微生物学报 Acta Microbiologica Sinica 2019, 59(7): 1307–1317 http://journals.im.ac.cn/actamicrocn DOI: 10.13343/j.cnki.wsxb.20180386



Research Article

# 一株虾池来源的螺旋拟柱孢藻藻株的分离鉴定及重金属离子 Cu<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>对其生长的影响

聂利华<sup>1</sup>,杨东娟<sup>2</sup>,刘亚群<sup>3</sup>,韩博平<sup>4</sup>,马秀兰<sup>1</sup>,查广才<sup>2\*</sup>

1揭阳职业技术学院生物工程系,广东揭阳 522000

2韩山师范学院生物系,广东 潮州 521041

3海南大学热带农林学院,海南 海口 570100

4暨南大学水体富营养化与赤潮防治广东普通高校重点实验室,广东 广州 510632

摘要:【目的】探讨凡纳滨对虾养殖水体中入侵蓝藻拟柱孢藻的生长生理特性。【方法】从汕头澄海人工 对虾养殖池分离纯化藻株,通过形态及其 16S rRNA 基因鉴定,之后在 CT 与 BG11 两种蓝藻通用培养 基的基础上优化最佳培养条件,最后分析了不同浓度的 3 种重金属离子即 Cu<sup>2+</sup>(0-0.8 mg/L)、Cd<sup>2+</sup>(0-4 mg/L)和 Pb<sup>2+</sup>(0-80 mg/L)对藻株生长的影响。【结果】澄海虾池来源的分离纯化藻株形态呈卷曲螺旋型, 16S rRNA 基因序列与多株其他来源的拟柱孢藻相似度均达 98%以上。实验室培养,藻株最佳生长状态 的培养条件是在 BG11 培养基的基础上调整氮浓度及氮磷比分别为 N 62 mg/L, N: P=9:1,在此条件下, 藻丝生物量可达(0.632±0.170)×10<sup>7</sup>/L,藻丝比平均生长速率最高为(0.063±0.001)/d。本分离藻株活体对重 金属 Cu<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>具有一定的耐受性,其耐受浓度范围分别为 0-0.2、0-0.5 和 1-40 mg/L,其中, Cu<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>对藻体的半数抑制浓度(96 h EC<sub>50</sub>)分别为 0.125 和 0.551 mg/L;而浓度范围为 0-80 mg/L 的 Pb<sup>2+</sup>对藻体的半数抑制浓度(96 h EC<sub>50</sub>)分别为 0.125 和 0.551 mg/L;而浓度范围为 0-80 mg/L 的 Pb<sup>2+</sup>对藻体的生长则表现为低剂量(≤40 mg/L)呈促进,高剂量(≥80 mg/L)则抑制。【结论】从凡纳滨 对虾养殖池中分离鉴定出一株形态呈螺旋型的拟柱孢藻,命名为螺旋拟柱孢藻(*Cylindrospermopsis raciborskii* helix),本藻株活体能够在一定浓度的 Cu<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>中生长,为螺旋拟柱孢藻活藻生物吸 附重金属离子而改善虾池水体环境提供了可能性。

关键词:螺旋拟柱孢藻,鉴定,重金属,耐受性

<sup>\*</sup>通信作者。E-mail: Lsp01cgc@aliyun.com

基金项目: 广东揭阳职业技术学院创新强校工程(2016-2020)立项项目(JYPSHFW\_B1701); 广东揭阳职业技术学院科学研究项目 立项课题(2016JYCKY03, 2018JYCKZ01); 2017年"攀登计划"广东大学生科技创新培育专项资金(pdjh2017b0783)

收稿日期: 2018-09-05; 修回日期: 2018-12-04; 网络出版日期: 2019-06-10

拟柱孢藻(*Cylindrospermopsis raciborskii*)是 一种生存适应力高、入侵性强,近年来呈全球性 扩张分布的淡水水华蓝藻,它首次入侵某一水体 几年后就能形成强烈占优势的水华藻<sup>[1]</sup>。有些种类 的拟柱孢藻可以产生毒素,研究较多的主要有 CYN (Cylindrospermopsin)和 STX (saxitoxin)等, 前者是一种具有肝肾毒性的细胞毒素,后者为一 种神经毒素<sup>[2-3]</sup>。产毒拟柱孢藻在全球很多淡水饮 用水水源地均有发现<sup>[4-6]</sup>,由拟柱孢藻及其毒素引 起的对水环境、动物及人体造成的危害也日渐受 到人们的广泛关注<sup>[7-8]</sup>。近几十年来,拟柱孢藻环 境强适应性的生长特性<sup>[1,9]</sup>、入侵扩张特点<sup>[10-12]</sup>、 毒素种类及产毒的分子机制<sup>[13-14]</sup>以及如何监测及 去除拟柱孢藻及其毒素<sup>[15-17]</sup>等方面的研究,一直 是国内外学者的研究热点。

以拟柱孢藻为优势种的蓝藻水华不仅在河 流、水库及湖泊等水体中频繁暴发,也可在鱼塘、 盐沼和碱性湖泊中形成优势种<sup>[18]</sup>。近年来在广东 省, 拟柱孢藻不仅在很多水库已取代微囊藻成为 优势种<sup>[19]</sup>,而且在珠海、中山及汕头等多地的凡 纳滨对虾(Litopenaeus vannamei)养殖池中大量生 长繁殖并形成优势藻类。凡纳滨对虾养殖池中的 拟柱孢藻不产生毒素,形态呈少有的卷曲型<sup>[20]</sup>, 其大量繁殖并末对对虾的生长造成危害,反而有 利于对虾健康生长,水质也更稳定。聂利华等[21] 通过对中国科学院武汉水生生物研究所来源的拟 柱孢藻藻株研究发现, 它对水体多种重金属离子 具有很强的富集能力,推测拟柱孢藻可能富集了 虾池环境中的大量重金属离子从而改善了水质。 为进一步探讨虾池来源的拟柱孢藻潜在的重金属 生物富集性能及其他生理生化特性,本研究以广 东汕头澄海地区凡纳滨对虾养殖池中分离纯化出 的藻株为实验材料,通过形态及 16S rRNA 基因进行鉴定并进行培养基优化培养,选取 3 种重金属离子(Cu<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>、Pb<sup>2+</sup>)进行生长耐受试验,以期摸索其耐受范围,为拟柱孢藻活藻吸附重金属性能的研究提供参考。

# 1 材料和方法

#### 1.1 藻种分离、鉴定与培养

1.1.1 **藻种分离与 16S rRNA 的提取**:实验选用 的藻种采集于广东省汕头市澄海凡纳滨对虾养殖 池,样品送至中国科学院武汉水生生物研究所进 行分离,在光学显微镜下,用自制的玻璃毛细管 从水样中挑取单根藻丝,无菌水洗涤 4-5 次后转 入含 2 mL CT 培养基的 96 孔板中,置于恒温光照 培养箱中进行培养,培养条件为:光强 25 μE/(m<sup>2</sup>·s), 光暗周期 12 h:12 h,温度(25±1) ℃,培养约 4 周左右 待藻丝明显生长后,先后转入 10 mL 试管及 100 mL 三角锥形瓶中继续扩大培养获得单种藻种。

对所分离的纯种藻依据形态特征进行种类鉴 定后,以藻液的总 DNA 为模板,采用针对 16S rRNA设计的蓝藻特异性引物(27F/809R)进行 PCR 扩增<sup>[22]</sup>,PCR 的反应体系(30 μL):DNA 模板 1 μL, 引物 1、2 各 3 μL, dNTP 2 μL, Buffer 3 μL, 酶 0.2 μL,纯水 17.8 μL。PCR 反应条件:95 °C 5 min; 95 °C 30 s, 55 °C 30 s, 72 °C 1 min, 35 个循环; 72 °C 10 min,最后 1.0%琼脂糖凝胶电泳检测 PCR 反应产物。

**1.1.2 分离藻株 16S rRNA 序列的测定及系统发育树的构建:** PCR 产物送深圳华大基因科技服务有限公司进行序列测定,获得的序列与 GenBank上下载的多株拟柱孢藻的 16S rRNA 序列及 5 株外

类群藻即念珠藻属 Nostoc sp. PCC7120、柱孢藻属 Cylindrospermum sp. PCC7417、螺旋藻属 Spirulina platensis、鱼腥藻属 Umezakia natans TAC101 和 Anabaena bergii 等采用 BLAST 软件进行相似性分 析<sup>[23]</sup>,并使用 MEGA 6.0 软件和邻接法(Neighbor Joining, NJ)对获得的序列构建系统发育树。

**1.1.3 藻种培养:**在 CT 和 BG11 两种蓝藻通用培 养基的基础上,根据前期摸索调整氮浓度及氮、 磷比,设定了6种条件对分离鉴定后的藻种进行 了培养基优化:对 CT, N 32 mg/L, N: P=13:1; N 64 mg/L, N  $\therefore$  P=25  $\therefore$  1; N 128 mg/L, N  $\therefore$  P=50  $\therefore$  1; 对 BG-11, N 247 mg/L, N : P=35 : 1; N 124 mg/L, N:P=17:1; N 62 mg/L, N:P=9:1, 依次设定 为 C1-3 与 B1-3 号条件, 每种培养基条件设置 3 个 平行。实验采用单种批量藻液进行,取同一藻密 度相同体积的适量藻液,无菌接种至含150 mL不 同培养基的三角瓶中,置于恒温光照培养箱中进 行培养,培养箱环境条件参考前期研究<sup>[24]</sup>。每天 摇瓶1次,隔天定时取样,测定 OD<sub>680</sub>反映其生物 量,绘制生长曲线,并计算平均比生长速率(μ)。 藻培养过程中,不定时无菌取样,制作临时装片, 显微镜下观察藻的形态。

平均比生长速率(µ)按照公式(1)计算。

 $\mu = (\ln B_t - \ln B_o)/t$  公式(1)

式中, t 为从  $B_0 \cong B_t$ 的时间间隔(d);  $B_t$ 为藻 丝生长到对数生长末期时的藻丝密度;  $B_o$  为初始 藻丝密度。

 1.2 不同浓度重金属离子 Cu<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>对分 离藻株的影响

实验所用重金属离子试剂为硫酸铜、硝酸铅 及氯化镉,国产分析纯。根据预实验结果及优化 的最佳培养基,配制含不同浓度的重金属离子溶 液的培养基,离子水平分别为,Cu<sup>2+</sup>:0、0.05、0.10、0.20、0.40、0.80 mg/L;Cd<sup>2+</sup>:0、0.2、0.5、1.0、2.0、4.0 mg/L;Pb<sup>2+</sup>:0、1、5、10、20、40、80 mg/L,每个浓度设定3个平行。实验前1周进行藻种的活化培养,使其达到对数生长期,之后取适量藻液4000 r/min,离心10 min,收获藻体无菌接种至含不同重金属离子的150 mL培养液中,接种密度为2.1×10<sup>6</sup>/L。从接种后第2天开始,每天定时取样测定,绘制不同浓度重金属离子下的藻生长曲线,同时计算抑制率*I*(%)(公式2)。

 $I(\%)=(u_{o}-u_{t})/u_{o}$  公式(2)

式中 *I* 为藻细胞生长抑制率,*u*。为对照组的特定生长速率,*u*<sub>t</sub> 为藻液在 *t* 时刻的特定生长速率, 所得数值通过计算后使用 Origin 8.0 软件,利用曲 线拟合得出 96 h 的 EC<sub>50</sub> 值<sup>[25]</sup>。

### 2 结果和分析

#### 2.1 分离藻株藻属的确定

分离纯化的藻体镜下观察呈卷曲、螺旋的丝状,末端细胞尖细,宽度约 2-3.5 μm,长度可至 60 μm、多数 20-50 μm (图 1-A、B),偶见异形胞,顶生。为进一步明确藻株的归属,进行了 16S rRNA 的提取、PCR 扩增与测序。

图 2 为藻株 16S rRNA 的 PCR 扩增的电泳图, 产物与预期的大小一致,约 780 bp。测序结果表 明拟柱孢藻 16S rRNA 最重要的 780 个核甘酸序列 得到了有效扩增,将测得的基因序列用 BLAST 软 件与 GenBank 中已发表的其他种类拟柱孢藻 16S rRNA 序列及 5 株外类群进行同源性比较,并构建 系统发育树(图 3),三角形代表样品。结果表明分 离藻株与其他来源的拟柱孢藻都聚集在同一类群 中,与已报道的拟柱孢藻 *Cylindrospermopsis* 



图 1. 分离藻株的形态特征图(10×40)

Figure 1. The morphological characterization of isolated algal strain. A: most of the isolated algae; B: few of the isolated algae.

catemaco CHAB1390 亲源关系最近,比对显示有 98%的相似性,意味着本分离藻株在蓝细菌分类 学地位上归属于拟柱孢藻属,但是否与 *Cylindrospermopsis catemaco* CHAB1390为同一种 则尚缺乏足够的证据,结合形态学特征,本藻株命 名为螺旋拟柱孢藻(*Cylindrospermopsis raciborskii* helix)。

#### 2.2 螺旋拟柱孢藻的培养基优化

图 4、图 5 为螺旋拟柱孢藻藻丝在 6 种不同培 养基条件下的生长曲线及其生长速率。结果显示, 本藻丝在这 6 种培养基(C1、C2、C3、B1、B2、 B3)条件下均能生长。多数条件下,藻体在经历约 3-5 d 的滞留期即进入生长快速的对数生长期,约 15-16 d 达稳定生长期,其中生物量最高及生长速 率最快的培养基条件为 B3,即在蓝藻通用培养基 BG11 的基础上调整氮浓度及氮、磷比分别为 62 mg/L 和 9 : 1,在此培养基条件下,最高生 物 量达(0.632±0.170)×10<sup>7</sup>/L,生长速率为(0.063± 0.001)/d,另外,在此培养基中的藻液主要呈绿色, 镜下呈典型的螺旋型藻丝,多为 3-4 个螺旋,而 培养基上调整氮浓度及氮、磷比分别为 N 128 mg/L, N: P=50:1)和B1(即原始BG11未调 整的培养基),这2种培养基中的藻液多为黄色, 镜下藻体呈弧形、圆形居多,其中C3的最高生物 量低至4.50×10<sup>6</sup>/L,平均生长速率为0.038/d,分 别为B3培养基的68.6%和60.3%,C3与B3组的 生物量与生长速率存在显著差异(P<0.05)。由此可 见,螺旋拟柱孢藻生长最优的培养基为B3培养基。

生物量及生长速率较低的培养基条件为 C3(即 CT



图 2. 分离藻株的 16S rRNA 的 PCR 扩增电泳图 Figure 2. Electrophoresis analysis on PCR amplification of 16S rRNA and derived from isolated algal strain. M: Marker; Cyr-1: isolated algal strain.





Figure 3. Phylogenic tree of isolated algal strain based on 16S rRNA full-length sequence. Numbers above branches from 1000 replicates and are given in the following order: neighbor joining parsimony. The accession numbers of each DNA sequences from NCBI are given in brakets. Scale reprents the expected number of substitutations per site. The objective strains are in bold font.



图 4. 螺旋拟柱孢藻在不同培养条件下的生长曲线 Figure 4. Growth curves of *C. raciborskii* helix under different culture conditions.



图 5. 螺旋拟柱孢藻在不同培养基条件下的生长速率 Figure 5. Growth rate of *C. raciborskii* helix under different culture conditions.

http://journals.im.ac.cn/actamicrocn

# 2.3 不同浓度重金属离子 Cu<sup>2+</sup>、Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>对螺 旋拟柱孢藻生长的影响

螺旋拟柱孢藻在不同浓度 Cu2+、Pb2+和 Cd2+ 条件下经过 7-8 d 的培养后,结果如图 6 所示。 在预实验的基础上本实验设置的重金属离子浓 度范围内,相比对照组而言,除 Pb<sup>2+</sup>外,不同浓 度的Cu<sup>2+</sup>和Cd<sup>2+</sup>对螺旋拟柱孢藻均表现出不同程 度的抑制作用,藻体在经过 2-3 d 的适应性生长 后,于第4天(≥96 h)受抑制效果更明显,且此抑 制作用随重金属离子浓度的升高而增加。在 Cu<sup>2+</sup>浓 度范围为 0-0.2 mg/L、Cd<sup>2+</sup>浓度范围为 0-0.5 mg/L 时,藻细胞仍可进入生长期,藻液不发黄,表现 出一定的耐受性;对 Cd<sup>2+</sup>的耐受性强于 Cu<sup>2+</sup>,在 Cu<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>浓度分别为 0.4、1 mg/L 的环境中, 藻 细胞无任何生长,培养液后期为黄白色,镜检为 聚集成堆的死亡藻细胞。使用回归曲线模拟,计 算得出 Cu<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>对藻体的 96 h EC<sub>50</sub> 值分别为 0.125、0.551 mg/L。在 Pb<sup>2+</sup>浓度为 0-80 mg/L 的 范围内,除 80 mg/L 的 Pb<sup>2+</sup>对藻体表现为明显抑 制外,其他浓度对藻体的生长表现为一定的促进 作用, 尤其是处理第 4 天(96 h)后, 在 1-20 mg/L 的 Pb<sup>2+</sup>浓度范围内,促进作用随浓度升高而加强, 40 mg/L 的 Pb<sup>2+</sup>对藻的生长也是促进的, 但其促 进作用低于 10、20 mg/L 的 Pb<sup>2+</sup>浓度处理。以上 结果表明,螺旋拟柱孢藻可以在一定浓度范围的 Cu<sup>2+</sup>、Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>重金属离子条件下生存,具有 一 定 的 耐 受 性 , 耐 受 性 能 依 次 为 : Pb<sup>2+</sup>>Cd<sup>2+</sup>>Cu<sup>2+</sup>, 能耐受的重金属离子浓度分别 为 Pb<sup>2+</sup>为 1-40 mg/L, Cd<sup>2+</sup>为 0-0.5 mg/L, Cu<sup>2+</sup> 为 0-0.2 mg/L。



图 6. 螺旋拟柱孢藻在不同浓度 Cu<sup>2+</sup>、Pb<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>中 的生长曲线

Figure 6. Growth curves of *C. raciborskii* helix under different concentrations of  $Cu^{2+}$ ,  $Pb^{2+}$  and  $Cd^{2+}$ . A: the growth curve of the strain under  $Cu^{2+}$ ; B: the growth curve of the strain under  $Pb^{2+}$ ; C: the growth curve of the strain under  $Cd^{2+}$ .

# 3 讨论

拟柱孢藻是近年来受到广泛关注的一类具有 潜在毒性且入侵性强的淡水水华蓝细菌,属于念 珠藻目念珠藻科拟柱孢藻属<sup>[26]</sup>,其分类主要结合 形态学特征及分子生物学方法。根据显微镜下藻 株形态、营养细胞、异形胞的大小与形成差异及 孢子特征等方面分为Cylindrospermopsis africana、 C. cuspis, C. philippinensis, C. raciborskii, C. allantoidispora、C. catemaco、C. tavernae 和 C. curvispora 等 8 个种, 其中 C. raciborskii 即拉氏拟 柱孢藻因 CYN、STX 等毒素引发多起毒害事件而 备受关注与研究<sup>[27]</sup>,因而成为拟柱孢藻属的模式 种<sup>[28]</sup>。分子生物学水平上, 16S rRNA 常被用于对 各种生物进行系统发育学及种属分类等方面的研 究,于婷<sup>[23]</sup>通过对广东镇海水库分离的8株拟柱 孢藻的 16S rRNA 测序结果与 GenBank 上下载的 15 株来源于美、法、澳大利亚、德国等地区的拟 柱孢藻 16S rRNA 比对发现, 拟柱孢藻藻株间的 16S rRNA 相似度高达 99.8%-100%。Saker<sup>[27]</sup>对澳 大利亚北部多个水域来源的 7 株拟柱孢藻进行 16S rRNA 遗传学分析,发现其相似度达 99.8%以 上。Wilson<sup>[29]</sup>以16S rRNA、rpoCl、PC-IGS 及固 氮酶 nif H 基因等作为分子标记,分析澳大利亚地 区 2 株形态分别为直线型与卷曲形的拟柱孢藻, 发现其具有相似的遗传特征。本研究虾池来源的 藻株 16S rRNA 序列与 GenBank 上下载的多株拟 柱孢藻的 16S rRNA 序列构建的系统发育树可以 看出,这些藻株都聚集在同一类群中,相似度均 达到 98%以上, 说明在种属类别方面, 虾池来源 的藻株属于拟柱孢藻藻属,但此藻株形态为螺旋

卷曲型,国内少见。查广才等<sup>[20,30-31]</sup>在对广东省

凡纳滨对虾低盐度养殖水体环境进行长期跟踪调

查时首次发现此螺旋卷曲型的拟柱孢藻,其在调 查中还发现,螺旋拟柱孢藻极易在虾池中大量生 长繁殖并形成优势种且对对虾生长无害,虾池 的水质反而更稳定,这说明螺旋拟柱孢藻具有某 种调节虾池水环境的特性而促进虾体健康,另一 方面也说明遗传特征相似的不同拟柱孢藻藻株, 其形态与生理功能存在一定程度的差异性。Willis 等<sup>[32]</sup>从澳大利亚 Wivenhoe 水库分离出 24 株拟柱 孢藻,以 HIP1 为分子标记的遗传分析发现其系统 发育异质性小,但其形态、生长率、营养代谢及 产毒等方面的差异却较大。另外,也有学者<sup>[33]</sup>从 巴西一水库中同时分离到直线型与曲线型的拟柱 孢藻,发现其生长生理特性也不相同。

本研究虾池来源的螺旋拟柱孢藻在两种通 用蓝藻培养基 CT 与 BG11 中, 生物量及比生长 速率均不高, 藻液极易变黄, 在6种改良培养基 中, 生长最佳的是 B3 (BG11 基础上, N 62 mg/L, N:P=9:1),生长最差的是C3(CT基础上,N128 mg/L, N:P=50:1)。分析发现,这 6 种培养基中,B3 的氮磷比最小, 而 C3 的氮磷比最高, 其次, 磷浓 度上 B3 (约 7 mg/L)高于 C3 (约 2.56 mg/L)。根据 螺旋拟柱孢藻在这 6 种改良培养基的生物量与比 生长速率总体来看,藻丝生长与氮磷比负相关, 与磷浓度正相关,氮磷比与磷浓度为主要影响因 子,与赵莉等<sup>[34]</sup>研究一致。磷对拟柱孢藻的作用 一直是多年来的研究热点, 拟柱孢藻对磷具有较 高的亲和力及储存能力,有研究报道磷浓度与拟 柱孢藻生物量之间呈正相关,也有呈负相关的报 道[14,35-36]。不同拟柱孢藻藻株对磷浓度及其波动性 变化具有生长反应的差异,这不仅表明藻株反应 的灵活性,而且也表明藻株之间具有明显的差异 性。此外,本项目调整的6种培养基条件中,氮 浓度的水平均较高(≥32 mg/L),藻株因氮浓度的

不同引起的生长差异性较小,这与于婷等<sup>[37]</sup>及戴 景峻等<sup>[19]</sup>的研究一致,拟柱孢藻藻丝的生长在高 氮浓度下,受氮浓度影响小,而磷浓度及氮磷比 成为更重要的决定因子。

藻类与重金属的相互作用研究对于了解重金 属对水生生物的致毒机理、藻类的抗性机制以及 利用藻类进行生物监测和防治水体重余属污染具 有重要的意义[38]。拟柱孢藻是一种近年来才受到 广泛关注的水华蓝藻,其与重金属之间的相互作 用研究不多。Tonietto 等<sup>[39]</sup>分析了不同分子量的拟 柱孢藻有机分泌物(EOM)对重金属离子铜与隔的 络合作用,结果发现藻株 EOM 络合铜离子的配体 有2个,络合镉的配体只有1个,而且小分子量的 EOM 对铜的络合力更强。Tonietto<sup>[40]</sup>将拟柱孢藻的 可溶性有机分泌物按分子量分为3部分(>30 kDa; 30-10 kDa; 10-3 kDa), 其发现不同分子量的有机 分泌物对重金属离子 Cu<sup>2+</sup>、Zn<sup>2+</sup>、Cd<sup>2+</sup>和 Pb<sup>2+</sup>具有 不同的络合位点与络合力,其中10-3 kDa的拟柱 孢藻有机分泌物对 Cu<sup>2+</sup>和 Cd<sup>2+</sup>的络合力最强。聂 利华等<sup>[21]</sup>通过大规模无菌通气培养拟柱孢藻,冷 冻干燥法收集藻粉,对 Pb<sup>2+</sup>、Cu<sup>2+</sup>、Hg<sup>2+</sup>、Ag<sup>+</sup>、 Cr<sup>2+</sup>、Co<sup>2+</sup>及 Ni<sup>2+</sup>等 7 种重金属离子设计了 24 h 的吸附实验,结果发现拟柱孢藻对多数离子的吸 附作用较强,在2h内即可达到最佳吸附效果。凡 纳滨对虾养殖池中处于优势生长的螺旋拟柱孢藻 有益于虾体健康,是否因为藻体能够耐受并吸附 了重金属离子,从而改善了水质?为此本研究从 耐受性方面对水体常见的重金属离子 Cu<sup>2+</sup>、Pb<sup>2+</sup> 和 Cd<sup>2+</sup>进行了初步探讨,研究发现,螺旋拟柱孢 藻对这 3 种离子具有不同程度的耐受性, 能耐受 的离子浓度范围分别为 Pb<sup>2+</sup> 1-40 mg/L、Cd<sup>2+</sup> 0-0.5 mg/L、Cu<sup>2+</sup> 0-0.2 mg/L,本藻株对 Cu<sup>2+</sup>的耐 受性比淡水蓝藻螺旋藻弱<sup>[41]</sup>,对 Cd<sup>2+</sup>的耐受性与

微囊藻相当<sup>[42]</sup>。Pb<sup>2+</sup>对螺旋拟柱孢藻具有低浓度促 进高浓度抑制生长的特性,与张展宁等<sup>[43]</sup>、李勇 勇等<sup>[44]</sup>及易婷婷等<sup>[25]</sup>研究 Pb<sup>2+</sup>对蛋白核小球藻、 螺旋藻及淡水硅藻谷皮菱形藻的作用性质类似, 但螺旋拟柱孢藻在 80 mg/L 的 Pb<sup>2+</sup>浓度下才表现 为明显抑制作用,远远高于螺旋藻(60 mg/L)及淡水 硅藻谷皮菱形藻(50 mg/L),蛋白核小球藻的抑制浓 度与之相同。活体藻类因易受到重金属的毒性作 用,适合用于水体重金属浓度为 1 mg/L 左右的生 物修复<sup>[45]</sup>,螺旋拟柱孢藻活体对 Cd<sup>2+</sup>(≤0.5 mg/L)、 Cu<sup>2+</sup>(≤0.2 mg/L)是否具有吸附作用还需进一步研 究,藻体对 Pb<sup>2+</sup>耐受性更高,以期用于更高浓度 Pb<sup>2+</sup>污染的水体处理中。

## 参考文献

- Kovács AW, Présing M, Vörös L. Thermal-dependent growth characteristics for *Cylindrospermopsis raciborskii* (Cyanoprokaryota) at different light availabilities: methodological considerations. *Aquatic Ecology*, 2016, 50(4): 623–638.
- [2] Dittmann E, Fewer DP, Neilan BA. Cyanobacterial toxins: biosynthetic routes and evolutionary roots. FEMS Microbiology Reviews, 2013, 37(1): 23–43.
- [3] Vehovszky Á, Kovács AW, Farkas A, Győri J, Szabó H, Vasas G. Pharmacological studies confirm neurotoxic metabolite(s) produced by the bloom-forming *Cylindrospermopsis raciborskii* in Hungary. *Environmental Toxicology*, 2013, 30(5): 501–512.
- [4] William WJ, Sarah S. Distribution and abundance of *Cylindrospermopsis raciborskii* in Indiana lakes and reservoirs. Bloomington, Indiana: Indiana University, School of Public and Environmental Affairs, 2005.
- [5] Fastner J, Heinze R, Humpage AR, Mischke U, Eaglesham GK, Chorus I. Cylindrospermopsin occurrence in two German lakes and preliminary assessment of toxicity and toxin production of *Cylindrospermopsis raciborskii* (Cyanobacteria) isolates. *Toxicon*, 2003, 42(3): 313–321.
- [6] Lei LM, Peng L, Huang XH, Han BP. Occurrence and dominance of *Cylindrospermopsis raciborskii* and dissolved cylindrospermopsin in urban reservoirs used for drinking water supply, South China. *Environmental Monitoring and Assessment*, 2014, 186(5): 3079–3090.

- [7] Svirčev Z, Obradović V, Codd GA, Marjanović P, Spoof L, Drobac D, Tokodi N, Petković A, Nenin T, Simeunović J, Važić T, Meriluoto J. Massive fish mortality and *Cylindrospermopsis raciborskii* bloom in Aleksandrovac Lake. *Ecotoxicology*, 2016, 25(7): 1353–1363.
- [8] Zanchett G, Oliveira-Filho EC. Cyanobacteria and cyanotoxins: from impacts on aquatic ecosystems and human health to anticarcinogenic effects. *Toxins (Basel)*, 2013, 5(10): 1896–1917.
- [9] Moreira C, Fathalli A, Vasconcelos V, Antunes A. Phylogeny and biogeography of the invasive cyanobacterium *Cylindrospermopsis raciborskii. Archives of Microbiology*, 2015, 197(1): 47–52.
- [10] Wood SA, Pochon X, Luttringer-Plu L, Vant BN, Hamilton DP. Recent invader or indicator of environmental change? A phylogenetic and ecological study of *Cylindrospermopsis* raciborskii in New Zealand. Harmful Algae, 2014, 39: 64–74.
- [11] Burford MA, Beardall J, Willis A, Orr PT, Magalhaes VF, Rangel LM, Azevedo SMFOE, Neilan BA. Understanding the winning strategies used by the bloom-forming cyanobacterium *Cylindrospermopsis raciborskii*. *Harmful Algae*, 2016, 54: 44–53.
- [12] Babanazarova OV, Sidelev SI, Fastner J. Northern expansion of Cylindrospermopsis raciborskii (Nostocales, Cyanoprokaryota) observed in shallow highly eutrophic lake Nero (Russia). International Journal on Algae, 2014, 17(2): 131–141.
- [13] Pierangelini M, Sinha R, Willis A, Burford MA, Orr PT, Beardall J, Neilan BA. Constitutive cylindrospermopsin pool size in *Cylindrospermopsis raciborskii* under different light and CO<sub>2</sub> partial pressure conditions. *Applied and Environmental Microbiology*, 2015, 81(9): 3069–3076.
- [14] Yang YM, Jiang YG, Li XC, Li H, Chen YX, Xie JL, Cai FF, Li RH. Variations of growth and toxin yield in *Cylindrospermopsis raciborskii* under different phosphorus concentrations. *Toxins*, 2016, 9(1): E13.
- [15] Zhang WY, Lou I, Ung WK, Kong YJ, Mok KM. Application of PCR and real-time PCR for monitoring cyanobacteria, *Microcystis* spp. and *Cylindrospermopsis* raciborskii in Macau freshwater reservoir. Frontiers of Earth Science, 2014, 8(2): 291–301.
- [16] Noyma NP, Silva TP, Chiarini-Garcia H, Amado AM, Roland F, Melo RCN. Potential effects of UV radiation on photosynthetic structures of the bloom-forming cyanobacterium *Cylindrospermopsis raciborskii* CYRF-01. *Frontiers in Microbiology*, 2015, 6: 1202.
- [17] Beamud G, Vico P, Haakonsson S, de La Escalera GM, Piccini C, Brena BM, Pirez M, Bonilla S. Influence of UV-B

radiation on the fitness and toxin expression of the cyanobacterium *Cylindrospermopsis raciborskii*. *Hydrobiologia*, 2016, 763(1): 161–172.

- [18] Đorđević NB, Matić SLJ, Simić SB, Stanić SM, Mihailović VB, Stanković NM, Stanković VD, Ćirić AR. Impact of the toxicity of *Cylindrospermopsis raciborskii* (Woloszynska) Seenayya & Subba Raju on laboratory rats in vivo. *Environmental Science and Pollution Research*, 2017, 24(16): 14259–14272.
- [19] Dai JJ, Peng L, Yu T, Lei LM. The effects of phosphorus and nitrogen on the growth of *Cylindrospermopsis raciborskii* N8 isolated from the Zhenhai Reservoir. *Acta Hydrobiologica Sinica*, 2015, 39(3): 533–539. (in Chinese) 戴景峻,彭亮,于婷, 雷腊梅. 镇海水库拟柱孢藻的分离 鉴定和氮磷对其生长的影响.水生生物学报, 2015, 39(3): 533–539.
- [20] Zha GC, Mai XW, Zhou CQ, He JG. Study on the planktonic algae community in low salinity culture ponds of *Litopenaeus vannamei*. *Marine Fisheries Research*, 2006, 27(1): 1–7. (in Chinese)
  查广才,麦雄伟,周昌清,何建国. 凡纳滨对虾低盐度养 殖池浮游藻类群落研究. 海洋水产研究, 2006, 27(1): 1–7.
- [21] Nie LH, Li XS, Lin ZS, Liu YQ, Yu J, Zha GC. Biosorption of heavy metals by *Cylindrospermopsis raciborskii*. Journal of Hydroecology, 2017, 38(1): 41–45. (in Chinese) 聂利华,李训仕,林壮森,刘亚群,余俊,查广才. 拟柱 胞藻对水体重金属的生物富集作用研究.水生态学杂志, 2017, 38(1): 41–45.
- [22] Vollmer W, Joris B, Charlier P, Foster S. Bacterial peptidoglycan (murein) hydrolases. *FEMS Microbiology Reviews*, 2008, 32(2): 259–286.
- [23] 于婷. 温度、光照及氮源对拟柱孢藻生长和藻丝形态的影响. 暨南大学硕士学位论文, 2014.
- [24] Nie LH, Li XS, Liu YQ, Zhu XB, Yu J, Zha GC. Study on the effects of temperature, light intensity, salinity and pH on growth characteristics of freshwater cyanobacteria *Cylindrospermopsis raciborskii. Ecological Science*, 2016, 35(4): 102–108. (in Chinese) 聂利华, 李训仕, 刘亚群, 朱兴彪, 余俊, 查广才. 温度、 光照、盐度与 pH 对淡水蓝藻拟柱胞藻生长的影响. 生态 科学, 2016, 35(4): 102–108.
- [25] Yi TT, Zhi CY, Li PL, Yang YJ, Shuai CY. Effect of Pb<sup>2+</sup> on the growth of freshwater diatom Nitzschia palea. Jiangsu Agricultural Sciences, 2016, 44(1): 340–343. (in Chinese) 易婷婷,支崇远,李培林,杨雨嘉,帅春燕. Pb<sup>2+</sup>对淡水硅 藻谷皮菱形藻(Nitzschia palea)生长的影响. 江苏农业科 学, 2016, 44(1): 340–343.
- [26] Komárek J, Kling H. Variation in six planktonic cyanophyte

http://journals.im.ac.cn/actamicrocn

genera in Lake Victoria (East Africa). *Algological Studies*, 1991, 61: 21-45.

- [27] Saker ML, Neilan BA. Varied diazotrophies, morphologies, and toxicities of genetically similar isolates of *Cylindrospermopsis raciborskii (Nostocales, Cyanophyceae)* from northern Australia. *Applied and Environmental Microbiology*, 2001, 67(4): 1839–1845.
- [28] Li HM, Pei HY, Sun JM, Jin Y, Xu HZ. Progress and prospect in the study of *Cylindrospermopsis raciborskii* and its toxins. *Journal of Lake Sciences*, 2017, 29(4): 775–795. (in Chinese)
  李红敏,裴海燕,孙炯明,金岩,徐杭州. 拟柱孢藻 (*Cylindrospermopsis raciborskii*)及其毒素的研究进展与展
- [29] Wilson KM, Schembri MA, Baker PD, Saint CP. Molecular characterization of the toxic cyanobacterium Cylindrospermopsis raciborskii and design of a species-specific PCR. Applied and Environmental Microbiology, 2000, 66(1): 332–338.

望. 湖泊科学, 2017, 29(4): 775-795.

- [30] Zha GC, Zhou CQ, Huang JR, He JG, Mai XW. Studies on the structure and biodiversity of the microplankton community in *Litopenaeus vannamai* desalination culture ponds. *Acta Ecologica Sinica*, 2004, 24(8): 1748–1755. (in Chinese) 查广才,周昌清,黄建荣,何建国,麦雄伟. 凡纳对虾淡 化养殖虾池微型浮游生物群落及多样性. 生态学报, 2004, 24(8): 1748–1755.
- [31] Zha GC. Investigation on the ecological factor in *Cylindrospermopsis raciborskii* bloom in low salty prawn ponds. *Ecological Science*, 2009, 28(4): 293–298. (in Chinese) 查广才. 虾池拟柱胞藻爆发的生态因子调查. 生态科学, 2009, 28(4): 293–298.
- [32] Willis A, Chuang AW, Woodhouse JN, Neilan BA, Burford MA. Intraspecific variation in growth, morphology and toxin quotas for the cyanobacterium, *Cylindrospermopsis* raciborskii. Toxicon, 2016, 119: 307–310.
- [33] Bittencourt-Oliveira MDC, Moura ADN, Hereman TC, Dantas EW. Increase in straight and coiled *Cylindrospermopsis raciborskii* (cyanobacteria) populations under conditions of thermal de-stratification in a shallow tropical reservoir. *Journal of Water Resource and Protection*, 2011, 3(4): 245–252.
- [34] Zhao L, Lei LM, Peng L, Han BP. Seasonal dynamic and driving factors of *Cylindrospermopsis raciborskii* in Zhenhai Reservoir, Guangdong Province. *Journal of Lake Sciences*, 2017, 29(1): 193–199. (in Chinese) 赵莉, 雷腊梅, 彭亮, 韩博平. 广东省镇海水库拟柱孢藻 (*Cylindrospermopsis raciborskii*)的季节动态及驱动因子分 析. 湖泊科学, 2017, 29(1): 193–199.

- [35] Chislock MF, Sharp KL, Wilson AE. Cylindrospermopsis raciborskii dominates under very low and high nitrogen-tophosphorus ratios. Water Research, 2014, 49: 207–214.
- [36] Dolman AM, Rücker J, Pick FR, Fastner J, Rohrlack T, Mischke U, Wiedner C. Cyanobacteria and cyanotoxins: the Influence of nitrogen versus phosphorus. *PLoS One*, 2012, 7(6): e38757.
- [37] Yu T, Dai JJ, Lei LM, Peng L. Effects of temperature, irradiance and nitrate on the growth of *Cylindrospermopsis* raciborskii N8. Journal of Lake Sciences, 2014, 26(3): 441-446. (in Chinese) 于婷,戴景峻, 雷腊梅, 彭亮. 温度、光照强度及硝酸盐 对拟柱孢藻(*Cylindrospermopsis raciborskii* N8)生长的影 响. 湖泊科学, 2014, 26(3): 441-446.
- [38] 李昊翔. 螺旋藻对重金属的耐受性和吸附研究. 浙江大学 硕士学位论文, 2005.
- [39] Tonietto AE, Oliveira NL, Lombardi AT, Polpo A. Copper and cadmium complexation by *Cylindrospermopsis* raciborskii exudate. Water Science & Technology, 2016, 73(10): 2544–2551.
- [40] Tonietto AE, Lombardi AT, Vieira AAH, Parrish CC, Choueri RB. Cylindrospermopsis raciborskii (cyanobacteria) exudates: chemical characterization and complexation capacity for Cu, Zn, Cd and Pb. Water Research, 2014, 49: 381–390.
- [41] Shan HH, Gao CX. The effects of Cu<sup>2+</sup> on the growth of *spirulina*. *Environmental Science and Management*, 2009, 34(7): 97–99. (in Chinese)
  单环环,高春晓. 铜离子对螺旋藻生长的影响. 环境科学 与管理, 2009, 34(7): 97–99.
- [42] Ran XF, Liu R, Bai F, Shi JQ, Wu ZX. The response on the growth and photosystem II of *Microcystis aeruginosa* to cadmium, a heavy metal. *Acta Hydrobiologica Sinica*, 2015, 39(3): 627–632. (in Chinese)
  冉小飞,刘瑞,白芳,施军琼,吴忠兴. 微囊藻生长及光 合系统 II 对重金属镉的响应. 水生生物学报, 2015, 39(3): 627–632.
- [43] Zhang ZN, Cui JS. Effects of Pb<sup>2+</sup> stress on chlorophy II fluorescence intensity and ultrastructure of *Chlorella pyrenoidosa*. Science Technology and Engineering, 2015, 15(10): 131–135. (in Chinese)
  张展宁, 崔建升. Pb<sup>2+</sup>胁迫对蛋白核小球藻叶绿素荧光强度及 亚显微结构的影响. 科学技术与工程, 2015, 15(10): 131–135.
- [44] Li YY, Zhao N, Li SC, Shao MF, Yu ZY, Qin S. Pb<sup>2+</sup> impacts on growth of two *Spirulina* strains. *Journal of Biology*, 2013, 30(4): 37–41. (in Chinese)
  李勇勇,赵楠,李善策,邵明飞,郁章玉,秦松. 重金属 铅离子(Pb<sup>2+</sup>)对两株螺旋藻生长影响的研究. 生物学杂志, 2013, 30(4): 37–41.

[45] Zhi TT, Cheng LH, Xu XH, Zhang L, Chen HL. Advances on heavy metals removal from aqueous solution by algae. *Progress in Chemistry*, 2011, 23(8): 1782–1794. (in Chinese) 支田田,程丽华,徐新华,张林,陈欢林.藻类去除水体 中重金属的机理及应用.化学进展,2011,23(8): 1782-1794.

# Isolation, identification and effect of heavy metals on the growth of *Cylindrospermopsis raciborskii* helix from shrimp ponds

Lihua Nie<sup>1</sup>, Dongjuan Yang<sup>2</sup>, Yaqun Liu<sup>3</sup>, Boping Han<sup>4</sup>, Xiulan Ma<sup>1</sup>, Guangcai Zha<sup>2\*</sup>

<sup>1</sup>Department of Bioengineering, Jieyang Polytechnic, Jieyang 522000, Guangdong Province, China

<sup>2</sup> Department of Biology, Hanshan Normal University, Chaozhou 521041, Guangdong Province, China

<sup>3</sup> College of Tropical Agriculture and Forestry, Hainan University, Haikou 570100, Hainan Province, China

<sup>4</sup> Department of Ecology and Key Laboratory of Eutrophication and Red Tide Prevention of Guangdong Higher Education Institutes, Jinan University, Guangzhou 510632, Guangdong Province, China

Abstract: [Objective] We examined the physiological characteristics of invasive cyanobacterium Cylindrospermopsis raciborskii helix isolated from Litopenaeus vannamei culture ponds. [Methods] The algal strain was isolated and purified from shrimp ponds in Chenghai, Shantou, and identified by morphology and 16S rRNA sequence analysis. Then, with the general culture media of CT and BG11, we optimized the culture conditions. Finally, we analyzed the effect of heavy metals  $Cu^{2+}(0-0.8 \text{ mg/L})$ ,  $Cd^{2+}(0-4 \text{ mg/L})$  and  $Pb^{2+}(0-80 \text{ mg/L})$ on the growth of the isolated strain. [Results] The identity of 16S rRNA sequence of the isolated strain was higher than 98% with that of typical strains of Cylindrospermopsis raciborskii from GenBank. Under laboratory culture conditions, the optimal culture medium for the growth of the isolated strain was the modified BG11 (N 62 mg/L, N:P=9:1), the exponential biomass and growth rate were up to  $(0.632\pm0.170)\times10^7$ /L,  $(0.063\pm0.001)$ /d, respectively. The isolated strain tolerated heavy metals Cu<sup>2+</sup>, Cd<sup>2+</sup> and Pb<sup>2+</sup>, and the tolerance concentrations was Pb<sup>2+</sup> 1-40 mg/L, Cd<sup>2+</sup> 0-0.5 mg/L, Cu<sup>2+</sup> 0-0.2 mg/L. Furthermore, Cu<sup>2+</sup> and Cd<sup>2+</sup> inhibited the growth of the isolated strain, and the inhibition increased with enhancing of heavy metal concentration and contact time, the 96 h EC<sub>50</sub> of  $Cu^{2+}$  and  $Cd^{2+}$  were 0.125 and 0.551 mg/L for the strain, respectively, but Pb<sup>2+</sup>(0-80 mg/L) had a dual effect on its growth, which promoted growth at low concentration ( $\leq 40 \text{ mg/L}$ ) and inhibited growth at high concentration  $(\geq 80 \text{ mg/L})$ . [Conclusion] A strain of Cylindrospermopsis raciborskii isolated from L. vannamei culture ponds has the potential of adsorbing heavy metal ions in shrimp ponds.

Keywords: Cylindrospermopsis raciborskii helix, identification, heavy metal, tolerance

(本文责编:张晓丽)

Supported by the Innovation Strong Project of Jieyang Polytechnic (JYPSHFW\_B1701), by the Scientific Research Project of Jieyang Polytechnic (2016JYCKY03, 2018JYCKZ01) and by the "Climbing Plan" Special-funds for University Students on Scientific and Technological Innovation of Guangdong Province (pdjh2017b0783)

<sup>\*</sup>Corresponding author. E-mail: Lsp01cgc@aliyun.com

Received: 5 September 2018; Revised: 4 December 2018; Published online: 10 June 2019