

学校编码: 10384

分类号 _____ 密级 _____

学号: 21620070153838

UDC _____

厦门大学

博士 学位 论文

产蛋白酶极地海洋浮游细菌的系统发育

多样性及生物地理学研究

**Phylogenetic diversity and biogeography of protease-producing
bacterioplankton in polar marine environments**

曾胤新

指导教师姓名: 郑天凌 教授

专业名称: 微生物学

论文提交日期: 2010 年 5 月

论文答辩日期: 2010 年 6 月

学位授予日期: 2010 年 月

答辩委员会主席: _____

评 阅 人: _____

2010 年 6 月

厦门大学学位论文原创性声明

本人呈交的学位论文是本人在导师指导下，独立完成的研究成果。本人在论文写作中参考其他个人或集体已经发表的研究成果，均在文中以适当方式明确标明，并符合法律规范和《厦门大学研究生学术活动规范（试行）》。

另外，该学位论文为（ ）课题（组）
的研究成果，获得（ ）课题（组）经费或实验室的资
助，在（ ）实验室完成。（请在以上括号内填写课题或
课题组负责人或实验室名称，未有此项声明内容的，可以不作特别声
明。）

声明人（签名）：

年 月 日

厦门大学学位论文著作权使用声明

本人同意厦门大学根据《中华人民共和国学位条例暂行实施办法》等规定保留和使用此学位论文，并向主管部门或其指定机构送交学位论文（包括纸质版和电子版），允许学位论文进入厦门大学图书馆及其数据库被查阅、借阅。本人同意厦门大学将学位论文加入全国博士、硕士学位论文共建单位数据库进行检索，将学位论文的标题和摘要汇编出版，采用影印、缩印或者其它方式合理复制学位论文。

本学位论文属于：

- () 1. 经厦门大学保密委员会审查核定的保密学位论文，于 年 月 日解密，解密后适用上述授权。
() 2. 不保密，适用上述授权。

(请在以上相应括号内打“√”或填上相应内容。保密学位论文应是已经厦门大学保密委员会审定过的学位论文，未经厦门大学保密委员会审定的学位论文均为公开学位论文。此声明栏不填写的，默认为公开学位论文，均适用上述授权。)

声明人（签名）：

年 月

目 录

摘 要	1
Abstract	3
1 前言	7
1.1 极地海洋与微生物	7
1.1.1 极地的地理及气候特征	7
1.1.2 极地海洋及其重要性	8
1.1.3 极地海洋中的微生物	11
1.2 海洋浮游细菌及其胞外酶的生态学意义	13
1.2.1 浮游细菌与微生物环	14
1.2.2 浮游细菌胞外酶	17
1.2.3 浮游细菌群落结构与多样性	18
1.3 极地海洋细菌多样性研究进展	21
1.3.1 海冰细菌多样性	22
1.3.2 浮游细菌多样性	25
1.3.3 沉积物细菌多样性	27
1.4 极地海洋微生物生物地理学	29
1.4.1 微生物生物地理学及其研究意义	29
1.4.2 极地海洋微生物生物地理学研究进展	31
1.4.3 潜在的问题	34
1.5 微生物群落结构及多样性研究主要技术方法	36
1.5.1 微生物多样性研究中基于 PCR 的分子生物学方法	37
1.5.1.1 基因克隆文库分析法	38
1.5.1.2 基因指纹图谱方法	39
1.5.1.2.1 DNA 长度多态性分析图谱	39
1.5.1.2.2 单链构象多态性图谱	42
1.5.1.2.3 梯度凝胶电泳图谱	42
1.5.2 微生物多样性研究中不涉及 PCR 的分子生物学方法	43
1.5.2.1 核酸杂交技术	43

1. 5. 2. 2 DNA 热变性及复性分析.....	45
1. 5. 2. 3 宏基因组文库技术.....	46
1. 6 本研究的目的及意义	48
2 材料与方法	49
2. 1 材料	49
2. 1. 1 菌株与质粒	49
2. 1. 2 主要试剂	49
2. 1. 3 主要仪器	49
2. 1. 4 滤膜	50
2. 1. 5 引物	50
2. 1. 6 培养基	51
2. 1. 7 溶液	52
2. 1. 8 分析软件	54
2. 2 基本方法	54
2. 2. 1 样品采集与前处理	54
2. 2. 2 环境样品中细菌总 DNA 的提取	58
2. 2. 3 细菌基因组 DNA 的提取	59
2. 2. 4 目标序列的 PCR 扩增	60
2. 2. 5 DNA 片段的回收与纯化.....	64
2. 2. 6 DNA 片段的克隆与测序.....	64
2. 2. 7 DGGE	65
2. 2. 8 DGGE 条带的割胶回收与验证.....	66
2. 2. 9 ARDRA	66
2. 2. 10 感受态细胞的制备	66
2. 2. 11 16S rRNA 基因克隆文库.....	67
2. 2. 12 系统发育树的构建	67
2. 2. 13 DNA 浓度和纯度测定.....	68
2. 2. 14 细菌 G+C 含量检测.....	68
2. 2. 15 DNA-DNA 杂交值测定.....	69
2. 2. 16 全细胞脂肪酸分析	69

2.2.17 表型观测	70
2.2.18 蛋白酶谱分析	71
2.2.19 核苷酸序列登录号	72
3. 结果与讨论	73
3.1 白令海北部浮游细菌的群落结构与多样性研究.....	73
3.1.1 基于 16S rRNA 基因文库的浮游细菌群落结构及多样性分析	73
3.1.1.1 水样中细菌总 DNA 的提取与细菌 16S rRNA 基因片段的 PCR 扩增	73
3.1.1.2 16S rRNA 基因克隆文库的构建	74
3.1.1.3 克隆文库的 ARDRA 分析	77
3.1.1.4 16S rRNA 基因文库的统计分析	77
3.1.1.5 站位 NEC5 的浮游细菌群落结构及多样性组成	78
3.1.1.6 站位 DBS1 的浮游细菌群落结构及多样性组成	86
3.1.2 基于可培养方法的浮游细菌多样性组成	88
3.2 北极王湾浮游细菌的群落结构与多样性研究.....	94
3.2.1 基于 PCR-DGGE 的浮游细菌群落结构比较及多样性分析.....	94
3.2.1.1 水样中细菌总 DNA 的提取与细菌 16S rRNA 基因片段的 PCR 扩增	96
3.2.1.2 浮游细菌群落结构的 DGGE 指纹图谱分析	97
3.2.1.3 基于 DGGE 条带的浮游细菌多样性分析	99
3.2.2 基于 16S rRNA 基因文库的浮游细菌群落结构及多样性分析 ...	100
3.2.2.1 16S rRNA 基因克隆文库的构建与分析	100
3.2.2.2 浮游细菌群落结构及多样性组成	106
3.2.3 基于可培养方法的浮游细菌多样性组成	114
3.3 其它极地海域中可培养浮游细菌的多样性.....	119
3.3.1 楚科奇海-加拿大海盆可培养浮游细菌的多样性	119
3.3.2 南极普里兹湾可培养浮游细菌的多样性	121
3.4 海洋浮游细菌的两极分布.....	130
3.4.1 海洋浮游细菌在属水平上的两极分布	130
3.4.1.1 嗜冷杆菌属在两极海洋中的分布	130

3.4.1.2 假交替单胞菌属在两极海洋中的分布	137
3.4.2 海洋浮游细菌在种水平上的两极分布	143
4. 总结与展望	155
参考文献	159
附 录	193
附录 1 基因序列 GenBank 登录号	193
附录 2 载体图谱	193
附录 3 DNA 分子量标准	193
附录 4 蛋白分子量标准	194
附录 5 缩略语对照表	194
附录 6 攻读博士学位期间承担的科研项目	196
附录 7 攻读博士学位期间发表及待发表的论文	196
致 谢	198

Contents

Abstract (in Chinese)	1
Abstract (in English)	3
1 Introduction	7
1.1 Polar ocean and microorganisms	7
1.1.1 Geographic and climatic characteristics in polar region ..	7
1.1.2 Polar oceans and their importance	8
1.1.3 Microorganisms in polar oceans	11
1.2 Ecological role of marine bacterioplankton and their extracellular enzymes	13
1.2.1 Planktonic bacteria and microbial loop	14
1.2.2 Extracellular enzymes of planktonic bacteria	17
1.2.3 Bacterioplankton community composition and biodiversity	18
1.3 Research progress in diversity of polar marine bacteria .	21
1.3.1 Diversity of sea-ice bacteria	22
1.3.2 Diversity of planktonic bacteria	25
1.3.3 Diversity of sediment bacteria	27
1.4 Microbial biogeography in polar oceans	29
1.4.1 Microbial biogeography and its importance	29
1.4.2 Progress in biogeography of microorganisms in polar oceans	31
1.4.3 Potential limitations	34
1.5 Approaches to assessment of microbial community composition and diversity	36
1.5.1 PCR-based molecular approaches to the assessment of microbial diversity	37
1.5.1.1 Gene clone library	38
1.5.1.2 Gene fingerprinting analysis	39
1.5.1.2.1 DNA fragment length polymorphism.....	39

1.5.1.2.2	Single-strand conformation polymorphism	42
1.5.1.2.3	Gradient gel electrophoresis	42
1.5.2	Non-PCR-based molecular approaches to the assessment of microbial diversity	43
1.5.2.1	Nucleic acid hybridization	43
1.5.2.2	DNA analysis by thermal melting profiles and reassociation kinetics	45
1.5.2.3	Metagenomic library	46
1.6	Aims of this study	48
2	Materials and methods	49
2.1	Materials	49
2.1.1	Bacterial strains and plasmids	49
2.1.2	Reagents	49
2.1.3	Instruments	49
2.1.4	Filter membranes	50
2.1.5	Primers	50
2.1.6	Culture media	51
2.1.7	Reagent solutions	52
2.1.8	Analysis softwares	54
2.2	Methods	54
2.2.1	Sample collection and pretreatment	54
2.2.2	Extraction and purification of bacterial DNA from environmental samples	58
2.2.3	Extraction and purification of bacterial genomic DNA ..	59
2.2.4	PCR for objective sequences	60
2.2.5	DNA extraction and purification from agarose gel	64
2.2.6	Cloning and sequencing of DNA fragments	64
2.2.7	Denaturing gradient gel electrophoresis (DGGE)	65
2.2.8	Excision and verification of selected bands from DGGE gels	66

2.2.9	Amplified ribosomal DNA restriction analysis (ARDRA) ...	66
2.2.10	Preparation of competent cells	66
2.2.11	16S rRNA gene clone library construction	67
2.2.12	Phylogenetic tree construction	67
2.2.13	DNA concentration and purity assessment	68
2.2.14	DNA G+C content assessment	68
2.2.15	Assessment of genomic DNA–DNA homology values	69
2.2.16	Fatty acid methyl ester analysis	69
2.2.17	Phenotypic analysis	70
2.2.18	Electrophoresis and zymogram for protease	71
2.2.19	Nucleotide sequence accession number	72
3.	Results and discussion	73
3.1	Bacterioplankton community composition in the Northern Bering Sea	
	73
3.1.1	Community composition of bacterioplankton determined by 16S rRNA gene clone library	73
3.1.1.1	DNA extraction from water sample and 16S rRNA gene PCR	73
3.1.1.2	16S rRNA gene clone library construction.....	74
3.1.1.3	ARDRA of a clone library	77
3.1.1.4	Statistical analysis of a clone library	77
3.1.1.5	Bacterioplankton community composition at station NEC5	78
3.1.1.6	Bacterioplankton community composition at station DBS1	86
3.1.2	Biodiversity of planktonic bacteria through a culture-dependent approach	88
3.2	Bacterioplankton community composition in Kongsfjorden, Spitsbergen	94
3.2.1	Comparison of bacterioplankton community composition based on	

PCR-DGGE analysis	94
3.2.1.1 DNA extraction from water sample and 16S rRNA gene PCR	96
3.2.1.2 DGGE fingerprint analysis of bacterioplankton community composition	97
3.2.1.3 Biodiversity of planktonic bacteria based on excised DGGE bands	99
3.2.2 Community composition of bacterioplankton determined by 16S rRNA gene clone library	100
3.2.2.1 Construction and analysis of 16S rRNA gene clone library	100
3.2.2.2 Bacterioplankton community composition	106
3.2.3 Biodiversity of planktonic bacteria through a culture-dependent approach	114
3.3 Biodiversity of culturable marine bacterioplankton in other polar regions	119
3.3.1 Biodiversity of culturable bacterioplankton in the Chukchi Sea and Canada Basin	119
3.3.2 Biodiversity of culturable bacterioplankton in the Prydz Bay, Antarctica	121
3.4 Bipolar distribution of marine planktonic bacteria.....	130
3.4.1 Bipolar distribution of marine planktonic bacteria at the genus level	130
3.4.1.1 Bipolar distribution of the genus <i>Psychrobacter</i> in seawater	130
3.4.1.2 Bipolar distribution of the genus <i>Pseudoalteromonas</i> in seawater	137
3.4.2 Bipolar distribution of marine planktonic bacteria at the species level	143
4. General conclusions and prospect	155

References	159
Appendix	193
Appendix 1: GenBank accession numbers of cloned sequences.....	193
Appendix 2: Vectors	193
Appendix 3: DNA ladders	193
Appendix 4: Protein ladder	194
Appendix 5: Abbreviations	194
Appendix 6: Research projects	196
Appendix 7: Papers published or in preparation.....	196
Acknowledgements	198

摘要

浮游细菌是海洋生态系统的主要成员之一并且具有重要的生态学意义。胞外蛋白酶是这些细菌发挥特定生态功能、表征生理活性的一个重要标志。在极地低温海洋环境中同样分布着数量众多的浮游细菌，它们在极地海洋生态系统的物质循环与能量流动中扮演着极其重要的角色。而两极地区独特的地理位置及气候环境特征，是否会导致生存其中的浮游细菌群落组成存在差异，是一个广受关注的科学问题。此外，相距遥远的两极之间是否存在相同种属的海洋细菌，也是一个值得探讨的问题。

本研究采用 16S rRNA 基因文库与 ARDRA 分析相结合的分子生物学手段，对白令海北部海域的浮游细菌群落组成进行了研究。结果表明，检测到的细菌序列包括 α -变形细菌纲 (Alphaproteobacteria)、 β -变形细菌纲 (Betaproteobacteria)、 γ -变形细菌纲 (Gammaproteobacteria)、 δ -变形细菌纲 (Deltaproteobacteria)、拟杆菌门 (Bacteroidetes)、放线菌门 (Actinobacteria)、厚壁菌门 (Firmicutes)、疣微菌门 (Verrucomicrobia)、浮霉菌门 (Planctomycetes)、酸杆菌门 (Acidobacteria)、梭杆菌门 (Fusobacteria)、衣原体门 (Chlamydiae)、绿菌门 (Chlorobi)、绿弯菌门 (Chloroflexi)、螺旋体门 (Spirochaetes) 以及候选类群 TM6、TM7、OP8、OP11 和 WS3 等 20 个类群，另外还有微藻（或蓝细菌）序列。底层水体中的细菌类群多样性高于表层水体。放线菌在整个浮游细菌群落中占据明显优势，在表层及底层水样文库中的比例分别为 25.9% 和 26.4%。 α -变形细菌是表层水体中另一优势类群 (20.9%)，它与微藻（或蓝细菌）在表层水样文库中的比例远高于底层水样文库。这与春夏季期间藻类及光合细菌等光合微生物在上层水体中大量生长繁殖的现象相吻合。而 β -及 δ -变形细菌、厚壁菌在底层水样文库中的比例远高于表层水样文库，其中大多数 δ -变形细菌序列与脱硫线菌属 (*Desulfonema*)、脱硫管状菌属 (*Desulforhopalus*) 具有亲缘关系。在该海域获得的克隆序列与已报道序列的相似性为 79.9–100%，其中表层、底层水样文库中分别有 18.3%、21.5% 的序列与已知序列的相似性低于 97%，这说明在白令海北部海域可能蕴藏着较丰富的、新颖的微生物资源。

在北极王湾地区，PCR-DGGE 指纹图谱显示从海湾湾口至湾内的浮游细菌群落组成没有明显差异。但在海湾中部站位 stn. 3 的底层水体中，观测到相对更高的细菌多样性。基于 16S rRNA 基因文库与 ARDRA 的分析结果表明，在王湾海水中检测到的序列包括变形细菌（含 α 、 β 、 γ 及 δ 亚群）、拟杆菌、放线菌、疣微菌、浮霉菌以及部

分分类地位不明确的细菌，另外还有微藻叶绿体（或蓝细菌）。 α -变形细菌(43.6%)与微藻(27.7%)在表层水样文库中占优势， γ -变形细菌(36.5%)与 α -变形细菌(29.4%)在底层水样文库中为主要细菌类群。这与放线菌在白令海北部海域的浮游细菌群落中占明显优势的情况不一致。在王湾海域获得的克隆序列与已报道的序列具有82.1–100%的相似性，其中表层与底层水样文库中分别有29.2%、11.8%的序列与已知序列相似性低于97%。包括冰川融水在内的淡水输入可能给王湾浮游细菌群落带来大量的新物种。由于受洋流及夏季期间淡水输入的双重影响，王湾中的浮游细菌群落可能是由分布于海洋中的广布性物种与来源于冰川等陆地环境的区域性物种共同组成的。

采用ARDRA与16S rRNA基因测序相结合的方法，本研究对分离自南极普里兹湾、北极王湾、楚科奇海-加拿大海盆以及白令海北部海域的533株浮游细菌进行了分子鉴定。结果表明，这些可培养细菌的多样性集中在 α -变形细菌、 γ -变形细菌、拟杆菌、放线菌以及厚壁菌等类群上。尽管从不同极地海域中分离到的浮游细菌在具体的类群组成以及属组成上存在一定差异，但 γ -变形细菌在所有调查海域的分离菌中都占绝对优势(87.4–98.9%)，其中又以假交替单胞菌属(*Pseudoalteromonas*)为优势属，它在两极不同海域的分离菌株中所占比例为42.3–84.5%。胞外蛋白酶筛选结果显示，这些细菌普遍具有蛋白酶活性，产酶菌株在总分离菌株中所占比例为57.1–88.4%。 γ -变形细菌在产蛋白酶菌株中所占比例为95.7–100%，其中假交替单胞菌属仍是优势属，在两极不同海域的产蛋白酶菌株中所占比例为47.8–87.5%。

采用包括形态学观测、表型检测、基因型分析等在内的多相分类学手段，对两极不同海域浮游细菌的研究结果显示，假交替单胞菌属与嗜冷杆菌属(*Psychrobacter*)这2个属细菌在两极海洋环境中普遍存在。此外，本研究证实了来自南极普里兹湾、北极加拿大海盆以及格陵兰海的3株细菌属于同一个种冷海希瓦氏菌(*Shewanella frigidimarina*)。这些分布于两极海洋中的同属甚至同种细菌普遍具有耐冷、耐盐等特性，说明耐冷、耐盐能力对于浮游细菌在两极甚至环球海洋环境中的广泛分布具有重要意义。

关键词：极地海洋；浮游细菌；多样性与两极分布

Abstract

Being major components of food webs, bacterioplankton play key roles in marine ecosystems. Extracellular proteases are one of important symbols showing the specific ecological function and physiological activity of planktonic bacteria. Playing important roles in biogeochemical cycles and energy flow in cold marine ecosystems, bacterioplankton have been observed in high abundance in polar marine environments. For the unique geographic location, and special climatic and environmental characteristics of the Arctic and the Antarctic, a related question concerning bacteria living in the polar marine environments is whether bacterioplankton community composition at both poles are the same or different. At the same time, another question whether there exist the same planktonic bacteria at the species level both in the Arctic and Antarctic marine environments is also interesting to people, although it has been accepted that bacteria genera are widely distributed.

Phylogenetic diversity of the marine bacterioplankton in the Northern Bering Sea was investigated by a combination of 16S rRNA gene clone library and ARDRA (Amplified ribosomal DNA restriction analysis). Sequences detected fell into 20 major lineages of the domain bacteria, including Proteobacteria (Alpha, Beta, Gamma and Delta), Bacteroidetes, Actinobacteria, Firmicutes, Acidobacteria, Planctomycetes, Verrucomicrobia, Fusobacteria, Chlamydiae, Chloroflexi, Chlorobi, Spirochaetes and candidate divisions OP8, OP11, TM6, TM7 and WS3, in addition to chloroplasts of algae (or Cyanobacteria). At the division level, higher bacterial diversity was observed in the bottom water than that in surface water. Accounting for 25.9 and 26.4% of the total clones in clone library of the surface water and bottom water, respectively, Actinobacteria dominated in the bacterioplankton community of the Northern Bering Sea. Alphaproteobacteria was another dominant fraction (20.9%) in the surface water. Percentages of Alphaproteobacteria and algae (or Cyanobacteria) in clone library of the surface water were much higher than

Abstract

those in bottom water, consistent with the phenomena that phototrophic microorganisms, including algae and phototrophic bacteria, usually distribute in upper water layers in spring and summer. On the contrary, Beta- and Deltaproteobacteria, and Firmicutes possessed a higher percentage in the bottom water than them in surface water. Most cloned sequences within the Deltaproteobacteria showed close relationships to genera *Desulfonema* and *Desulforhopalus*. Cloned sequences of the Northern Bering Sea showed 79.9–100% similarity to those described sequences. Among them, there were 18.3 and 21.5% of sequences from the surface water and bottom water, respectively, had similarity values lower than 97% to reported sequences. It indicates a relatively abundant but unknown bacteria resource in the Northern Bering Sea. Community fingerprint analysis by PCR-DGGE (denaturing gradient gel electrophoresis) revealed that there was no apparent difference of bacterioplankton community composition between sampling locations in Kongsfjorden, an arctic fjord in Spitsbergen. However, a higher biodiversity was observed in the bottom water of station Stn. 3 in the central part of the fjord. By a combination of 16S rRNA gene clone library and ARDRA, sequences detected fell into 9 putative divisions, including Proteobacteria (Alpha, Beta, Gamma and Delta), Bacteroidetes, Actinobacteria, Verrucomicrobia, Planctomycetes and unidentified bacteria, in addition to chloroplasts of algae (or Cyanobacteria). Compared to the preponderance of clones representing Gammaproteobacteria (36.5%) and Alphaproteobacteria (29.4%) in the bottom water, Alphaproteobacteria (43.6%) and algae (27.7%) constituted two dominant fractions in the surface water, showing a difference from the Northern Bering Sea where the Actinobacteria dominated in the bacterioplankton community. Cloned sequences showed 82.1–100% similarity to those described sequences. Among them, there were 29.2 and 11.8% of sequences from the surface water and bottom water, respectively, had similarity values lower than 97% to reported sequences, suggesting that the freshwater input including the glacial meltwater provides a possibility to carry novel

Degree papers are in the "[Xiamen University Electronic Theses and Dissertations Database](#)". Full texts are available in the following ways:

1. If your library is a CALIS member libraries, please log on <http://etd.calis.edu.cn/> and submit requests online, or consult the interlibrary loan department in your library.
2. For users of non-CALIS member libraries, please mail to etd@xmu.edu.cn for delivery details.

厦门大学博硕士论文摘要库