福氏拟菱形藻(Pseudo-nitzschia fukuyoi) ——中国产毒拟菱形藻的新记录^{*}

黄春秀^{1,2} 董焕嫦^{1,2} 吴海燕³ 谭志军³ 李 扬^{1,2}

(1. 华南师范大学生命科学学院 广州市亚热带生物多样性与环境生物监测重点实验室 广州 510631;
2. 华南师范大学生命科学学院 广东省水产健康安全养殖重点实验室 广州 510631;
3. 中国水产科学研究院黄海水产研究所 农业部水产品质量安全检测与评价重点实验室 青岛 266071)

摘要 为了提高对我国海域拟菱形藻属(*Pseudo-nitzschia*)物种多样性的认识,并明确其是否能够 产生多莫酸(domoic acid, DA)。本文从中国沿海分离和建立了拟菱形藻的单克隆培养株系,结合光学 显微镜下的群体特征、透射电镜下的超微形态学特征、基于核糖体转录间隔区(internal transcribed spacer, ITS)的分子系统学数据,以及基于ITS2转录RNA的二级结构分析,鉴定到我国拟菱形藻属的 1 个新记录种: 福氏拟菱形藻(*P. fukuyoi* Lim, Teng, Leaw & Lim)。本文对其形态学特征进行描述,与 相似物种进行了对比分析;对其 ITS2-RNA 序列进行了分析;利用高效液相色谱-串联质谱联用法 (liquid chromatography tandem mass spectrometry, LC-MS/MS)对培养藻株的产毒特征进行了分析,多 个株系中均检测到 DA,单细胞产毒水平为 0.02—0.23pg,这是我国报道的第二种产毒拟菱形藻。利 用卤虫(*Artemia salina*)和褶皱臂尾轮虫(*Brachionus plicatilis*)对福氏拟菱形藻的产毒水平进行了诱导, 发现浮游动物能够提高福氏拟菱形藻的 DA 含量,增强幅度在 4.7—28.5 倍之间。本文提高了对我国 拟菱形藻属物种多样性的认识,明确了福氏拟菱形藻的产毒特征和水平,为后续深入研究提供了基 础数据。

关键词 福氏拟菱形藻;物种多样性;形态学特征;核糖体转录间隔区;ITS2-RNA 二级结构;多 莫酸

中图分类号 Q949.2 doi: 10.11693/hyhz20170200032

拟菱形藻(*Pseudo-nitzschia* Peragallo)广泛分布于 全球近岸水域,是记忆缺失性贝毒(amnesic shellfish poisoning, ASP)——多莫酸(domoic acid, DA)的重要 生物来源(Lelong *et al*, 2012; Trainer *et al*, 2012)。自 1987年引发首次ASP中毒事件之后(Bates *et al*, 1989), 拟菱形藻和 DA 备受关注。DA 能够沿着食物链在各 级海洋生物体内累积,并最终危害鸟类、海狮、鲸鱼、 人类等高等动物(Lelong *et al*, 2012; Trainer *et al*, 2012)。截至目前,全球已记录了 49 种拟菱形藻,其 中有 26 种能够产生 DA(Teng *et al*, 2016; Li *et al*, 2017; Moestrup et al, 2017).

以往研究发现拟菱形藻在我国沿海广泛分布(吕 颂辉等, 1992; 钱宏林等, 2000; 陈菊芳等, 2002; 李 扬等, 2010; Lü *et al*, 2012), 并常常在春季和夏季达 到较高细胞丰度, 甚至引发藻华(陈菊芳等, 2005; Lü *et al*, 2012)。另外, 全球已报道的能够产生 DA 的 26 个拟菱形藻物种之中(Teng *et al*, 2016; Li *et al*, 2017; Moestrup *et al*, 2017), 有 16 种在我国沿海有分布(李 扬等, 2010; Lü *et al*, 2012; 徐国双等, 2015; Li *et al*, 2017)。我国学者曾对中国海域多个拟菱形藻物种, 如

通讯作者: 李 扬, 研究员, 硕士生导师, E-mail: liyang@scnu.edu.cn 收稿日期: 2017-02-18, 收修改稿日期: 2017-06-01

^{*} 国家自然科学基金项目, 31570205 号, 31370235 号; 广州市科技计划项目, 201607010370 号。黄春秀, 硕士研究生, E-mail: 3127166788@qq.com

尖刺拟菱形藻(P. pungens)(Li et al, 2005)、尖细拟菱形 藻(P. cuspidata)和多纹拟菱形藻(P. multistriata)(邢小 丽等, 2007)、银河拟菱形藻(P. galaxiae)和微孔拟菱形 藻(P. micropora)(徐国双等, 2015)、并基拟菱形藻(P. decipiens)(黄春秀等, 2017)等开展产毒能力研究, 均 未检测到 DA。但是, Li 等(2017)在广东沿海分离鉴定 了一个新种: 伪装拟菱形藻(P. simulans), 并在其培 养株系中检测到 DA、单细胞产毒水平是 1.05-1.54 ×10⁻³pg,这是关于我国产毒拟菱形藻的唯一报道。 但这并不意味着我国海域中产毒拟菱形藻物种多样 性低、因为近年在我国沿海多个区域的海产品中均 检出 DA, 如大连、湛江、北海和舟山海域(宋琍琍等, 2008; 吉薇等, 2011; 王恒, 2011), 这表明中国海域 DA 分布广泛、且作为海域 DA 重要产生者——可产 毒的拟菱形藻在我国近海分布也可能较为广泛、物 种多样性也较高。但目前相关认识还非常少、因此本 文基于建立的单克隆培养株系,对中国沿海拟菱形 藻开展了种源信息和产毒特征的分析、增加对我国 海域拟菱形藻属物种多样性和产毒能力的认识。

1 材料和方法

1.1 单克隆藻株的建立

本实验室于 2016 年 8 月在广东大亚湾海域,利 用浮游植物网(孔径 10µm)进行水平拖网,并尽快带 回实验室。利用毛细管复洗法在倒置显微镜(Mshot MI-12, 广州明美科技有限公司,中国)下分离目标藻 细胞,经过多次水洗和转移,以确保目标藻的纯化。 最后转移至预先滴有L1培养基的48孔细胞培养板中 (Guillard *et al*, 1993; Lundholm *et al*, 2006),放置在光 照强度约 50—80µmol photons/(m²·s)、光周期 12h : 12h、温度 20±2°C 的条件下培养。待其存活并繁殖达 到约 100 个藻细胞之后,转移到盛有 L1 培养基的 100mL 锥形瓶中培养,以 MC(Marine collection)序列 进行编号。

1.2 卤虫和轮虫的培养及诱导

将市场中购买的卤虫(Artemia salina)卵置于浓度 200mg/L的福尔马林溶液中浸泡 30min 消毒,再用灭 菌人工海水冲洗至无气味,投入经过灭菌处理的 L1 培养基中,培养温度等条件与拟菱形藻培养条件一 样。约 10d 后,将 10—20 个成体的卤虫用毛细管复 洗法转移到盛有 L1 培养基(已加入约 100 个藻细胞) 的锥形瓶中。同样,将市场上购买回来的褶皱臂尾轮 虫(Brachionus plicatilis)活体,用毛细管复洗法分离 10—20 个转移到培养基中。然后放置在光照强度约
50—80μmol photons/(m²·s)、光周期 12h : 12h、温度
20±2°C 的条件下培养。

1.3 形态学观察

光学显微镜(light microscopy, LM)观察: 取处于 对数生长期的藻液 0.1mL, 滴在载玻片上, 盖上玻片 后, 利用正置光学显微镜(Olympus BX53, 日本)进行 微分干涉(differential interference contrast, DIC)的观 察, 并使用 Olympus DP27 数码相机拍照, 在 Olympus CellSens 软件上获取图像信息。主要观察群 体特征、细胞色素体形态等。

透射电子显微镜(transmission electron microscopy, TEM)观察:取对数生长期的藻液 2mL,加入等量浓 硫酸(>95%)以去除有机质,然后用蒸馏水多次水洗 至中性(徐国双等,2015)。用微量进样器吸取 5—10μL 酸化后的水样,滴加在喷镀碳膜的铜网(100 目)上, 自然晾干后,即可在透射电镜(日立 JEM-1010,日本) 下观察和拍照。主要观察壳面超微结构,如点条纹、 肋突、孔纹等。

1.4 分子系统学分析

离心法收集处于对数生长期的藻细胞,进行总 DNA 的提取(Lundholm *et al*, 2002)。利用引物 ITS1 和 ITS4 进行核糖体转录间隔区(ITS)的扩增和测序 (Lim *et al*, 2013)。PCR 产物送至上海立菲生物科技有 限公司进行纯化和测序。从 NCBI 下载拟菱形藻种类 的 ITS nrDNA 序列,使用 BioEdit 软件进行序列的比 对和矩阵(Lim *et al*, 2013)。基于 MrModeltest 2.3 软件 的 计算,选择最适模型和参数为 GTR+I+G,用 MrBayes 3.2 软件(Ronquist *et al*, 2012)构建贝叶斯推 理树(Bayesian inference, BI),用 RAxML-HPC2 软件 (Miller *et al*, 2010)构建最大似然树 (maximum likelihood, ML)。以奇异棍形藻(Bacillaria paxillifer)、 新月细柱藻(Cylindrotheca closterium)和船斑菱形藻 (Nitzschia navis-varingica)为群外对照(Teng *et al*, 2014)。

1.5 ITS2 二级结构的预测及 CBCs 分析

从 GenBank 下载福氏拟菱形藻的 ITS nrDNA 序 列,参考序列标注,将其 ITS2 片段截下。使用 Mfold 软件(Percopo *et al*, 2016)在线预测其 ITS2 的二级结 构,所得二级结构含 4 个环和一个拟菱形藻属环。以 福氏拟菱形藻的二级结构为同源模板,使用 ITS2 Database 软件(Percopo *et al*, 2016)在线预测本文的 5 个福氏拟菱形藻单克隆株系,与其亲缘关系最接近 的伪柔弱拟菱形藻(*P. pseudodelicatissima*)和尖细拟 菱形藻的 RNA 二级结构。最后使用 VARNA 软件(Lim *et al*, 2013)观察并下载二级结构。同时使用 4SALE v.1.7 软件(Lim *et al*, 2013)中自带的补偿碱基变化 (compensatory base changes, CBCs)功能观察 CBC 差 异、分析生殖隔离情况。

1.6 LC-MS/MS 法检测藻毒素

取处于生长稳定期中后期的藻液 300—600mL, 藻细胞浓度约 5×10⁵cell/mL, 经 0.2μm 醋酸纤维滤膜 过滤, 压力不高于 0.5Pa, 收集藻细胞立刻置于-20°C 冰箱中保存; 另外取 5mL 混匀的藻细胞加 2mL 鲁格 试剂于-4°C 保存, 用于单细胞产毒量的计算。将已收 集的藻细胞加 4mL 甲醇水(甲醇 : 水=1 : 1)充分混匀, 用超声波细胞粉碎机冰浴破碎 5min, 经 0.22μm 滤膜 过滤, 滤液于-20°C 下保存备用。本实验样品皆寄往 中国水产科学研究院黄海水产研究所上机检测。

采用 Prominence UFLC 超快速液相色谱 (Shimadzu 公司)和 5500 QTRAP 四极杆-线性离子阱 复合质谱检测系统(SCIEX 公司)对预处理的样品进行 DA 检测, 参见 Wu 等(2014)方法进行分析。DA 标准 品购自德国 Sigma 公司。

2 结果

2.1 形态学描述

福氏拟菱形藻 (*Pseudo-nitzschia fukuyoi* Lim, Teng, Leaw & Lim)(图 1a—g)细胞具有两个黄褐色的 色素体,对称分布在横轴两侧,可形成链状群体,细 胞间重叠部为壳面全长的 1/4—1/5(图 1a, b)。细胞壳 面呈线形至披针形(图 1a, b),壳面两端相似,呈箭头 状(图 1c, d),环面观时两壳端形状稍微呈 S型(图 1b)。 壳面长 49—55μm,宽 2.1—2.5μm。管壳缝强烈偏心, 具有中央较大船骨点(图 1e)。壳套高 1—2 个孔纹,中 部高 2 个孔纹(图 1e),接近两端高 1 个孔纹(图 1d)。 肋突分布在壳缘,排列不规则(图 1e),密度为 16—21 个/10μm。点条纹由一排孔纹组成(图 1e, f),密度为 34—39 条/10μm。孔纹形状为圆形或方形,孔纹内部



图 1 福氏拟菱形藻的显微照片

Fig.1 Microscope images of Pseudo-nitzschia fukuyoi

注: a—b. 光学显微镜图,示 2 个细胞的链状群体; c—h. 透射电子显微镜图; c. 壳面外形, d. 壳端, e. 壳面中部放大, f. 壳面局部放大; g —h. 环带; a—b 图中标尺为 20μm, c 图中标尺为 5μm, d 图中标尺为 1μm, e 和 g—h 图中标尺为 0.5μm, f 图中标尺为 0.2μm; VC 代表壳 环带, II 代表第二条环带, III 代表第三条环带。



图 2 基于核糖体转录间隔区 ITS1-5.8S-ITS2 的最大似然树

Fig. 2 Maximum likelihood tree inferred from ITS1-5.8S-ITS2 rDNA

注: 分支节点处分别显示贝叶斯推理树和最大似然树的置信值比。

的筛板膜分成 1—5 个分区, 以 2—3 个分区为主, 每 个分区为不规则的六边形, 可见少部分分区在孔纹 中央(图 1f), 孔纹密度为 4—6 个/1μm。可观察到三条 环带, 壳环带宽 2 个孔纹, 高 3—4 个孔纹, 点条纹密 度 44—46 个/10μm(图 1h), 孔纹内部有裂缝, 分成不 规则的六边形, 接近两端出现壳环带高 2 个孔纹(图 1g); 第二条环带点条纹由一排孔纹组成(图 1g), 孔 纹内部都是由六边形的筛孔构成(图 1g)。第三条环带 只有一排纵向排列的孔纹。

本种营海水浮游生活,此前有产生 DA 的报道, 单细胞产毒量为 3.85—4.54pg(Dao *et al*, 2015),本文 亦检测到 DA 的存在,单细胞产毒水平为 0.02— 0.23pg。本种采自广东大亚湾(8月),也曾报道被发现 于马来西亚和越南(Lim *et al*, 2013; Dao *et al*, 2015; Teng *et al*, 2016)。

2.2 基于 ITS 序列分析的分子系统学分析

对 ITS1-5.8S-ITS2 序列的 972 个碱基进行了比对 分析,建立的最大似然树和贝叶斯推理树具有相同 的结构,合并形成图 2。MC3284、MC3286、MC3303 和 MC3323 的基因完全相同,与 MC3344 有 1 个碱基 的差异。前 4 个株系与马来西亚株系 PnKk36、 Pnmi158 的基因完全相同,与马来西亚株系 PnTb25、 PnTb39 有 1 个碱基差异,但是与马来西亚株系 PnLk02 遗传差异较大,有 6 个碱基差异。由于越南株 系 Pn5、Pn6 的 ITS 序列尚未上传到 NCBI,因此暂未 作比对。本文建立的 5 个株系与已报道的 5 株马来西 亚福氏拟菱形藻聚在同一个分支上,且具有较高的 置信值(BPP=1, ML=99),这表明分子分类的结果也 支持形态鉴定的结论。

2.3 ITS2 二级结构分析

福氏拟菱形藻的 ITS2 二级结构模型具有四个单 环和一个拟环 IIa(图 3), 与已报道的福氏拟菱形藻的 ITS2 二级结构基本一致(Lim et al, 2013)。福氏拟菱形 藻 ITS2-RNA 的标志性区间位于 helix III 和 helix IV, 33-bp 信号区域: 5'-CCATTTGGCAAGCCTGGATGGT TTCTAAGTCTA-3'。本文 4 个福氏拟菱形藻株系 (MC3284、MC3286、MC3303、MC3323)与之前报道 的马来西亚株系 PnKk36、Pnmi158 具有完全一致的 ITS2 二级结构、与 MC3344 和马来西亚株系 PnTb25、 PnLk02 只有 1 个单核苷酸多态性(single nucleotide polymorphism, SNP)的差异, 没有 CBC 和 hemi-CBC(HCBC)的差异, 这表明 ITS2 二级结构的结论亦 支持形态学与分子分类的鉴定结果。将本文的福氏拟 菱形藻与系统发育树上亲缘关系最近的伪柔弱拟菱 形藻(8A10, P-11)和尖细拟菱形藻(AL-17, Sydney1)相 比较、发现与前者有1个CBC和4个SNPs的差异、 与后者有1个CBC,1个HCBC和6个SNPs的差异。 2.4 DA 产毒特征

以 DA 标准品浓度(μg/mL)为横坐标,峰面积为 纵坐标,建立LC-MS/MS检测DA的标准曲线,DA浓



Fig. 3 The secondary structure of ITS2-RNA in *Pseudo-nitzschia fukuyoi* strain MC3286 注: 右下角的碱基(二级结构图中黑线标出部分)是福氏拟菱形藻与其亲缘关系最为接近的两个物种(伪柔弱拟菱形藻和尖细拟菱形藻)特 异性标记区段中碱基的合并,突出三者在该区段的碱基差异情况。 度为 50—500μg/L 时, 其峰面积与质量浓度有良好的 线 性 关 系 (*R*²=0.99934), 回 归 方 程 为 *y*=164.64875*x*-3947.22457。本方法的检测下限为 50ng/mL。DA 的出峰保留时间为 0.77min。对常规培 养和浮游动物诱导的福氏拟菱形藻进行 LC-MS/MS 检测,结果在预定的保留时间内都出现样品峰,检出 量见表 1。这也是我国报道的能够产生 DA 的第二个 拟菱形藻物种。

表 1 DA 的检出结果 Tab. 1 The results of DA content detected in this study

Tub. 1 The results of DA content detected in this study				
株系	浮游动 物种类	培养 时间(d)	检出 (µg/L)	单细胞 DA 量 (pg)
MC3284	/	8	1394.893	8.2×10 ⁻²
MC3286	/	8	1007.996	2×10 ⁻²
MC3303	/	8	3389.651	0.10
MC3323	/	8	8758.2	0.23
MC3344	/	8	2050.911	5.4×10 ⁻²
MC3323	卤虫	7	39552.27	1.63
MC3323	褶皱臂尾轮虫	7	21490.386	1.08
MC3344	卤虫	7	4147.779	0.29
MC3344	褶皱臂尾轮虫	7	7072.378	1.54

另外,本文对 2 株福氏拟菱形藻(MC3323, MC3344)进行了浮游动物混培诱导实验。结果显示 (表1): MC3323 株系在卤虫的诱导下, DA 水平增加了 7 倍,在褶皱臂尾轮虫诱导后增加了 4.7 倍;而株系 MC3344在卤虫的作用下产 DA 量只增加了 5.4倍,但 是在褶皱臂尾轮虫的诱导下增加量高达 28.5 倍。因 此,卤虫和褶皱臂尾轮虫都能提高福氏拟菱形藻的 DA 产毒水平。

3 讨论

3.1 福氏拟菱形藻与相似种的比较研究

福氏拟菱形藻的形态特征是壳面呈线形至披针 形,具有中央船骨点,点条纹由单排孔纹组成,属于 伪柔弱拟菱形藻复合群(*P. pseudodelicatissima* complex)(Lim *et al*, 2013)。在最初的研究中,对于伪 柔弱拟菱形藻的认知较为笼统,将所有点条纹由单 排孔纹组成的物种都归为伪柔弱拟菱形藻。但是随着 研究的深入,发现该种形态多样,产毒特征也不稳定, 或许存在(拟)隐形种。Lundholm等(2003)对点条纹由 单排孔纹组成的拟菱形藻进行了二次研究,提出了 伪柔弱拟菱形藻复合群的概念,认为伪柔弱拟菱形 藻复合群物种的主要形态特征有:(1)壳面呈线形或 披针形; (2)点条纹由单排孔纹组成; (3)具有中央较大 船骨点; (4)具有相似的壳套和壳环带结构(Lundholm *et al*, 2003; 李扬等, 2010)。然而该复合群物种间的形 态学差异需要在电子显微镜下才能区分出来,关键 区别特征是孔纹内部的小孔数量和排列方式 (Lundholm *et al*, 2003; Lim *et al*, 2013; Teng *et al*, 2016)。截止目前, 伪柔弱拟菱形藻复合群中的物种已 经丰富到 23 个种(Li *et al*, 2017)。

本研究的福氏拟菱形藻(2.1—2.5µm; 16—21µm; 34—39µm)在宽度、肋突和点条纹上与以往报道的越 南株系(1.53—2.28µm; 16—21µm; 33—37µm)更为接 近(Dao et al, 2015), 而在孔纹密度(4-6个)和壳环带 上的点条纹密度(44—46µm)则与已报道的马来西亚 株系(4-7个; 39-47µm)更为接近(Lim et al, 2013)。 无论是在形态学还是遗传学上、福氏拟菱形藻的最 相似种类都是尖细拟菱形藻和伪柔弱拟菱形藻(Lim et al, 2013)。但是本文福氏拟菱形藻的宽度(2.1-2.5µm)明显高于尖细拟菱形藻(1.4—2.0µm)和伪柔弱 拟菱形藻(0.9—1.6μm), 而在肋突密度、点条纹密度 和环带上的点条纹密度上,本实验株系(16-21um; 34-39µm; 44-46µm)明显低于尖细拟菱形藻(19-25µm; 35-44µm; 47-53µm)和伪柔弱拟菱形藻(20 $-25\mu m; 36-43\mu m; 48-55\mu m)$ (Lundholm *et al*, 2003)。三者最明显的区别在于、孔纹内的筛板膜分区 有所差异,前者孔纹被硅质桥分成1-5部分,以2--3 个分区为主,而且出现部分分区位于孔纹中央,而 后两者孔纹内部主要分成 2 部分, 为上下不规则的 2 部分(Lundholm et al, 2003; Lim et al, 2013)。总之, 拟 菱形藻属不同物种之间的形态学差异非常细微、以 超微形态学特征对其进行鉴定仍存在着不少困难、 所以本文结合形态学与分子系统学对福氏拟菱形藻 进行了物种识别。

3.2 拟菱形藻属 DA 产毒特征分析

福氏拟菱形藻首次报道于马来西亚(Lim et al, 2013),当时作为拟菱形藻属的新物种进行报道,并 未对其产毒特征进行检测。之后报道于越南海域,并 检测到高浓度 DA,产毒量为 3.85—4.54pg/cell(Dao et al, 2015)。本文从大亚湾水域分离并建立了 5 个福 氏拟菱形藻培养株系,利用 LC-MS/MS 技术对其产 毒特征进行检测,均能检测到 DA,单细胞产毒量为 0.02—0.23pg,低于越南株系的产毒水平。以往研究 也已证实,拟菱形藻产毒是一个比较复杂的情况,不 同海域同种拟菱形藻产 DA 特征也存在差异,如采自 新西兰一些水域的尖刺拟菱形藻可产 DA(徐国双等, 2015), 而采自中国沿海的尖刺拟菱形藻却没有检测 到 DA(Li *et al*, 2005)。同样, 采自马来西亚一些水域 的柯氏拟菱形藻(*P. kodamae*)可产生 DA, 但采自东马 来西亚一些海域的柯氏拟菱形藻却没有检测到 DA(Teng *et al*, 2016)。这表明拟菱形藻是否产毒不是 一个稳定特征。而且有研究认为, 产毒拟菱形藻的生 理特征与生长的环境因子如生长周期、硅、氮、磷、 光照与光周期、细菌的共生等都会影响其产 DA 的量 (Lelong *et al*, 2012)。

3.3 浮游动物对拟菱形藻产毒特征和水平的影响

目前已经认识到有较多因素能够影响拟菱形藻 的 DA 产毒特征和水平、以往研究多集中在拟菱形藻 的培养因子上, 如物理参数(温度、盐度、光照和 pH)、 营养参数(Si、P、N、Fe、Cu)和生物参数(细菌、病 毒和真菌)(Lelong et al, 2012)。然而近年来有学者从 捕食关系的角度、分析了浮游动物对于拟菱形藻产 毒的影响。如有学者将产毒的成列拟菱形藻(P. seriata) 与不产毒的格式拟菱形藻(P. granii)分别与桡足类 Calanus copepodites 放在一起,发现成列拟菱形藻产 毒水平有所上升、而在桡足类的诱导下格式拟菱形 藻也能够产生 DA(Tammilehto et al, 2015)。研究认为, 桡足类与拟菱形藻属于食物链中的捕食关系、拟菱 形藻增加 DA 水平、可以降低捕食者的摄食率 (Tammilehto et al, 2015)。本文进行的浮游动物诱导实 验中,也验证了上述观点。在浮游动物诱导实验中, 无论是加入卤虫、还是褶皱臂尾轮虫、均能够增加福 氏拟菱形藻的产毒水平,最高可增加28.5倍。本文的 诱导实验说明、浮游动物能够显著刺激有毒拟菱形 藻的产毒水平、而浮游动物的缺失、也可导致有毒拟 菱形藻的产毒能力大大降低、这或许可以解释为什 么我国拟菱形藻在实验室培养条件下极少检测到 DA, 而在自然海域如浮游植物样品中却有高含量 DA(Li et al, 2017).

4 结论

(1)本研究结合形态学与分子生物学技术,鉴 定到我国拟菱形藻属的1个新记录种:福氏拟菱形 藻,增加了我国拟菱形藻属的物种多样性。

(2)本文建立的 5 个福氏拟菱形藻株系中均能检测到 DA,单细胞产毒量为 0.02—0.23pg,这是我国报道的第二个能够产生 DA 的拟菱形藻物种。

(3) 利用卤虫和褶皱臂尾轮虫对福氏拟菱形藻的

产毒特征与水平进行了诱导,发现浮游动物能够促使 拟菱形藻的 DA 水平,增加幅度在 4—28 倍之间。

参考文献

- 王 恒,2011. 舟山海域贝类海产品中软骨藻酸含量调查. 中 国卫生检验杂志,21(12):2986—2988
- 邢小丽,杨军霞,康燕玉等,2007.大亚湾水域两种拟菱形藻 的形态学鉴定及毒素分析.台湾海峡,26(4):576—582
- 吉 薇,郑洁莹,曾雪萍等,2011. 南海海域软骨藻酸(DA)贝 类毒素的 HPLC 方法检测.现代食品科技,27(1): 120—122,116
- 吕颂辉,齐雨藻,1992. 南海大鹏湾的主要赤潮生物. 暨南大 学学报(自然科学),13(3):130—133
- 李 扬,何利娜,马艳艳等,2010. 伪柔弱拟菱形藻复合群的 形态分类学研究. 水生生物学报,34(2):302—311
- 宋琍琍, 张海琪, 侯镜德等, 2008. 液相色谱-串联质谱法测定 贝类毒素软骨藻酸的残留. 水产学报, 32(6): 950—956
- 陈菊芳, 齐雨藻, 徐 宁等, 2005. 大亚湾拟菱形藻水华及其 在生物群落中的生态地位. 海洋学报, 27(1): 114—119
- 陈 菊 芳,徐 宁,王朝 晖 等,2002.大 亚 湾 拟 菱 形 藻 (*Pseudo-nitzschia* spp.)种群的季节变化与环境因子的关系. 环境科学学报,22(6):743—748
- 钱宏林,梁 松,齐雨藻,2000. 广东沿海赤潮的特点及成因 研究. 生态科学,19(3):8—16
- 徐国双,李 扬,2015. 我国沿海拟菱形藻属的 2 新记录种及 其产毒特征分析. 热带亚热带植物学报,23(6):614—624
- 黄春秀,徐国双,李 扬,2017.大亚湾水域并基拟菱形藻的 种类鉴定和产毒特征分析.水生生物学报,已录用
- Bates S S, Bird C J, de Freitas A S W, et al, 1989. Pennate diatom Nitzschia pungens as the primary source of domoic acid, a toxin in shellfish from eastern Prince Edward Island, Canada. Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 46(7): 1203—1215
- Dao H V, Phan V B, Teng S T, et al, 2015. Pseudo-nitzschia fukuyoi (Bacillariophyceae), a domoic acid-producing species from Nha Phu Bay, Khanh Hoa Province, Vietnam. Fisheries Science, 81(3): 533—539
- Guillard R R L, Hargraves P E, 1993. *Stichochrysis immobilis* is a diatom, not a chrysophyte. Phycologia, 32: 234–236
- Lelong A, Hégaret H, Soudant P, et al, 2012. Pseudo-nitzschia (Bacillariophyceae) species, domoic acid and amnesic shellfish poisoning: revisiting previous paradigms. Phycologia, 51(2): 168–216
- Li A F, Yu R C, Wang Y F, et al, 2005. Morphological and toxicity characteristics of *Pseudo-nitzschia pungens* strain PP0201-01 isolated from the East China Sea. Chinese Journal of Oceanology and Limnology, 23(4): 418—426
- Li Y, Huang C X, Xu G X, *et al*, 2017. *Pseudo-nitzschia simulans* sp. nov. (Bacillariophyceae), the first domoic acid producer from Chinese waters. Harmful Algae, 2017, 67: 119 - 130.
- Lim H C, Teng S T, Leaw C P, et al, 2013. Three novel species in the Pseudo-nitzschia pseudodelicatissima complex: P. batesiana sp. nov., P. lundholmiae sp. nov., and P. fukuyoi sp. nov. (Bacillariophyceae) from the Strait of Malacca, Malaysia. Journal of Phycology, 49(5): 902–916

- Lü S H, Li Y, Lundholm N, *et al*, 2012. Diversity, taxonomy and biogeographical distribution of the genus *Pseudo-nitzschia* (Bacillariophyceae) in Guangdong coastal waters, South China Sea. Nova Hedwigia, 95(1—2): 123—152
- Lundholm N, Daugbjerg N, Moestrup Ø, 2002. Phylogeny of the Bacillariaceae with emphasis on the genus *Pseudo-nitzschia* (Bacillariophyceae) based on partial LSU rDNA. European Journal of Phycology, 37(1): 115–134
- Lundholm N, Moestrup Ø, Hasle G R, et al, 2003. A study of the Pseudo-nitzschia pseudodelicatissima/cuspidata complex (Bacillariophyceae): what is P. pseudodelicatissima? Journal of Phycology, 39(4): 797—813
- Lundholm N, Moestrup Ø, Kotaki Y, et al, 2006. Inter- and intraspecific variation of the *Pseudo-nitzschia delicatissima* complex (Bacillariophyceae) illustrated by rRNA probes, morphological data and phylogenetic analyses. Journal of Phycology, 42(2): 464—481
- Miller M A, Pfeiffer W, Schwartz T, 2010. Creating the CIPRES science gateway for inference of large phylogenetic trees. In: Proceedings of Gateway Computing Environments Workshop (GCE). New Orleans, LA: IEEE, 2010: 1—8, doi: 10.1109/gce.2010.5676129
- Moestrup Ø, Akselmann R, Fraga S, *et al*, 2017. IOC-UNESCO taxonomic reference list of harmful micro algae. (2017-07-24). http://www.marinespecies.org/hab
- Percopo I, Ruggiero M V, Balzano S, et al, 2016. Pseudo-

nitzschia arctica sp. nov., a new cold-water cryptic Pseudo-nitzschia species within the P. pseudodelicatissima complex. Journal of Phycology, 52(2): 184–199

- Ronquist F, Teslenko M, van der Mark P, et al, 2012. MrBayes 3.2: efficient Bayesian phylogenetic inference and model choice across a large model space. Systematic Biology, 61(3): 539—542
- Tammilehto A, Nielsen T G, Krock B, et al, 2015. Induction of domoic acid production in the toxic diatom *Pseudo-nitzschia* seriata by calanoid copepods. Aquatic Toxicology, 159: 52—61
- Teng S T, Lim H C, Lim P T, et al, 2014. Pseudo-nitzschia kodamae sp. nov. (Bacillariophyceae), a toxigenic species from the Strait of Malacca, Malaysia. Harmful Algae, 34: 17–28
- Teng S T, Tan S N, Lim H C, et al, 2016. High diversity of Pseudo-nitzschia along the northern coast of Sarawak (Malaysian Borneo), with descriptions of P. bipertita sp. nov. and P. limii sp. nov. (Bacillariophyceae). Journal of Phycology, 52(6): 973—989, doi: 10.1111/jpy.12448
- Trainer V L, Bates S S, Lundholm N, et al, 2012. Pseudo-nitzschia physiological ecology, phylogeny, toxicity, monitoring and impacts on ecosystem health. Harmful Algae, 14: 271–300
- Wu H Y, Guo M M, Tan Z J, et al, 2014. Liquid chromatography quadrupole linear ion trap mass spectrometry for multiclass screening and identification of lipophilic marine biotoxins in bivalve mollusks. Journal of Chromatography A, 1358: 172–180

PSEUDO-NITZSCHIA FUKUYOI—A NEW RECORD OF TOXIC *PSEUDO-NITZSCHIA* TAXA FROM CHINA

HUANG Chun-Xiu^{1, 2}, DONG Huan-Chang^{1, 2}, WU Hai-Yan³, TAN Zhi-Jun³, LI Yang^{1, 2}

(1. Guangzhou Key Laboratory of Subtropical Biodiversity and Biomonitoring, College of Life Science, South China Normal University, Guangzhou 510631, China; 2. Guangdong Provincial key Laboratory of Healthy and Safe Aquaculture, College of Life Science, South China Normal University, Guangzhou 510631, China; 3. Key Laboratory of Testing and Evaluation for Aquatic Product Safety and Quality, Ministry of Agriculture, Yellow Sea Fisheries Research Institute, Chinese Academy of Fishery Sciences, Qingdao 266071, China)

Abstract To clarify the species diversity of the genus *Pseudo-nitzschia* in China and declare their domoic acid (DA) production, a set of monoclonal strains were isolated and established from Chinese coastal waters in this study. Based on the morphology under light microscope (LM) and transmission electron microscopy (TEM), and molecular analysis inferred from internal transcribed spacer (ITS) region of ribosomal rRNA encoding gene, and comparison of ITS2-RNA secondary structure, a new record *Pseudo-nitzschia* species for China was identified: *P. fukuyoi* Lim, Teng, Leaw & Lim. Its morphological features was described in detail and compared with similar species, and the unique molecular feature for the secondary structure of ITS2-RNA was analyzed. Using liquid chromatography tandem mass spectrometry (LC-MS/MS) injection, DA could be detected from all five established *P. fukuyoi* strains, with concentrations around 0.02-0.23 pg cell⁻¹. In addition, *Artemia salina* and *Brachionus plicatilis* were used to mix-culture with *P. fukuyoi* strains, to evaluate the impact on the ability of DA-production. The result show that the existence of zooplankton could increase DA-production level of *P. fukuyoi* for 4.7–28.5 times. The discovery enriches the diversity of the genus *Pseudo-nitzschia* in China, and report a new toxic *Pseudo-nitzschia* species, *P. fukuyoi*, which can provide basic data for further studies.

Key words *Pseudo-nitzschia fukuyoi*; diversity; morphology; internal transcribed spacer; ITS2-RNA secondary structure; domoic acid