微生物学报 Acta Microbiologica Sinica 52(4):519-525; 4 April 2012 ISSN 0001-6209; CN 11-1995/Q http://journals.im.ac.cn/actamicrocn

四川冬菜中细菌群落组成及多样性

董玲¹ 蒲彪^{1*} 敖晓琳¹² 张小平² 郑有坤² 李小林²

1四川农业大学食品学院 雅安 625014

2四川农业大学资源环境学院 成都 611130

摘要:【目的】了解腌制 4 年的四川南充冬菜中细菌群落组成及多样性。【方法】通过 16S rDNA 多样性分析样品细菌落组成;采用 16S rDNA-RFLP 方法分析从样品中分离出的纯培养细菌。【结果】16S rDNA 多样性分析结果表明,样品中细菌主要属于变形杆菌门(Proteobacteria)和厚壁菌门(Firmicutes),分别占克隆文库的 87.9%、7.1%,其中包括 Virgibacillus kekensis,Marinococcus albus Salinicoccus sp. Lactobacillus halophilus 和 Halomonas 等中度嗜盐菌,仅有 5%属于放线菌门(Actinobacteria)。通过纯培养方法从冬菜中分离到 35 株菌,16S rDNA-RFLP 分析结果表明,34 株属于厚壁菌门(Firmicutes),包括 Virgibacillus ,Bacillus megaterium 和 Gracilibacillus saliphilus 等中度嗜盐菌,1 株属于放线菌门(Actinobacteria)。【结论】冬菜中细菌群落多样性较低,以中度嗜盐菌为主。

关键词: 冬菜,细菌多样性,中度嗜盐菌,16S rDNA

中图分类号: Q939 文献标识码:A 文章编号:0001-6209 (2012) 04-0519-07

冬菜有川冬菜、京冬菜、津冬菜和上海五香冬菜等之分,而四川冬菜是以叶用芥菜中的箭杆菜或乌叶菜的嫩尖为原料腌制而成的半干态腌制菜[1]。四川冬菜以南充冬菜和资中冬尖最有名,其风味独特,食用方式多样,具有"菜味精"、"十里香"的美誉,深受广大消费者的欢迎。然而南充冬菜生产流程复杂,芥菜经晾晒、修剪、揉搓和拌料后,还需要2到3年的后熟时间[2]相对于泡菜、榨菜等腌制菜,其存在着生产周期长、产量低、产品品质不稳定等特点。微生物对腌制菜的品质具有重要影响,目前对泡菜、酸菜中细菌群落多样性的报道,因此研究川冬菜中细菌群落组成及其多样性具有重要意义。

Bae 等^[3]于 2005 年用 DNA 微阵列芯片法对韩国泡菜(Kimchi)中乳酸菌多样性进行了研究,指出魏斯氏菌、明串珠菌、乳酸杆菌在韩国泡菜发酵过程中起到关键作用;同年,Lee 等^[4]用 DGGE 技术分析韩国泡菜得出相同结论。燕平梅等^[5]于 2009 年对发酵白菜卤中乳酸菌的多样性进行了分析,免培养方法表明样品的乳酸菌多样性较培养方法丰富,2种方法分析的结果显示植物乳杆菌(Lactobacillus plantarum)为发酵白菜体系中优势乳酸菌之一。本文利用 16S rRNA 基因克隆文库并结合 ARDRA 分析方法对四川南充腌制 4 年的冬菜中细菌菌群多样性进行了初步研究,同时采用 16S rDNA-RFLP 方法分析从样品中分离出的纯培养细菌,为开发利用菌

基金项目:国家自然科学基金(31171726);四川省科技厅科技支撑计划项目(2010NZ0045)

作者简介:董玲(1986-),女 四川广安人 硕士研究生 注要从事泡菜微生物研究。E-mail: Sophia. dl@ hotmail.com

收稿日期:2011-10-06;修回日期:2012-02-02

^{*} 通信作者。Tel/Fax: +86-835-2882875; E-mail: pubiao2002@ yahoo.com.cn

种资源 制作人工接种发酵剂提供参考。

1 材料和方法

1.1 材料

1.1.1 试验材料:取发酵坛中部腌制 4 年的四川南充烟山冬菜装于无菌袋中,带回实验室后立即进行分析,其余样品置于 -20% 保存。

1.1.2 主要试剂和仪器: PCR 仪(BIO-RAD)、凝胶成像仪(BIO-RAD)、电泳仪(BIO-RAD)、PCR 引物(英骏,上海)、凝胶回收试剂盒(生工,上海)、内切酶 Msp I、Hae Ⅲ、Bfa I、Alu I (Fermentas)、pMD-19T Vector (TaKaRa)、细菌 DNA 提取试剂盒(TIANGEN)。

1.2 样品中微生物总 DNA 的提取

样品研磨后加入适量 0.9% 生理盐水 ,37℃ 150 r/min 振荡 1 h ,用灭菌纱布过滤 ,滤液于 14000 × g 离心 5 min ,获得菌体沉淀。DNA 提取方法参见文献 [6]。

1.3 PCR 扩增细菌的 16S rRNA 基因

采用细菌通用引物 (27F:5′-AGAGTTTGATCM TGGCTCAG-3′; 1492R: 5′-GGYTACCTTGTTACGAC TT-3′)进行 PCR 扩增。50 μ L PCR 反应体系:10 × Buffer 4 μ L ,MgCl₂ (2.5 mM) 4 μ L ,dNTP (2.5 mM) 4 μ L ,BSA (2.5 mg /mL) 1 μ L ,Taq DNA Polymerase (2.5 U / μ L) 1 μ L ,正反向引物 (10 pm / μ L) 各 1 μ L ,DNA 模板 10 倍稀释液 1 μ L ,加无菌 ddH₂O 补足 50 μ L。PCR 扩增条件:94°C 5 min;94°C 1 min ,55°C 1 min ,72°C 1 min ,30 个循环;72°C 7 min。PCR 产物用经 EB 染色的 1% 琼脂糖凝胶电泳检测。

1.4 细菌 16S rRNA 基因克隆文库的构建

PCR 产物经割胶纯化后与载体 pMD-19T vector 进行连接 连接产物导入 $E.\ coli\ DH5\alpha$ 感受态细胞,进行蓝白斑筛选。用引物 M13-47 和 M13-48 对阳性克隆子进行 PCR 检测。20 μL PCR 反应体系:10 × Buffer 2 μL , MgCl₂ (2.5 mM) 2 μL , dNTP (2.5 mM) 2 μL ,BSA (2.5 mg/mL) 1 μL ,Taq DNA Polymerase (2.5 U /μL) 0.5 μL , 正反向引物 (10 pm /μL) 各 0.2 μL ,菌体 1 μL ,加无菌 ddH_2O 补足 30 μL。PCR 扩增条件同 1.3 节。

1.5 阳性克隆子的 ARDRA 分型

取 5 μL 菌落 PCR 产物分别用 5 U 限制性内切

酶 Msp I、Hae III 进行酶切,酶切产物经 3% 琼脂糖凝胶电泳,具有相同酶切谱型为同一个操作分类单元 (Operational taxonomic unit, OTU)。 每一个 OTU 选择 1-3 个克隆子送上海生物工程技术有限公司进行测序。

1.6 四川南充烟山冬菜中细菌分离和鉴定

样品充分研磨后加入 90 mL 0.9% 生理盐水, 37% 150 r/min 振荡 1 h,用纱布过滤,滤液分别涂布于 HM 培养基^[7]、含有 6% NaCl 的营养琼脂培养基^[8]中,倒置放在 28% 恒温培养箱培养 3 – 5 天,选取具有不同菌落形态的单菌落进行进一步纯化。

细菌基因组 DNA 提取试剂盒用于细菌 DNA 的提取。细菌 16S rRNA 基因扩增同 1.3。 PCR 产物经 EB 染色的 1% 琼脂糖凝胶电泳检测后分别用 Msp I、Alu I 和 Bfa I 酶切,酶切产物用 3% 琼脂糖电泳检测获得电泳图谱。用 NTSYSpc2. 1 软件对酶切图谱进行聚类分析 根据聚类结果选择 PCR 产物送上海生物工程技术有限公司进行测序。

1.7 克隆文库分析

采用 Coverage C 评估所构建的文库对环境微生物多样性的体现程度 (C = 1 - nl / N,nl 为仅有 1个克隆的 ARDRA 带型 ,N 为总克隆数)。利用 EstimateS 8. 0 软件(http://viceroy.eeb.uconn. Edu/estimateS) 进行稀有度曲线的绘制。

1.8 序列及系统进化分析

用 Mallard 软件(www. cardiff. ac. Uk /biosi / research /biosoft /.) 进行序列的异常检测。相似性大于 97% 的序列选择 1 条代表序列 ,在 GenBank中进行 BLAST 同源性检索 ,大于或者等于 97% 的视为同种^[9]。采用 Mega4.0 软件包中 Kimura2-Parameter Distance 模型进行多序列匹配 ,用邻接法构建系统发育树 ,自展值(bootstrap) 为 1000。NCBI数据库中获得序列号为: JN129280-JN129290 , JN684187-JN684206。

2 结果和分析

2.1 ARDRA 法分析冬菜中细菌多样性

随机挑取 148 个克隆子进行鉴定,获得阳性克隆子 140 个。阳性克隆的 16S rRNA 基因 PCR 产物经 Msp Ⅰ、Hae Ⅲ 酶切,共得到 36 个 OTUs。文库覆盖率为 86.4%,从稀有度曲线(图 1)看,OTU 数随

着克隆子数的增加而增加,增幅不大,表明文库涵盖

了本样品中的大部分细菌类群。

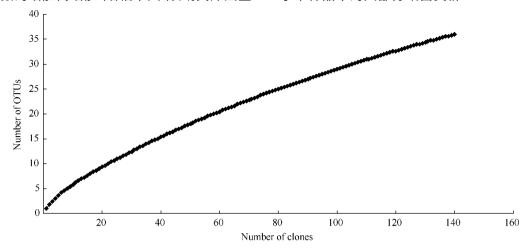


图 1 冬菜细菌克隆文库稀有度曲线

Fig. 1 Rarefaction curve for Dongcai bacteria 16S rDNA clone library. Clones were grouped into phylotypes based on sequence similarity of $\geq 95\%$.

去掉 5 条异常序列,将相似性大于 97% 的序列重新划分为 1 个 0TU,共得到 12 个 0TUs。代表序列经 BLAST 序列比对选取相似序列进行系统进化分析,见图 2。系统进化分析结果表明克隆子分别属于 3 个门:变形杆菌门 (Proteobacteria)、厚壁菌门 (Firmicutes) 和放线菌门 (Actinobacteria)。其中变形杆菌门 (Proteobacteria) 细菌类群为优势菌,占细菌克隆文库的 87.9%,其次厚壁菌门 (Firmicutes) 7.1%,最 少 的 为 放 线 菌 门 (Actinobacteria)。

变形杆菌门包括 24 个 OTUs ,全部属于 γ-变 形杆菌纲(γ -Proteobacteria) ,其中 21 个 OTUs 与免 培养假单胞杆菌相似,占整个克隆文库的85.7%, 克隆子 H2、H117 所代表的序列与 Uncultured bacterium (AY958838、HM007536) 相似性大于 99% ,H123 所代表的 OTU 与最相似菌 Uncultured bacterium (DQ279339) 序列相似性仅为 92%;1 个 OTU 与 Pseudomonas 属相似 ,代表克隆子 H1 与 海水中分离的纯培养 Pseudomonas sp. LS227 (FJ937929) 有 95% 的 相 似 性; 1 个 OTU 与 Halomonas 属相似 ,代表克隆子 H34 与韩国发酵海 产品中分离的 Halomonas sp. JS46 (FJ796247) 有 98% 的相似性;1 个 OTU 与 Psychrobacter 属相似, 代表克隆子 H143 与 Psychrobacter sp. GMX7 (AM422129) 有 96% 的相似性。厚壁菌门包括 5 个 OTUs ,2 个 OTUs 属于 Lactobacillus ,代表克隆

H22 与 Lactobacillusrennini(AJ576007), Lactobacillus halophilus (AB240455) 相似性均是 99%;3 个 OTUs 属干芽孢杆菌目(Bacillales),代 表克隆 H36 与分离自盐渍土样的 Salinicoccus sp. H3B24 (GU212632) 相似性为 97%, H51 与 Marinococcus albus (DQ093355) 相似性为 98%, H124 与分离自盐碱土的 Virgibacillus sp. YIM C834 (EU135676) 相似性为 96%。1 个 OTU 未 确定其分类地位,代表克隆 H83 与免培养克隆序 列 Uncultured Firmicutes bacterium (HQ727567) 具 有95% 的相似性。放线菌门仅有1个OTU,其代 表克降 H148 与 Arthrobacter agilis (NR_026198) 有99%的相似性。

2.2 冬菜中细菌分离和鉴定

根据菌落形态特征的不同 ,用 HM 培养基分离了 14 株 ,营养琼脂培养基分离了 21 株细菌。通过限制性内切酶 Msp I 、Bfa I 和 Alu I 对分离菌株的 168 rRNA 基因 PCR 产物进行酶切分型 , Msp I 和 Bfa I 分别具有 9 种基因型 ,Alu I 酶切具有 13 种基因型 ,综合 3 种酶切结果共有 17 种基因型。用 NTSYSpc2. 1 软件对酶切结果进行聚类分析 ,在 90% 相似度水平上菌株被分成 10 个类群 ,每个类群分别选取 1 株菌进行 168 rRNA 基因测序。

将所测 16S rRNA 基因序列提交到 NCBI 进行 比对 从基因库中选择同源性最高的相似菌株构建

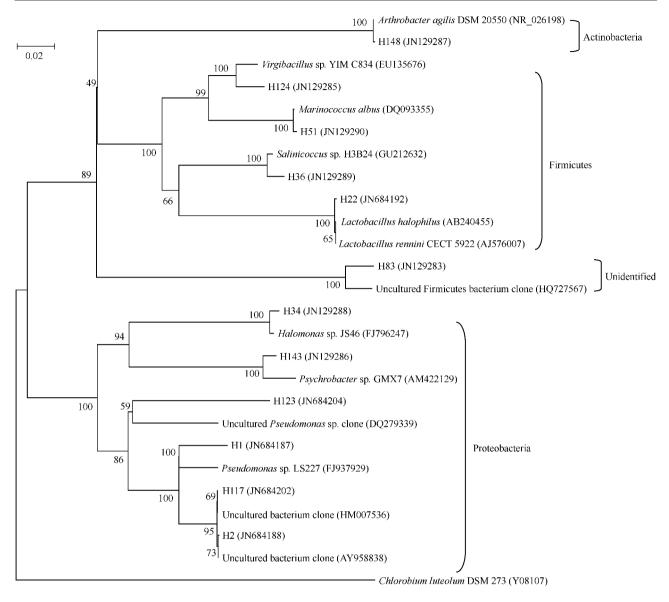


图 2 邻接法构建 16S rRNA 基因克隆文库系统发育树

Fig. 2 Phylogenetic tree based on 16S rRNA gene clone library of Dongcai sample. GenBank accession numbers are shown in parentheses. The tree was constructed by the Kimura2-Parameter Distance and neighbor-joining algorithms. Bootstrap values for a total of 1000 replicates are indicated above the nodes. The scale bar indicates 2% sequence divergence. The sequence of *Chlorobium luteolum* DSM 273^T (Y08107) was used as outgroup.

系统进化树(图 3),除 SC-Dong7 属于放线菌门(Actinobacteria)(占总分离菌株 2.9%)外,其余 9株均属于厚壁菌门(Firmicutes) A 株为 Virgibacillus属(占总分离菌株 72.2%) A 株为 Bacillus属(占总分离菌株 72.2%) A 株为 Bacillus 属(占总分离菌株 14.3%), I 株为 Gracilibacillus saliphilus(占总分离菌株 11.4%)。除 SC-Dong1 与 Virgibacillus zhanjiangensis(FJ425904)相似性为 96% SC-Dong4 与 Virgibacillus pantothenticus 相似性为 95%。其余菌株序列均与参比序列有 99%的相似

性。

3 讨论

通过免培养法研究南充冬菜中的细菌组成,结果表明样品中细菌组成包括 Virgibacillus kekensis, Marinococcus albus, Salinicoccus sp., Lactobacillus halophilus 和 Halomonas。而纯培养法获得的细菌纯培养物以厚壁菌门(Firmicutes)中的 Virgibacillus,

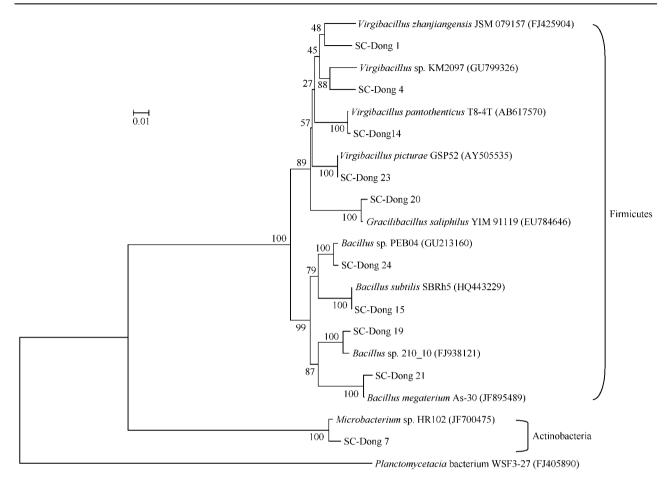


图 3 邻接法构建分离菌株 16S rRNA 基因系统发育树

Fig. 3 Phylogenetic tree based on 16S rRNA gene sequences derived from cultures isolated from Dongcai sample. GenBank accession numbers are shown in parentheses. The tree was constructed by the Kimura2-Parameter Distance and neighbor-joining algorithms. Bootstrap values for a total of 1000 replicates are indicated above the nodes. The scale bar indicates 1% sequence divergence. The sequence of *Planctomycetacia* bacterium WSF3-27^T (FJ405890) was used as outgroup.

Bacillus megaterium 和 Gracilibacillus saliphilus 为主。根据 1978 年 Kushner^[10] 的定义中度嗜盐菌为:在 3% -15% NaCl 浓度间有最佳生长的细菌。这类细菌分布在很多属中,主要生活在海洋、盐湖、盐场及腌制品等高盐环境中。Marinococcus ,Salinicoccus ,Halobacillus Virgibacillus ,Halomonas 和 Gracilibacillus 属中均只含有中度嗜盐菌^[11],Bacillus 和 Pseudomonas 属中的部分种也是中度嗜盐菌。纯培养和免培养方法均表明样品中存在大量中度嗜盐菌。冬菜的含盐量较高,大约为 10% -13% 左右,在这种高盐环境下很多微生物不能生长,但是非常适合中度嗜盐菌的生长,这是长时间发酵冬菜中大量中度嗜盐菌存在的主要原因。

纯培养法和免培养法各有优缺点,只有纯培养 法和免培养法相结合才能更好地反映样品中细菌群 落结构。本研究中纯培养法和免培养法均检测出枝芽孢杆菌(Virgibacillus)和放线菌。免培养法检测出四川冬菜中的优势菌为 Pseudomonas,其次为Lactobacillus,但通过纯培养法没有分离到该类细菌。一方面免培养法检测出的大部分变形杆菌门类细菌属于不可培养细菌,通过免培养技术可以检测到,但是却无法分离到纯培养物,另外一方面可能是由于HM 培养基、含有6% NaCl 的营养琼脂培养基和培养条件不适合样品中的 Pseudomonas 和 Lactobacillus生长。由于培养基和培养条件对微生物具有选择性和富集培养作用,培养法从样品中分离出 Gracilibacillus saliphilus 和 Bacillus sp. ,而克隆文库并未检测出该菌。

克隆序列除与免培养菌及放线菌的 16S rRNA 基因序列相似性大于 99% 外 其中与纯培养菌的相 似性在 95% - 98% 之间,这些菌株是否为新种需通过分离培养得到该纯培养物才能进行进一步鉴定。 SC-Dong1 与 Virgibacillus zhanjiangensis 相似性为 96% SC-Dong4 与 Virgibacillus pantothenticus 相似性为 95% 其可能为 Virgibacillus 属的 2 个新种。SC-Dong1 和 SC-Dong4 要鉴定到种尚需进一步的多相分类研究。

Wiander 和 Ryhänen^[12] 发现 Leuconostoc mesenteroides 和 Lactobacillus Plantarum 混合发酵卷 心菜口感比自然发酵更好。Chang 等[13] 研究表明, Leuconostoc citreum GJ7 作为发酵剂在改善韩国泡菜 (Kimchi) 的风味、口感,延长货架期方面具有显著 作用。因此对四川冬菜中的细菌群落结构进行分 析,可以为开发利用菌种资源和制作人工接种发酵 剂提供参考。中度嗜盐菌广泛应用于高盐食品(发 酵鱼、发酵肉、豆酱、腌制菜) 生产中 促进食品风味 物质的形成[14]。 Halobacterium salinarum ,Halococcus sp. Bacillus sp. 和 Pseudomonads 等中度嗜盐菌被 用于鱼露的生产[15]。中度嗜盐菌 Teragenoccus halophila 在豆酱发酵中是优势菌[16] 在发酵过程中 产生醋酸并抑制有害酵母菌的生长[17]。据报道有 些中度嗜盐菌还可产生丰富的胞外蛋白酶[18]、色 素、多不饱和脂肪酸、胡萝卜素^[19]等。 Essghaier 等[20]报道果蔬贮藏过程中,中度嗜盐菌对引起灰霉 病的霉菌具有有效抑制作用。因此优化培养条件, 进一步对冬菜中的微生物进行分离鉴定,对开发利 用其中的微生物资源具有重要意义。

参考文献

- [1] 叶兴乾. 果品蔬菜加工工艺学. 北京: 中国农业出版社 2009.
- [2] 罗云波 蔡同 园艺产品贮藏加工学·加工篇. 北京: 中国农业大学出版社 2001.
- [3] Bae JW ,Rhee SK ,Park JR ,Chung WH ,Nam YD ,Lee I , Kim H , Park YH. Development and evaluation of genome-probing microarrays for monitoring lactic acid bacteria. Applied and Environmental Microbiology 2005 , 71(12): 8825-8835.
- [4] Lee JS, Heo GY, Jun WL, Oh YJ, Park JA, Park YH, Pyun YR, Ahn JS. Analysis of Kimchi microflora using denaturing gradient gel electrophoresis. *International Journal of Food Microbiology* 2005, 102(2): 143-150.

- [5] 燕平梅,柴政,薛文通等. 培养和非培养法分析发酵白菜 卤乳 酸 菌 的 多 样 性. 微 生 物 学 报 (Acta Microbiologica Sinica) 2009 49(3): 383-388.
- [6] Tsai YL Olson BH. Rapid method for direct extraction of DNA from soil and sediments. Applied and Environmental Microbiology, 1991, 57 (4): 1070-1074.
- [7] Ventosa A, Quesada E, Rodriguez-Valera F, Ruiz-Berraquero F, Ramos-Cormenzana A. Numerical taxonomy of moderately halophilic gram-negative rods.

 Journal of General Microbiology*, 1982, 128 (9): 1959-1968
- [8] Guan L, Lee JH. Analysis of the cultivable bacterial community in jeotgal, a Korean salted and fermented seafood and identification of its dominant bacteria. Food Microbiology 2010 28(1): 101-113.
- [9] Vancanneyt M, Neysens P, De Wachter M, Engelbeen K, Snauwaert C, Cleenwerck I, Van der Meulen R, Hoste B, Tsakalidou E, De Vuyst L, Swings J. Lactobacillus acidifarinae sp. nov. and Lactobacillus zymae sp. nov., from wheat sourdoughs. International Journal System Environmental Microbiology 2005 55(2): 615-621.
- [10] Kushner DJ. Life in high salt and solute concentrations: halophilic bacteria // Kushner DJ. Microbial Life in Extreme Environments. London: Academic Press ,1978: 317-368.
- [11] 任陪根 周培瑾. 中度嗜盐菌的研究进展. 微生物学报(Acta Microbiologica Sinica) 2003 43(3): 427-431.
- [12] Wiander B, Ryhänen EL. Laboratory and large-scale fermentation of white cabbage into sauerkraut and sauerkraut juice by using starters in combination with mineral salt with a low NaCl content. European Food Research and Technology 2005 220(2): 191-195.
- [13] Chang JY ,Chang HC. Improvements in the quality and shelf life of kimchi by fermentation with the induced bacteriocin-producing strain Leuconostoc citreum GJ7 as a starter. Journal of Food Science 2010 75(2): 103-110.
- [14] Kivistö AT ,Karp MT. Halophilic anaerobic fermentative bacteria. *Journal of Biotechnology* ,2011 ,152 (4): 114-124.
- [15] Thongthai C, Suntinanalert P. Halophiles in Thai fish sauce (nam pla) // Rodriguez-Valera F. General and applied aspects of halophilic microorganisms. New York: Plenum Press ,1991: 381-338.
- [16] Röling WFM, Van Verseveld HW. Characterization of Teragenoccus halophila population in Indonesian soy mash (kecap) fermentation. Applied and Environmental Microbiology, 1996, 62 (4): 1203-1207.

- [17] Röling WFM, Prasetyo AB, Stouthamer AH, Van Verseveld HW. Physiological aspects of the growth of lactic acid bacterium *Teragenoccus halophila* during Indonesian soy mash (kecap) production. *Journal of Applied Microbiology*, 1999, 86: 348-352.
- [18] Sinsuwan S ,Rodtong S ,Yongsawadigul J. NaCl-activated extracellular proteinase from *Virgibacillus* sp. SK37 isolated from Fish sauce fermentation. *Journal of Food Science* 2007 72 (5): 264-269.
- [19] Asker D, Ohta Y. Production of canthaxanthin by extremely halophilic bacteria. *Journal of Bioscience and Bioengineering*, 1999 88: 617-621.
- [20] Essghaier B, Fardeau ML, Cayol JL, Hajlaoui MR, Boudabous A, Jijakli H, Sadfi-Zouaoui N. Biological control of grey mould in strawberry fruits by halophilic bacteria. *Journal of Applied Microbiology* 2009, 106(3): 833-846.

Bacterial biodiversity in Dongcai, a traditional pickled mustard product in Sichuan Province, China

 $\label{eq:ling_policy} \text{Ling Dong}^1 \text{ , Biao Pu}^{1^*} \text{ , Xiaolin Ao}^{1^*,2} \text{ , Xiaoping Zhang}^2 \text{ , Youkun Zheng}^2 \text{ , Xiaolin Li}^2$

Abstract: [Objective] To investigate the bacteria community and biodiversity of four-years pickled Yanshan Dongcai. [Methods] We studied the bacterial communities of Dongcai by 16S rDNA diversity analysis and the cultured species isolated from Dongcai sample by Restriction Fragment Length Polymorphism (RFLP) and 16S rRNA gene sequence analysis. [Results] The 16S rDNA diversity showed that the bacteria belonged to the phyla Proteobacteria (87.9%) and Firmicutes (7.1%), including many moderately halophilic bacteria such as Virgibacillus kekensis, Marinococcus albus, Salinicoccus sp., Lactobacillus halophilus and Halomonas. Only 5% of clone sequences belonged to the phylum Actinobacteria. Thirty-five strains were isolated from Dongcai sample, and 16S rDNA-RFLP analysis indicated that 34 isolates affiliated with the phylum Firmicutes, including Virgibacillus, Bacillus megaterium and Gracilibacillus saliphilus which were moderately halophilic bacteria, but only one isolate belonged to the phylum Actinobacteria. [Conclusion] The bacterial diversity is low in Dongcai, dominated by moderately halophilic bacteria.

Keywords: pickled mustard, bacterial communities, moderately halophilic bacteria, 16S rDNA

(本文责编:王晋芳)

¹College of Food Science , Sichuan Agricultural University , Ya'an 625014 , China

²College of Resource and Environment, Sichuan Agricultural University, Chengdu 611130, China

Supported by the National Natural Science Foundation of China (31171726) and by the Program of Science and Technology Department of Sichuan Province (2010NZ0045)

^{*} Corresponding author. Tel/Fax: +86-835-2882875; E-mail: pubiao2002@ yahoo.com.cn Received: 6 October 2011/ Revised: 2 February 2012