# DOI: 10.16562/j.cnki.0256-1492.2018083101

# 真光层海水过饱和甲烷的来源及机制探讨

张亭亭<sup>1,2</sup>,梁前勇<sup>1,2</sup>,赵静<sup>1</sup>,肖曦<sup>1,2</sup>,董一飞<sup>1,2</sup>,郭斌斌<sup>1,2</sup>,钟超<sup>1,2</sup>,吴学敏<sup>1,2</sup>,杨林<sup>1,2</sup> 1.中国地质调查局广州海洋地质调查局,自然资源部海底矿产资源重点实验室,广州 510075 2.中国地质调查局天然气水合物工程技术中心,广州 510075

摘要:真光层海水中普遍存在甲烷过饱和现象,尤其是天然气水合物区真光层的甲烷明显异常。由于临近海气界面,真光层过 饱和甲烷与大气甲烷排放及全球温室效应密切相关。目前,对真光层海水的过饱和甲烷来源仍没有统一的认识。综合前人研 究成果梳理了真光层海水过饱和甲烷的来源,归纳了真光层海水过饱和甲烷现象形成的影响因素,进一步探讨了原位微生物 可能参与的甲烷代谢机制。真光层过饱和甲烷可能来源于沉积物、临近河流或原位微生物,且受区域、季节、营养盐等多种因 素的影响。由于受氧气影响,真光层海水甲烷产生的代谢机制有其特殊性,目前推测微生物可能依旧利用常规的产甲烷途 径,它们存在于海水微厌氧环境中,或自身形成抵抗氧气影响的能力;此外,微生物也可能选择对氧不敏感的新的产甲烷途 径。因此,针对天然气水合物区真光层甲烷过饱和现象,开展甲烷的来源和代谢机制的研究,以期为天然气水合物试采与开 发的环境评价提供理论支撑,并为探究海水甲烷对大气及全球气候的影响提供理论依据。

关键词:真光层海水;过饱和甲烷;甲烷来源;产甲烷古菌

中图分类号: P731 文献标识码: A

#### Discussion on the sources and mechanism of supersaturated methane in euphotic seawater

ZHANG Tingting<sup>1,2</sup>, LIANG Qianyong<sup>1,2</sup>, ZHAO Jing<sup>1</sup>, XIAO Xi<sup>1,2</sup>, DONG Yifei<sup>1,2</sup>, GUO Binbin<sup>1,2</sup>,

ZHONG Chao<sup>1,2</sup>, WU Xuemin<sup>1,2</sup>, YANG Lin<sup>1,2</sup>

1. Key Laboratory of Marine Mineral Resources, Guangzhou Marine Geological Survey, Guangzhou 510075, China

2. Gas Hydrate Engineering Technology Center, China Geological Survey, Guangzhou 510075, China

Abstract: Methane supersaturation occurs widely in the euphotic zone of oceans, especially in the areas with natural gas hydrate. It is closely related to atmospheric methane emission and global greenhouse effect due to the proximity of the sea-air interface. Up to date, it remains controversy concerning the source of supersaturated methane in euphotic seawater. This paper focuses on synthesizing the previous research results in order to sort out the sources of supersaturated methane, summarizing the influencing factors of supersaturated methane formation, and further exploring the mechanism of methane metabolism that in-situ microbes may participate in. The sources of supersaturated methane in euphotic zone may be transported from sediments, near-rivers or generated by in-situ microbes, and affected by various factors such as region, season, nutrient, and biological activities. Due to the influence of oxygen, the particularity of methanogenic mechanism is showed in euphotic seawater. Currently, it is speculated that conventional methanogenic pathways may be still performed by microorganisms, which exist in the micro-anaerobic environment of seawater, or generate the ability of resistance to oxygen; in addition, microorganisms may also choose new methanogenic pathways that are not sensitive to oxygen. Therefore, for the methane supersaturation phenomenon in euphotic seawater in natural gas hydrate area, the study of the sources and metabolic mechanisms of methane was carried out. It was hoped to provide theoretical support for the environmental assessment of gas hydrate test mining and development, and provide a theoretical basis for exploring the impact of seawater methane on the atmosphere and global climate.

Key words: euphotic zone; supersaturated methane; methane sources; methanogenic archaea

资助项目:南海北部天然气水合物重点区环境调查项目(DD20190218);国家自然科学基金青年基金"海马冷泉甲烷微渗漏范围、幅度及其与水合物稳定带的相互关系"(41806074);国家自然科学基金重点项目"南海北部冷泉和天然气水合物发育区海底浅表层沉积物碳循环数值模拟"(41730528);自然资源部海底矿产资源重点实验室开放基金"海马冷泉区甲烷气体泄露的立体监测体系分析"(KLMMR-2017-A-10);自然资源部海底矿产资源重点实验室开放基金"采薇平顶海山-洋流相互作用及其对沉积动力的潜在影响"(KLMMR-2017-A-02);广州市科技计划项目 2018 年广东省科技创新战略专项资金任务"南海天然气水合物气源成因:来自热成因烃类微生物降解过程的指示"(201909010002)

作者简介:张亭亭(1990—),女,助理工程师,主要从事海洋微生物生态学研究,E-mail;Yulanlin126@126.com

通讯作者:梁前勇(1983—), 男, 高级工程师, 主要从事天然气水合物环境影响研究, E-mail: tomlqy@163.com

收稿日期:2018-08-31; 改回日期:2019-03-21. 蔡秋蓉编辑

甲烷是大气重要的温室气体,其温室效应是 CO2的28倍,可直接或间接地影响全球气候,对全 球变暖贡献约占20%<sup>[1]</sup>。海洋是一个极其庞大的甲 烷库,据估计海洋每年产生的甲烷量约占全球甲烷 产生总量的 30%[2-3], 对大气甲烷的贡献可达 2%~ 4%<sup>[4]</sup>。目前普遍认为甲烷主要由厌氧微生物产生, 因此,对海洋甲烷循环的研究主要集中于厌氧沉积 物中<sup>[3]</sup>。此外,真光层海水中也普遍存在高浓度甲 烷现象,如黑海<sup>[5]</sup>,波罗的海<sup>[6]</sup>、北极水域<sup>[7]</sup>等(表1), 并且部分海域的大洋区、陆架斜坡区和海湾区的真 光层甲烷浓度都依次处于不同程度的过饱和状态<sup>[8]</sup>。 海洋天然气水合物区真光层也存在甲烷异常现象, 例如对南海北部陆坡天然气水合物区海水甲烷分 布连续5年的调查发现,部分季节真光层海水甲烷 浓度可高达 20~30 nm·L<sup>-1[9]</sup>。由于真光层海水甲烷 非常接近海气界面,甲烷氧化和扩散过程并不明 显,可直接扩散到大气中[10-11],因此,真光层海水过 饱和甲烷可能是引起大气甲烷含量变化的直接因 素,是导致全球气候变暖的重要推手。

真光层是浮游植物进行有效光合作用的水层, 其深度主要取决于海域的纬度、季节和海水的混浊 度,在混浊的近岸海域,深度仅有数米;在透明度较 大的热带海区,深度可达200m以上。真光层相对 于大气中的氧气是饱和或者稍微过饱和,并不利于 厌氧微生物生成甲烷,这种尚未解释的海水甲烷过 饱和现象被称为"海洋甲烷相悖论"[12-13]。很多研究 者对真光层海水过饱和甲烷的来源机制进行了大 量的研究,相比于厌氧沉积物,真光层海水甲烷的 来源更为复杂,可能受水动力、化学生物等多种因 素共同影响,并可能衍生出新的产甲烷代谢类型与 机制。本文综合前人研究成果对真光层海水过饱 和甲烷产生的来源进行梳理,并对远洋海域原位微 生物可能参与的甲烷代谢机制进行探讨,希望为天 然气水合物试采与开发时的基础环境评价提供借 鉴,为了解海水甲烷对大气甲烷通量和全球变化的 贡献提供理论依据。

1 真光层海水过饱和甲烷的来源

# 1.1 海底沉积物甲烷泄漏并运移到海水真光层

海底含有丰富的甲烷库,其以溶解态、气态或 固态(天然气水合物)形式存在。此外,海底每年还 产生 85~300 Tg 甲烷,大于 90% 的甲烷在排放到水 圈之前都被微生物介导的甲烷厌氧氧化过程所消 耗<sup>[3,14]</sup>,所以一般海底甲烷泄漏量较小。然而,海底 天然气水合物受到扰动或冷泉等特殊生态系统仍 会释放出大量的甲烷,例如,调查发现天然气水合 物钻探后,有大量气泡从废井冒出,并形成甲烷气 体羽流<sup>[15]</sup>。在冷泉系统中,由于甲烷大量高速运 移,其氧化效率较低,大量甲烷以溶解态或气态形 式从沉积物中溢出,其中,溶解甲烷流出量范围可达 1~1200 mmol·m<sup>-2</sup>·d<sup>-1</sup>,在部分高流速冷泉环境中, 每年每千米的甲烷流出量可达数千吨碳;气体甲烷 还可能在冷泉上方形成气体羽流,部分羽流每年可 以释放 10~100 t碳<sup>[16]</sup>。

从沉积物溢出水圈的甲烷是否能够到达真光 层受区域性海水深度影响极大<sup>[17-18]</sup>。在较浅的水域 中,甲烷氧化屏障较小,大部分甲烷从沉积物运输 到水体表层<sup>[19-21]</sup>,例如,在北极洋西伯利亚东部水深 50m的大陆架区域,底层甲烷向上运移直接导致大 面积表层海水的甲烷过饱和<sup>[22]</sup>;然而,通过模拟研 究发现,在水深2000m的海底,即使有1000个泥 火山同时喷发甲烷(甲烷量为179Tg·d<sup>-1</sup>),表层海水 甲烷含量变化仍非常小<sup>[23]</sup>。由此推测,在较深的水 域中,大部分甲烷被氧化或被密度跃层阻挡难以到 达真光层。因此,真光层海水过饱和甲烷可能来源 于海底沉积物(包括冷泉)的向上运移(图1),但此 过程受区域海水深度、微生物氧化和密度跃层的影 啊较大<sup>[23-25]</sup>。

# 1.2 富甲烷河流输入导致海水真光层甲烷富集

在近岸海域,甲烷主要产生于河流富含有机质的厌氧沉积物中,随着河流冲淡水向海洋的入侵,由于贫甲烷海水的稀释、海气界面甲烷扩散作用、盐度/硫酸盐的升高导致甲烷的产生升高/氧化降低等因素影响<sup>[26]</sup>,真光层甲烷浓度从沿岸到外海呈现逐渐降低的舌状分布<sup>[27-28]</sup>,例如从珠江口到南海北部,珠江口高浓度甲烷的影响可延伸到 70 km之外<sup>[26]</sup>。由此推测,海水真光层过饱和甲烷可能来源于河流的输入,但此来源可能仅仅局限于离海岸较近的区域(图 1)。

# 1.3 真光层海水原位生物作用导致甲烷的产生

对海洋和深湖宽阔的水域研究发现,真光层水体过饱和的甲烷不能单独由海底或邻近河流供给<sup>[33-35]</sup>,随着与海岸的距离越来越远,甲烷浓度可能由外海的原位生物主导(图1)<sup>[26]</sup>。

1.3.1 产甲烷古菌介导甲烷产生

产甲烷古菌是甲烷代谢微生物的主要类群,也

Table 1     Examples of methane supersaturation in euphotic zone of the ocean			
位置	海域甲烷分布	真光层过饱和甲烷浓度	参考文献
东、黄海	春季表层海水中溶解甲烷浓度自沿岸向外海里呈逐渐 降低趋势,在长江口外甲烷浓度呈明显的舌状分布	黄海表层甲烷春季为3.43±0.23 nM;东海表层甲烷 春季为3.24±0.59 nM,夏季为12.8±14.0 nM	[27]
南海北部	从珠江口到外海表层海水甲烷浓度逐渐降低	表层甲烷浓度为2.4~5.9 nM, 过饱和度达134%~297%	[26]
易北河口及相邻的 北海	甲烷分布受河口富甲烷输入和外海贫甲烷稀释的 共同影响	海岸附近的甲烷平均浓度为30±13 nM、外海浓度为 14±6 nM	[28]
南海北部陆坡天然气水 合物区	不同季节,表层海水甲烷浓度变化较大	部分季节上层100m甲烷浓度过饱和,高达20~30nM	[ <mark>9</mark> ]
亚热带北太平洋	表层海水甲烷浓度与季节无明显关系	表层海水(<300 m)甲烷浓度2~3 nM, 甲烷通量达到1.6 μmol·m <sup>-2</sup> ·d <sup>-1</sup>	[29]
北极洋大陆架西伯利亚 东部海域	超过50%水域的表层海水甲烷过饱和	表层海水浓度范围是0~200 nM	[22]
波罗的海中部哥特兰盆 地	东部水域甲烷偏高,受极地水输入的影响	东部水域表层海水甲烷浓度与大气甲烷平衡(~3 nM), 而浅层海水(20~40 m)浓度达15~77 nM	[30]
极地陆架区域斯图尔峡湾	表层海水和次表层海水的甲烷互不影响	水体甲烷浓度范围是5~55 nM	[31]
智利中部大陆架	甲烷浓度可能受风力驱动的沿海上升流影响	表层海水(0~30 m)甲烷饱和度为125%~550% (O <sub>2</sub> 饱和度>100%)	[32]
弗拉姆海峡西部区域	寡营养的北部极地水输入,甲烷浓度偏高	水体浅表层(<20m)表层甲烷浓度范围是6~9nM	[7]
黑海	研究区域位于冷泉区,甲烷浓度随深度逐渐升高	近表层甲烷浓度约为5 nM	[5]
波罗的海	表层海水盐度偏低,从底层到表层溶解甲烷浓度 呈梯度下降	表层甲烷浓度约为4 nM	[ <mark>6</mark> ]





图 1 真光层海水过饱和甲烷可能的来源

Fig.1 The possible sources of oversaturated methane in euphotic zone of the ocean

是目前研究最清楚的产甲烷微生物之一。它们是 一组严格的厌氧微生物,几乎都存在于所有类型的 厌氧环境中<sup>[36-39]</sup>。那么产甲烷古菌如何在真光层海 水中介导甲烷的产生?碳稳定同位素分析表明,它 们可能存在于真光层海水的缺氧微环境中<sup>[40-41]</sup>,如 悬浮物<sup>[42]</sup>或下沉碎屑颗粒内部<sup>[43-44]</sup>、鱼等浮游动物 的消化道或粪粒中<sup>[45-49]</sup>。最近, Schmale 等<sup>[30]</sup>研究发 现,波罗的海含氧层的甲烷富集与中型浮游生物内 产甲烷古菌有关。然而,在培养过程中获得的甲烷 产出率太低,仍无法解释有氧层甲烷形成的原因。

另一方面,产甲烷古菌也可存在于多种有氧环 境中,且具有代谢活性<sup>[49-53]</sup>(表 2)。例如,通过 16S rRNA 基因序列的多元分析发现产甲烷古菌类群 Methanocellales, Methanomicrobiales 和 Methanosarcinales 可存活在有氧环境中<sup>[54]</sup>。综合多个研究发 现,产甲烷古菌的 3 种代谢类型(氢营养型、甲基营 养型和乙酸营养型<sup>[55]</sup>)都可能参与有氧水体中甲烷 的产生<sup>[49,52,56-57]</sup>(表 2),产甲烷古菌主要附着在藻类 上与其共生,藻类为产甲烷古菌提供低氧环境和产 甲烷底物<sup>[52]</sup>。例如,藻类可产生甲基型产物(如甲 胺和二甲基硫化物),蓝藻还可以通过夜间固氮活 动产生氢气<sup>[58]</sup>,这都是产甲烷古菌参与甲烷生成时 的重要底物。因此,真光层海水中的产甲烷古菌能 够进行产甲烷代谢,它们可能存在于微厌氧环境 中,也可能需要与藻类共同作用。

产甲烷古菌类型 产甲烷古菌类群 参考文献 Methanomicrobiales (目) Methanogenium (科) [49, 54] 氢营养型 Methanobacteriales (目) Methanobacterium (属), Methanobrevibacter (属) [49, 59] Methanocellales (目) Methanocella (属) [50-51, 54] *Methanosaeta/Methanothrix*(种) [52, 54] Methanosarcinales (目) 乙酸营养型 *Methanosarcina* (属) [50-51, 54] Methanosarcinales (目) Methanosarcinaceae (科) [54, 56] 甲基营养型 Methanosarcinales (目) *Methanomicrococcus blatticola*(种) [<mark>60</mark>]

表 2 存活于有氧环境下产甲烷古菌类群 Table 2 The surviving methanogenic archaeal communities in oxic environments

# 1.3.2 细菌介导甲烷的产生

随着研究发现,产甲烷古菌并不是唯一的产甲 烷生物,例如陆地植被、真菌和哺乳动物也可能在 没有产甲烷古菌且有氧条件下产生甲烷[6] 66], 这打 破了甲烷产生仅能由古菌介导的传统观念。在有 氧水体中,细菌利用其高度的变异性,极有可能突 破环境的限制产生甲烷,并衍生出新的产甲烷方 式。例如,细菌可能以二甲基巯基丙酸内盐(DMSP) 等甲基化合物为前体参与真光层海水甲烷产生。 DMSP 是海洋浅表层丰富的甲基化底物,由海洋浮 游植物产生,是异养细菌的主要碳源67。在部分甲 烷过饱和海域, DMSP 与甲烷含量存在明显的耦合 关系,由此推测,由藻类提供的DMSP可能再次被 细菌利用并产生甲烷<sup>[31,68]</sup>。通过培养实验对比研究 发现,加入底物 DMSP 的培养瓶中甲烷的含量明显 增高,并且在此过程中细菌的丰度也大幅增加,且 几乎检测不到古菌存在<sup>[69]</sup>,这验证了细菌以 DMSP 为底物介导甲烷产生的可能性。此外, DMSP 的降 解可形成 DMS(二甲基硫)<sup>[70-71]</sup>, DMS 的厌氧代谢可 产生甲烷<sup>[72-73]</sup>,实验验证发现表层海水 DMS 也能增 加甲烷产量<sup>[32]</sup>。对热带寡营养西太平洋研究发现, DMSO(二甲基亚砜)与甲烷也存在正相关关系, DMSO 也可能是甲烷产生的底物<sup>[68]</sup>。

磷酸酯(MPn)等有机磷酸化合物也可作为另一 类甲烷产生前体。海洋浮游细菌以 MPn 作为磷源, 而甲烷作为 MPn 分解的副产物<sup>[74]</sup>。且此代谢过程 及其普遍,存在于许多微生物中[75],例如,培养实验 发现,海洋 α-变形菌门亚类群 SAR11 和假单胞菌属 等都能够利用 MPn 产生甲烷<sup>[76-77]</sup>。海洋奇古菌 Nitrosopumilus maritimus 具有 MPn 生物合成的途径<sup>[78]</sup>, 且此古菌在海洋中的含量较为丰度<sup>[79-80]</sup>, 这为 MPn 的物质来源提供了保障。然而,自然条件下,并未 在表层海水的颗粒物中检测到 MPn 的存在<sup>[81-82]</sup>,这 表明奇古菌在产生的 MPn 并不丰富<sup>[79,83]</sup>,或者 MPn 不能大量积累。并且,测量发现 MPn 产甲烷速率过 低,无法解释所观察到的甲烷过饱和现象[84]。随 后, Repeta 等<sup>[85]</sup>研究表明除了 MPn, 降解磷酸酯 (Phn)也能导致甲烷的形成。虽然已知许多生物体 可产生 Phn<sup>[86]</sup>, 但是并非 Phn 降解都能产生甲烷<sup>[87]</sup>, Phn 的降解对真光层海水甲烷的贡献量仍然值得进 一步探索。

# 1.3.3 藻类参与甲烷的产生

早有研究者提及甲烷原位产生可能与海洋藻 类有关<sup>[8-89]</sup>,随后研究也表明,甲烷浓度与初级生产 力、叶绿素 a 有显著相关性<sup>[31,41,90]</sup>。藻类可能与细 菌、产甲烷古菌协同作用参与真光层海水甲烷产 生,由藻类产生 DMSP、H<sub>2</sub>等底物,而细菌、产甲烷 古菌利用这些底物介导甲烷产生<sup>[7,31,52,69]</sup>。此外,藻 类也可能自身直接参与甲烷代谢,例如,蓝藻能够 利用 MPn 获取磷,并释放副产物甲烷<sup>[87]</sup>;在无产甲 烷古菌的环境中,藻类能以碳酸氢盐和硫代甲基化 合物作为碳前体直接产生甲烷<sup>[90]</sup>。因此,藻类可能 与细菌、产甲烷古菌协同作用间接产甲烷,也可能 直接产甲烷。

#### 1.4 真光层海水非生物作用导致甲烷产生

在无生物作用下,光或氧化剂(如铁矿物质)可 降解蛋白质、丙酮或抗坏血酸,产生并释放甲烷<sup>[91-93]</sup>, 有机硫化物也可在高氧条件下被铁(II/III)转化为甲 烷<sup>[92]</sup>。因此推测,非生物作用可能也会引起真光层 海水甲烷的产生。通过培养表层海水进一步证明 发现,排除微生物影响后,DMS等有机化合物可以 通过光化学途径产生甲烷<sup>[94]</sup>,这表明在真光层海水 中可能存在非生物引起的甲烷产生过程。然而,自 然海水环境中的DMS含量远远低于实验中添加的 DMS浓度,在没有甲基自由基前体的情况下,甲烷 的光生成作用几乎检测不到,在现今的海洋中甲烷 的光化学形成微乎其微<sup>[93]</sup>。因此,真光层海水中, 非生物作用可能导致甲烷的产生,但其影响极小。

# 1.5 真光层海水过饱和甲烷现象形成的影响因素

真光层海水过饱和甲烷现象产生受甲烷形成 因素和消耗因素共同作用。首先,真光层过饱和甲 烷形成受区域性变化影响,在离海岸较近、深度较 浅的海域,真光层海水甲烷可能来源于沉积物、冷 泉或邻近河流,它们通过垂直或水平运移到达真光 层;而对于远洋海域,甲烷可能受原位生物影响。 此外,季节性变化是导致甲烷过饱和另一个重要因 素,很多研究表明夏季更易出现有氧水体甲烷过饱 和现象[30-31,95]。营养盐变化对甲烷过饱和也有重要 影响,营养盐贫乏可能刺激甲烷产生,例如,西弗拉 姆海峡由于具有寡营养的极地水域输入,藻类大量 勃发,从而导致甲烷产生并富集<sup>[7]</sup>;Karl 等<sup>[74]</sup>认为磷 酸盐缺乏的水域,细菌可利用 MPn 产生甲烷;而 Damm 等<sup>[69]</sup> 认为寡硝酸富磷酸的水域有利于提高 细菌竞争磷酸盐的能力,并促进甲烷产生。然而, Florez-Leiva 等<sup>[32]</sup> 研究富营养的沿海上升流发现,表 层海水即使富含硝酸和磷酸,也可产生甲烷。因 此,真光层过饱和甲烷现象的形成受区域、季节、 营养盐等多种因素控制。

甲烷氧化是平衡海水甲烷过饱和状态的重要

途径,也是一种调节甲烷从海水到大气通量的机制<sup>[96]</sup>。研究表明,当海水甲烷浓度达到一定阈值时,甲烷 开始消耗<sup>[31]</sup>,甲烷氧化速率与甲烷和氧气浓度正相 关<sup>[97]</sup>。然而,甲烷的总氧化率仍较低,仅占甲烷总初 级产量的1.5%<sup>[96]</sup>,Tang等<sup>[57]</sup>与Murase和Sugimoto<sup>[98]</sup> 认为可能是光照作用抑制了甲烷氧化;同时, Grossart等<sup>[52]</sup>通过分子标记方法发现甲烷氧化菌仅 存在于温跃层以下的水体中,真光层甲烷氧化菌的 缺失可能进一步降低了甲烷氧化效率。此外,甲烷 扩散也是消耗真光层甲烷重要途径,但是其效率也 非常低<sup>[29]</sup>。因此推测,甲烷氧化和扩散对真光层海 水甲烷影响较小,只需要向真光层提供少量的甲 烷,就可以维持真光层甲烷过饱和状态。

# 2 真光层海水原位微生物介导甲烷产 生的代谢途径

综上, 真光层海水过饱和甲烷可能来源于海底 沉积物或河流, 而对远洋海域, 甲烷可能主要由原 位微生物介导产生。那么, 微生物如何在有氧真光 层海水中产生甲烷?一种可能性是: 主要由产甲烷 古菌介导, 它们依旧利用传统的产甲烷途径, 存在 于动物肠道、颗粒物等微厌氧环境中, 或者自身产 生抵抗氧气影响的能力<sup>[30,51-52]</sup>; 另一种可能性是, 主要 由细菌介导, 它们避开常规途径所述的氧敏感酶的 生物化学途径, 转而使用新的产甲烷途径(图 2)<sup>[7,10,95]</sup>。

在传统产甲烷途径中,碳载前体分子充当电子 受体,并转化为最终产物甲烷,此过程主要在产甲 烷古菌细胞内完成。产甲烷古菌通过产甲烷代谢 获取能量,其代谢类型可分为3种:CO2还原途径、 甲基裂解途径和乙酸发酵途径<sup>[99]</sup>。在CO<sub>2</sub>还原途 径中, CO2首先被还原为甲酰基(-CHO), 并转移到 C1载体甲烷呋喃(MFR)上形成 CHO-MFR。甲酰 基又转移到第二个 C1 载体四氢甲基喋呤(H<sub>4</sub>MPT), 并依次被还原为次甲基(=CH)、亚甲基(=CH)和甲 基(-CH<sub>3</sub>),甲基再次被转移到第三个 C1 载体巯基 辅酶 M(HS-CoM),产甲烷的最后一步是产生最末 端产物甲烷。在甲基裂解途径中,甲基底物可包含 甲醇(CH<sub>3</sub>OH)、甲氨(CH<sub>3</sub>NH<sub>2</sub>)、甲基硫((CH<sub>3</sub>)<sub>2</sub>S) 等,甲基底物中的甲基由甲基转移复合体激活并转 运到 HS-CoM, 形成 CH<sub>3</sub>-S-CoM, 最后转化为甲烷。 在乙酸发酵途径中,乙酸可通过两种途径形成乙酰 辅酶 A(CH<sub>3</sub>COSCoA), 之后乙酸上的羧基被氧化 成 CO<sub>2</sub>, 乙酸中的甲基依次被转移到 C1 载体四氢 甲基喋呤(H<sub>4</sub>MPT)和巯基辅酶 M(HS-CoM), 最后

还原形成 CH<sub>4</sub><sup>[100-101]</sup>。所有的产甲烷古菌产甲烷代 谢途径的最后一步都需要甲基辅酶 M 还原酶(Mcr) 参与,此酶由 3 个亚基(α<sub>2</sub>β<sub>2</sub>γ<sub>2</sub>)和辅酶 F<sub>430</sub> 组成<sup>[102]</sup>。 此外, Mcr 也是甲烷厌氧氧化的关键功能酶<sup>[103]</sup>, 编 码 Mcr α 亚基的功能基因(mcrA)是研究产甲烷古 菌多样性的重要标志物<sup>[104]</sup>。由于 Mcr 对有氧环境 中的 O2 衍生物或活性氧(ROS)及其敏感<sup>[105]</sup>,因此, 由此酶催化还原反应必须在严格厌氧条件下进 行。然而,研究表明部分产甲烷古菌已演化出特定 的功能来抵制氧气的影响。例如,沙漠土壤中的 Methanosarcina 和 Methanocella 即使在含氧条件下 也可以转录 mcrA 基因,同时转录氧解毒过氧化氢 酶基因来抵抗氧气影响[51]。因此,真光层海水的产 甲烷古菌使用传统产甲烷途径代谢的同时,也可能 转录抗氧基因,从而为产甲烷古菌在真光层合成甲 烷提供前提条件。

细菌能够参与甲烷产生,但仍缺少传统产甲烷 途径中的关键功能酶(即辅酶 M 甲基转移酶和甲基 辅酶 M 还原酶)<sup>[95]</sup>,因此推测,细菌可能利用新的替 代途径产生甲烷。目前,研究较为普遍是 C-S 键裂 解途径和 C-P 键裂解途径,这两个过程分别需要对 C-S 键和 C-P 键进行裂解<sup>[7,74]</sup>。在 C-S 键裂解途径 中,DMSP首先去甲基形成甲基巯基丙酸盐,并转 移到 C1 载体巯基辅酶 A(HS-CoA)上, 依次转化为 甲基巯基丙酸辅酶 A 和甲硫基丙烯酰辅酶 A, 之后 转化为甲硫醇,并进入甲基裂解涂径最终产生甲烷<sup>10</sup>。 然而,最后一步的甲基还原过程仍需要对氧敏感的 Mcr 酶参与, 对此, Damm 等<sup>[7]</sup> 通过理论模型研究发 现,细菌可通过代谢活动维持细胞内的厌氧环境, 但此结果仍缺乏验证的实验证据。在 C-P 键裂解 途径中, 微生物首先分解 MPn, 并依次转化为 α-D-核糖-1-MPn-5-三磷酸和 α-D-核糖-1-MPn-5-磷酸, 最 终转化为甲烷<sup>110]</sup>。C-P键裂解酶对氧气并不敏感, 且此酶的 Phn 的操纵子广泛存在于整个细菌结构 域中[75],因此,此代谢过程及其普遍,可由多种细菌 介导。此外,由于传统产甲烷途径中的大部分基因 都可在细菌中发现,仅仅缺少部分关键酶, Tang 等<sup>[10]</sup> 和 Bižić-Ionescu 等<sup>[95]</sup> 推测存在另一种新的产甲烷途 径,此途径可能包括一个去甲基化途径,一个已知 或新的C1-载体(如四氢叶酸或四氢甲烷),一个甲 基转移酶,一个甲基辅酶 M 类似物(如巯基丙酸)和 一个甲基还原酶,这个过程最有可能直接作用于



图 2 真光层海水甲烷产生可能存在的代谢途径(据文献 [95,10,106] 修改)

虚线蓝框表示传统产甲烷途径,包括 CO<sub>2</sub> 还原途径、甲基裂解途径和乙酸发酵途径;虚线红框表示替代的新产甲烷途径,包括 C-S 键裂解途径,C-P 键裂解途径,以及以 R-CH<sub>3</sub> 为底物的假设途径(红色虚线箭头)。每种代谢途径的底物用红色字体标出。

Fig.2 Possible methanogenesis metabolic pathways in ocean's euphotic zone (modified from references [95,10,106])

The dash blue box indicates the classical methanogenic pathways mediated by methanogenic archaea, including the CO<sub>2</sub> reduction pathway, the methylation pathway and the acetate fermentation pathway; the dash red box indicates bacterial-mediated alternative new pathways, including cleavage pathway of the C-P bond and hypothetical pathway with R-CH<sub>3</sub> as a substrate (dash red arrows). The substrates for each metabolic pathway are indicated in red.

C1载体,但此产甲烷途径是否存在仍需要大量实验 证据验证。

# 3 结论与展望

真光层海水中普遍存在甲烷过饱和现象,由于 接近大气,真光层海水甲烷可能是引起大气甲烷含 量变化的直接因素,开展真光层甲烷的来源研究对 评估甲烷及气候的影响具有重要意义。综合研究 结果表明,真光层海水过饱和甲烷可能存在以下来 源:①在离海岸较近、深度较浅的海域,真光层海水 过饱和甲烷可能来源于沉积物、冷泉或邻近河流: ②对于远洋海域,甲烷可能产生于原位生物。产甲 烷古菌和细菌可能是真光层甲烷产生的执行者,它 们利用藻类提供的 H<sub>2</sub>、甲基化合物等为底物参与 甲烷代谢;藻类可能是真光层海水甲烷产生的参与 者,除了能为产甲烷古菌、细菌提供底物,自身也可 能直接产生甲烷;③非生物作用也会产生甲烷,但 其贡献可能极低。此外,真光层海水过饱和甲烷的 形成受区域、季节及营养盐变化的影响,同时受甲 烷氧化和扩散作用调节。远洋海域真光层过饱和 甲烷可能由原位微生物主导,由于常规产甲烷过程 需要严格的厌氧条件,因而真光层海水甲烷产生的 代谢机制有其特殊性,目前推测甲烷产生①可能由 产甲烷古菌介导,它们利用常规的产甲烷途径,存 在于海水微厌氧环境,或自身形成抵抗氧气影响的 能力;②也可能由细菌介导,它们避开传统的对氧 敏感途径,转而使用替代的 C-S 键裂解途径或 C-P 键裂解途径产生甲烷。

即使真光层原位微生物能够介导甲烷产生,但 这些微生物的代谢过程以及对真光层海水甲烷的 贡献程度有待确定:①在产甲烷古菌介导的途径 中,由于海水古菌的丰度非常低,产甲烷古菌是否 能够维持真光层甲烷过饱和状态?②在以降解 DMSP 为代表的 C-S 键裂解途径中, 细菌如何确保 甲基辅酶 M 还原酶不受氧气影响? ③在以降解 MPn为代表的 C-P 键裂解途径中,海洋中是否有大 量 MPn 底物来源? 虽然细菌也可以 Phn 为底物,但 未必 Phn 的降解都会导致甲烷产生,其对真光层甲 烷的贡献量是多少?此外,这些产甲烷路径的详细 代谢步骤仍需进一步研究,稳定同位素示踪和微生 物纯培养等技术是研究代谢通路的重要手段;明确 过饱和甲烷形成的条件与规律,全方位探究真光层 海水甲烷参与的生物地球化学循环,是评估真光层 海水甲烷对全球气候变化影响的重要条件。

# 参考文献 (References)

- [1] ICPP. Climate Change 2013: The Physical Science Basis: Working Group I Contribution to the Fifth Assessment Report of the Intergovernmental Panel on Climate Change[M]. Cambridge: Cambridge University Press, 2013.
- [2] Judd A G, Hovland M, Dimitrov L I, et al. The geological methane budget at Continental Margins and its influence on climate change [J]. Geofluids, 2002, 2 (2): 109-126.
- [3] Reeburgh W S. Oceanic methane biogeochemistry [J]. Chemical Reviews, 2007, 107 (2): 486-513.
- [4] Cicerone R J, Oremland R S. Biogeochemical aspects of atmospheric methane [J]. Global Biogeochemical Cycles, 1988, 2(4): 299-327.
- [5] Schmale O, Beaubien S E, Rehder G, et al. Gas seepage in the Dnepr paleo-delta area (NW-Black Sea) and its regional impact on the water column methane cycle [J]. Journal of Marine Systems, 2010, 80 (1-2): 90-100.
- [6] Schmale O, Blumenberg M, Kießlich K, et al. Aerobic methanotrophy within the pelagic redox-zone of the Gotland Deep (central Baltic Sea) [J]. Biogeosciences, 2012, 9 (12): 4969-4977.
- [7] Damm E, Thoms S, Beszczynska-Möller A, et al. Methane excess production in oxygen-rich polar water and a model of cellular conditions for this paradox [J]. Polar Science, 2015, 9(3): 327-334.
- [8] 张桂玲, 张经. 海洋中溶存甲烷研究进展[J]. 地球科学进展, 2001, 16(6): 829-835. [ZHANG Guiling, ZHANG Jing. Advances in studies of dissolved methane in seawater [J]. Advance in Earth Sciences, 2001, 16(6): 829-835.]
- [9] 梁前勇,赵静,夏真,等. 南海北部陆坡天然气水合物区海水甲烷浓度分布特征及其影响因素探讨[J]. 地学前缘, 2017, 24(4): 89-101. [LIANG Qianyong, ZHAO Jing, XIA Zhen, et al. Distribution characteristics and influential factors of dissolved methane in sea water above gas hydrate area on the northern slope of the South China Sea [J]. Earth Science Frontiers, 2017, 24(4): 89-101.]
- [10] Tang K W, Mcginnis D F, Ionescu D, et al. Methane production in oxic lake waters potentially increases aquatic methane flux to air [J]. Environmental Science & Technology Letters, 2016, 3 (6): 227-233.
- [11] McGinnis D F, Kirillin G, Tang K W, et al. Enhancing surface methane fluxes from an oligotrophic lake: exploring the microbubble hypothesis [J]. Environmental Science & Technology Letters, 2015, 49 (2): 873-880.
- [12] Wolfe R S. Microbial formation of methane [J]. Advances in Microbial Physiology, 1971, 6: 107-146.
- [13] Lamontagne R A, Swinnerton J W, Linnenbom V J, et al. Methane concentrations in various marine environments [J]. Journal of Geophysical Research, 1973, 78 (24): 5317-5324.
- Hinrichs K U, Boetius A. The anaerobic oxidation of methane: new insights in microbial ecology and biogeochemistry [M]//Wefer G, Billett D, Hebbeln D, et al. Ocean Margin Systems. Berlin, Heidelberg: Springer, 2002: 457-477.
- [15] 尉建功,杨胜雄,梁金强,等.海洋钻探对甲烷渗漏的影响:以南海 北部天然气水合物钻探GMGS2-16站位为例[J].海洋地质与第四 纪地质, 2018, 38 (5): 63-70. [WEI Jiangong, YANG Shengxiong, LIANG Jinqiang, et al. Impact of seafloor drilling on methane seepage—enlightenments from natural gas hydrate drilling site

GMGS2-16, northern South China Sea [J]. Marine Geology & Quaternary Geology, 2018, 38 (5): 63-70.]

- [16] Boetius A, Wenzhöfer F. Seafloor oxygen consumption fuelled by methane from cold seeps [J]. Nature Geoscience, 2013, 6(9): 725-734.
- [17] Bastviken D, Cole J, Pace M, et al. Methane emissions from lakes: dependence of lake characteristics, two regional assessments, and a global estimate [J]. Global Biogeochemical Cycles, 2004, 18 (4): GB4009.
- [18] DelSontro T, Kunz M J, Kempter T, et al. Spatial heterogeneity of methane ebullition in a large tropical reservoir [J]. Environmental Science & Technology, 2011, 45 (23): 9866-9873.
- [19] Ostrovsky I, McGinnis D F, Lapidus L, et al. Quantifying gas ebullition with echosounder: the role of methane transport by bubbles in a medium - sized lake [J]. Limnology and Oceanography: Methods, 2008, 6 (2): 105-118.
- [20] DelSontro T, McGinnis D F, Sobek S, et al. Extreme methane emissions from a Swiss hydropower reservoir: contribution from bubbling sediments [J]. Environmental Science & Technology, 2010, 44 (7): 2419-2425.
- [21] DelSontro T, McGinnis D F, Wehrli B, et al. Size does matter: importance of large bubbles and small-scale hot spots for methane transport [J]. Environmental Science & Technology, 2015, 49 (3): 1268-1276.
- [22] Shakhova N, Semiletov I, Salyuk A, et al. Extensive methane venting to the atmosphere from sediments of the East Siberian Arctic Shelf [J]. Science, 2010, 327 (5970): 1246-1250.
- [23] Schmale O, Haeckel M, McGinnis D F. Response of the Black Sea methane budget to massive short-term submarine inputs of methane [J]. Biogeosciences, 2011, 8 (4): 911-918.
- [24] Bastviken D, Ejlertsson J, Tranvik L. Measurement of methane oxidation in lakes: a comparison of methods [J]. Environmental Science & Technology, 2002, 36(15): 3354-3361.
- [25] Kankaala P, Huotari J, Peltomaa E, et al. Methanotrophic activity in relation to primary and bacterial production in a boreal humic lake [J]. SIL Proceedings, 1922-2010, 2005, 29 (1): 250-253.
- [26] Zhou H Y, Yin X J, Yang Q H, et al. Distribution, source and flux of methane in the western Pearl River Estuary and northern South China Sea [J]. Marine Chemistry, 2009, 117 (1-4): 21-31.
- [27] 张桂玲. 中国近海部分海域溶解甲烷和氧化亚氮的生物地球化学研究[D]. 中国海洋大学博士学位论文, 2004. [ZHANG Guiling. Studies on biogeochemistry of dissolved methane and nitrous oxide in the coastal waters of China[D]. Doctor Dissertation of Ocean University of China, 2004.]
- [28] Osudar R, Matoušů A, Alawi M, et al. Environmental factors affecting methane distribution and bacterial methane oxidation in the German Bight (North Sea) [J]. Estuarine, Coastal and Shelf Science, 2015, 160: 10-21.
- [29] Holmes M E, Sansone F J, Rust T M, et al. Methane production, consumption, and air-sea exchange in the open ocean: an evaluation based on carbon isotopic ratios [J]. Global Biogeochemical Cycles, 2000, 14(1): 1-10.

- [30] Schmale O, Wäge J, Mohrholz V, et al. The contribution of zooplankton to methane supersaturation in the oxygenated upper waters of the central Baltic Sea [J]. Limnology and Oceanography, 2018, 63 (1): 412-430.
- [31] Damm E, Kiene R P, Schwarz J, et al. Methane cycling in Arctic shelf water and its relationship with phytoplankton biomass and DMSP [J]. Marine Chemistry, 2008, 109 (1-2): 45-59.
- [32] Florez-Leiva L, Damm E, Farías L. Methane production induced by dimethylsulfide in surface water of an upwelling ecosystem [J].
  Progress in Oceanography, 2013, 112-113: 38-48.
- [33] Owens N J P, Law C S, Mantoura R F C, et al. Methane flux to the atmosphere from the Arabian Sea [J]. Nature, 1991, 354(6351): 293-296.
- [34] Tilbrook B D, Karl D M. Methane sources, distributions and sinks from California coastal waters to the oligotrophic North Pacific gyre [J]. Marine Chemistry, 1995, 49 (1): 51-64.
- [35] Schulz M, Faber E, Hollerbach A, et al. The methane cycle in the epilimnion of Lake Constance [J]. Archiv für Hydrobiologie, 2001, 151 (1): 157-176.
- [36] Fetzer S, Conrad R. Effect of redox potential on methanogenesis by Methanosarcina barkeri [J]. Archives of Microbiology, 1993, 160 (2): 108-113.
- [37] Fetzer S, Bak F, Conrad R. Sensitivity of methanogenic bacteria from paddy soil to oxygen and desiccation [J]. FEMS Microbiology Ecology, 1993, 12(2): 107-115.
- [38] Thauer R K, Kaster A K, Goenrich M, et al. Hydrogenases from methanogenic archaea, nickel, a novel cofactor, and H<sub>2</sub> storage [J]. Annual Review of Biochemistry, 2010, 79: 507-536.
- [39] Yuan Y L, Conrad R, Lu Y H. Transcriptional response of methanogen mcrA genes to oxygen exposure of rice field soil [J]. Environmental Microbiology Reports, 2011, 3 (3): 320-328.
- [40] Faber E, Berner U, Gerling P, et al. Isotopic tracing of methane in water and exchange with the atmosphere [J]. Energy Conversion and Management, 1996, 37 (6-8): 1193-1198.
- [41] Bogard M J, del Giorgio P A, Boutet L, et al. Oxic water column methanogenesis as a major component of aquatic CH<sub>4</sub> fluxes [J].
  Nature Communications, 2014, 5(1): 5350.
- [42] Marty D, Nival P, Yoon W D. Methanoarchaea associated with sinking particles and zooplankton collected in the Northeastern tropical Atlantic [J]. Oceanologica Acta, 1997, 20 (6): 863-869.
- [43] Karl D M, Tilbrook B D. Production and transport of methane in oceanic particulate organic matter [J]. Nature, 1994, 368 (6473): 732-734.
- [44] Sasakawa M, Tsunogai U, Kameyama S, et al. Carbon isotopic characterization for the origin of excess methane in subsurface seawater [J]. Journal of Geophysical Research, 2008, 113 (C3): C03012.
- [45] Oremland R S. Methanogenic activity in plankton samples and fish intestines A mechanism for in situ methanogenesis in oceanic surface waters [J]. Limnology and Oceanography, 1979, 24(6): 1136-1141.
- [46] Van Der Maarel M J E C, Sprenger W, Haanstra R, et al. Detection of methanogenic archaea in seawater particles and the digestive tract of

a marine fish species [J]. FEMS Microbiology Letters, 1999, 173(1): 189-194.

- [47] Bianchi M, Marty D, Teyssie J L, et al. Strictly aerobic and anaerobic bacteria associated with sinking particulate matter and zooplankton fecal pellets [J]. Marine Ecology Progress Series, 1992, 88: 55-60.
- [48] de Angelis M A, Lee C. Methane production during zooplankton grazing on marine phytoplankton [J]. Limnology and Oceanography, 1994, 39 (6): 1298-1308.
- [49] Ditchfield A K, Wilson S T, Hart M C, et al. Identification of putative methylotrophic and hydrogenotrophic methanogens within sedimenting material and copepod faecal pellets [J]. Aquatic Microbial Ecology, 2012, 67 (2): 151-160.
- [50] Angel R, Claus P, Conrad R. Methanogenic archaea are globally ubiquitous in aerated soils and become active under wet anoxic conditions [J]. The ISME Journal, 2012, 6 (4): 847-862.
- [51] Angel R, Matthies D, Conrad R. Activation of methanogenesis in arid biological soil crusts despite the presence of oxygen [J]. PLoS One, 2011, 6 (5): e20453.
- [52] Grossart H P, Frindte K, Dziallas C, et al. Microbial methane production in oxygenated water column of an oligotrophic lake [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2011, 108 (49): 19657-19661.
- [53] Paganin P, Chiarini L, Bevivino A, et al. Vertical distribution of bacterioplankton in Lake Averno in relation to water chemistry [J].
  FEMS Microbiology Ecology, 2013, 84(1): 176-188.
- [54] Lyu Z, Lu Y H. Metabolic shift at the class level sheds light on adaptation of methanogens to oxidative environments [J]. The ISME Journal, 2018, 12 (2): 411-423.
- [55] Liu Y C, Whitman W B. Metabolic, phylogenetic, and ecological diversity of the methanogenic archaea [J]. Annals of the New York Academy of Sciences, 2008, 1125 (1): 171-189.
- [56] Sieburth J M, Donaghay P L. Planktonic methane production and oxidation within the algal maximum of the pycnocline: seasonal finescale observations in an anoxic estuarine basin [J]. Marine Ecology Progress Series, 1993, 100: 3-15.
- [57] Tang K W, McGinnis D F, Frindte K, et al. Paradox reconsidered: methane oversaturation in well - oxygenated lake waters [J]. Limnology and Oceanography, 2014, 59(1): 275-284.
- [58] Conrad R, Seiler W. Contribution of hydrogen production by biological nitrogen fixation to the global hydrogen budget [J]. Journal of Geophysical Research, 1980, 85 (C10): 5493-5498.
- [59] Tholen A, Pester M, Brune A. Simultaneous methanogenesis and oxygen reduction by *Methanobrevibacter cuticularis* at low oxygen fluxes [J]. FEMS Microbiology Ecology, 2007, 62 (3): 303-312.
- [60] Sprenger W W, Hackstein J H P, Keltjens J T, et al. The competitive success of *Methanomicrococcus blatticola*, a dominant methylotrophic methanogen in the cockroach hindgut, is supported by high substrate affinities and favorable thermodynamics [J]. FEMS Microbiology Ecology, 2007, 60 (2): 266-275.
- [61] Bruhn D, Mikkelsen T N, Øbro J, et al. Effects of temperature, ultraviolet radiation and pectin methyl esterase on aerobic methane release from plant material [J]. Plant Biology, 2009, 11 (S1): 43-48.

- [62] Ghyczy M, Torday C, Kaszaki J, et al. Hypoxia-induced generation of methane in mitochondria and eukaryotic cells-an alternative approach to methanogenesis [J]. Cellular Physiology and Biochemistry, 2008, 21 (1-3): 251-258.
- [63] Keppler F, Hamilton J T G, Braß M, et al. Methane emissions from terrestrial plants under aerobic conditions [J]. Nature, 2006, 439 (7073): 187-191.
- [64] Lenhart K, Bunge M, Ratering S, et al. Evidence for methane production by saprotrophic fungi [J]. Nature Communications, 2012, 3 (1): 1046.
- [65] Wang Z P, Chang S X, Chen H, et al. Widespread non-microbial methane production by organic compounds and the impact of environmental stresses [J]. Earth-Science Reviews, 2013, 127 (2): 193-202.
- [66] Liu J G, Chen H, Zhu Q, et al. A novel pathway of direct methane production and emission by eukaryotes including plants, animals and fungi: an overview [J]. Atmospheric Environment, 2015, 115: 26-35.
- [67] Keller M D, Bellows W K, Guillard R R L. Dimethyl sulfide production in marine phytoplankton [M]//Saltzman E S, Cooper W J. Biogenic Sulfur in the Environment. Washington DC: American Chemical Society, 1989: 167-182.
- [68] Zindler C, Bracher A, Marandino C A, et al. Sulphur compounds, methane, and phytoplankton: interactions along a north-south transit in the western Pacific Ocean [J]. Biogeosciences Discussion, 2012, 9 (10): 15011-15049.
- [69] Damm E, Helmke E, Thoms S, et al. Methane production in aerobic oligotrophic surface water in the central Arctic Ocean [J]. Biogeosciences, 2010, 7 (3): 1099-1108.
- [70] Andreae M O. Ocean-atmosphere interactions in the global biogeochemical sulfur cycle [J]. Marine Chemistry, 1990, 30: 1-29.
- [71] Taylor B F, Gilchrist D C. New routes for aerobic biodegradation of dimethylsulfoniopropionate [J]. Applied and Environmental Microbiology, 1991, 57(12): 3581-3584.
- [72] Kiene R P, Oremland R S, Catena A, et al. Metabolism of reduced methylated sulfur compounds in anaerobic sediments and by a pure culture of an estuarine methanogen [J]. Applied and Environmental Microbiology, 1986, 52 (5): 1037-1045.
- [73] Finster K, Tanimoto Y, Bak F. Fermentation of methanethiol and dimethylsulfide by a newly isolated methanogenic bacterium [J].
  Archives of Microbiology, 1992, 157 (5): 425-430.
- [74] Karl D M, Beversdorf L, Björkman K M, et al. Aerobic production of methane in the sea [J]. Nature Geoscience, 2008, 1 (7): 473-478.
- [75] Villarreal-Chiu J F, Quinn J P, Mcgrath J W. The genes and enzymes of phosphonate metabolism by bacteria, and their distribution in the marine environment [J]. Frontiers in Microbiology, 2012, 3: 19.
- [76] Wang Q, Dore J E, McDermott T R. Methylphosphonate metabolism by *Pseudomonas* sp. populations contributes to the methane oversaturation paradox in an oxic freshwater lake [J]. Environmental Microbiology, 2017, 19 (6): 2366-2378.
- [77] Carini P, White A E, Campbell E O, et al. Methane production by phosphate-starved SAR11 chemoheterotrophic marine bacteria [J].
  Nature Communications, 2014, 5(1): 4346.

- [78] Metcalf W W, Griffin B M, Cicchillo R M, et al. Synthesis of methylphosphonic acid by marine microbes: a source for methane in the aerobic ocean [J]. Science, 2015, 337 (6098): 1104-1107.
- [79] Karner M B, DeLong E F, Karl D M. Archaeal dominance in the mesopelagic zone of the Pacific Ocean [J]. Nature, 2001, 409 (6819): 507-510.
- [80] Könneke M, Bernhard A E, de la Torre J R, et al. Isolation of an autotrophic ammonia-oxidizing marine archaeon [J]. Nature, 2005, 437 (7058): 543-546.
- [81] Kolowith L C, Ingall E D, Benner R. Composition and cycling of marine organic phosphorus [J]. Limnology and Oceanography, 2001, 46 (2): 309-320.
- [82] Sannigrahi P, Ingall E D, Benner R. Cycling of dissolved and particulate organic matter at station Aloha: insights from <sup>13</sup>C NMR spectroscopy coupled with elemental, isotopic and molecular analyses [J]. Deep Sea Research Part I: Oceanographic Research Papers, 2005, 52 (8): 1429-1444.
- [83] Santoro A E, Dupont C L, Richter R A, et al. Genomic and proteomic characterization of "*Candidatus* Nitrosopelagicus brevis": an ammonia-oxidizing archaeon from the open ocean [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2015, 112 (4): 1173-1178.
- [84] Del Valle D A, Karl D M. Aerobic production of methane from dissolved water-column methylphosphonate and sinking particles in the North Pacific Subtropical Gyre [J]. Aquatic Microbial Ecology, 2014, 73 (2): 93-105.
- [85] Repeta D J, Ferrón S, Sosa O A, et al. Marine methane paradox explained by bacterial degradation of dissolved organic matter [J]. Nature Geoscience, 2016, 9 (12): 884-887.
- [86] Yu X M, Doroghazi J R, Janga S C, et al. Diversity and abundance of phosphonate biosynthetic genes in nature [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2013, 110 (51): 20759-20764.
- [87] Gomez-Garcia M R, Davison M, Blain-Hartnung M, et al. Alternative pathways for phosphonate metabolism in thermophilic cyanobacteria from microbial mats [J]. The ISME Journal, 2011, 5 (1): 141-149.
- [88] Scranton M I, Farrington J W. Methane production in the waters off Walvis Bay [J]. Journal of Geophysical Research, 1977, 82 (31): 4947-4953.
- [89] Scranton M I, Brewer P G. Occurrence of methane in the near-surface waters of the western subtropical North-Atlantic [J]. Deep Sea Research, 1977, 24 (2): 127-138.
- [90] Lenhart K, Klintzsch T, Langer G, et al. Evidence for methane production by the marine algae *Emiliana huxleyi* [J]. Biogeosciences Discussions, 2015, 12 (24): 20323-20360.
- [91] Althoff F, Jugold A, Keppler F. Methane formation by oxidation of ascorbic acid using iron minerals and hydrogen peroxide [J]. Chemosphere, 2010, 80(3): 286-292.
- [92] Althoff F, Benzing K, Comba P, et al. Abiotic methanogenesis from

organosulphur compounds under ambient conditions [J]. Nature Communications, 2014, 5(1): 4205.

- [93] Bange H W, Uher G. Photochemical production of methane in natural waters: implications for its present and past oceanic source [J]. Chemosphere, 2005, 58 (2): 177-183.
- [94] 耿澜涛. 加拿大北极亚北极海水中溶解甲烷的分布及其生物地球 化学研究[D]. 中国地质大学博士学位论文, 2017. [GENG Lantao. Studies on the distribution of dissolved methane and its biogeochemistry in Canadian Arctic and sub-Arctic Seas[D]. Doctor Dissertation of China University of Geosciences, 2017.]
- [95] Bižić-Ionescu M, Ionescu D, Günthel M, et al. Oxic methane cycling: new evidence for methane formation in oxic lake water [M]//Stams A J M, Sousa D. Biogenesis of Hydrocarbons. Cham: Springer, 2018: 1-22.
- [96] Ward B B, Kilpatrick K A, Novelli P C, et al. Methane oxidation and methane fluxes in the ocean surface layer and deep anoxic waters [J]. Nature, 1987, 327 (6119): 226-229.
- [97] Pack M A, Heintz M B, Reeburgh W S, et al. Methane oxidation in the eastern tropical North Pacific Ocean water column [J]. Journal of Geophysical Research, 2015, 120 (6): 1078-1092.
- [98] Murase J, Sugimoto A. Inhibitory effect of light on methane oxidation in the pelagic water column of a mesotrophic lake (Lake Biwa, Japan) [J]. Limnology and Oceanography, 2005, 50 (4): 1339-1343.
- [99] Thauer R K. Biochemistry of methanogenesis: a tribute to Marjory Stephenson: 1998 Marjory Stephenson Prize Lecture [J]. Microbiology, 1998, 144 (9): 2377-2406.
- [100] Welte C, Deppenmeier U. Bioenergetics and anaerobic respiratory chains of aceticlastic methanogens [J]. Biochimica et Biophysica Acta (BBA) - Bioenergetics, 2014, 1837 (7): 1130-1147.
- [101] Costa K C, Leigh J A. Metabolic versatility in methanogens [J]. Current Opinion in Biotechnology, 2014, 29: 70-75.
- [102] Ermler U, Grabarse W, Shima S, et al. Crystal structure of methylcoenzyme M reductase: the key enzyme of biological methane formation [J]. Science, 1997, 278 (5342): 1457-1462.
- [103] Scheller S, Goenrich M, Boecher R, et al. The key nickel enzyme of methanogenesis catalyses the anaerobic oxidation of methane [J]. Nature, 2010, 465 (7298): 606-608.
- [104] Lueders T, Chin K J, Conrad R, et al. Molecular analyses of methylcoenzyme M reductase α-subunit (*mcrA*) genes in rice field soil and enrichment cultures reveal the methanogenic phenotype of a novel archaeal lineage [J]. Environmental Microbiology, 2001, 3 (3): 194-204.
- [105] Imlay J A. Cellular defenses against superoxide and hydrogen peroxide [J]. Annual Review of Biochemistry, 2008, 77: 755-776.
- [106] 承磊,郑珍珍,王聪,等.产甲烷古菌研究进展[J].微生物学通报, 2016,43(5): 1143-1164. [CHENG Lei, ZHENG Zhenzhen, WANG Cong, et al. Recent advances in methanoges [J]. Microbiology China, 2016,43(5):1143-1164.]