燕窝罐头原料及生产中嗜热微生物分析

范力艺1,3、 范群艳2、 林佳馨1、 胡嘉淼1、 张 怡*1 (1. 福建农林大学 食品科学学院,福建 福州 350002; 2. 厦门燕之屋丝浓食品有限公司,福建 厦门 360000; 3. 中粮生物科技股份有限公司,北京 102200)

摘要: 采用 16S rRNA 高通量测序技术结合传统培养分离方法, 比较了燕窝罐头原料与不同生 产工序的微生物群系构成,通过 α , β 微生物多样性分析, 研究了燕窝罐头生产线中的腐败微生 物污染源与工序的关键控制点。结果表明:冰糖原料是燕窝罐头的主要污染来源,其中携带的 地芽孢杆菌属和芽孢杆菌属是燕窝罐头的主要腐败污染菌属。此外还确定了生产线上与冰糖 原料相关的工序作为生产关键控制点,从而为燕窝罐头的生产质量控制和卫生监管提供理论依据。 关键词:燕窝;低酸性罐头;微生物多样性;污染

中图分类号:TS 219 文章编号:1673-1689(2023)11-0088-10 DOI:10.12441/spyswjs.20210615001

Analysis of Thermophilic Microorganisms in Canned Bird's Nest Production

FAN Liyi^{1,3}, FAN Qunyan², LIN Jiaxin¹, HU Jiamiao¹, ZHANG Yi^{*1} (1. College of Food Science, Fujian Agriculture and Forestry University, Fuzhou 350002, China; 2. Xiamen Yanzhiwu Sinong Food Co., Ltd., Xiamen, 360000, China; 3. Cofeco Biotechnology Co., Ltd., Beijing 102200, China)

Abstract: A combination of 16S rRNA high-throughput sequencing technology and traditional culture methods was used to analyze and compare the microbial communities in raw materials for canned bird's nest and different production processes. Meanwhile, α and β microbial diversity analyses were used to investigate key control points for microbial contamination sources and processes in the canned production lines. The results revealed that the primary source of contamination in canned bird's nest production was the raw material of rock sugar, and the Geobacillus and Bacillus were the main contaminant genus responsible for the spoilage of canned bird's nest. Furthermore, the production processes associated with rock sugar raw materials in the production line were identified as the production critical control points. This study provides a theoretical basis for the production quality control and hygiene supervision in canned bird's nest production.

Keywords: bird's nest, low-acid canned foods, microbial diversity, contamination

燕窝是由鸟类雨燕科(Apodidae)若干种金丝燕 国传统名贵食材之一[1]。燕窝以蛋白质、碳水化合物 的唾液腺分泌物及绒羽等混合物筑就的巢窝,为我 和氨基酸为主要成分,其中必需氨基酸含量约占总

收稿日期: 2021-06-15 修回日期: 2021-08-20

基金项目:福建省提升教育水平专项项目([2019]0761);福建省科技创新领军人才计划项目(KRC16002A)。

^{*}通信作者: 张 怡(1975—)女,博士,教授,博士研究生导师,主要从事食品加工与安全的研究。E-mail: zyifst@163.com

氨基酸的 50%,具有极高的营养价值[2]。燕窝具有止 咳化痰、润肺生津、养胃补脾、抗氧化、延缓衰老等 保健功效[2-4]。此外,燕窝还可提高机体各项免疫机 能,以对特异性及非特异性免疫功能的调节最为显 著問。现代社会崇尚营养健康且便捷安全的饮食模 式,燕窝尤其是即食燕窝罐头制品的市场需求量随 之增长。由于燕窝罐头工序冗长,包括挑拣燕毛、汽 蒸燕窝、蒸煮冰糖、灌装糖液等步骤,因此在复杂的 加工过程中易被嗜热菌污染,且燕窝罐头 pH 为 6, 水分活度 $A_w > 0.85$, 属于低酸性罐头 (LACF),而 LACF的杀菌一直是食品杀菌的重点与难点。

耐高温微生物俗称嗜热菌,分布于高温区域, 如温泉、火山口、日照充沛的土壤表层、工厂高温废 水排放地带等,大部分菌落的最适生长温度为50~ 60 ℃6。嗜热菌常见于青豆、蘑菇、芦笋、肉类等低酸 性罐头,是引起低酸性食品罐头腐败变质的典型平 酸菌之一。在低酸性罐头原材料与加工链各个环节 中,低浓度嗜热菌繁殖迅速,易造成微生物污染。且 多数嗜热杆菌能产生抗逆性极强的耐热芽孢,可抵 御巴氏杀菌, 有的甚至能经受超高温瞬时灭菌 (UHT)而存活[7-8]。法国针对高温热处理罐头食品变 质原因的调查结果表明,嗜热菌是绝大部分变质罐 头产品的罪魁祸首。有数据显示,所有污染菌种中 热醋穆尔氏菌(Moorella thermoacetica)、地芽孢杆菌 属 (Geobacillus)、杆菌属 (Thermoanaero bacterium) 为主要污染菌,分别占 36%、35%和 10%,还有 9% 的罐头变质产品被芽孢杆菌属(Bacillus)污染[9]。

嗜热菌的存在会引起罐头内容物感官特性的 变化,如汤汁变浑浊、出现酸臭味等[10],不仅影响产 品品质及安全性,还将失去食用价值,削弱在高温 环境下储存的可行性,给企业带来不可挽回的经济 损失四。燕窝罐头成本高昂,难以进行大量的成品检 测。虽然 121 ℃灭菌处理 30 min 以上可以使得燕窝 罐头免于嗜热菌腐败,但燕窝品质往往无法得到 保证。

因此,制罐工业需要更好地了解嗜热菌及其在 加工生产线上的来源,以确保更好地控制制罐卫生 条件。微生物一般可通过内源性污染和外源性污染 的渠道对食品造成污染。诸多资料显示,嗜热菌污 染可能源于原料或者生产线:嗜热杆菌可附着于乳 品加工机械的不锈钢表面形成生物膜并在奶垢层 中繁殖[12];经检验证实了午餐肉罐头酸败主要由于 嗜热脂肪芽孢杆菌污染水源、设备等外环境介质所 致[13]:平酸和硫化物嗜热菌以及腐败厌氧嗜中温菌 都能通过原料污染从而引起整个玉米罐头腐败 变质[14]。

对燕窝的研究较多关注其生物活性及生理功 能,缺乏对其微生物安全方面的探讨,更鲜见针对 嗜热菌污染造成燕窝罐头产品腐败的相关报道,因 此有必要对燕窝罐头中菌群结构开展研究,研究燕 窝罐头中嗜热微生物的来源。作者基于 16S rRNA 测序技术结合传统培养分离方法研究燕窝罐头生 产线上的微生物分布情况,分析优势菌:对比分析 原料、不同生产工序以及终产品的微生物群系构成 的异同:揭示燕窝罐头中腐败微生物污染来源和关 键工序,旨在为燕窝罐头的生产质量控制和卫生监 管提供依据。

材料与方法

1.1 实验材料

燕窝样本:来自厦门一家燕窝有限公司,生产 燕窝罐头的大致流程(含采样点标记)见图 1。对同 一燕窝罐头生产线的3个批次进行采样(每个批次 都在同一组条件下进行),具体步骤为:在同一批次 中的每处采样点(如干燕窝原料)重复采样5次,再 将3个批次的样本均匀混合,代表本研究的一个样 本 (如 YW1)。由此得到 5 个样本,依次编号为 YW1、YW2、YW3、YW4、YW5,作为本试验的研究对 象。所有工序车间按照食品车间沉降菌标准(GB/T 16294-2010)执行,所有样品取样后放入无菌袋中 密封保存,样本情况见表1。

1.2 仪器与设备

E.Z.N.A.® soil 试剂盒:美国 Omega Bio-Tek 公 司;0.4 uL FastPfu 聚合酶: 中国 TransGen 公司;引 物 338F (5'-ACTCCTACGGGAGGCAGCAG-3')、 806R (5'-GGACTACHVGGGTWTCTAAT-3'):上海 生工生物工程公司;2 g/dL 琼脂糖:西班牙 Biowest; PCR 仪: ABI GeneAmp® 9700 型。

1.3 试验方法

1.3.1 样本采集 在燕窝罐头生产线上的5处地 点分别采集样本,编号为YW1、YW2、YW3、YW4、 YW5.并注明来源。

1.3.2 细菌 DNA 提取 采用 E.Z.N.A.® soil 试剂盒 提取样本的微生物基因组 DNA,具体步骤见试剂盒

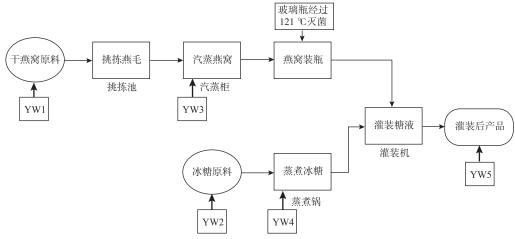


图 1 燕窝罐头生产工序流程简图(含采样点标记)

Fig. 1 Production process diagram of canned bird's nest (including sampling point marks)

说明。

表 1 样本情况说明

Table 1 Description of samples

生产线归类	采样点编号	样本名称	工序来源
燕窝 生产线	YW1	燕窝原料	干燕窝原料
	YW3	汽蒸后燕窝	汽蒸燕窝
冰糖 生产线	YW2	冰糖原料	冰糖原料
	YW4	蒸煮锅糖液	蒸煮冰糖
	YW5	灌装后产品	灌装糖液

- **1.3.3** PCR 扩增 以基因组 DNA 为模板进行 16S rRNA 基因序列扩增,扩增程序如下:预变性(95 ℃、 3 min)、变性(95 ℃、30 s)、退火(55 ℃、30 s)、延伸 (72 ℃、30 s)、再延伸(72 ℃、10 min)。 扩增整个体 系为 20 μL,包括:10 ng DNA 模板,4 μL 5×FastPfu 缓冲液,2 μL 2.5 mmol/L dNTPs,0.8 μL 引物(5 μmol/L), 0.4 μL FastPfu 聚合酶。
- 1.3.4 2 g/dL 琼脂糖凝胶电泳 用 2 g/dL 琼脂糖 凝胶电泳检测扩增产物,具体操作如下:将琼脂糖 粉、TAE电泳缓冲液、核酸染料于锥形瓶中加热融 化;摆好梳子,待胶体冷却到约60℃时倒胶,待胶 体凝固后拿掉梳子,形成胶孔,把胶板放进电泳槽, 再缓慢倾注 TAE 缓冲液直到液面在凝胶上方 1~2 mm;混合样品和上样缓冲液后点样于胶孔;连接电 源进行电泳,DNA 跑向正极,观察到条带至下边缘 1 cm 时停止通电;取出凝胶在成像系统下观察拍 摄。
- **1.3.5** Illumina Miseq 测序 将检测达标准的 PCR 产物交由上海生工生物工程公司,使用 Illumina 公

司的 Miseq PE300 平台对其测序。

- 1.3.6 数据处理 序列以 97%的相似度进行 OTU 聚类,在此过程中去除单序列与嵌合体。运用 RDP classifier 对每条序列进行物种分类注释,与 Silva 数 据库进行比对, 并采用 R 软件聚类 PCA 分析不同 组分的关联度。
- 1.3.7 传统方法分离培养嗜热菌 使用 AFNOR-CNERNA 标准^[9]去重新激活样品中的芽孢,每 10 g 样品与 100 mL 的锰盐牛肉汤培养基置于锥形瓶 中,分别放置于37℃和55℃下,在无氧(石蜡封口) 和有氧条件下培养7d,然后摇匀并吸取锥形瓶中 液体 0.1 mL 在锰盐琼脂培养基上,置于相同温度与 相同氧气下培养。然后用十倍稀释法,根据菌落形 态、颜色、大小进行单菌落挑取,在锰盐培养基上划 线分离,多次分离单菌落用于分子生物学鉴定。
- 1.3.8 鉴定分离出的单细菌 DNA 提取及 16S rDNA 测序分析。采用细菌基因组 DNA 提取试剂盒 对 SK8255 进行 DNA 提取,将提取的 16S rDNA 进 行 PCR 扩增,PCR 引物 7F1540R(CAGAGTTTGATC CTGGCTAGGAGGTGATCCAGCCGCA)和 27F1492R (AGTTTGATCMTGGCTCAGGGTTACCTTGTTACGA CTT)。反应过程为 94 ℃预变性 5 min,94 ℃ 45 s、 55 ℃ 45 s、72 ℃ 1 min, 共 30 个循环, 72 ℃延伸 10 min,最终冷却至 4℃,扩增结果再进行琼脂糖凝胶 电泳,紫外灯下观察扩增效果,若出现 1.5 kb 的条 带,则证明扩增出了 16S rDNA 序列。将扩增产物送 交上海生工生物工程技术服务有限公司进行测序。

结果与分析

2.1 Alpha 多样性分析

Alpha 多样分析中的 Chao1 和 ACE 指数表示 群落的丰度,Shannon 和 Simpson 指数表示群落的 多样化[15]。稀释曲线(丰富度曲线)用于初步评估微 生物多样化分析中的测序数据量是否代表全部类 群和物种的丰富性。本研究中5个采样点的稀释曲 线见图 2。

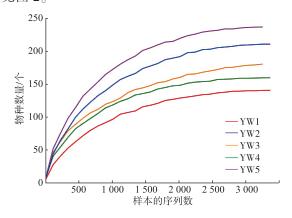


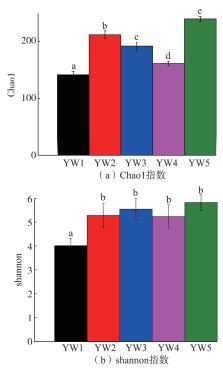
图 2 稀释曲线

Fig. 2 Rarefaction curves

图 2 中横坐标表示每个样本随机抽取的序列 数,纵坐标表示测序深度指数 observed species,即 在测序深度下的 OTU 数量,也就是物种数量。样本 曲线的平缓程度反映了测序深度对于观测样本多 样性的影响大小。由图 2 可知,在随机抽取的序列 数约3000处,5条样本曲线均趋于平坦,表明此时 测序数据量已趋于饱和,测序深度可基本涉及样本 中的所有物种,即使增加测序数据也不能检测到更 多的 OTU 单元。故本研究的测序深度满足要求,反 映了样本的完整菌群构成,可用于数据分析。

图 3 (a) 表明在不同生产线不同工序中的 Chao1 指数都存在显著性,其中 YW1、YW2、YW3 的 Chao1 指数显著增加,表明其微生物丰富度显著增 加,这说明燕窝在汽蒸过程存在人员代入其他微生 物的隐患:YW2、YW3、YW4的 Chao1 指数显著下 降,这可能由于冰糖蒸煮过程部分非耐热微生物死 亡降解; 而 YW5 样品是燕窝和冰糖最终混合的产 品,因此有着最高的丰富度。图 3(b)中的 Shannon 指数只有燕窝相关工序的 YW1、YW2、YW3 样品显 著增加,这表明 YW3 样品有着更好的均匀度,推测 是汽蒸过程只降低了优势菌的含量,导致均匀度上

升; 而燕窝原料在本身的环境中存在明显优势菌, 导致 YW1 样本的均一性较差, 因此 Shannon 指数 较低。



不同字母代表差异具有显著性。

图 3 Alpha 多样性分析

Fig. 3 Alpha diversity analysis

2.2 微生物群落结构分析

2.2.1 微生物群落丰度分布 微生物环境是一个 大型生态生物群落,有着不同丰度的各类菌属,每 个菌属的微生物种类和丰度因生境的不同而异。这 样一个优势菌属和低丰度菌属的组成便称为生境 所具有群落结构。因此,在对物种多样性分析的基 础上,进一步对燕窝罐头原料与不同生产工序中的 群落结构进行分析。燕窝原料与不同生产工序中微 生物群落(门水平、属水平)丰度分布情况见图 4。

优势菌是指在一个菌群中占主导地位的菌。从 图 4(a)可知,在门分类水平中,Proteobacteria(变形 菌门) 在 5 份样本中占据绝对优势地位, 其次为 Deinococcus - Thermus (异常球菌-栖热菌门)和 Firmicutes (厚壁菌门)。其中 Deinococcus-Thermus 的含量在燕窝汽蒸后(YW3 处)突增,代表这类微生 物有较强的热抵抗能力,因此在汽蒸后得以生存, 从而在菌群中占据更大的比例。异常球菌-栖热菌 门中的水生栖热菌(Thermus aquaticus)最早在美国

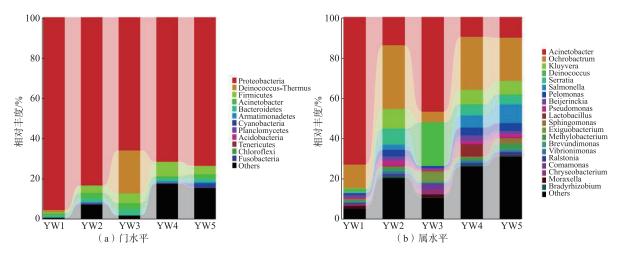


图 4 微生物群落丰度分布图

Fig. 4 Abundance distribution of microbial community

黄石公园被发现, 当时经检测为一种极端嗜热细 菌,能在70℃下生长,该特性合理解释了图4的突 增现象[16]。水生栖热菌中提取出的 Taq DNA 聚合酶 具有良好的热稳定性,被广泛应用于 PCR。图 4(b) 反映了属分类水平中 A cinetobacter (不动杆菌属)、 Ochrobactrum(苍白杆菌属)、Kluyvera(克吕沃尔氏 菌属)在群落构成中占比较大,在全部样本中综合 优势程度位列前三,均隶属于变形菌门。

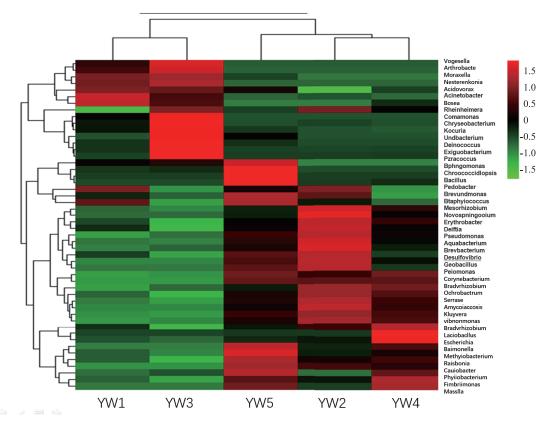
2.2.2 物种相对丰度聚类热图 图 5 的物种丰度 聚类热图直观地展示了各样本在属分类水平上微 生物群落的变化情况。各样本微生物群落在属水平 热图聚类成功, 且各属细菌在5个样本中存在差 异。YW2、YW4、YW5(冰糖相关工序及灌装后产品) 色块构成差异较小,有相似的微生物群落构成, YW1、YW3(燕窝相关工序)有相似的微生物群落构 成。Acinetobacter 在 YW1、YW3 中为优势菌属,在 YW2、YW4、YW5 中为非优势菌属,这类菌属为变形 菌门, 是所有样本属水平微生物中的第一优势菌 属。广泛分布于土壤、山洞、水池等地,容易在潮湿 的环境中生活,是条件致病菌,可造成免疫功能低 下的机体皮肤、伤口、呼吸系统、泌尿系统等的感 染,特别是呼吸道感染,还可能伴有咳嗽、发烧、胸 痛等不良反应四。该菌属中的鲍曼不动杆菌是医院 中感染重症患者的典型病原菌,其多重耐药为临床 防治带来极大的难度[18-19],故有关 A cinetobacter 的 微生物污染问题应予以高度重视。Ochrobactrum 和 Kluyvera 在 YW2、YW4、YW5 中为优势菌属,在 YW1、YW3 中为非优势菌属。Ochrobactrum 属于革

兰氏阴性菌,来源于动植物、水源、土壤等环境,是 人类常见病原菌,有潜在的感染可能[20]。有报道指 出,人苍白杆菌与布鲁氏菌属有着类似的生物学特 性,在免疫、遗传学方面具有高度关联性,二者可相 互交叉凝集,且临床表现无差别,因此常引起鉴别 和诊断上的失误[21]。Kluyvera多在肠道、呼吸道、泌 尿道标本中检出,是一种与人类腹泻紧密联系的条 件致病菌,有些会使生物模型发生病变,且这类微 生物具有广泛的抗药范围,一经感染将给治疗造成 困难[22-23]。

2.3 PCA 聚类分析

PCA 聚类分析(即主成分分析)是一种研究数 据相似性或差异性的可视化方法,利用 PCA 图可进 一步得知 YW1、YW2、YW3、YW4 和 YW5 样本之间 微生物群落结构的关联程度,见图 6。在坐标图上距 离越近的样本,物种组成相似性越大。

如图 6 所示, 2 个主成分可反映样本全部信息 的 96.3%(PC1 贡献率 86.35%, PC2 贡献率 9.95%), 表明数据的提取较完全,且数据有很强的代表性。5 个样本组内,YW2、YW4、YW5 这 3 个样本之间的距 离较近,聚集性较好;而YW1与YW3之间的距离 较远,较为分散,主要体现在 PC2 成分上。这说明冰 糖原料、蒸煮锅糖液、灌装后成品这3个环节高度 相关,微生物群落结构相似;而燕窝原料、汽蒸后燕 窝的微生物构成存在较大差异,这应该是由于燕窝 在汽蒸过程,部分耐热微生物在原料中占据更大的 比例。总体来看,冰糖组样品(YW2、YW4、YW5)和 燕窝组样品(YW1、YW3)明显分布于不一样的区



图中每个色块代表某个样本中某一菌属的相对丰度,各属细菌的相对丰度由绿色至红色的渐变逐步升高。

Fig. 5 Clustering heat map of microbial community abundance (genus level)

图 5 微生物群落丰度聚类热图(属水平)

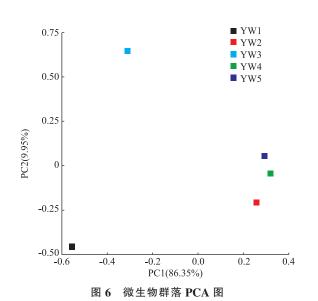


Fig. 6 PCA map of microbial community

域,表示2组样品的物种组成差异较组内大。

2.4 典型嗜热菌分析

罐头加工中的排气工序会显著降低罐内氧含

量,形成缺氧环境,这时厌氧菌和兼性厌氧菌成为 主要腐败菌。另外,经过热杀菌处理,罐内主要残留 的是易形成芽孢且耐热极强的嗜热菌。表 2 为燕窝 原料与不同生产工序中典型嗜热菌的检测结果。

表 2 典型嗜热菌检测情况

Table 2 Detection of typical thermophilic bacteria

生产线	采样点 编号	样本名称	OUT 数量	
生)线			Geobacillus	Bacillus
燕窝生产线	YW1	燕窝原料	0	0
	YW3	汽蒸后燕窝	0	0
	YW2	冰糖原料	3	36
冰糖生 产线	YW4	蒸煮锅糖液	4	12
	YW5	灌装后产品	51	20

如表 2 所示, 在 YW2、YW4 和 YW5 中检出了 Geobacillus (地芽孢杆菌属)与 Bacillus (芽孢杆菌 属),这是2种常见的污染菌属,具有高度耐热性、 嗜热性,已被列为罐头食品的典型腐败菌属[14]。在冰 糖原料中检出的2类重要污染菌:Geobacillus和 Bacillus,并且蒸煮锅的糖液和最终产品中也检出相 同的菌属,这说明冰糖原料是燕窝罐头的主要污染 来源,并且与冰糖原料相关的YW4工序也受到了冰 糖的污染,因此需要对冰糖原料及相关工序进行重 点监管。

地芽孢杆菌属中 G.stearothermophilus (嗜热脂 肪地芽孢杆菌)是最常分离出的一种嗜热杆菌,为 表面粗糙、呈米黄色的革兰氏阳性菌。它生长在 pH≥5的罐头食品中,通过分解糖类产酸,发生平 盖酸败。在国标中规定为湿热灭菌生物指示剂,它 可以用来证实灭菌设备的性能,评价灭菌程序有效 性,检验生产中的灭菌效果[24]。李雅丽等进一步验证 了嗜热脂肪芽孢杆菌可作为低酸性饮料的杀菌指 示剂[25]。 芽孢杆菌属对不良环境具有较强抗逆性,在 土壤中最为常见,其中 B.smithii(斯密氏芽孢杆菌) 在罐头食品、乳酪制品中分离获得。黄卫强等在呼 和浩特牛场地表土壤中分离鉴定出的优势菌有 B.cereus (蜡状芽孢杆菌)、B.thuringiensis (苏云金芽 孢杆菌)、B.licheniformis(地衣芽孢杆菌)[26]。B.cereus 能够产生多种毒素,易引起食物变质和细菌性食物 中毒,影响人体健康,所牵涉的食品种类极多。有学 者在天津某牧场奶样中分离出较高比例的地衣芽 孢杆菌,有些菌株还携带耐药基因,可能增加生乳 的安全隐患[57]。B.subtilis(枯草芽孢杆菌)为一种靠 鞭毛运动的好氧菌,其菌落形态多变,能分解色氨 酸,影响植物体内生长素吲哚乙酸的生物合成,可

引起苹果、梨等果树的小叶病;能胨化牛奶,分解鲜 乳中的蛋白质,产生腐败味。有研究者在奶制品中 分离出了 B.subtilis, 其菌株在孢子萌发后能在不锈 钢表面生长,这意味着该菌在工厂环境中有附着在 器械设备的能力[28]。可见这2种菌都有较强的抗逆 性与耐热性能,常从腐败的罐头中被分离出来,通 常在 121 ℃杀死 1 个对数值的 G.stearothermophilus 需要 3~6 min, 而杀死 1 个对数值的 B.smithii 需要 1 min 左右, 因此这 2 种耐热性极强的菌属可能会 对燕窝罐头食品安全造成极大威胁,而其中地芽孢 杆菌属可能产生的威胁更大河。但是由于高通量测 序通常只能精确到属水平,因此需要通过分离培养 的方法进一步把嗜热微生物鉴定到种水平。

2.5 传统分离培养

通过传统分离培养后再进行一代测序可以确 定冰糖中活的嗜热菌并且确定到种水平,其中一种 为 B.smithii (斯密氏芽孢杆菌),常从腐败罐头中将 其分离出来;另外一种为 Aeribacillus pallidus (苍白 芽孢杆菌),通常从奶粉中分离出来。早期研究表 明, Aeribacillus pallidus 可以在 120~125 ℃存活 30 min^[29]。从发育树看,与罐头常见腐败微生物嗜热脂 肪地芽孢杆菌有很强的亲缘关系, 同属于 Gebacillus;从序列亲缘关系来看,苍白芽孢杆菌这 种微生物有着很强的热抵抗能力,对后期燕窝罐头 杀菌造成了极大阻碍。

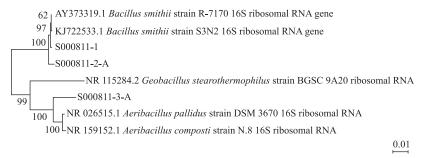


图 7 培养分离出的细菌绘制发育树 Fig. 7 A developmental tree drawn by culturing isolated bacteria

3 结 语

作者以燕窝罐头 2 种原料与 3 个主要生产工 序为研究对象,基于16SrRNA高通量测序技术结 合传统分离培养方法,对生产线样品中的微生物多 样性展开了研究。用稀释曲线验证了测序结果的可 靠性,根据数据结果将样本大致分成2组:燕窝相关 生产工序(包括 YW1 和 YW3,以下简称燕窝组样 本)、冰糖相关生产工序与灌装后产品(包括 YW2、 YW4 和 YW5,以下简称冰糖组样本)。

综合样本微生物群落丰度分布图和热图,发现 2组样本间具有显著差异,冰糖组样本内差异较燕 窝组更小,且冰糖组样本之间有相同的优势菌和相 似的微生物群落构成,这说明污染的微生物也可能

在冰糖相关工序中传播。PCA 聚类分析结果再次验 证了冰糖相关生产工序与终产品样本间密切的微 生物联系。从 OTU 检测结果可知,在冰糖原料、蒸煮 锅糖液、灌装后产品中均检测出 Gebacillus 和 Bacillus, 而燕窝原料中没发现这类嗜热微生物,因 此可推断出,该生产线的污染微生物是由冰糖作为 初始原料代入,而非燕窝原料或者其他生产工序中 途代人,并且与冰糖相关的工序如熬制糖液也应该 作为关键工序进行管控。这源于冰糖特定的生产和 销售模式,它从结晶到包装历时较长,且多为人工 操作,污染风险远大于机械自动化生产,一些车间 卫生条件较差,影响生产质量,加之漫长的销售周 期,更促进了细菌滋生,加重了冰糖污染[30]。为了进 一步确认冰糖中的嗜热菌到种水平,将含有将冰糖 嗜热菌分离培养后通过测序技术确定了冰糖中的2 种嗜热菌,分别为斯密氏芽孢杆菌与苍白芽孢杆 菌,这2种是高耐热性的嗜热菌,尤其后者在130 ℃下也不一定能被完全杀死。此前在糖中发现嗜热 脂肪地芽孢杆菌,并且发现受污染的砂糖是导致罐 头变质的主要原因[31]。

嗜热菌的高抗逆性以及在工序间的持久传播 性是个不容小觑的问题。在实际生产过程中可以通 过原料重点监控筛选出不含嗜热菌的供应商进行 采购,或者可以通过预处理方式先降低原料中嗜热 菌总体数量,从而降低最后杀菌工序的强度,在保 证燕窝罐头品质的同时,杀灭燕窝罐头中的嗜热微 生物。

作者用 16s rRNA 技术研究了燕窝生产线上的 微生物,并且证实了冰糖原料与包括最终产品在内 的其他相关工序都携带嗜热腐败菌属 Geobacillus, 从而确定冰糖原料的品质是生产安全的关键控制 点,而嗜热菌可作为评估生产过程整体卫生状况是 否良好的候选指标。采用该方法对不同批次的样品 进行取样,研究结果相互印证,具有较强的科学性。 之前有报道表明茶叶与饮料等生产线上的微生物 污染也采用了类似的取样方法[32-33],下一步可以在 更多企业更多的生产线上收集微生物数据,以大数 据的方式研究不同生产线上被污染情况,从而更加 明确食品工厂微生物污染与其他因素之间的关联 性。企业应积极采取措施改善生产过程,如通过对 生产线的适当清洗、对原料质量标准的提高、对低 酸性罐头高温稳定性的测定以及实时监测罐头中 嗜热菌的变化等举措[34-35],以便更好地控制以嗜热 孢子为代表的污染菌群,从而提高食品安全性。

参考文献:

- [1] TUKIRAN N A, ISMAIL A, MUSTAFA S, et al. Determination of porcine gelatin in edible bird's nest by competitive indirect ELISA based on anti-peptide polyclonal antibody[J]. Food Control, 2016, 59:561-566.
- [2] 梅秀明,吴肖肖,乔玲,等. 燕窝的营养成分和危害因子分析[J]. 现代食品科技,2020,36(2):277-282. MEI X M, WU X X, QIAO L, et al. Nutrient composition and hazard factors of the edible bird's nest[J]. Modern Food Science and Technology, 2020, 36(2): 277-282. (in Chinese)
- [3] 白伟娟,柳训才,张晓婷,等. 燕窝成分及功效研究进展[J]. 食品科技,2020,45(5):96-100. BAI W J, LIU X C, ZHANG X T, et al. Research progress on edible bird's nest composition and functional [J]. Food Science and Technology, 2020, 45(5): 96-100. (in Chinese)
- [4] NURFATIN M H, SYARMILA I K E, et al. Effect of enzymatic hydrolysis on angiotensin converting enzyme (ACE) inhibitory activity in swiftlet saliva[J]. International Food Research Journal, 2016, 23:141-146.
- [5] 曹妍,徐杰,王静凤,等. 印尼白燕窝对免疫低下模型小鼠免疫调节作用的研究[J]. 营养学报,2012,34(2):168-171. CAO Y, XU J, WANG J F, et al. Studies on immunomodulation function of Indonesia white edible bird's nest on hypoimmune mice[J]. Acta Nutrimenta Sinica, 2012, 34(2):168-171. (in Chinese)
- [6] HILL B M, SMYTHE B W. Endospores of thermophilic bacteria in ingredient milk powders and their significance to the manufacture of sterilized milk products; an industrial perspective[J]. Food Reviews International, 2012, 28(3):299-312.
- [7] ANDERSSON A, RONNER U, GRANUM P E. What problems does the food industry have with the spore-forming pathogens Bacillus cereus and Clostridium perfringens?[J]. International Journal of Food Microbiology, 1995, 28(2):145-155.
- [8] SCHELDEMAN P, PIL A, HERMAN L, et al. Incidence and diversity of potentially highly heat-resistant spores isolated at dairy farms[J]. Applied and Environmental Microbiology, 2005, 71(3): 1480-1494.

- [9] ANDRÉ S, ZUBER F, REMIZE F. Thermophilic spore-forming bacteria isolated from spoiled cannel food and their heat resistance. Results of a French ten-year survey[J]. International Journal of Food Microbiology, 2013, 165(2):134-143.
- [10] 杜红利,刘畅. 罐头制品腐败变质的原因及检测方法[J]. 江苏食品与发酵,2008(3):24-26. DU H L, LIU C. Causes and detection methods of spoilage of canned products [J]. Jiangsu Food & Fermentation, 2008(3): 24-26. (in Chinese)
- [11] VIEDMA P M, ABRIOUEL H, BEN OMAR N, et al. Inactivation of Geobacillus stearothermophilus in canned food and coconut milk samples by addition of enterocin AS-48[J]. **Food Microbiology**, 2009, 26(3):289-293.
- [12] 张梦娇, 李妍. 乳品加工中嗜热杆菌生物膜特性及其危害[J]. 食品工业科技, 2016, 37(6): 388-391. ZHANG M J, LI Y. Biofilm characteristics and harm of Thermophilic Bacillus in dairy products[J]. Science and Technology of **Food Industry**, 2016, 37(6): 388-391. (in Chinese)
- [13] 蔡健. 嗜热脂肪芽孢杆菌致午餐肉罐头败坏的研究[J]. 粮食加工,1992,17(4):15-17. CAI J. Study on the spoilage of canned lunch meat caused by Bacillus stearothermophilus [J]. Grain Processing, 1992, 17 (4): 15-17. (in Chinese)
- [14] 赖献桐. 关于罐头食品的微生物学问题[J]. 食品与发酵工业,1978,4(4):92-96. LAI X L. Microbiological problems about canned food[J]. Food and Fermentation Industries, 1978, 4(4):92-96. (in Chinese)
- [15] 王鸣秋,杨硕,刘艳,等. 婴幼儿羊奶粉及米粉中的细菌多样性分析[J]. 现代食品科技,2020,36(2):137-143. WANG M Q, YANG S, LIU Y, et al. Bacterial diversity analysis of infant food based on 16S rRNA high-throughput sequencing [J]. Modern Food Science and Technology, 2020, 36(2): 137-143. (in Chinese)
- [16] 赵卓丽. 瑞滇热泉原核微生物多样性研究及纤维素酶和木聚糖酶资源挖掘[D]. 新乡:河南师范大学,2019.
- [17] 李真真. 替加环素治疗不动杆菌引起的重症肺炎的效果[J]. 中国城乡企业卫生,2020,35(12):1-3. LIZZ. Effect of tigecycline in the treatment of severe pneumonia caused by Acinetobacter[J]. Chinese Journal of Urban and **Rural Enterprise Hygiene**, 2020, 35(12):1-3. (in Chinese)
- [18] 高姗. ICU 患者院内感染病原菌分布及耐药性分析[J]. 疾病监测与控制, 2021, 15(1): 72-76. GAO S. Distribution and drug resistance of pathogens causing nosocomial infection in ICU patients [J]. Journal of Diseases **Monitor & Control**, 2021, 15(1): 72-76. (in Chinese)
- [19] 刘秋萍,顾晓花,汤瑾,等. 泛耐药鲍曼不动杆菌感染的预后危险因素分析[J]. 临床肺科杂志,2021,26(2):223-229. LIU Q P,GU X H,TANG J, et al. Prognostic risk factors of extensively drug-resistant Acinetobacter baumannii infection [J]. **Journal of Clinical Pulmonary Medicine**, 2021, 26(2): 223-229, 234. (in Chinese)
- [20] RYAN M P, PEMBROKE J T. The genus Ochrobactrum as major opportunistic pathogens [J]. Microorganisms, 2020, 8 (11):
- [21] 刘志国,崔步云,夏咸柱.人苍白杆菌研究进展[J]. 微生物学报,2015,55(8):977-982. LIU Z G, CUI B Y, XIA X Z. Research progress of Ochrobactrum anthropic-a review[J]. Acta Microbiologica Sinica, 2015, 55 (8):977-982. (in Chinese)
- [22] 汪石丽, 刘福尧, 王从涛, 等. 多发创伤患者感染罕见栖冷克吕沃尔菌 1 例的药学实践[J]. 临床合理用药杂志, 2021, 14(10); 131-132.
 - WANG S L,LIU F Y, WANG C T, et al. Pharmaceutical practice of a case of multiple trauma patients infected with rare Kluyveromyces frigida[J]. Chinese Journal of Clinical Rational Drug Use, 2021, 14(10):131-132. (in Chinese)
- [23] 赵卓,何丹江,郭军巧,等. 腹泻便中克吕沃尔氏菌的分离鉴定及致病性研究[J]. 中国微生态学杂志,1995,7(5):26-29,50. ZHAO Z, HE D J, GUO J Q, et al. Identification and pathogenicity of kluyvera species isolated from diarrheal stools[J]. Chinese **Journal of Microecology**, 1995, 7(5): 26-29, 50. (in Chinese)
- [24] 高丽梅,高金秀,梁蔓蔓,等. 嗜热脂肪土芽孢杆菌 GL-1 Hsp33 基因的克隆及结构分析[J]. 中国酿造,2019,38(11):155-159. GAO L M, GAO J X, LIANG M M, et al. Cloning and structure analysis of Hsp33 gene of Geobacillus stearothermophilus GL-1 [J]. China Brewing, 2019, 38(11): 155-159. (in Chinese)
- [25] 李雅丽, 林静, 刘一郎, 等. 嗜热脂肪芽孢杆菌芽孢作为低酸性饮料杀菌指示菌的研究[J]. 食品科技, 2020, 45(1): 19-22. LI Y L, LIN J, LIU Y L, et al. Research on spores of Bacillus stearothermophilus as sterilization indicative bacteria for low-acid beverage[J]. Food Science and Technology, 2020, 45(1): 19-22. (in Chinese)

- [26] 黄卫强, 马晨, 席晓敏, 等. 牛场地表土壤中芽孢杆菌的分离与鉴定[J]. 中国奶牛, 2014(S3): 43-48. HUANG W Q, MA C, XI X M, et al. Isolationand and identification of Bacillus in the surface soil of dairy farm[J]. China Dairy **Cattle**, 2014(S3):43-48. (in Chinese)
- [27] 胡海燕,刘慧敏,孟璐,等. 天津某牧场奶牛乳房炎奶样与环境中细菌的分离与鉴定[J]. 中国农业大学学报,2021,26(3):
 - HU H Y, LIU H M, MENG L, et al. Isolation and identification of mastitic milk and environment bacteria in a dairy farm in Tianjin[J]. **Journal of China Agricultural University**, 2021, 26(3):69-79. (in Chinese)
- [28] OYAIZU H, STACKEBRANDT E, SCHLEIFER K H, et al. A radiation-resistant rod-shaped bacterium, Deinobacter grandis gen. nov., sp. nov., with peptidoglycan containing ornithine[J]. **International Journal of Systematic Bacteriology**, 1987, 37(3):306.
- [29] WITTHUHN M, Lü CKING G, ATAMER Z, et al. Thermal resistance of aerobic spore formers isolated from food products [J]. International Journal of Dairy Technology, 2011, 64(4):486-493.
- [30] 关惠燕. 广东省白砂糖、冰糖卫生质量调查[J]. 广东卫生防疫资料,1984,10(1):37-41. GUAN HY. Investigation on hygienic quality of white sugar and rock sugar in Guangdong province[J]. South China Journal of **Preventive Medicine**, 1984, 10(1): 37-41. (in Chinese)
- [31] CAMERON E J, BIGELOW W D. Elimination of thermophilic bacteria from Sugar1 [J]. Industrial & Engineering Chemistry, 1931,23(12):1330-1333.
- [32] 吕桂善, 陶锦华, 陶潇杭, 等. 吹灌封一体超洁净热灌装生产线的微生物评估[J]. 饮料工业, 2021, 24(3):67-70. LV G S,TAO J H,TAO X H,et al. Microbiological evaluation of the integrated blow-fill-sealing ultra-clean hot-filling production line[J]. **Beverage Industry**, 2021, 24(3):67-70. (in Chinese)
- [33] 王洋. 茶饮料生产线的污染微生物分析[D]. 武汉:武汉工业学院,2012.
- [34] 吴成,程平言,谢丹,等.吹灌封一体超洁净热灌装生产线的微生物评估[J].食品与生物技术学报,2023,42(6):95-102. WU C, CHENG PY, XIE D, et al. Investigation on fungal diversity during high-temperature Daqu fermentation of sauce-flavor Baijiu[J]. Journal of Food Science and Biotechnology, 2023, 42(6):95-103. (in Chinese)
- [35] 姜启兴, 聂程芳, 高沛, 等. 斑点叉尾鮰鱼软罐头杀菌工艺研究[J]. 食品与生物技术学报,2021,40(3):97-102. JIANG Q X, NIE C F, GAO P, et al. Study on sterilization technology of soft canned channel catfish [J]. Journal of Food Science and Biotechnology, 2021, 40(3):97-102. (in Chinese)