粉[图 4(b)]次之,而 茶花花粉[图 4(c)]蛋白质对热扰动相对最不敏感,说明不同 花粉的蛋白质组成和结构存在较大差异。

花粉在1468 cm<sup>-1</sup>处均有1个自动峰,但除了荷花花粉 和虞美人花粉相对较强外,其他几种花粉位于1468 cm<sup>-1</sup>处 的自动峰强度均很弱,说明甲基上的 C—H 弯曲振动对热扰 动不敏感,但不同花粉之间存在差异。

在 1 500~1 700 cm<sup>-1</sup>范围内, 杏花花粉有 3 个极强的自动峰, 分别位于 1 546, 1 638 和 1 657 cm<sup>-1</sup>波数位置; 荷花

花粉和虞美人花粉也分别有 3 个和 2 个强自动峰,前者位于 1 572,1 638 和 1 650 cm<sup>-1</sup>波数位置,而后者位于 1 542 和 1 637 cm<sup>-1</sup>处;西瓜花粉[图 4(f)]在位于 1 634 cm<sup>-1</sup>波数位 置有一个非常强的自动峰,在 1554 和 1587 cm<sup>-1</sup>波数位置分 别有一个较强和一个弱的自动峰;而油菜花粉[图 4(e)]最强 的自动峰位于 1 543 和 1 637 cm<sup>-1</sup>处的自动峰也比较强。

相对而言,茶花花粉的自动峰强度最弱,仅在1541 cm<sup>-1</sup>波数位置有一个相对较强的自动峰,另外,在1468, 1516,1656和1696 cm<sup>-1</sup>处有4个弱的自动峰。

无论是在 800~1 350 cm<sup>-1</sup>范围,还是在 1 350~1 800 cm<sup>-1</sup>范围内的二维相关红外谱图中,不同花粉在自动峰及相 关峰峰簇的位置、数量和强度上均存在明显差异。利用引入 了热微扰的二维相关红外光谱,将 6 种花粉的红外特征放 大,提高了分辨率,可以快速地进行区分鉴别。

## 3 结 论

本文利用傅里叶变换红外光谱(FTIR)结合二阶导数谱 和热扰动下的二维相关红外光谱技术的三级红外宏观指纹图 谱法,将化学成分组成差别不大的6种花粉明显和直观地进 行了鉴别。尽管在6种花粉的一维和二阶导数谱图上,已经 能比较明显地看出它们的差异,但利用更高分辨率的二维谱 图上自动峰及相关峰峰簇的位置、数量和强度不同等,可以 准确鉴别不同花粉品种,并能揭示它们之间相应各官能团的 变化规律,为有效评价花粉的营养和生物学功效,更好规范 花粉的生产、加工和流通环节提供了技术保障。

参考文献

- [1] Loidl A, Crailsheim K. Journal of Comparative Physiology B, 2001, 171: 313.
- [2] Hannelie H, Sue W N. Phytochemistry, 2006, 67: 1486.
- [3] Leja M, Mareczek A, Wyzgolik G, et al. Food Chemistry, 2007, 100: 237.
- [4] Almeida M L B, Lmeida M, Lucila C P, et al. Journal of Food Composition and Analysis, 2005, 18: 105.
- [5] Silva T M S, Camara C A, Da Silva L, et al. Journal of Food Composition and Analysis, 2006, 19: 507.
- [6] ZHANG Hong cheng, DONG Jie, LI Hui, et al (张红城, 董 捷,李 慧,等). Food Science(食品科学), 2007, 28(9): 500.
- [7] TANGLin, LI Qian, ZHAI Jimliang, et al (唐 琳, 李 倩, 翟金亮, 等). Journal of Chinese Institute of Food Science and Technology (中国食品学报), 2008, 8(1): 17.
- [8] LIANG Biryan, LI Shuryuan, SUN Surqin(梁碧燕,李书渊,孙素琴). Spectroscopy and Spectral Analysis(光谱学与光谱分析), 2009, 29
   (2): 313.
- [9] WU Li-ming, XUE Xiao-feng, ZHOU Xiao, et al (吴黎明, 薛晓锋, 周 骁, 等). Food Science (食品科学), 2008, 29(6): 335.

# Study on the Identification of Six Kinds of Bee Pollens by Three-Step Infrared Macro-Fingerprint Method

WU Jie<sup>1,3</sup>, ZHOU Qun<sup>2</sup>, WU Li-ming<sup>1</sup>, AN Jian-dong<sup>1</sup>, SUN Su-qin<sup>2</sup>\*, HU Fu-liang<sup>3</sup>

- 1. Institute of Apicultural Research, the Chinese Academy of Agricultural Sciences, Beijing 100093, China
- Key Laboratory of Bioorganic Phosphorus Chemistry and Chemical Biology (Ministry of Education), Department of Chemistry, Tsinghua University, Beijing 100084, China
- 3. College of Animal Science, Zhejiang University, Hangzhou 310029, China

**Abstract** Six kinds of bee pollens, including apricot pollen, lotus pollen, rape pollen, camellia pollen, watermelon pollen and corn poppy pollen, were identified non-destructively by Fourier transform infrared spectroscopy (FTIR) combined with derivative spectra and two-dimensional correlation spectroscopy (2D) in the present article. Compared with conventional IR spectra of samples, some certain differences were found in the characteristic peaks of proteins, lipids and carbohydrates. Obvious differences of the six kinds of bee pollens were found in the second derivative spectra. And in the 2D-IR correlation spectra, the samples presented the differences in the position and intensity of the autopeaks and correlation peak clusters. Therefore, the threestep IR macro-fingerprint provides a more rapid and effective method for the identification of different kinds of bee pollens.

Keywords Bee pollen; IR spectra; 2D-IR correlation spectra; Identification

(Received Mar. 10, 2009; accepted Jun. 20, 2009)

\* Corresponding author