

研究报告

渤海三湾表层水域细菌群落结构多样性及其环境因子分析

王彩霞^{1,2} 王毅波^{1,2} 刘鹏远^{1,2} 吴霖³ 孙延瑜^{1,2} 胡晓珂^{1*}

(1. 中国科学院烟台海岸带研究所 海岸带生物学与生物资源利用重点实验室 山东 烟台 264003)

(2. 中国科学院大学 北京 100049)

(3. 烟台大学 山东 烟台 264005)

摘要:【背景】近海生态系统的可持续发展是目前人们关注的重大问题之一,河口输出以及人类活动干扰对渤海近岸环境有着重要的影响。【目的】选取2015年夏季渤海湾、辽东湾、莱州湾3个断面12个站位表层水样品,探究渤海三湾细菌群落结构多样性。【方法】提取3个断面水环境样品DNA,利用Illumina HiSeq高通量测序技术对样品进行测序分析,比较3个断面的细菌群落结构多样性差异。【结果】根据多样性指数和稀释曲线结果发现,3个断面的微生物多样性有着明显的差别,多样性依次为莱州湾>渤海湾>辽东湾。分析3个断面中占优势地位的主要类群,渤海湾断面中变形杆菌门(Proteobacteria)所占比例为39.8%,拟杆菌门(Bacteroidetes)占25.7%,蓝细菌门(Cyanobacteria)占22.4%,放线菌门(Actinobacteria)占5.85%,浮霉菌门(Planctomycetes)占4.38%;辽东湾断面各类群所占比例依次为变形杆菌门(Proteobacteria)37.8%,拟杆菌门(Bacteroidetes)25.7%,蓝细菌门(Cyanobacteria)17.8%,放线菌门(Actinobacteria)10.4%,浮霉菌门(Planctomycetes)5.64%;莱州湾断面主要类群所占比例为(Proteobacteria)59.0%,拟杆菌门(Bacteroidetes)17.5%,蓝细菌门(Cyanobacteria)8.2%,放线菌门(Actinobacteria)7.88%。通过主成分分析和热图相关性分析发现环境因子对微生物群落组成和多样性分布有显著的影响,通过Mantel test统计分析,其中硝酸盐的作用尤为显著。【结论】渤海三湾微生物多样性非常丰富且存在较大的差异,莱州湾种群结构最复杂且物种最丰富,渤海湾和辽东湾次之,多样性分布与环境因子和空间分布有一定的相关性,该研究将为进一步保护海洋微生物多样性和生态开发提供一定的理论基础。

关键词: 渤海, 高通量测序, 微生物多样性, 细菌

Foundation items: Strategic Priority Research Program of Chinese Academy of Sciences (XDA11020403); National Basic Research Program of China (2015CB453300)

***Corresponding author:** Tel: 86-535-2109127; E-mail: xkhu@yic.ac.cn

Received: January 01, 2018; **Accepted:** March 15, 2018; **Published online** (www.cnki.net): May 17, 2018

基金项目: 中国科学院战略先导专项 A 类(XDA11020403); 国家重点基础研究发展规划(973 计划)(2015CB453300)

***通信作者:** Tel: 86-535-2109127; E-mail: xkhu@yic.ac.cn

收稿日期: 2018-01-01; **接受日期:** 2018-03-15; **网络首发日期**(www.cnki.net): 2018-05-17

Diversity of bacterial community structure and its driving factors in three bays of Bohai Sea

WANG Cai-Xia^{1,2} WANG Yi-Bo^{1,2} LIU Peng-Yuan^{1,2} WU Lin³ SUN Yan-Yu^{1,2}
HU Xiao-Ke^{1*}

(1. Key Laboratory of Coastal Biology and Bioresource Utilization, Yantai Institute of Coastal Zone Research, Chinese Academy of Sciences, Yantai, Shandong 264003, China)

(2. University of Chinese Academy of Sciences, Beijing 100049, China)

(3. Yantai University, Yantai, Shandong 264005, China)

Abstract: [Background] Sustainable development of coastal ecosystem has become one of the most important concerns for people nowadays. Riverine output and anthropogenic interrupt have important impacts on the coastal environment. [Objective] In this study, we collected 12 samples from three transects including Bohai Bay, Liaodong Bay and Laizhou Bay to explore the microbial community and diversity in summer of 2015. [Methods] DNA was extracted from water samples by using DNA extraction kit. Samples were analyzed by Illumina HiSeq sequencing technology. We compared the differences among these three transects according to the analysis results. [Results] The diversity index and rarefaction curves showed significant differences among these three transects. The order of diversity value was Laizhou Bay>Bohai Bay>Liaodong Bay. The distribution of the dominant community was as follows: the proportion of Proteobacteria, Bacteroidetes, Cyanobacteria, Actinobacteria and Planctomycetes in the Bohai Bay was 39.8%, 25.7%, 22.4%, 5.85% and 4.38%, respectively. The dominant community proportion in Liaodong bay was Proteobacteria (37.8%), Bacteroidetes (25.7%), Cyanobacteria (17.8%), Actinobacteria (10.4%) and Planctomycetes (5.64%). While in Laizhou Bay there were only four dominant communities as follows: Proteobacteria (59.0%), Bacteroidetes (17.5%), Cyanobacteria (8.2%), Actinobacteria (7.88%). By using the principal component analysis (PCA) and Heatmap correlation analysis, we found that environmental factors were key roles in controlling the microbial diversity in the Bohai Sea. Among them, the concentration of nitrate was particularly significant according to the Mantel test analysis. [Conclusion] The microbial diversity in the three bays of Bohai Sea was very rich and multifarious. The population structure and species in the Laizhou Bay is the most complex and abundant among these three bays, and then it is Bohai Bay and Liaodong Bay. There was a significant correlation among microbial diversity, environmental factors and the spatial distribution. Above all, this study will provide a theoretical basis for further protection and ecological development of Bohai Sea.

Keywords: Bohai Sea, High-throughput sequencing, Microbial diversity, Bacteria

大量研究已经阐明海洋微生物在海洋生态系统中占据着重要的地位^[1-2]。海洋微生物群落组成主要包括细菌、古菌、原生生物、真菌和病毒,它们直接或间接参与了海洋生物地球化学循环过程,主要包括碳、氮、磷、硫循环等。这些生物主要包括光能生产者和化能生产者,也包括异养的二级生产者,主要通过微生物环对溶解性有机质和营养物质进行代谢和利用^[3-4]。近年来关于海洋微生物群落结构动态变化的研究,很大一部分是基于时间尺度展开的,从昼夜变化到年际变化,不仅仅阐明了环境

因子与微生物群落之间的关系,还揭示了微生物群落之间的互作关系以及作为一个整体在生态系统中的作用^[5]。更重要的是,这些研究还表明微生物群落不仅仅是动态的,还是弹性的,这也意味着在典型的区域内,随着昼夜、季节以及年际变化,它们的动态变化是可以预测的^[6]。微生物在体现海洋生态系统功能中发挥着重要的作用^[3],我们可以通过微生物系统分类学和代谢组学的理论和方法来研究其在自然进化中的多样性表现^[7]。

研究海洋微生物群落结构多样性的分子生态

学方法主要有分子标记技术、变性梯度凝胶电泳技术(DGGE)和宏基因组学技术等^[8]。尽管在海洋生物多样性的研究中,微生物多样性的研究仍然是一个比较难的领域,但是估算海洋微生物多样性仍然是理解生物地理学、群落构建和生态过程必不可少的一部分。研究海洋微生物多样性不仅能帮助我们更好地了解海洋微生物的特征分布及其在海洋生态系统中发挥的功能,认识在海洋生物地球化学循环和生态系统中起作用的菌群^[9],更有助于开发利用和保护海洋微生物的多样性,维持海洋生态资源的可持续发展^[10-11]。鉴于微生物能够在多变的物理化学环境中生存,以及对环境的适应性和在维持生态系统平衡过程中所做的贡献,研究微生物群落结构多样性具有重要的意义。

近海生态系统是全球生态系统的重要组成部分,是受人类活动干扰较为严重的区域,因此,保护近海生态系统的栖息安全和生态健康、维持近海生态系统可持续发展具有重要的意义。近岸海域由于受到河口输出以及人类活动的干扰,环境因子和时空变化显著,是复杂动态的水环境系统^[12]。河口的输出导致近岸区域盐度梯度明显,pH、温度和营养盐发生了显著的变化,近岸海域微生物群落的生理机能也随之发生了明显的改变^[13-15]。其中最明显的变化就是海水菌群向淡水转移,尤其在英国泰晤士河和欧洲多瑙河河口区域,通常在淡水系统中占优势的种群主要有 α -变形菌纲(Alphaproteobacteria)、 β -变形菌纲(Betaproteobacteria)、拟杆菌门(Bacteroidetes)、疣微菌门(Verrucomicrobia)和放线菌门(Actinobacteria)^[16-17],由于受到河口输出以及人类活动的干扰,一些海水优势菌群例如 α -变形菌纲(Alphaproteobacteria),主要是远洋杆菌科(Pelagibacterales)、红杆菌科(Rhodobacteraceae)、 γ -变形菌纲(Gammaproteobacteria)、聚球藻属(*Synechococcus* sp.)、原绿球藻属(*Prochlorococcus* sp.)和拟杆菌门(Bacteroidetes)被发现存在于淡水中^[18-19]。

渤海位于北纬37.07°–37.41°和东经117.35°–121.1°之间,作为一个半封闭的海域,西边

主要由陆地环绕,东边由渤海海峡与黄海连接,最大水深约为86 m,平均水深约为25 m,主要包括辽东湾、莱州湾和渤海湾^[20]。作为近岸海域,随着经济的发展,渤海饱受人类活动和环境污染的影响,严重危及渤海微生物多样性和生态系统的可持续发展^[21]。因此,本研究通过高通量测序技术研究渤海三湾细菌群落结构多样性及其环境因子分析,以期为更好地保护渤海海域生态系统平衡发展和开发利用生物资源提供科学依据。

1 材料与方法

1.1 样品采集

水样采集于2015年8月17日到25日,位于渤海三湾包括渤海湾、辽东湾和莱州湾3个断面表层。采样点位置分别为渤海湾 S46 (38.501°N, 118.98°E)、S47 (38.669°N, 118.952°E)、S48 (38.831°N, 118.973°E)、S49 (38.983°N, 118.982°E);辽东湾 S50 (39.308°N, 119.707°E)、S51 (39.183°N, 120.071°E)、S53 (39.057°N, 120.608°E)、S54 (39.002°N, 120.806°E);莱州湾 S68 (37.758°N, 119.394°E)、S69 (37.749°N, 119.651°E)、S70 (37.749°N, 119.933°E)、S71 (37.748°N, 120.106°E)。全部12个站位的样品利用Niskin瓶子(体积为12 L)采集水样,取2 L表层水经过0.22 μ m聚碳酸酯膜(直径为47 mm)采用负压过滤的方法将微生物样品收集到滤膜上^[22-23]。水样过滤完成之后迅速将滤膜放于无菌的冻存管中置于液氮中保存,回到实验室之后转移到-80 °C环境保存待分析,样品收集完成一个月之内完成DNA样品的提取。

1.2 主要试剂和仪器

DNA提取试剂盒采用FastDNA[®] Spin Kit for Soil, MP Biomedicals公司。Illumina HiSeq 2500测序仪, Illumina公司;PCR仪, Bio-Rad公司;CTD (Conductivity temperature-depth)采水器, Sea-Bird公司。

1.3 理化参数的测定

渤海三湾3个断面表层水的温度和盐度由CTD

采水器记录获得。表层水中的溶解性有机质如硝酸盐、磷酸盐、铵盐和硅酸盐的浓度参照先前的研究由营养盐自动分析仪测定^[24]。

1.4 DNA 的提取和高通量测序

将采集的滤膜样品剪碎，按照 DNA 提取试剂盒的步骤说明进行 DNA 提取。利用 NanoDrop 核酸测定仪选取高浓度的 DNA 样品进行 16S rRNA 基因 V3-V4 区 PCR 扩增。PCR 反应条件：95 °C 10 min；95 °C 45 s，55 °C 1 min，72 °C 45 s，35 个循环；72 °C 10 min；4 °C 保温。细菌引物为 515F (5'-GTGC CAGCMGCCGCGGTAA-3')和 806R (5'-GGACTAC HVGGGTWTCTAAT-3')^[25]。扩增后得到的 PCR 产物利用 1%的琼脂糖凝胶电泳进行检测。然后将 PCR 产物送至诺禾致源生物信息科技有限公司，利用 Illumina HiSeq 2500 进行双端测序。

1.5 数据分析与处理

为保证后续数据的准确性，对高通量测序得到的数据进行质控分析得到去掉 Barcode 的 Clean 数据。利用 USEARCH 软件^[26]对序列进行拼接去重复，将相似度>97%的物种聚类为一个分类操作单元 (OTU)。通过 Greengenes 数据库对所得到的 OTU 进行分类比对，利用 Mothur 软件^[27]对序列进行抽平计算多样性指数 Sobs、Shannon、Simpson、Ace、

Chao1 指数和 Coverage。利用 QIIME 软件制成稀释曲线(图 1)，进行主成分分析(Principal component analysis, PCA)，绘制相关性热图(Heatmap)。本研究所得到的原始序列均已上传 SRA 数据库中，其中生成的序列号为 SRR6429180-SRR6429191。

2 结果与分析

2.1 水体理化性质

不同类型的水体理化参数如表 1 所示，由表 1 中数据可以看出莱州湾水体盐度明显偏低，营养盐浓度尤其是硝酸盐浓度显著高于渤海湾和辽东湾。

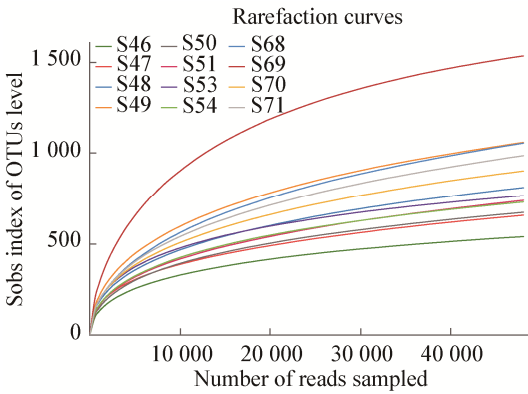


图 1 稀释曲线
Figure 1 Rarefaction curves of OTU numbers

表 1 渤海海域三湾环境因子分析
Table 1 Environmental factors of Bohai Sea

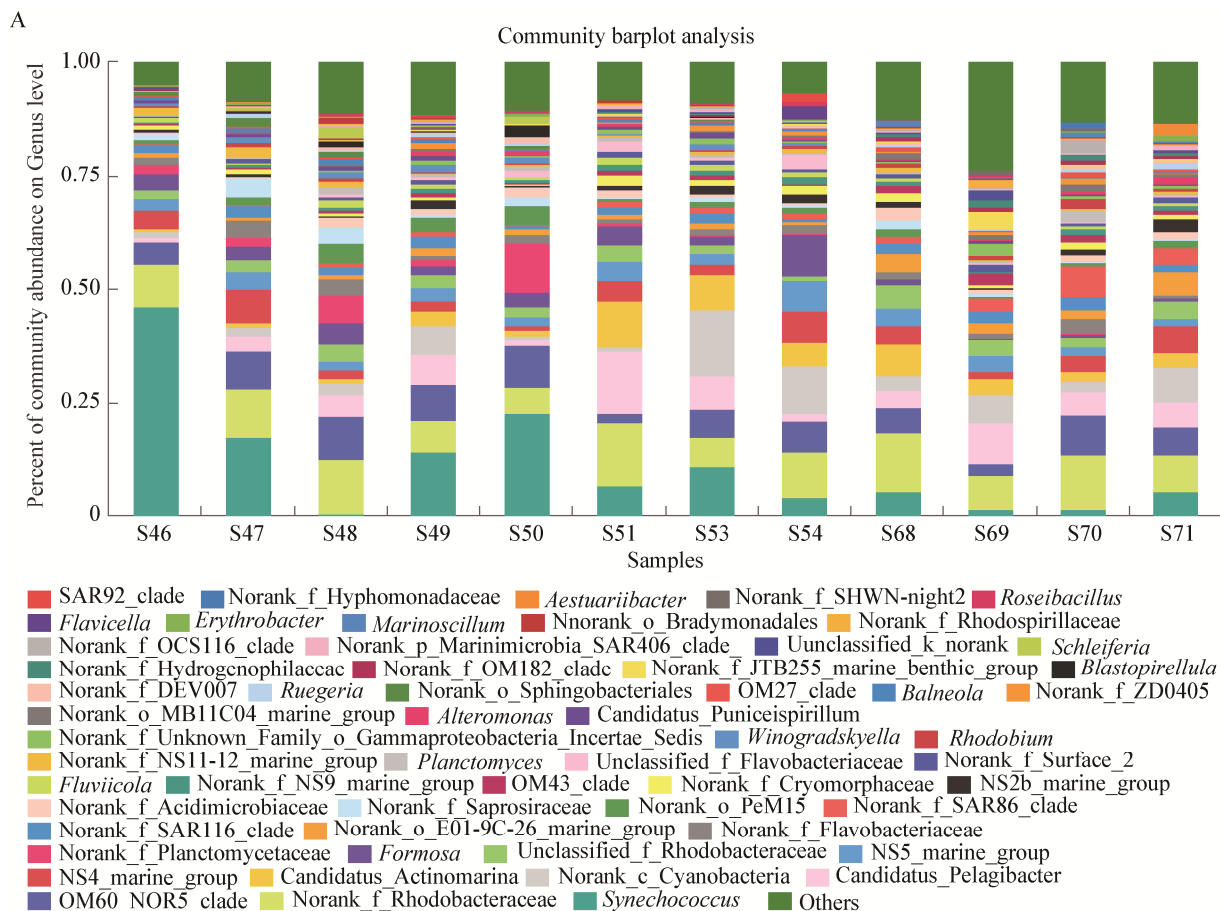
样品 Samples	温度 Temperature (°C)	盐度 Salinity (PSU)	溶解氧 DO (μmol/L)	磷酸盐 PO ₄ -P (μg/L)	硝酸盐 NO ₃ -N+NO ₂ -N (μg/L)	铵盐 NH ₄ -N (μg/L)	亚硝酸盐 NO ₂ -N (μg/L)	硅酸盐 SiO ₂ (mg/L)
S46	25.08	30.809	6.113	5.30	12.103	14.848	12.985	0.300
S47	25.43	30.965	6.733	6.35	37.833	21.819	9.803	0.250
S48	24.87	30.890	6.841	5.44	36.281	10.861	1.868	0.252
S49	24.15	30.870	5.703	11.45	76.344	41.306	4.744	0.272
S50	25.12	30.894	6.957	7.77	26.517	34.029	11.572	0.587
S51	24.83	30.899	5.212	15.40	55.759	76.613	8.433	0.845
S53	22.73	30.975	6.587	9.41	64.853	19.199	2.320	0.356
S54	21.03	31.319	7.709	9.02	14.333	26.836	9.433	0.206
S68	25.79	29.558	5.927	26.22	329.263	324.616	3.584	0.449
S69	26.41	29.819	6.019	10.02	192.664	170.298	11.439	0.506
S70	25.68	29.536	5.911	9.78	238.513	199.646	5.991	0.193
S71	26.19	29.659	6.164	11.97	153.585	71.590	4.574	0.501

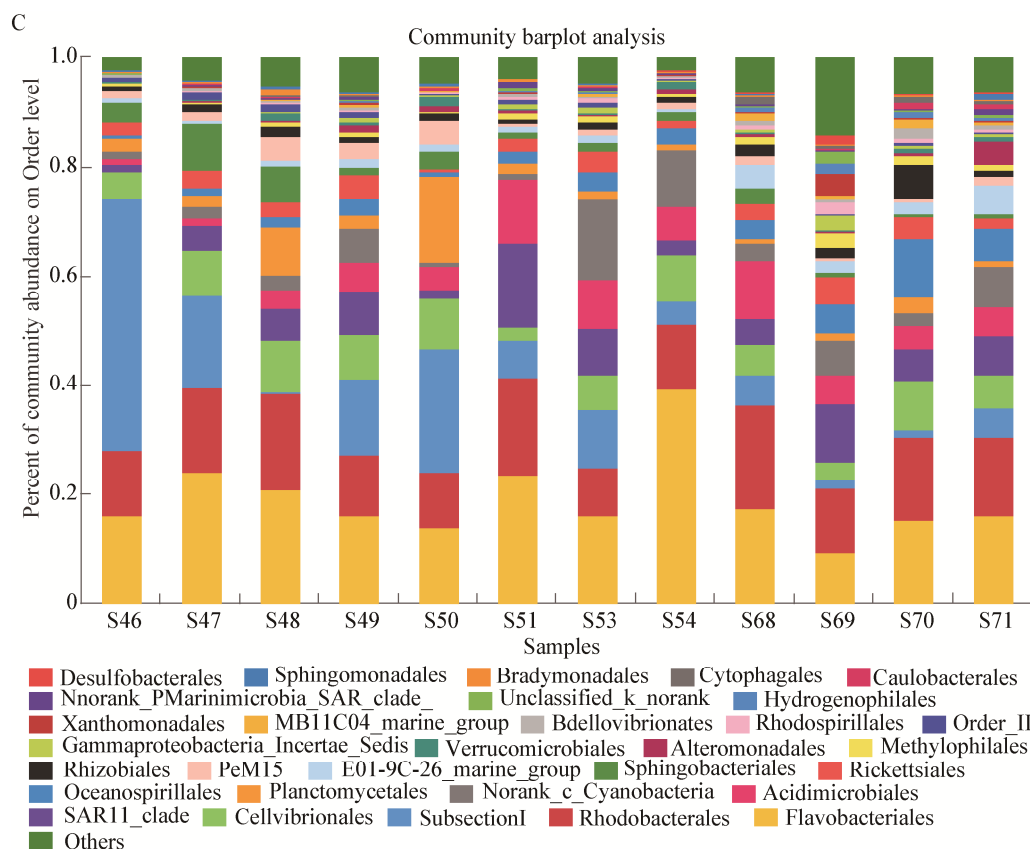
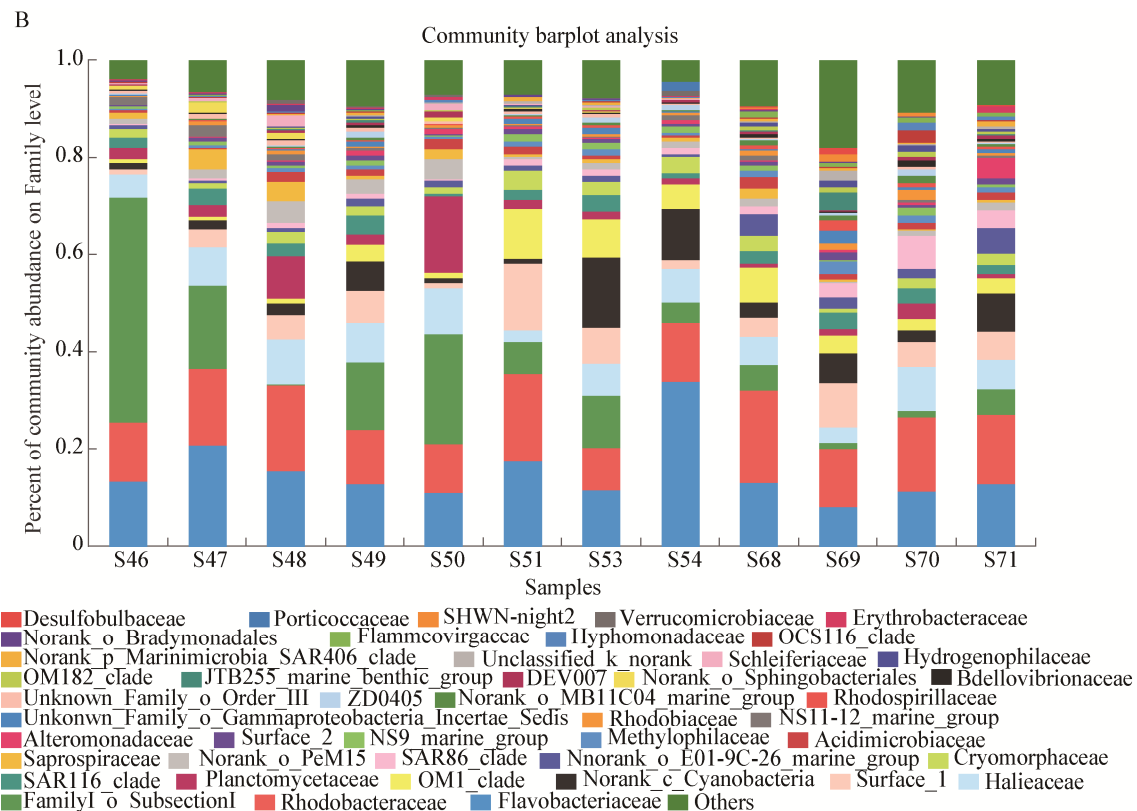
莱州湾断面靠近黄河口的站位 S68, 其磷酸盐($\text{PO}_4\text{-P}$)含量达到 26.22 $\mu\text{g/L}$, 总的硝酸盐($\text{NO}_3\text{-N}+\text{NO}_2\text{-N}$)含量达到 329.263 $\mu\text{g/L}$, 铵盐($\text{NH}_4\text{-N}$)含量为 324.616 $\mu\text{g/L}$, 明显高于其他站位其他断面的营养盐含量。纵观 3 个断面, 温度的变化差异不是很大, 莱州湾断面靠近黄河口位置的盐度略低于其他断面。

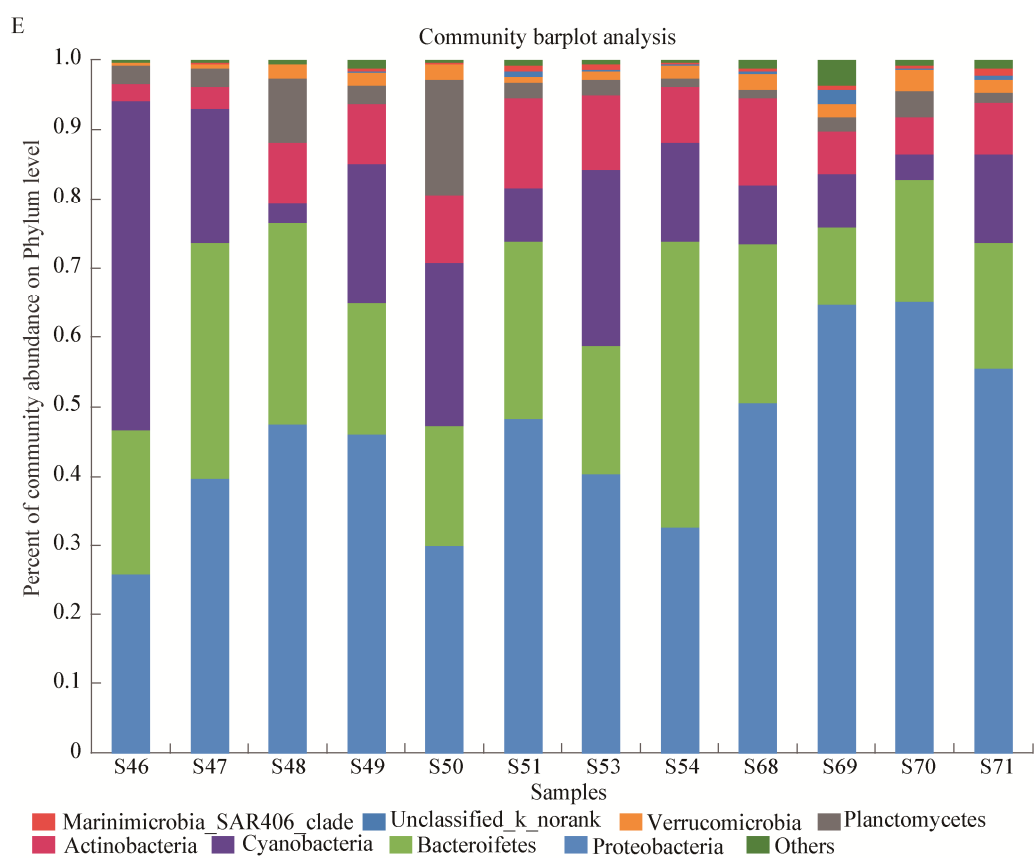
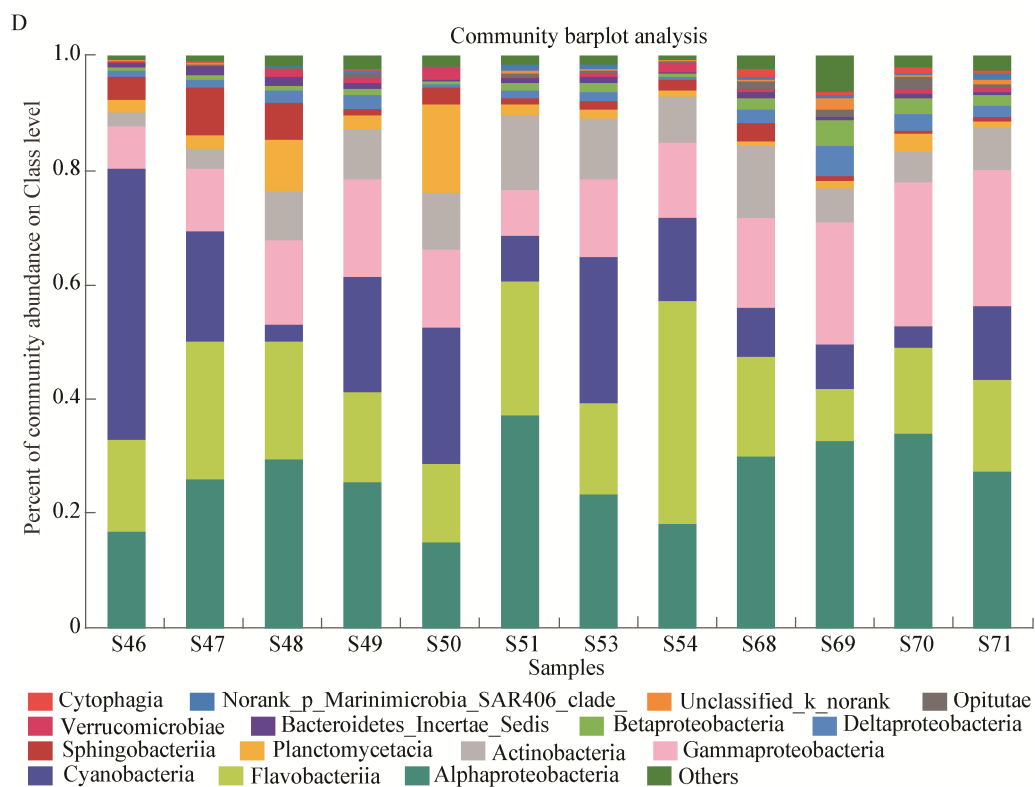
2.2 渤海三湾细菌群落组成分析

通过 Silva 数据库对所得数据进行比对, 根据分类注释结果对物种组成进行分类, 合并丰度<1%的数值, 分别从属(Genus)、科(Family)、目(Order)、纲(Class)、门(Phylum)水平以及相似性>97%的 OTU 水平上对物种进行分类统计(图 2)。由图 2A 发现在属水平上, 渤海湾断面的聚球藻属(*Synechococcus*)平均丰度相对较高, 莱州湾平均丰度相对较低, 尤其站位 S46 是与黄河口较接近的位置, 该属的丰度能达到 46.3%。在科水平上如图 2B 所示, 浮霉菌科(Planctomycetaceae)在渤海湾断面和辽东湾断面

都表现出较高的丰度, 其中在渤海湾断面 S48 站位其丰度为 8.9%, 在辽东湾断面的 S50 站位其丰度为 15.6%。在目水平上如图 2C 所示, 酸微菌目(Acidimicrobiales)在辽东湾的平均丰度最高, 在莱州湾的平均丰度次之, 在渤海湾的平均丰度最低, 其中在辽东湾断面 S51 站位其丰度最高为 11.8%。在纲水平上(图 2D)看物种组成可以发现, 蓝细菌(Cyanobacteria)在渤海湾和辽东湾断面的平均丰度均高于莱州湾断面, 其中在 S46 站位丰度最高, 可以达到 47.7%。从门水平上(图 2E)观测发现, 莱州湾浮霉菌门(Planctomycetes)所占的比例较小, 渤海湾和辽东湾断面浮霉菌门丰度相对较大, 其中 S50 站位丰度最高, 为 16.6%。而变形菌门(Proteobacteria)在莱州湾断面平均丰度最高, 其中 S69 站位丰度最高, 为 64.8%。从相似性>97%的 OTU 水平上分析(图 2F), OTU572 在渤海湾断面的丰度最高, 丰度最高站位为 S46, 达到 42.4%。







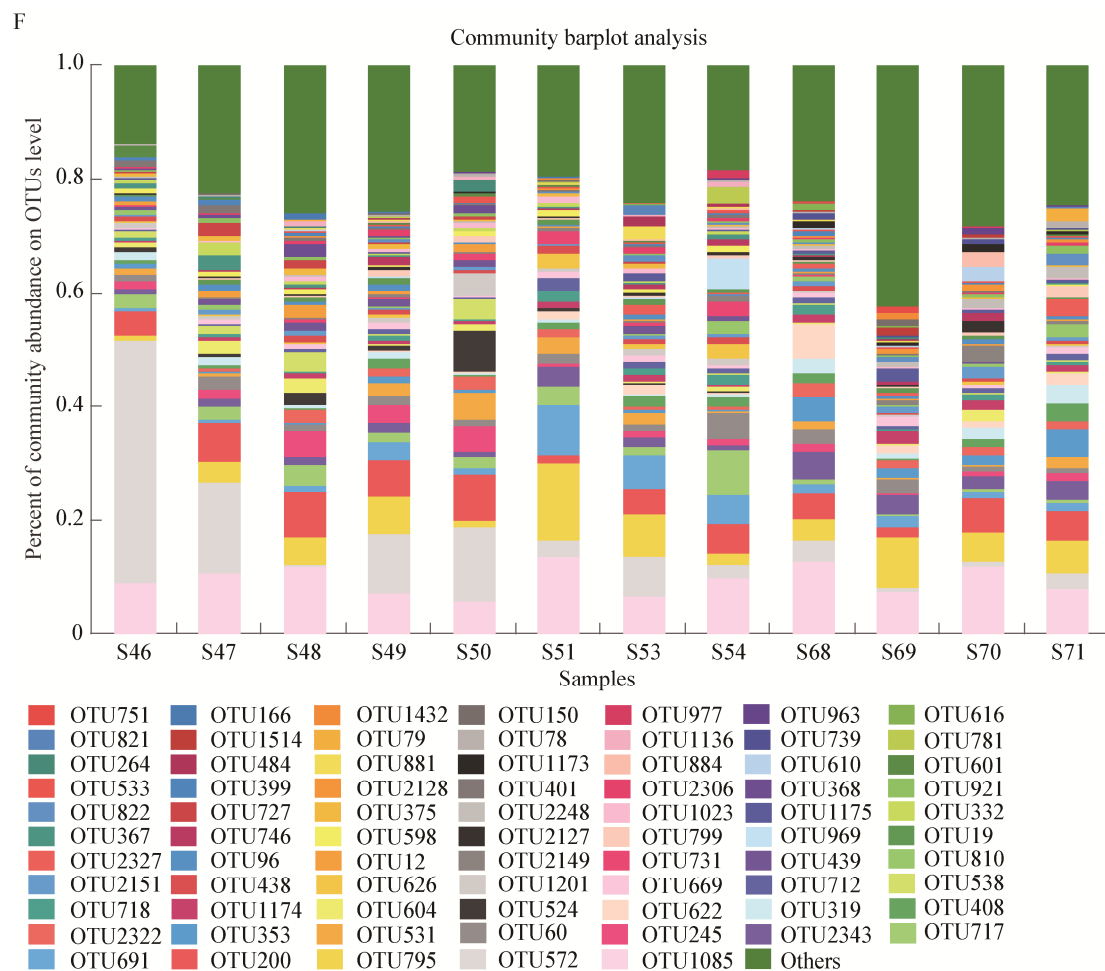


图2 物种组成分布图

Figure 2 Community bar plot analysis

注: 选取相对丰度>1%的物种进行物种丰度的统计. A: 属(Genus)水平上的群落组成; B: 科(Family)水平的物种群落组成; C: 目(Order)水平的群落组成; D: 纲(Class)水平的群落组成; E: 门(Phylum)水平的群落组成; F: 相似性>97%的 OTU 水平的群落组成.

Note: Species with relative abundance (>1%) were chosen for the statistics. A: Community composition of genus level; B: Community composition of family level; C: Community composition of order level; D: Community composition of class level; E: Community composition of phylum level; F: Community composition of OTU level.

从优势菌群组成分析可以看出, 渤海海域夏季主要优势菌群有变形菌门(Proteobacteria)、拟杆菌门(Bacteroidetes)、蓝细菌门(Cyanobacteria)、放线菌门(Actinobacteria)和浮霉菌门(Planctomycetes)。根据多级物种组成分析(图 3)可以看出这几类优势菌群在渤海湾、莱州湾和辽东湾的分布有明显的区别。其中, 在渤海湾断面物种组成分布主要为变形

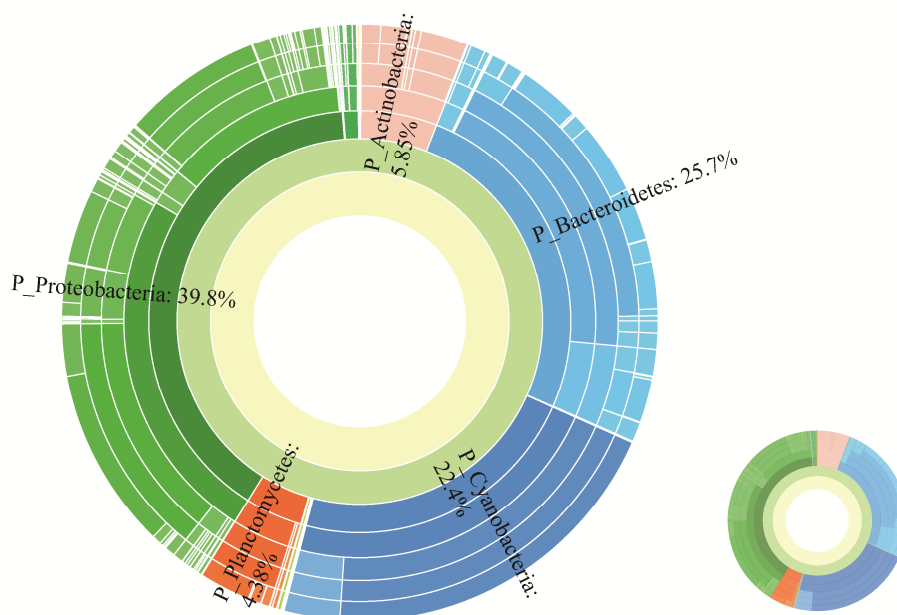
菌门 (Proteobacteria) 约占 39.8%, 拟杆菌门 (Bacteroidetes) 占 25.7%, 蓝细菌门(Cyanobacteria)占 22.4%, 放线菌门(Actinobacteria)占 5.85%, 浮霉菌门(Planctomycetes)占 4.38%。在辽东湾断面物种组成分布情况为变形菌门 (Proteobacteria) 约占 37.8%, 拟杆菌门(Bacteroidetes)占 25.7%, 蓝细菌门(Cyanobacteria)占 17.8%, 放线菌门(Actinobacteria)

占 10.4%，浮霉菌门(Planctomycetes)占 5.64%。而在莱州湾优势菌群的分布与前两者比较有较大的差异，莱州湾断面优势菌群所占比例为变形菌门(Proteobacteria)约占 59.0%，拟杆菌门(Bacteroidetes)

占 17.5%，蓝细菌门(Cyanobacteria)占 8.2%，放线菌门(Actinobacteria)占 7.88%。与渤海湾断面和辽东湾断面比较，莱州湾断面没有浮霉菌门，相应的变形菌门占主导地位，是主要的菌群。

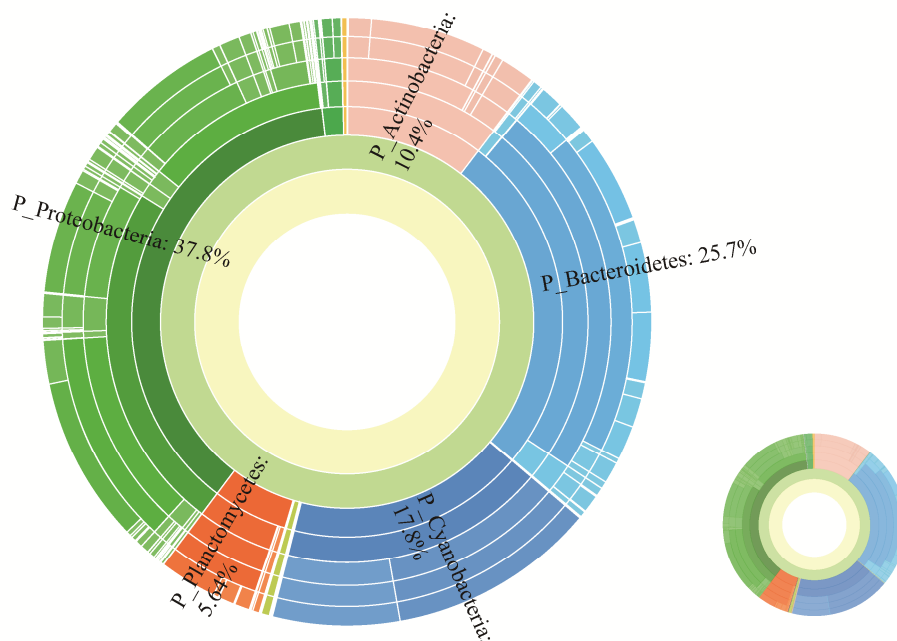
A

Community analysis sunburst plot: Bohai Bay



B

Community analysis sunburst plot: Liaodong Bay



C

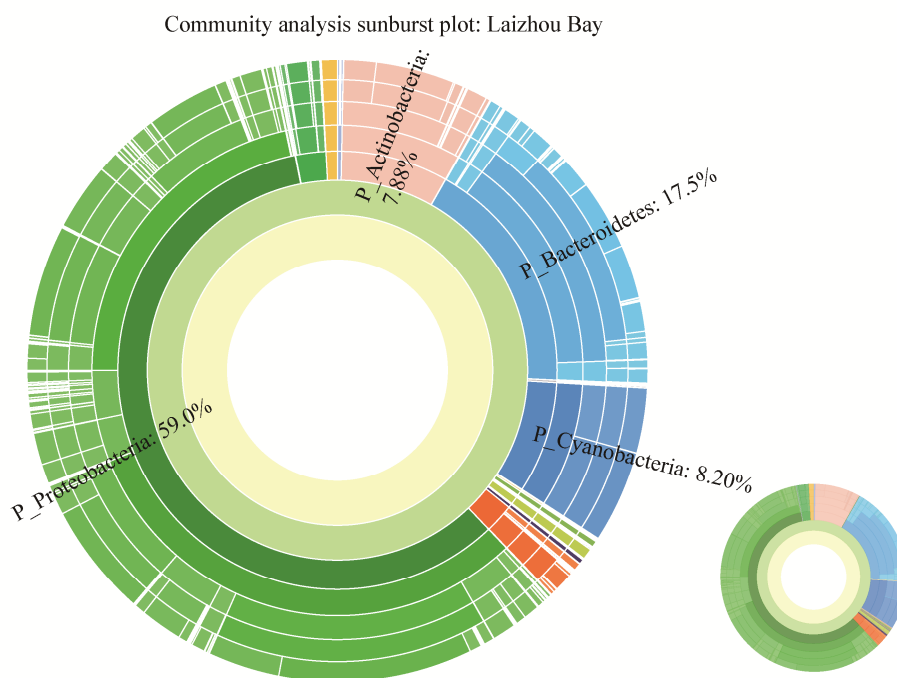


图3 多级物种群落组成分析图

Figure 3 Community analysis sunburst plot on Phylum level

注: A: 渤海湾断面; B: 辽东湾断面; C: 莱州湾断面.

Note: A: Bohai Bay; B: Liaodong Bay; C: Laizhou Bay.

2.3 渤海三湾微生物多样性分析

2.3.1 渤海三湾微生物 α -多样性分析

通过高通量测序数据对测序结果进行比对,并对采集样品进行 α -多样性分析,得出多样性指数统计表(表2)。根据表2可以看出所有样品的覆盖度均在99%以上,说明测序数据是有效可靠的,可以作为分析的依据。其中Sobs指数是指实际观测到的OTU数目,Shannon指数和Simpson指数主要用来衡量物种的多样性情况,Ace指数和Chao1指数主要用来衡量物种的丰富度,Coverage指数主要用来检测测序对物种的覆盖度。由表2可以看出,Sobs指数为莱州湾>渤海湾>辽东湾。根据Shannon指数和Simpson指数可以看出,莱州湾断面Shannon指数显著高于其他2个断面,Simpson指数显著低于其他2个断面,说

明莱州湾的多样性显著高于其他2个断面。根据Chao1指数和Ace指数结果发现,Chao1指数和Ace指数大小顺序为莱州湾>渤海湾>辽东湾,说明莱州湾的微生物群落丰富度是最高的,其次为渤海湾和辽东湾。以上结果表明渤海典型海域莱州湾、渤海湾和辽东湾水体中的物种丰度和多样性存在明显的差异。

2.3.2 渤海三湾微生物 β -多样性分析

根据Bray-curtis距离算法,对物种进行非度量多维尺度(Non-metric multidimensional scaling, NMDS)分析(图4),发现渤海湾、莱州湾和辽东湾3个断面的样品在维度NMDS1和维度NMDS2能够很好地被区分开,其中Stress值为0.095,很好地证明了数据的可靠性。

表 2 海水样品的微生物多样性指数分析

Table 2 Microbial diversity index of sea water samples in the Bohai Sea

Types	Samples	Sobs	Shannon	Simpson	Ace	Chao1	Coverage
渤海湾 Bohai Bay	S46	536	3.125	0.194	675.509	657.852	0.997
	S47	654	4.100	0.049	1 128.142	924.647	0.996
	S48	807	4.400	0.034	1 105.497	1 101.409	0.995
	S49	1 057	4.570	0.031	1 454.500	1 461.503	0.993
	Sum	3 054	16.196	0.308	4 363.648	4 145.411	3.980
辽东湾 Liaodong Bay	S50	670	4.017	0.044	1 064.782	972.165	0.995
	S51	736	3.989	0.053	1 222.283	1 068.905	0.995
	S53	762	4.514	0.026	953.306	951.150	0.996
	S54	727	4.248	0.033	974.955	972.310	0.995
	Sum	2 895	16.767	0.156	4 215.326	3 964.530	3.981
莱州湾 Laizhou Bay	S68	1 053	4.397	0.034	1 505.742	1 447.744	0.992
	S69	1 533	5.135	0.021	1 790.362	1 759.939	0.993
	S70	899	4.540	0.029	1 477.174	1 241.045	0.994
	S71	984	4.513	0.025	1 684.054	1 387.673	0.993
	Sum	4 469	18.585	0.108	6 457.332	5 836.401	3.972

根据门水平主成分分析(图 5), 发现莱州湾、渤海湾和辽东湾断面各样品之间存在着明显的差异, 它们分别与不同的环境因子之间存在着密切的联系, 其中盐度($P<0.01$)和硝酸盐($P<0.05$)的浓度对门水平上物种的分布和组成有显著的影响。而且, 主成分分析在 PC1 维度的解释度为 67.49%, 在 PC2 维度的解释度为 22.37%, 说明该分析有一定的可靠性, 能够很好地解释主要成分的结构和主要环境因子的作用。

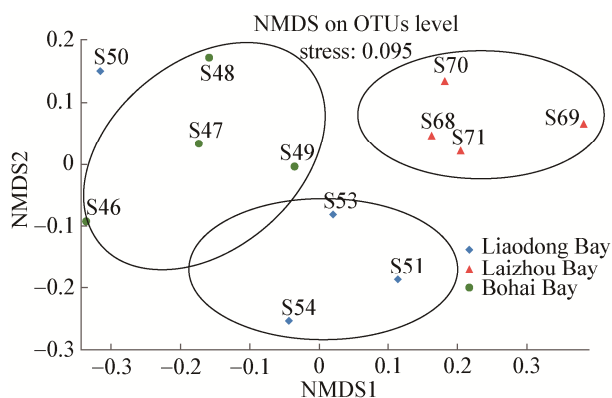


图 4 基于相似性>97%的 OTU 水平上非度量多维分析

Figure 4 NMDS plot on OTU level (similarity over 97%)

2.4 微生物类群和环境因子之间的关系

通过 Heatmap 相关性分析, 展现了在门分类水平上不同微生物类群对渤海水环境的适应性及水体微生物与水体环境因子在梯度上的分布格局。通过 Spearman 相关性计算, 对环境因子和物种层级利用求平均的方式进行聚类, 选取门水平上丰度为

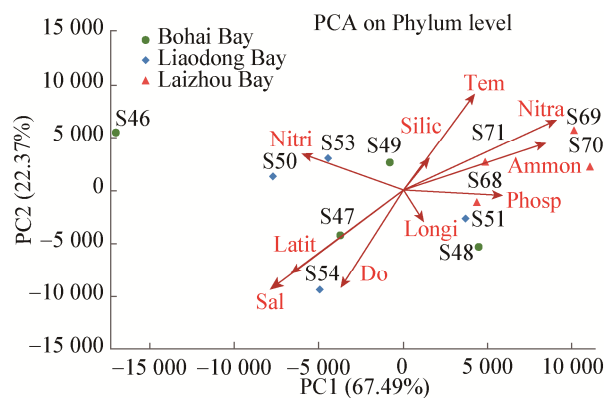


图 5 门水平上主成分分析

Figure 5 Principal component analysis (PCA) of phylum level

注: Tem: 温度; Nitra: 硝酸盐; Ammon: 铵盐; Silic: 硅酸盐; Phosp: 磷酸盐; Nitri: 亚硝酸盐; Longi: 经度; Latit: 纬度; Do: 溶解氧; Sal: 盐度。

Note: Tem: Temperature; Nitra: Nitrate; Ammon: Ammonium; Silic: Silicate; Phosp: Phosphate; Nitri: Nitrite; Longi: Longitude; Latit: Latitude; Do: Dissolved oxygen; Sal: Salinity.

前 30 的物种进行 Heatmap 相关性分析(图 6)。结果发现温度、磷酸盐、硝酸盐和铵盐与门水平上物种分布有明显的正相关关系($P<0.01$), 而溶解氧、纬度和盐度与门水平上物种组成有明显的负相关关系($P<0.05$)。按物种分布来看, Lgnavibacteriae、Aminicenantes、脱铁杆菌门(Deferribacteres)、粘胶球形菌门(Lentisphaerae)、变形菌门(Proteobacteria)、出芽单胞菌门(Gemmatimonadetes)、绿屈扰菌门(Chloroflexi)、酸杆菌门(Acidobacteria)、

Latescibacteria 和硝化螺旋菌门(Nitrospirae)分布较为密集, 距离较为相近, 并且与环境因子溶解氧、纬度、盐度、温度、磷酸盐、硝酸盐和铵盐有显著的相关性, 说明渤海三湾水体中这些微生物物种对环境因子的变化比较敏感。

通过群落 Weighted-unifrac 距离算法和环境因子 Bray-curtis 距离算法对环境因子与门水平物种之间的相关性进行 Mantel test 统计检验(表 3), 检验结果发现环境因子与门水平物种之间有很大的相关

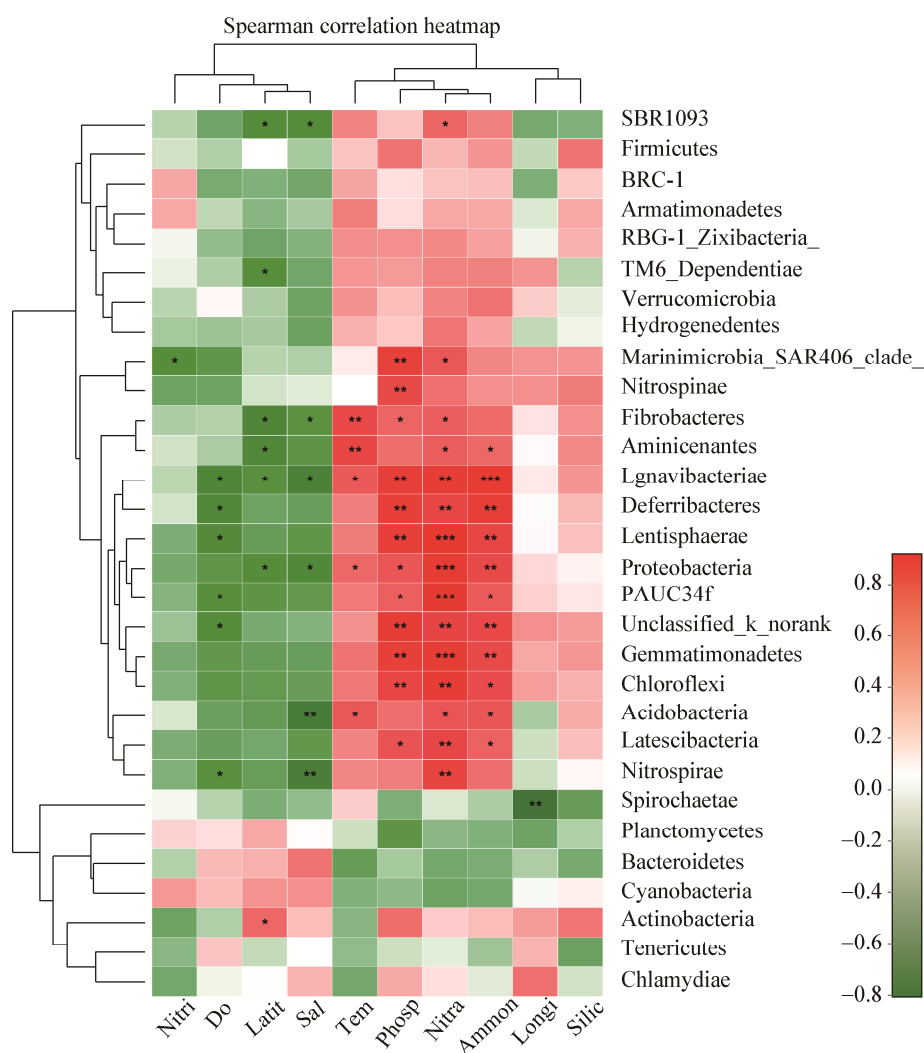


图 6 门水平上 Heatmap 相关性分析

Figure 6 Heatmap correlationship analysis on Phylum level

注: Tem: 温度; Nitra: 硝酸盐; Ammon: 铵盐; Silic: 硅酸盐; Phosp: 磷酸盐; Nitri: 亚硝酸盐; Longi: 经度; Latit: 纬度; Do: 溶解氧; Sal: 盐度. *: $P<0.05$; **: $P<0.01$; ***: $P<0.001$.

Note: Tem: Temperature; Nitra: Nitrate; Ammon: Ammonium; Silic: Silicate; Phosp: Phosphate; Nitri: Nitrite; Longi: Longitude; Latit: Latitude; Do: Dissolved oxygen; Sal: Salinity. *: $P<0.05$; **: $P<0.01$; ***: $P<0.001$.

表3 门水平上 Mantel test 检验结果

Table 3 Mantel test for environmental factors on Phylum level

Environmental factors	Mantel test (r statistics)	P-value	Number of permu	Tail type
铵盐 Ammonia	0.259 82	0.074	999	Two sided
溶解氧 Dissolved oxygen	0.115 83	0.546	999	Two sided
纬度 Latitude	0.215 15	0.077	999	Two sided
经度 Longitude	-0.038 54	0.804	999	Two sided
硝酸盐 Nitrate	0.488 40	0.001	999	Two sided
亚硝酸盐 Nitrite	-0.036 21	0.817	999	Two sided
磷酸盐 Phosphate	-0.011 96	0.970	999	Two sided
盐度 Salinity	0.221 84	0.149	999	Two sided
硅酸盐 Silicate	-0.025 84	0.876	999	Two sided
温度 Temperature	0.098 45	0.686	999	Two sided

性,尤其是硝酸盐对门水平物种的影响最为显著($P<0.01$),该检验结果验证了我们对微生物类群与环境因子之间相关性的分析结果,表明我们的分析具有一定的可靠性。

3 讨论

3.1 渤海三湾水体微生物群落结构特征

我们对渤海三湾水体微生物群落结构在属、科、目、纲、门、OTU水平进行分析,根据分布特征显示,微生物群落结构组成呈现出少数比较常见的物种在渤海3个断面中均出现相对较高的比例,为3个断面中共同的、所占比例相对较高的优势菌群。而一些相对丰度较低的微生物种群在各个断面中所占的比例差别较大,呈现出较大的差异,表明各断面间多样性的不同。通过研究属水平群落组成发现,在渤海三湾3个断面的群落组成中,聚球藻属(*Synechococcus*)为优势菌群,所占比例最大。研究表明,聚球藻属(*Synechococcus*)属于蓝细菌门,它们在营养充足、环境稳定的条件下容易大量增殖,而且聚球藻属(*Synechococcus*)的最适生长温度为25–35℃,而夏季渤海三湾的温度均在此范围之内,因此我们的结果与先前的研究结果一致^[28]。在科和目水平上观察微生物群落组成发现黄杆菌(*Flavobacterium*)占优势地位。由于夏季光照充足,条件适宜,黄杆菌科等异养细菌可以通过降解来源

于蓝细菌等藻类的有机质来获得自身生长的能量来源,因而表现出较高的丰度^[29]。而在纲水平上 α -变形菌纲(Alphaproteobacteria)属于优势菌群,在三湾断面上所占相对丰度最高。在门水平上变形菌门(Proteobacteria)所占相对丰度最高,是所有菌群中的优势菌群。已有关于北黄海和秦皇岛海域微生物群落结构的研究发现,水体中占优势地位的微生物群体主要有变形杆菌门(Proteobacteria)、拟杆菌门(Bacteroidetes)、蓝细菌门(Cyanobacteria)、放线菌门(Actinobacteria)和浮霉菌门(Planctomycetes)等,渤海海域和北黄海水体在一个层级水平上有一定的相似性^[30–31]。变形杆菌门(Proteobacteria)广泛存在于海洋环境中,渤海三湾断面门水平上优势菌群的分布与先前的研究有一定的相似性。渤海三湾微生物群落组成分布特点验证了生态学上群落组成分布的模式,即并非所有物种的分布模式都是均匀的,物种的分布无论是海洋环境还是热带雨林环境,都会以大量稀有物种和少量常见物种分布的模式呈现,而且这种分布模式会出现在各种生物类群中^[32–33]。

3.2 渤海三湾水体微生物多样性与环境因子关系

通过研究海洋微生物群落结构和所处的生境条件来揭示微生物群落动态变化和功能菌群多样

性是目前研究者们关心的热点问题^[34]。由于湾口所处的特殊地理位置以及多种因子之间交互作用导致湾口处微生物多样性极其复杂。渤海三湾处于特殊的地理位置,受到人类活动和河口输出的影响尤为严重^[35]。已有研究报道黄渤海有机质的分布情况由于受到陆源河口输出影响,近岸河口区域有机质的含量明显高于远岸区域^[36]。细菌群落结构与营养盐的浓度有极大的相关性,研究发现在舟山及其邻近海域,蓝细菌(Cyanobacteria)与硝酸盐的浓度有显著的相关性,而 *Parcubacteria* 的丰度会随着温度的变化有明显的改变,海洋微生物群落多样性会随着环境因子的变化做出响应^[37]。而根据我们的研究发现渤海三湾微生物多样性指数和丰富度指数大小依次为莱州湾>渤海湾>辽东湾,莱州湾微生物多样性明显高于渤海湾和辽东湾。经过相关性分析发现,门水平上相对丰度大于 30 的菌群中, *Lgnavibacteriae*、*Aminicenantes*、脱铁杆菌门(*Deferribacteres*)、粘胶球形菌门(*Lentisphaerae*)、变形菌门(*Proteobacteria*)、出芽单胞菌门(*Gemmatimonadetes*)、绿屈扰菌门(*Chloroflexi*)、酸杆菌门(*Acidobacteria*)、*Latescibacteria* 和硝化螺旋菌门(*Nitrospirae*)等类群与溶解氧、盐度和纬度呈现明显的负相关关系,与温度、磷酸盐、硝酸盐和铵盐有明显的正相关关系。通过理化参数分析发现,莱州湾由于受黄河口输出影响较大,其营养盐浓度明显偏高,这与莱州湾较高的微生物多样性和丰富度是相对应的。在本研究中我们发现变形菌门、拟杆菌门、蓝细菌门、放线菌门和浮霉菌门有相对较高的丰度分布,这些类群与石油烃的降解和外来无机化合物的降解有很大的关系^[30]。而拟杆菌门中的黄杆菌纲对海洋赤潮有着重要的预警作用,在海洋聚合物的微生物降解中发挥着重要的作用,对于海洋生态系统的健康发展具有非常重要的作用^[38-39]。而渤海海域由于处于特殊的位置,受到河口输出和人类活动干扰尤为严重,因此造成碳、氮、磷等营养物质的汇集,致使微生物多样性和丰富度也趋于复杂。

4 结论

通过高通量测序技术对渤海三湾断面微生物群落结构多样性进行分析发现:莱州湾、渤海湾和辽东湾 3 个断面之间的多样性指数差异显著,根据 Shannon 和 Simpson 指数表明,微生物多样性为莱州湾>渤海湾>辽东湾。根据 Chao1 指数和 Ace 指数表明微生物丰富度为莱州湾>渤海湾>辽东湾。而依据 β -多样性分析也发现,莱州湾、渤海湾和辽东湾 3 个组别之间有明显的差异。

综上所述,渤海三湾微生物群落主要以变形菌门(*Proteobacteria*)、拟杆菌门(*Bacteroidetes*)、蓝细菌门(*Cyanobacteria*)、放线菌门(*Actinobacteria*)和浮霉菌门(*Planctomycetes*)为主,微生物群落结构和物种组成有较高的多样性,在不同区域差异较大。渤海海域三湾微生物多样性受地理分布和环境因子共同影响。渤海三湾受河口输出和人类活动影响频繁,研究渤海海域微生物群落结构多样性和驱动因子有助于开发渤海海域特殊功能菌群,并为保护渤海生态环境可持续发展提供更好的理论基础。

REFERENCES

- [1] Fuhrman JA. Marine viruses and their biogeochemical and ecological effects[J]. *Nature*, 1999, 399(6736): 541-548
 - [2] Azam F, Malfatti F. Microbial structuring of marine ecosystems[J]. *Nature Reviews Microbiology*, 2007, 5(10): 782-791
 - [3] Falkowski PG, Fenchel T, Delong EF. The microbial engines that drive earth's biogeochemical cycles[J]. *Science*, 2008, 320(5879): 1034-1039
 - [4] Azam F, Fenchel T, Field JG, et al. The ecological role of water-column microbes in the sea[J]. *Marine Ecology Progress Series*, 1983, 10: 257-263
 - [5] Hewson I, Steele JA, Capone DG, et al. Temporal and spatial scales of variation in bacterioplankton assemblages of oligotrophic surface waters[J]. *Marine Ecology Progress Series*, 2006, 311: 67-77
 - [6] Lie AAY, Kim DY, Schnetzer A, et al. Small-scale temporal and spatial variations in protistan community composition at the San Pedro Ocean Time-series station off the coast of southern California[J]. *Aquatic Microbial Ecology*, 2013, 70(2): 93-110
 - [7] Pace NR. A molecular view of microbial diversity and the biosphere[J]. *Science*, 1997, 276(5313): 734-740
 - [8] Li Y, Zheng W, Zheng TL. Advances in research of marine microbial diversity and molecular ecology[J]. *Microbiology China*, 2013, 40(4): 655-668 (in Chinese)
- 李伟, 郑伟, 郑天凌. 海洋微生物多样性及其分子生态学研

- 究进展[J]. 微生物学通报, 2013, 40(4): 655-668
- [9] Martiny JBH, Bohannan BJM, Brown JH, et al. Microbial biogeography: putting microorganisms on the map[J]. *Nature Reviews Microbiology*, 2006, 4(2): 102-112
- [10] Zang HM, Fan JF, Wang B, et al. Research progress on marine microbial diversity[J]. *Marine Environmental Science*, 2006, 25(3): 96-100 (in Chinese)
臧红梅, 樊景凤, 王斌, 等. 海洋微生物多样性的研究进展[J]. *海洋环境科学*, 2006, 25(3): 96-100
- [11] He JY, Zhao RT, Chen YY, et al. Research techniques and advances on the marine microbial diversity[J]. *Chinese Bulletin of Life Sciences*, 2012, 24(6): 526-530 (in Chinese)
何建瑜, 赵荣涛, 陈永妍, 等. 海洋微生物多样性研究技术进展[J]. *生命科学*, 2012, 24(6): 526-530
- [12] Morris AW, Allen JJ, Howland RJM, et al. The estuary plume zone: source or sink for land-derived nutrient discharges?[J]. *Estuarine, Coastal and Shelf Science*, 1995, 40(4): 387-402
- [13] Lindh MV, Riemann L, Baltar F, et al. Consequences of increased temperature and acidification on bacterioplankton community composition during a mesocosm spring bloom in the Baltic Sea[J]. *Environmental Microbiology Reports*, 2013, 5(2): 252-262
- [14] Lozupone CA, Knight R. Global patterns in bacterial diversity[J]. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 2007, 104(27): 11436-11440
- [15] Fodelianakis S, Papageorgiou N, Pitta P, et al. The pattern of change in the abundances of specific bacterioplankton groups is consistent across different nutrient-enriched habitats in crete[J]. *Applied and Environmental Microbiology*, 2014, 80(13): 3784-3792
- [16] Read DS, Gweon HS, Bowes MJ, et al. Catchment-scale biogeography of riverine bacterioplankton[J]. *The ISME Journal*, 2015, 9(2): 516-526
- [17] Winter C, Hein T, Kavka G, et al. Longitudinal changes in the bacterial community composition of the Danube River: a whole-river approach[J]. *Applied and Environmental Microbiology*, 2007, 73(2): 421-431
- [18] Bouvier TC, del Giorgio PA. Compositional changes in free-living bacterial communities along a salinity gradient in two temperate estuaries[J]. *Limnology and Oceanography*, 2002, 47(2): 453-470
- [19] Crump BC, Peranteau C, Beckingham B, et al. Respiratory succession and community succession of bacterioplankton in seasonally anoxic estuarine waters[J]. *Applied and Environmental Microbiology*, 2007, 73(21): 6802-6810
- [20] Wang CX, Wang YB, Paterson JS, et al. Macroscale distribution of virioplankton and heterotrophic bacteria in the Bohai Sea[J]. *FEMS Microbiology Ecology*, 2016, 92(3): fiw017
- [21] Shen D, Jiao LL, Chang Y, et al. Ecosystem health assessment of Yellow Sea and Bohai coastal areas[J]. *Chinese Journal of Ecology*, 2015, 34(8): 2362-2372 (in Chinese)
申丹, 焦琳琳, 常禹, 等. 黄海和渤海沿海地区生态系统健康评价[J]. *生态学杂志*, 2015, 34(8): 2362-2372
- [22] Liu LM, Yang J, Yu Z, et al. The biogeography of abundant and rare bacterioplankton in the lakes and reservoirs of China[J]. *The ISME Journal*, 2015, 9(9): 2068-2077
- [23] Cram JA, Chow CET, Sachdeva R, et al. Seasonal and interannual variability of the marine bacterioplankton community throughout the water column over ten years[J]. *The ISME Journal*, 2015, 9(3): 563-580
- [24] Yu SL, Yao P, Liu JW, et al. Diversity, abundance, and niche differentiation of ammonia-oxidizing prokaryotes in mud deposits of the eastern China marginal seas[J]. *Frontiers in Microbiology*, 2016, 7: 137
- [25] Wang H, Wang B, Dong WW, et al. Co-acclimation of bacterial communities under stresses of hydrocarbons with different structures[J]. *Scientific Reports*, 2016, 6: 34588
- [26] Edgar RC. Search and clustering orders of magnitude faster than BLAST[J]. *Bioinformatics*, 2010, 26(19): 2460-2461
- [27] Kozich JJ, Westcott SL, Baxter NT, et al. Development of a dual-index sequencing strategy and curation pipeline for analyzing amplicon sequence data on the MiSeq Illumina sequencing platform[J]. *Applied and Environmental Microbiology*, 2013, 79(17): 5112-5120
- [28] González-García C, Forja J, González-Cabrera MC, et al. Annual variations of total and fractionated chlorophyll and phytoplankton groups in the Gulf of Cadiz[J]. *Science of the Total Environment*, 2018, 613-614: 1551-1565
- [29] Xue JZ, Xiao NY, Wang Q, et al. Seasonal variation of bacterial community diversity in Yangshan Port[J]. *Acta Ecologica Sinica*, 2016, 36(23): 7758-7767 (in Chinese)
薛俊增, 肖南燕, 王琼, 等. 洋山港海域细菌群落多样性的季节变化[J]. *生态学报*, 2016, 36(23): 7758-7767
- [30] He YD, Sen B, Zhou SY, et al. Distinct seasonal patterns of bacterioplankton abundance and dominance of phyla *α-Proteobacteria* and *Cyanobacteria* in Qinhuangdao coastal waters of the Bohai Sea[J]. *Frontiers in Microbiology*, 2017, 8: 1579
- [31] Fu XH, Liu GN, He JL, et al. Analysis of microbial community diversity in the Bohai Sea marine protected areas of the Shandong Province[J]. *Marine Sciences*, 2017, 41(1): 39-47 (in Chinese)
付新华, 刘国宁, 何健龙, 等. 山东省渤海海洋保护区典型海域表层海水微生物群落多样性分析[J]. *海洋科学*, 2017, 41(1): 39-47
- [32] Magurran AE. *Measuring Biological Diversity*[M]. Malden, MA: Blackwell Publication, 2004
- [33] McGill BJ, Etienne RS, Gray JS, et al. Species abundance distributions: moving beyond single prediction theories to integration within an ecological framework[J]. *Ecology Letters*, 2007, 10(10): 995-1015
- [34] Yutin N, Suzuki MT, Teeling H, et al. Assessing diversity and biogeography of aerobic anoxygenic phototrophic bacteria in surface waters of the Atlantic and Pacific Oceans using the global ocean sampling expedition metagenomes[J]. *Environmental Microbiology*, 2007, 9(6): 1464-1475
- [35] Yan WJ. Summary of human activities on global nutrient export from watersheds to estuaries and coastal water: biogeochemical cycles and modeling[J]. *Geographical Research*, 2006, 25(5): 825-835 (in Chinese)
晏维金. 人类活动影响下营养盐向河口/近海的输出和模型

- 研究[J]. 地理研究, 2006, 25(5): 825-835
- [36] Liu J, Yu ZG, Zang JY, et al. Distribution and budget of organic carbon in the Bohai and Yellow Seas[J]. *Advances in Earth Science*, 2015, 30(5): 564-578 (in Chinese)
- 刘军, 于志刚, 藏家业, 等. 黄渤海有机碳的分布特征及收支评估研究[J]. *地球科学进展*, 2015, 30(5): 564-578
- [37] Liu Q, Zhao BX, Li RW, et al. Bacterial community structure in different functional sea areas of Zhoushan archipelago[J]. *Acta Microbiologica Sinica*, 2018, 58(2): 247-263 (in Chinese)
- 刘强, 赵本宣, 李汝伟, 等. 舟山群岛不同功能区划海域细菌群落结构分析[J]. *微生物学报*, 2018, 58(2): 247-263
- [38] Teeling H, Fuchs BM, Becher D, et al. Substrate-controlled succession of marine bacterioplankton populations induced by a phytoplankton bloom[J]. *Science*, 2012, 336(6081): 608-611
- [39] Williams TJ, Wilkins D, Long E, et al. The role of planktonic *Flavobacteria* in processing algal organic matter in coastal East Antarctica revealed using metagenomics and metaproteomics[J]. *Environmental Microbiology*, 2013, 15(5): 1302-1317

(上接 p.1852)

征 稿 简 则

3.5 参考文献: 参考文献按文内引用的先后顺序排序编码, 未公开发表的资料请勿引用。本刊参考文献需要注明著者(文献作者不超过 3 人时全部列出, 多于 3 人时列出前 3 人, 后加“等”或“et al.”, 作者姓前、名后, 名字之间用逗号隔开)、文献名、刊名、年卷期及页码。国外期刊名必须写完整, 不用缩写, 不用斜体。参考文献数量不限。

参考文献格式举例:

- [1] Marcella C, Claudia E, Pier GR, et al. Oxidation of cystine to cysteic acid in proteins by peroyacids as monitored by immobilized pH gradients[J]. *Electrophoresis*, 1991, 12(5): 376-377
- [2] Wang BJ, Liu SJ. Perspectives on the cultivability of environmental microorganisms[J]. *Microbiology China*, 2013, 40(1): 6-17 (in Chinese)
- 王保军, 刘双江. 环境微生物培养新技术的研究进展[J]. *微生物学通报*, 2013, 40(1): 6-17
- [3] Shen T, Wang JY. *Biochemistry*[M]. Beijing: Higher Education Press, 1990: 87 (in Chinese)
- 沈同, 王镜岩. *生物化学*[M]. 北京: 高等教育出版社, 1990: 87
- [4] Liu X. Diversity and temporal-spatial variability of sediment bacterial communities in Jiaozhou Bay[D]. Qingdao: Doctoral Dissertation of Institute of Oceanology, Chinese Academy of Sciences, 2010 (in Chinese)
- 刘欣. 胶州湾沉积物细菌多样性及菌群时空分布规律[D]. 青岛: 中国科学院海洋研究所博士学位论文, 2010

4 特别说明

4.1 关于测序类论文: 凡涉及测定 DNA、RNA 或蛋白质序列的论文, 请先通过国际基因库 EMBL (欧洲)或 GenBank (美国)或 DDBJ (日本), 申请得到国际基因库登录号 (Accession No.)后再投来。

4.2 关于版权: (1) 本刊只接受未公开发表的文章, 请勿一稿两投。(2) 凡在本刊通过审稿、同意刊出的文章, 所有形式的(即各种文字、各种介质的)版权均属本刊编辑部所有。作者如有异议, 敬请事先声明。(3) 对录用的稿件编辑部有权进行文字加工, 但如涉及内容的大量改动, 将请作者过目同意。(4) 文责自负。作者必须保证论文的真实性, 因抄袭剽窃、弄虚作假等行为引发的一切后果, 由作者自负。

4.3 审稿程序及提前发表: (1) 来稿刊登与否由编委会最后审定。对不录用的稿件, 一般在收稿 2 个月之内通过 E-mail 说明原因, 作者登录我刊系统也可查看。稿件经过初审、终审通过后, 作者根据编辑部返回的退修意见进行修改补充, 然后以投稿时的用户名和密码登录我刊系统上传修改稿, 编辑部复审通过后将发出稿件录用通知单, 稿件按照投稿先后排队发表。(2) 本刊对投稿的个人和单位一视同仁。坚持文稿质量为唯一标准, 对稿件采取择优先登的原则。

5 发表费及稿费

论文一经录用, 将在发表前根据版面收取一定的发表费并酌付稿酬、赠送样刊。

6 联系方式

地址: 北京市朝阳区北辰西路 1 号院 3 号中国科学院微生物研究所《微生物学通报》编辑部(100101)

Tel: 010-64807511; E-mail: tongbao@im.ac.cn; 网址: <http://journals.im.ac.cn/wwxtbcn>