

基因组组装技术在合成生物学中的应用

黄鹏伟¹ 龚大春² 戴传超¹ 梅艳珍^{1*}

- (1. 南京师范大学生命科学学院 江苏省微生物与功能基因组学重点实验室 江苏省微生物资源产业化工程技术研究中心 江苏 南京 210023)
(2. 三峡大学生物与制药学院 湖北省天然产物研究与利用重点实验室 湖北 宜昌 443002)

摘要: 基因组组装技术是合成生物学领域近年来发展起来的新型技术。它基于大规模基因组数据分析,发现新型的或隐藏的生物活性物质合成基因簇。利用基因组组装技术,可提高或激活沉默的生物合成基因簇在微生物中的表达,从而合成潜在的、有价值的生物活性物质。本文旨在阐明最新的体内和体外基因组组装技术的设计原理、关键策略及其应用。基因组组装技术是合成生物学、代谢工程和功能基因组学研究的重要工具,对生物活性物质的高效生产及合成具有重要意义。

关键词: 基因组组装, OE-PCR, 同源重组, 酿酒酵母(*Saccharomyces cerevisiae*), 合成生物学

Application of gene assemblies in synthetic biology

HUANG Peng-Wei¹ GONG Da-Chun² DAI Chuan-Chao¹ MEI Yan-Zhen^{1*}

- (1. Jiangsu Engineering and Technology Research Center for Industrialization of Microbial Resources, Jiangsu Key Laboratory for Microbes and Functional Genomics, College of Life Sciences, Nanjing Normal University, Nanjing, Jiangsu 210023, China)
(2. Hubei Key Laboratory of Natural Products Research & Development, College of Biological & Pharmaceutical, China Three Gorges University, Yichang, Hubei 443002, China)

Abstract: Gene assemblies are new technologies developed in recent years in the field of synthetic biology. They are based on large-scale analysis of genome sequences to find new or cryptic gene clusters which synthesize bioactive substances. The silent or cryptic gene clusters in microorganisms can be activated to synthesize potential valuable compounds by these technologies. We aim to elucidate the principle, the key strategy and the application of *in vivo* and *in vitro* gene assemblies. These technologies play an important role in synthetic biology, metabolic engineering and functional genomics and they will be of great value to efficiently produce bioactive compounds.

Keywords: Gene assemblies, OE-PCR, Homologous recombination, *Saccharomyces cerevisiae*, Synthetic biology

Foundation item: National Natural Science Foundation of China (41306139)

***Corresponding author:** E-mail: meiyanzhen@njnu.edu.cn

Received: July 17, 2017; **Accepted:** March 28, 2018; **Published online** (www.cnki.net): April 11, 2018

基金项目: 国家自然科学基金(41306139)

*通信作者: E-mail: meiyanzhen@njnu.edu.cn

收稿日期: 2017-07-17; 接受日期: 2018-03-28; 网络首发日期(www.cnki.net): 2018-04-11

合成生物学, 即综合应用科学、技术和工程学来促进和加速生物体中遗传物质的设计、改造和修饰的一门学科。该技术突破自然进化的限制, 以“人工设计与基因组编辑”为核心, 从工程学角度设计表达元件或模块, 可用于生产特定的目标产物。通过设计合理的元件或模块对现有生物体系进行改造和优化, 从而得到人工可控的生物体系。2015年12月底以合成生物学发展战略为主题的第552次香山科学会议上, 30多位专家研讨如何将“可以像组装机器一样组配生物”的设想变为现实。合成生物学技术已成为绿色制造的核心技术, 广泛应用于生物医药、生物能源、大宗化学品及食品添加剂等^[1]。与传统的代谢工程和化学合成相比, 有如下优势: (1) 合成生物学可以激活或优化天然表达体系中沉默的基因或基因簇, 从而产生生物活性物质^[2]; (2) 可将动植物源的代谢途径构建到微生物体系中, 最终实现目标产物的异源表达^[1]; (3) 可人工设计非天然存在的代谢途径, 进而合成所需目标产物或者实现特定的功能等^[1]。基因组技术是合成生物学技术领域近年来发展起来的关键技术之一, 本文旨在阐述基因组技术在合成生物学应用中的设计原理、关键策略及其应用举例。

1 基于同源重组的体内 DNA assembler 技术的设计原理与关键策略

DNA assembler 技术的核心是去除目的基因前原有的受到复杂代谢调控的启动子, 替换成研究透彻且可诱导的组成型启动子^[3]。使用 OE-PCR^[4]将启动子和目的基因连接成表达盒, 再将这些表达盒以及含有筛选标记的片段共转化进入酿酒酵母 (*Saccharomyces cerevisiae*) 体内, *S. cerevisiae* 识别这些 DNA 片段在衔接处的同源序列, 通过同源重组机制将其组装成一个完整的基因通路^[5]。

DNA assembler 技术主要包含如下几部分: 目标物质相关基因簇的分析, 启动子的选择, 表达模块的组装, 辅助模块的设计及一步转化等。如图1所示, DNA assembler 技术设计的简要过程原理如下: (1) 基于测序的基因组或宏基因组数据分析, 推测可能的生物合成基因簇及目的产物; (2) 选择一系列合适的启动子; (3) PCR 扩增或化学合成相应的 DNA 片段, 采用 OE-PCR 将不同的启动子和相应的结构基因组组装成表达模块; (4) 将表达盒与辅助模块共转化 *S. cerevisiae*, 组装成环化的表达载体; (5) 在 *S. cerevisiae* 或其他宿主体内异源表达目标化合物; (6) 目标产物的检测及分析^[2] (图1)。

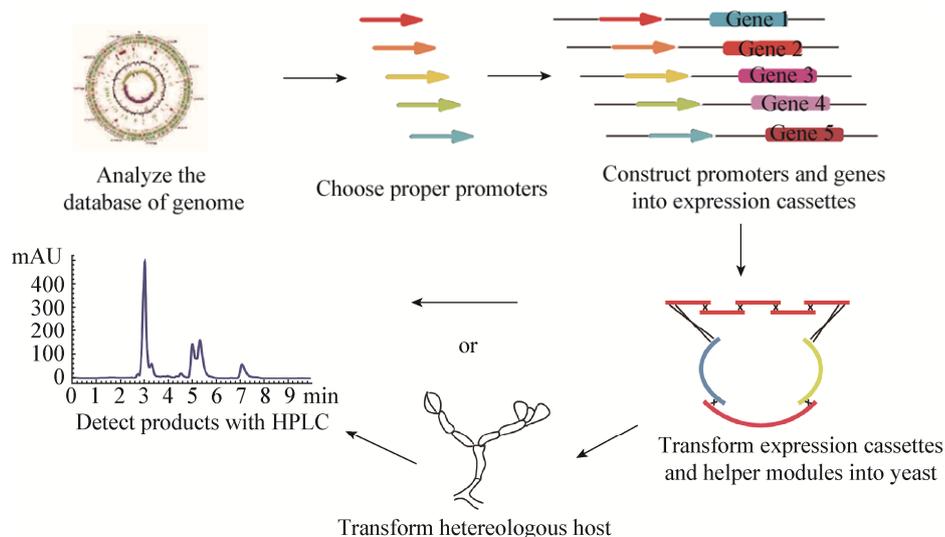


图1 沉默目标产物生物合成基因簇的激活表达过程

Figure 1 The workflow of the activation of cryptic gene clusters for target products

1.1 基因簇分析

基于微生物基因组或宏基因组测序数据分析,越来越多的次级代谢产物生物合成基因簇被发现或预测。然而,大多数次级代谢产物生物合成受到负调控,目标产物不表达或表达量很低。基因簇分析相关分析工具的发展,为发现新型次级代谢产物及激活沉默的次级代谢产物生物合成基因簇提供了理论基础。通常用于挖掘基因组数据的方法有:基因组分析常用的注释工具 NR (NCBI 的一个综合的蛋白注释数据库)、COG (NCBI 的注释同源蛋白的数据库)、GO (基因本体联合会建立的描述基因产物功能的数据库)、SwissPlot (蛋白高级结构预测及同源建模数据库)等,还可利用数据库如 KEGG (可预测代谢通路和蛋白分子互作)、antiSMASH (可预测细菌、真菌和植物体内生物合成基因簇)等对基因组数据进行分析,预测出可能的生物合成基因簇,选定合适的次级代谢产物。

Mei 等^[6-7]利用比较基因组学将一株莓实假单胞菌(*Pseudomonas fragi*)与其他 3 株荧光假单胞菌、恶臭假单胞菌、铜绿假单胞菌进行了比较研究,发现了 6 个新的次级代谢生物合成基因簇,同时发现该菌具有不同的信号转导系统,揭示了其对环境响应的机制。这些数据为相关莓实假单胞菌次级代谢产物生物合成基因簇或基因功能的研究奠定了坚实的基础。

1.2 启动子的选择

启动子通常决定基因的表达活性,影响目标产物的产量。直接将一个完整的基因簇从野生宿主转入异源宿主体内时由于启动子无法被识别导致表达失败的例子十分常见^[8]。常见的策略是将基因前的启动子置换成研究透彻的启动子或适合于该宿主的强启动子^[9]。启动子的选择与应用原则是:(1) 选择在目标表达宿主体内的强启动子,可以从其内源性看家基因的潜在启动子区入手;(2) 选择其他和目标表达宿主紧密联系的物种相

应的强启动子;(3) 将启动子插入各基因 CDS 区上游;(4) 启动子的类型有诱导型和组成型,一般选择组成型启动子。特殊情况下,可选择诱导型启动子,如终产物或者生物合成中间物对表达宿主有毒性时,可添加外源诱导剂或改变培养条件,从而控制基因的表达。该方法可有效降低异源表达宿主被过量生产的次级代谢产物致死的危险^[3]。蒋钰瑶等^[9]综述了大肠杆菌高效表达载体 pHsh 的构建与应用,pHsh 及其衍生质粒是近年发展起来的新型大肠杆菌表达载体,其通过热激启动子调控外源基因表达,仅需改变培养温度即可控制相关基因的表达,具有易操作和成本低廉等特点。

1.3 表达模块的组装

表达模块包含启动子、结构基因和终止子。其组装过程包括:启动子的克隆、目标基因(簇)的克隆、启动子与目标基因(簇)的连接等。首先从基因组中克隆出 DNA 片段,然后利用 OE-PCR 将启动子与目标基因(簇)连接成独立的表达模块,这是关键步骤之一,避免了重复的酶切酶连操作。OE-PCR 采用具有互补末端的引物,通过重叠区退火形成互补双链将不同来源的扩增片段连接起来,最后利用两端引物扩增产生完整的融合双链 DNA^[10-11],过程如图 2 所示。在第一轮 PCR 反应中,分别设计引物独立扩增相应片段。引物 F1R 的前 20 bp 和 F2F 的前 20 bp 反向互补配对,F2R 和 F3F 也是如此,因此,片段 A-3'端和片段 B 的 5'-端完全相同,同理,片段 B-3'端和片段 C 的 5'-端也完全相同。在第二轮 PCR 反应中,分别加入片段 A、片段 B 和片段 C 使融合成一条全长的嵌合 DNA 片段即一个完整独立的表达模块,最后再用两侧的引物 F1F 和 F3R 扩增出大量的全长融合 DNA 片段^[12-13]。

重叠 PCR 应用原则或要求:(1) 引物长度约为 50 bp;(2) 引物位于 2 个相邻片段的衔接处;(3) 引物退火温度一般为 58 °C;(4) 适用于 0.5-5 kb 的 DNA 片段的组装。

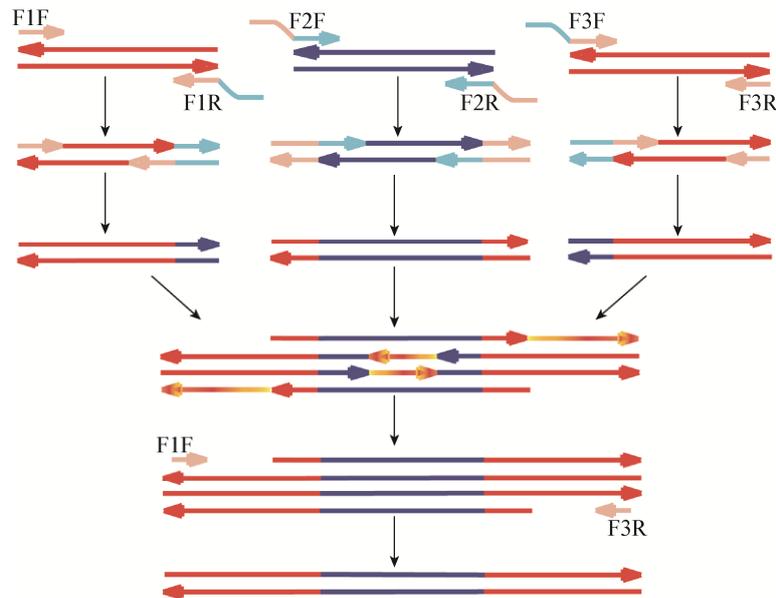


图 2 OE-PCR 技术原理

Figure 2 The principle of OE-PCR technique

1.4 辅助模块的设计

辅助模块是在 *S. cerevisiae* (DNA 组装宿主)、大肠杆菌(*Escherichia coli*) (DNA 富集宿主)和目标表达宿主体内维持 DNA 稳定和 DNA 复制的遗传元件,分别克隆自相应的载体^[3]。具有互补末端的 PCR 引物使相邻片段间产生重叠,这些片段共转化进入 *S. cerevisiae* 后通过同源重组组装成一个完整的 DNA 分子。随后提取出质粒转入 *E. coli* 富集并鉴

定,最后将正确组装的 DNA 转入宿主体内异源表达目标通路^[3,8]。

辅助模块主要包括复制起始元件和筛选标记。起始因子和复制起始元件结合并招募复制装置的组成蛋白起始 DNA 的复制,筛选标记用于筛选转入了供体基因的细胞,可以节约时间和资源^[14-15]。酿酒酵母和大肠杆菌中常用的筛选标记如表 1 所示^[16-17]。

表 1 酿酒酵母和大肠杆菌常用筛选标记

Table 1 Selection markers used in *S. cerevisiae* and *E. coli*

菌株 Strains	筛选标记 Selection markers	基因 Genes	酶 Enzymes
<i>S. cerevisiae</i>	Fluoroacetate	<i>deh11</i>	Haloacetate dehydrogenase
	Glyphosate	<i>aroA-tADH1</i>	EPSP synthase
	Hygromycin B	<i>hph</i>	Hygromycin B phosphotransferase
	Methotrexated	<i>R. dhfr(-tTRP5)</i>	Dihydrofolate reductase
	Leu	<i>leu2</i>	Beta-isopropylmalate dehydrogenase
	His	<i>his3</i>	Imidazole glycerol phosphate dehydratase
	Trp	<i>trp1</i>	Tryptophan synthetase
	Ura	<i>ura3</i>	Orotidine-5'-phosphate decarboxylase
<i>E. coli</i>	Ampicillin	<i>amp</i>	β -lactamase
	Kanamycin	<i>kan</i>	Aminoglycoside phosphotransferase
	Chloromycetin	<i>cm</i>	Chloramphenicol acetyl transferase
	Streptomycin	<i>str</i>	Streptomycin acetyl transferase

1.5 一步转化法及应用

在完成表达模块和辅助模块的操作后,可在酵母中通过一步转化法实现完整生物合成基因簇的组装。Shao 等^[5]率先使用带有同源臂的引物扩增 DNA 片段,每个片段取 200–300 ng,等比例混合,电转化酵母感受态细胞,挑选长出的单菌落 5–10 个,提取质粒,酶切和测序验证组装正确的质粒或生物合成基因簇片段。例如,该技术应用于变铅青链霉菌 (*Streptomyces lividans*) 合成聚环类抗生素 (Polycyclic tetramate macrolactam, PTM) 取得良好效果。

PTMs 是一类广泛分布、有重要生物活性的天然产物,具有抗真菌、细菌和抗氧化的活性^[18–19]。无论在天然宿主或异源宿主体内,PTMs 生物合成基因簇都保持沉默。该基因簇由 SGR810 (预测的细胞色素 P450)、SGR811 (预测的氧化还原酶)、SGR812 (预测的 FAD 依赖的氧化还原酶)、SGR813 (预测的 FAD 依赖的氧化还原酶)、SGR814 (I 型非核糖体多肽聚酮合酶融合蛋白)、SGR815 (脂肪酸脱氢酶) 共 6 个基因组成。Luo 等^[2]采用 DNA assembler 技术在基因前面分别添加组成型启动子 gapdhp(KR)、gapdhp(SG)、rpsLp(XC)、rpsLp(TP)、rpsLp(SG) 和 rpsLp(CF) 激活了沉默的 PTMs 生物合成基因簇,在链霉菌中成功合成了 PTMs。其过程如下:首先以灰色链霉菌 (*Streptomyces griseus*) 基因组 DNA 为模板分别扩增出启动子和目标基因片段,利用 OE-PCR 将基因和相应的启动子连接,再以质粒 pRS416 为模板扩增出 *S. cerevisiae* 辅助元件(含尿嘧啶合成营养缺陷筛选标记),以质粒 pAE4 为模板扩增出 *E. coli* (含阿泊拉霉素抗性筛选标记) 和变铅青链霉菌 (*S. lividans*) (含 2,6-二氨基庚二酸筛选标记) 辅助元件,然后利用 DNA assembler 技术在酿酒酵母中完成质粒的组装。从 *S. cerevisiae* 体内提取并验证正确组装的质粒,将其转入 *S. lividans* 体内异源表达 PTMs,最后采用 HPLC-MS 检测 PTMs 目标产物。

Shao 等^[5]又在酿酒酵母中实现了玉米黄质的生物合成,其过程是:以质粒 pCAR- Δ CrtX 为模板分别克隆玉米黄质生物合成通路中的一系列基因,以 *S. cerevisiae* 基因组 DNA 为模板分别克隆出相应的启动子和终止片段,然后利用 OE-PCR 将启动子、基因和终止片段连接成 5 个表达盒,分别是 TEF1p-CrtE-PGI_t、HXT7P-CrtB-TPI1_t、TEF2p-CrtI-FBA1_t、FBA1p-CrtY-ENO2_t、PDC1p-CrtZ-TDH2_t,最后利用 DNA assembler 技术将表达盒与 BamH I 线性化处理后的质粒 pRS416m^[20] 组装成一个环状质粒。质粒 pRS416m 上含有 *S. cerevisiae* 辅助元件(含尿嘧啶合成营养缺陷筛选标记)和 *E. coli* (含氨基青霉素抗性筛选标记) 辅助元件。正确组装的质粒在 *S. cerevisiae* 中表达后,可检测到玉米黄质。

链霉菌中的 Spectinabilin 是一个含有硝基苯的聚酮化合物,有抗疟疾和抗病毒的活性^[21]。在正常的培养条件下其生物合成途径保持沉默。Shao 等^[8]选择链霉菌体内看家基因(包括 RNA 聚合酶亚基、延伸因子、核糖体蛋白、糖酵解酶类和氨酰-tRNA 合成酶等)上游的强启动子,应用该技术在酵母体内将启动子、结构基因、终止子、辅助元件组装成完整质粒。将带有完整基因簇的质粒导入目标异源宿主,实现了 Spectinabilin 在链霉菌中的生物合成(图 3)。

该策略与传统方法相比,简化了实验流程,还可利用该策略在异源宿主体内表达天然宿主体内受到抑制的生物合成途径。NorG 将莽草酸途径中的分支酸转变成氨基苯甲酸,是 Spectinabilin 生物合成通路的限速酶,Herai 等^[22]在 NorG 前添加可被 ϵ -己内酰胺诱导的启动子 nitAp,增强了基因表达水平,实现了 Spectinabilin 的有效合成。许多次级代谢产物大多在稳定期合成,会对异源表达宿主产生毒性,因此在稳定期添加外源诱导剂可以缓解初级代谢的压力。

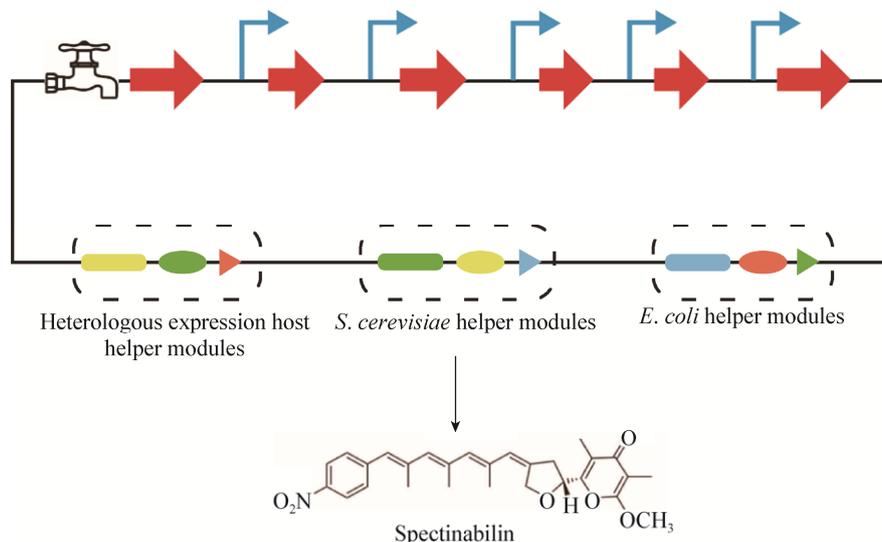


图3 DNA assembler 技术激活链霉菌的 Spectinabilin 生物合成基因簇

Figure 3 The activation of spectinabilin biosynthetic pathway in *Streptomyces* by DNA assembler

以上实例是 DNA assembler 技术应用的典型代表, 该技术可重构次级代谢产物生物合成基因簇或激活沉默的生物合成基因簇。这使得利用廉价的底物生物合成一系列有价值的药物或者大宗化学品成为可能, 同时也避免了化学合成带来的污染问题。

2 体外基因组组装技术

2.1 Gibson 组装

Gibson 组装最早由 Gibson 等^[23]在 2009 年提出, 其原理如图 4 所示。该技术通过 PCR 的方法在 DNA 片段的两端加上同源序列, 其长度通常为 15–40 bp, PCR 扩增出不同 DNA 片段。然后, 将这些 DNA 片段和一种含有 3 种酶的混合溶液孵育 1 h 即可。外切酶, 从 5'-端开始对 DNA 进行消化, 产生黏性末端, 这样便于与另外的同源末端进行配对结合; 聚合酶, 用于修补 Gap; DNA 连接酶, 实现无痕拼接, 形成完整的 DNA 分子。该方法的优点在于这 3 种酶都可以在同一个温度下很好地发挥功能, 可一步完成组装, 组装后的质粒可直接用于转化感受态细胞, 无需限制性内切酶, 通常该方法可组装不超过 6 个片段。

2010 年, Gibson 等^[24]使用 Gibson 组装和酿酒

酵母体内同源重组人工合成了 1.08 Mb 的丝状支原体基因组并转入去核的山羊支原体, 新移植的细胞表现出了丝状支原体的性状。2016 年, Hutchison 等^[25]先用 PCR 合成出一系列丝状支原体基因组片段, 每个 DNA 片段长 1.4 kb, 然后每 5 个分成一组,

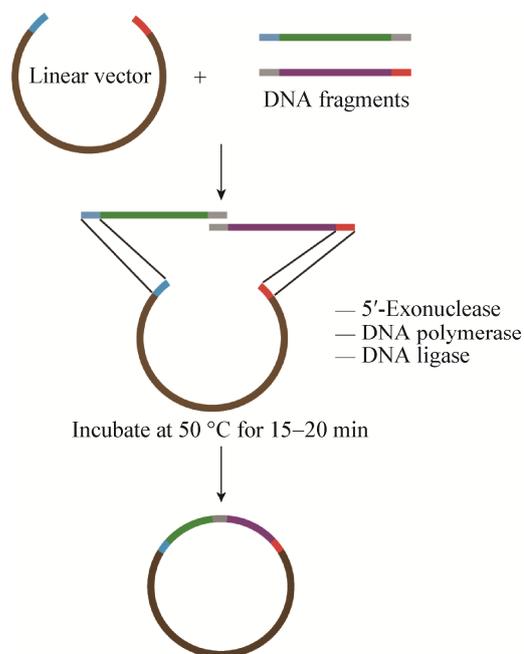


图4 Gibson 技术的组装原理

Figure 4 The principle of Gibson assembly

再利用 Gibson 组装技术将 5 个一组的 DNA 片段连接成 7 kb 的单片段, 最后组装成完整的基因组。作者只保留了必需基因, 将 1.08 Mb 的基因组缩短到了含有 473 个基因的 531 kb。2017 年, Esvelt 等^[26]将 Gibson 组装技术与 CRISPR/Cas9 技术结合构建了一个 PAM 质粒文库, 用于评估鉴定来自不同物种的一系列不同的 Cas9 蛋白的活性。该方法在体外组装技术中应用广泛。

2.2 Golden Gate 组装

Golden Gate 组装技术是基于非同源重组的代表性技术, 其利用 II 型限制性酶 *Bsa* I 在识别位点外部切割的特性, 设计特异的突出序列同时组装多个片段, 且酶切和酶连可以同时进行^[27], 其原理如图 5 所示。首先, 扩增目的片段, 在两端加上 *Bsa* I 识别序列, 同时在识别序列内侧加上不同的 4 nt 突出部分, 相邻片段衔接处的 4 nt 反向互补配对, 然后将片段分别插入酶切前的中间载体, 因此一共可以设计 256 个突出的末端。利用 *E. coli* 富集含有不同目的片段的中

间载体, 将这些载体与最终的载体(含有 2 个相邻的 *Bsa* I 酶切位点)混合, 加入 *Bsa* I 和 DNA 连接酶, 同时进行酶切和酶连组装多达 9 个 DNA 片段。

2011 年, Cermak 等^[28]利用 Golden Gate 高效组装了 TALEN 敲除系统中的重复序列, 整个过程只需要两步: 第一步先将最多 10 个 RVDs 按顺序组装, 每个 RVDs 可识别 1 个核苷酸; 第二步再将这些 RVDs 和 TALEN 系统的其它功能元件如 NLS、AD 等组装成最终的敲除质粒。2015 年, Lauressergues 等^[29]使用 Golden Gate 构建 microRNAs 表达质粒, 探究了苜蓿、拟南芥中 2 条 microRNAs 的转录调控作用及其它 5 条 microRNAs 编码的具有调控作用的短肽对植物主根生长的影响。同年, Xie 等^[30]将该技术与 CRISPR/Cas9 结合, 将 *tRNA* 基因和 sgRNA 序列间隔排列, 利用 tRNA 的转录和加工系统在产生 tRNA 的同时生成大量的 sgRNAs, 构建了一个高效的 CRISPR/Cas9 敲除系统, 可以同时在水稻基因组中的多个基因进行靶向敲除。

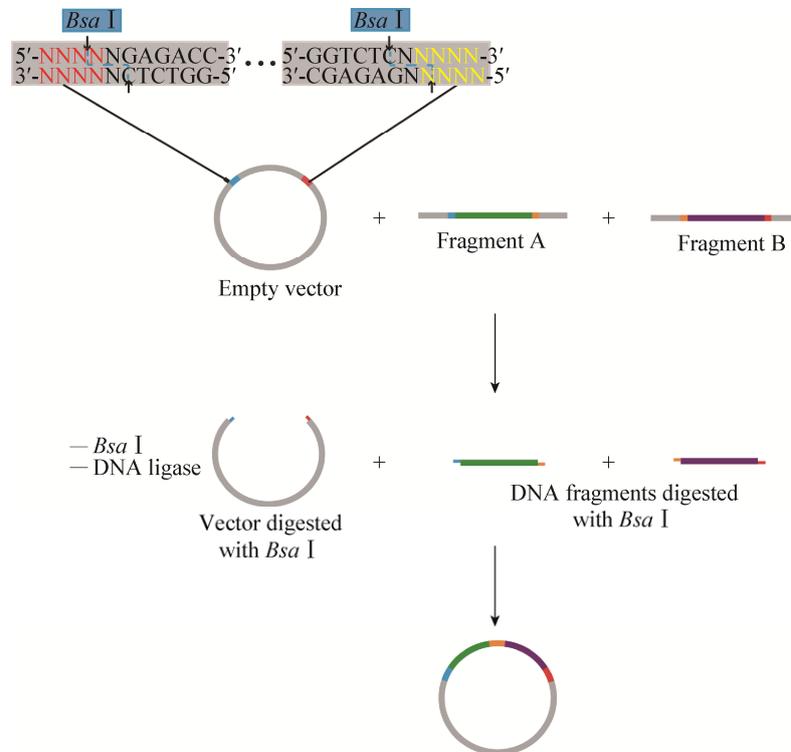


图 5 Golden Gate 技术的组装原理

Figure 5 The principle of Golden Gate assembly

2.3 成对引物无酶 DNA 组装

成对引物无酶 DNA 组装 (Twin-primer non-enzymatic DNA assembly, TPA)^[31]的原理如图 6 所示, 其过程不需要限制性内切酶、DNA 连接酶等, 没有序列依赖性, 使用 2 对引物扩增同一个 DNA 片段, 一个产物含有与前面 DNA 同源的序列, 另一个产物含有与后面 DNA 同源的序列, 两者 1:1 混合后变性退火即可形成一条首尾含有粘性末端的 DNA 片段用于后续的 DNA 组装, 显示出方便快捷的应用潜力。

2.4 BioBrick、iBrick 和 C-Brick

BioBrick 是合成生物学领域一个经典的基因组组装技术, 2003 年, 麻省理工的 Tom Knight 对 BioBrick 进行了详细介绍并制定了一系列标准。BioBrick 的原理如图 7 所示, 其利用同尾酶 *Xba* I 和 *Spe* I 酶切产生相同的粘性末端, 酶连后片段连接处会产生 86 p 的疤痕, *Xba* I 和 *Spe* I 都不再识

别连接处的疤痕, 这样即可在不损失酶切位点的情况下不断组装 DNA 片段。2014 年, 国内学者 Liu 等^[32]利用归位内切酶 *I-Sce* I 和 *PI-Psp* I 可产生相同粘性末端的特点, 模仿 BioBrick 原理设计出一种名为 iBrick 的 DNA 组装方法。归位内切酶识别的序列比普通的限制性内切酶长, 在 DNA 中出现的频率极低, 因此 iBrick 相比于 BioBrick 对 DNA 片段序列几乎没有限制。但较长的识别序列在酶切酶连组装的同时也产生了更长的疤痕, 为了解决这个问题, Li 等^[33]在 2016 年报道了一种应用了 CRISPR-Cas 系统的 DNA 组装方法 C-Brick。C-Brick 利用 V 型 CRISPR/Cas 系统蛋白 Cpf1 核酸内切酶, 在 PAM 位点切割产生 5 nt 的粘性末端。该方法利用 sgRNA 识别长序列的特点避免了对待组装片段序列的要求, 同时可灵活设计 sgRNA 以识别不同的序列, 只产生 5 bp 的疤痕, 完美地规避了 BioBrick 的缺点。

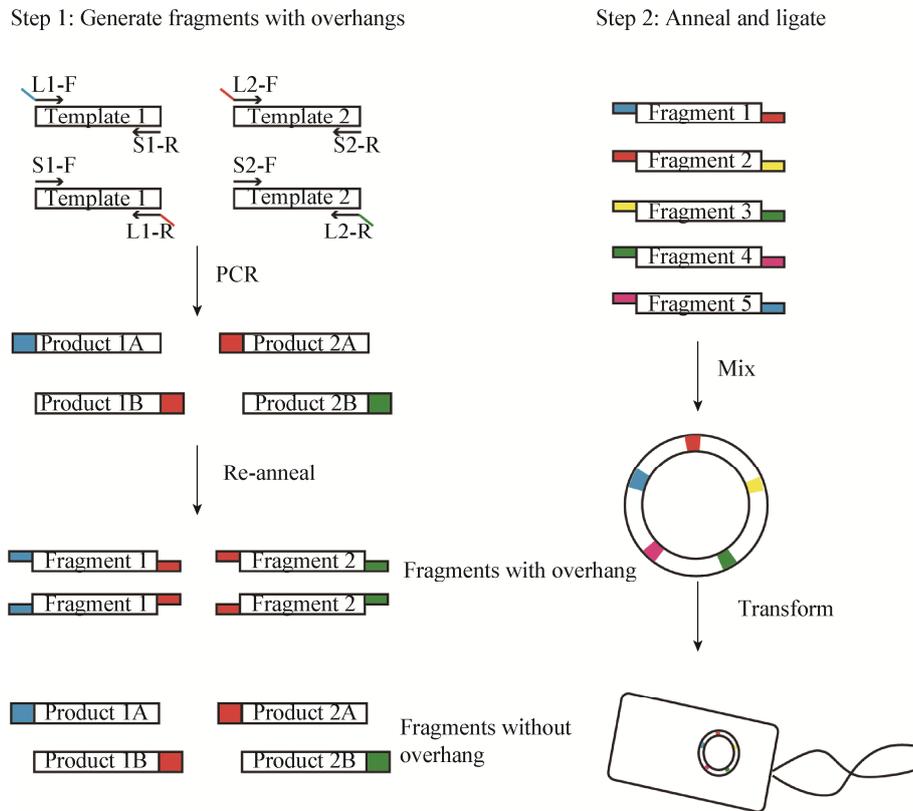


图 6 TPA 技术的组装原理
Figure 6 The principle of TPA assembly

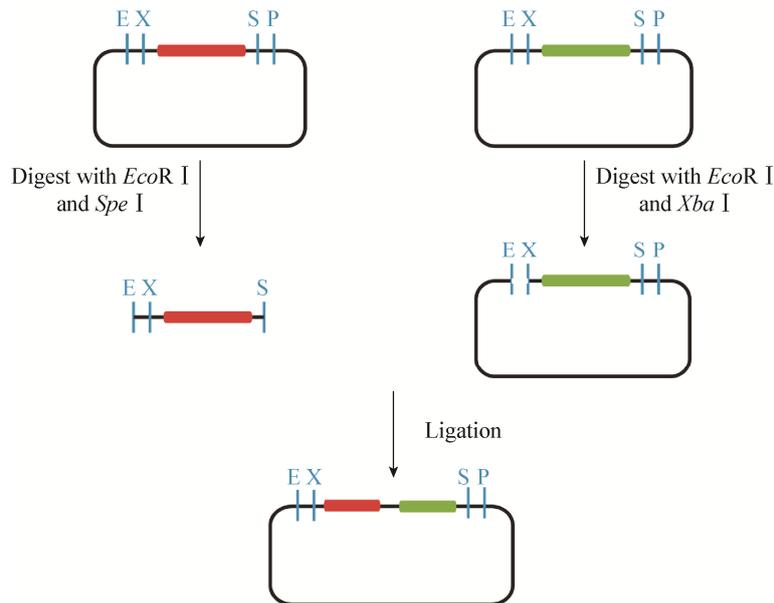


图 7 BioBrick 技术的组装原理

Figure 7 The principle of BioBrick assembly

除了以上基因组装技术，近年来也发展起来很多其他 DNA 组装方法，如：SLIC^[34]、UNS^[35-36]、PaperClip^[37]和 MASTER^[38]等。SLIC 和 UNS 都是通过核酸外切酶消化 DNA 片段的 5'-端或-3'端，产生-3'或 5'-同源粘性末端，然后在重组酶、DNA 连接酶和 DNA 聚合酶的作用下组装成完整的 DNA 分子。PaperClip 则利用加在 DNA 片段两端的桥式寡核苷酸进行组装，不需要限制性酶切或增加同源序列的特定引物。MASTER 连接法利用识别甲基化序列^mCNNR (R=A 或 G)的核酸内切酶 *MspJ* I 对片段进行酶切，切割位点在^mCNNR 之外，可以通过在引物中添加^mCNNR 将识别序列加入 PCR 产物两端，然后酶切酶连实现无缝拼接。2016 年，Zhou 等^[39]报道了一种结合了 CRISPR/Cas9 和同源重组的基因组装方法 CasHRA，首先利用 CRISPR/Cas9 系统将质粒上待组装的 DNA 片段切割下来，切下的 DNA 片段和线性化处理过的载体在 *S. cerevisiae* 体内通过同源重组组装成环化质粒，然后使用半乳糖诱导 CRISPR 系统破坏含有 sgRNA 的质粒使完

成组装的质粒在 *S. cerevisiae* 体内稳定存在，以便用于下一轮的组装。

3 总结

不同的基因组装技术各有优势，如何根据实际情况选择合适的方法是其关键，各基因组装技术的优缺点比较如表 2 所示。主要体现在：(1) DNA assembler 体内同源重组技术可同时完成多基因片段的整合和组装，还可以对目的基因特定位点进行点突变或优化密码子，与 SLIC 和 Domino 方法相比，DNA assembler 技术是一种快速有效地构建较大的重组 DNA 分子的方法，而且能够应用于染色体基因敲除或敲入；(2) Gibson 体外同源重组技术利用 3 种酶在同一个温度下一步组装 DNA 分子，方便快捷；(3) Golden-Gate 适合于少数片段或较短片段的组装；(4) 成对引物无酶 DNA 组装技术(TPA)是一种不使用任何酶直接组装 PCR 片段为质粒的方法，适合较大片段的组装。笔者认为，这 4 种方法的有效组合可完成绝大多数 DNA 分子的有效组装。

表 2 不同 DNA 组装技术的比较

Table 2 The comparison of different DNA assembly methods

技术 Technologies	原理 Principles	组装片段大小 The size of DNA (kb)	限制性内切酶 Restriction endonuclease	参考文献 References
DNA assembler	Homologous recombination <i>in vivo</i>	52	None	[8]
Gibson	Homologous recombination <i>in vitro</i>	583	None	[23]
Golden Gate	Digest with <i>Bsa</i> I	33	<i>Bsa</i> I	[27]
TPA	Twin primers pairs	31	None	[31]
SLIC	Digest from -3' to 5'-	10.2	None	[34]
UNS	Digest from 5'- to -3'	64	None	[35]
PaperClip	Pairs of oligonucleotides	6	None	[37]

基因组技术在微生物合成生物学领域的应用展现了无与伦比的魅力, 在过去的几十年中取得了重要突破, 但还是存在着诸多问题。例如, 基因组技术依赖于酶基因结构和功能的清楚解析、不同宿主高效启动子的使用及筛选标记的选择等, 深入开发和挖掘其功能研究, 有利于次级代谢产物的生物合成。除此之外, 我们还需要发展相关的基因调控技术如 CRISPR/Cas9 和 CRISPR/dCas9 技术, 以调控关键节点酶基因的表达水平、解除反馈抑制和平衡代谢流等。微生物生长快速, 易于培养, 对其进行基因操作简单方便, 特别是能够生产化学合成不能实现的天然产物、多肽、酶制剂等, 合成生物学将凭借其优势在人类的发展进程中扮演不可或缺的角色。

REFERENCES

- [1] Xiao WH, Wang Y, Yuan YJ. Core technology in chemicals green manufacturing: synthetic biology[J]. *CIESC Journal*, 2016, 67(1): 119-128 (in Chinese)
肖文海, 王颖, 元英进. 化学品绿色制造核心技术——合成生物学[J]. *化工学报*, 2016, 67(1): 119-128
- [2] Luo YZ, Huang H, Liang J, et al. Activation and characterization of a cryptic polycyclic tetramate macrolactam biosynthetic gene cluster[J]. *Nature Communications*, 2013, 4: 2894
- [3] Shao ZY, Rao GD, Li C, et al. Refactoring the silent spectinabilin gene cluster using a plug-and-play scaffold[J]. *ACS Synthetic Biology*, 2013, 2(11): 662-669
- [4] Zhang PP, Ding YY, Liao WT, et al. A simple, universal, efficient PCR-based gene synthesis method: Sequential OE-PCR gene synthesis[J]. *Gene*, 2013, 524(2): 347-354
- [5] Shao ZY, Luo YZ, Zhao HM. DNA assembler method for construction of zeaxanthin-producing strains of *Saccharomyces cerevisiae*[A]//Barredo JL. *Methods in Molecular Biology*, Vol. 898[M]. Totowa, NJ: Humana Press, 2012: 251-262
- [6] Mei YZ, Huang PW, Liu Y, et al. Cold stress promoting a psychrotolerant bacterium *Pseudomonas fragi* P121 producing trehalase[J]. *World Journal of Microbiology and Biotechnology*, 2016, 32(8): 134-142
- [7] Mei YZ, Liu Y, Xu XT, et al. Complete genome sequence of a bacterium *Pseudomonas fragi* P121, a strain with degradation of toxic compounds[J]. *Journal of Biotechnology*, 2016, 224: 68-69
- [8] Shao ZY, Zhao HM. Manipulating natural product biosynthetic pathways via DNA assembler[J]. *Current Protocols in Chemical Biology*, 2014, 6(2): 65-100
- [9] Jiang YY, He JR, Wang WW, et al. The approach to high production of recombinant protein via pHsh vectors for *Escherichia coli*[J]. *Microbiology China*, 2012, 39(3): 394-400 (in Chinese)
蒋钰瑶, 何嘉荣, 王未未, 等. 新型大肠杆菌高效表达载体 pHsh 的构建与应用[J]. *微生物学通报*, 2012, 39(3): 394-400
- [10] Shi YR, Sun YH. Progress in DNA cloning and assembly techniques[J]. *Microbiology China*, 2015, 42(11): 2229-2237 (in Chinese)
史晏榕, 孙宇辉. DNA 克隆和组装技术研究进展[J]. *微生物学通报*, 2015, 42(11): 2229-2237
- [11] Zhao J, Wang X, Li BZ, et al. DNA assembly in synthetic biology[J]. *Chinese Bulletin of Life Sciences*, 2013, 25(10): 983-992 (in Chinese)
赵韵, 王霞, 李炳志, 等. 合成生物学中的 DNA 组装技术[J]. *生命科学*, 2013, 25(10): 983-992
- [12] Nagy ZB, Varga-Orvos Z, Szakál B, et al. Assembling and cloning genes for fusion proteins using reverse transcription one-step overlap extension PCR method[J]. *Analytical Biochemistry*, 2006, 351(2): 311-313
- [13] Wei HL, Hu J, Wang L, et al. Rapid gene splicing and multi-sited mutagenesis by one-step overlap extension polymerase chain reaction[J]. *Analytical Biochemistry*, 2012, 429(1): 76-78
- [14] Yang HB, Wu ZF, Liu JF, et al. Activation of a dormant replication origin is essential for *Haloferax mediterranei* lacking the primary origins[J]. *Nature Communications*, 2015, 6: 8321
- [15] Herzog E, Frisch M. Selection strategies for marker-assisted

- backcrossing with high-throughput marker systems[J]. *Theoretical and Applied Genetics*, 2011, 123(2): 251-260
- [16] van den Berg MA, Steensma HY. Expression cassettes for formaldehyde and fluoroacetate resistance, two dominant markers in *Saccharomyces cerevisiae*[J]. *Yeast*, 1997, 13(6): 551-559
- [17] Le YL, Sun Y, Wang HC, et al. Advances in selection markers and their bio-safety in applications of transformed microorganisms[J]. *Microbiology China*, 2016, 43(8): 1814-1821 (in Chinese)
乐易林, 孙宇, 王洪成, 等. 微生物遗传转化筛选标记及其生物安全性的研究进展[J]. *微生物学通报*, 2016, 43(8): 1814-1821
- [18] Cao SG, Blodgett JAV, Clardy J. Targeted discovery of polycyclic tetramate macrolactams from an environmental *Streptomyces* strain[J]. *Organic Letters*, 2010, 12(20): 4652-4654
- [19] Blodgett JAV, Oh DC, Cao SG, et al. Common biosynthetic origins for polycyclic tetramate macrolactams from phylogenetically diverse bacteria[J]. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 2010, 107(26): 11692-11697
- [20] Lee FWF, Da Silva NA. Sequential δ -integration for the regulated insertion of cloned genes in *Saccharomyces cerevisiae*[J]. *Biotechnology Progress*, 1997, 13(4): 368-373
- [21] Choi YS, Johannes TW, Simurdiak M, et al. Cloning and heterologous expression of the spectinabilin biosynthetic gene cluster from *Streptomyces spectabilis*[J]. *Molecular BioSystems*, 2010, 6(2): 336-338
- [22] Herai S, Hashimoto Y, Higashibata H, et al. Hyper-inducible expression system for *Streptomyces*[J]. *Proceedings of the National Academy of Science of the United States of America*, 2004, 101(39): 14031-14035
- [23] Gibson DG, Lei Y, Chuang RY, et al. Enzymatic assembly of DNA molecules up to several hundred kilobases[J]. *Nature Methods*, 2009, 6(5): 343-345
- [24] Gibson DG, Glass JI, Lartigue C, et al. Creation of a bacterial cell controlled by a chemically synthesized genome[J]. *Science*, 2010, 329(5987): 52-56
- [25] Hutchison CA III, Chuang RY, Noskov VN, et al. Design and synthesis of a minimal bacterial genome[J]. *Science*, 2016, 351(6280): aad6253
- [26] Esvelt KM, Mali P, Braff JL, et al. Orthogonal Cas9 proteins for RNA-guided gene regulation and editing[J]. *Nature Methods*, 2013, 10(11): 1116-1121
- [27] Engler C, Kandzia R, Marillonnet S. A one pot, one step, precision cloning method with high throughput capability[J]. *PLoS One*, 2008, 3(11): e3647
- [28] Cermak T, Doyle EL, Christian M, et al. Efficient design and assembly of custom TALEN and other TAL effector-based constructs for DNA targeting[J]. *Nucleic Acids Research*, 2011, 39(12): e82
- [29] Laressergues D, Couzigou JM, Clemente HS, et al. Primary transcripts of microRNAs encode regulatory peptides[J]. *Nature*, 2015, 520(7545): 90-93
- [30] Xie KB, Minkenberg B, Yang YN. Boosting CRISPR/Cas9 multiplex editing capability with the endogenous tRNA-processing system[J]. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 2015, 112(11): 3570-3575
- [31] Liang J, Liu ZH, Low XZ, et al. Twin-primer non-enzymatic DNA assembly: an efficient and accurate multi-part DNA assembly method[J]. *Nucleic Acids Research*, 2017, 45(11): e94
- [32] Liu JK, Chen WH, Ren SX, et al. iBrick: A new standard for iterative assembly of biological parts with homing endonucleases[J]. *PLoS One*, 2014, 9(10): e110852
- [33] Li SY, Zhao GP, Wang J. C-Brick: a new standard for assembly of biological parts using Cpf1[J]. *ACS Synthetic Biology*, 2016, 5(12): 1383-1388
- [34] Li MZ, Elledge SJ. Harnessing homologous recombination in vitro to generate recombinant DNA via SLIC[J]. *Nature Methods*, 2007, 4(3): 251-256
- [35] Torella JP, Boehm CR, Lienert F, et al. Rapid construction of insulated genetic circuits via synthetic sequence-guided isothermal assembly[J]. *Nucleic Acids Research*, 2014, 42(1): 681-689
- [36] Torella JP, Lienert F, Boehm CR, et al. Unique nucleotide sequence-guided assembly of repetitive DNA parts for synthetic biology applications[J]. *Nature Protocols*, 2014, 9(9): 2075-2089
- [37] Trubitsyna M, Michlewski G, Cai YZ, et al. PaperClip: rapid multi-part DNA assembly from existing libraries[J]. *Nucleic Acids Research*, 2014, 42(10): e154
- [38] Chen WH, Qin ZJ, Wang J, et al. The MASTER (methylation-assisted tailorable ends rational) ligation method for seamless DNA assembly[J]. *Nucleic Acids Research*, 2013, 41(8): e93
- [39] Zhou JT, Wu RH, Xue XL, et al. CashRA (Cas9-facilitated Homologous Recombination Assembly) method of constructing megabase-sized DNA[J]. *Nucleic Acids Research*, 2016, 44(14): e124