魔法酶切(Magic Enzyme Cutter)软件开发

作者: 毛凤彪

学号: 201318008515006

导师: 孙中生

中科院.北京生命科学研究院



队长: 毛凤彪

学号: 201318008515006 研究所: 中国科学院大学

邮箱: maofengbiao@gmail.com

团队成员:



姓名: 蔡万世

学号: 201118008515008 **研究所:** 中国科学院大学 **邮箱:** 524573104@qq.com



姓名: 文艳玲

学号: 201328016715035 **研究所:** 中国科学院大学 **邮箱:** wyling19@126.com

2013年12月22日

摘要

为嵌合酶切技术在第二代技术的充分和合理运用,开发出一个灵活的、全面的、高效的、 友好的酶切模拟和评估软件是迫在眉睫。因此,我们将开发一款名为"魔法酶切"(magic enzyme cutter)的软件,旨在完成和实现以下目的:

- (1) 采用 BM 算法大规模高效率地模拟单酶或多酶酶切,得到每一个酶切片段的黏端信息和碱基序列,解决以往酶切工具的基因组大小限制问题。
- (2) 统计和显示酶切片段大小、GC 含量和碱基平衡性,以评估特定长度大小片段的 扩增效率。
- (3) 以电泳图的形式展示模拟酶切结果,形象生动的展示酶切效果。
- (4) 计算和统计特定长度范围上的特定序列的比例,为特定碱基或序列靶向测序提供依据和支持。
- (5) 使用最优解算法 PSO 优化酶切的区域范围的选择,使所选区域范围对目标碱基或特征序列测序效能最高。

最终将上面的结果以网页的形式汇总成评估报告,方便研究者和使用者一目了然地知道模拟酶切效果。



魔法酶切(Magic Enzyme Cutter)使用手册

1、快速教程

Magic-Enzyme-Cutter (MEC)

作者:毛凤彪、蔡万世、文艳玲. 联系邮箱: maofengbiao@gmail.com.

版本号: 1.0.

软件描述

Magic-Enzyme-Cutter 是操纵限制性内切酶 II 体外模拟酶切&&多方面评价消化降解产物特性&&计算最优选择的一个软件(MEC).

-----平台和环境

系统: Linux or UNIX

软件: 需要系统已经安装 perl >= v5.8.8, R >= R-2.15.1

perl 下载链接: http://www.perl.org/
R 下载链接: http://www.r-project.org/

如何使用 MEC

------1. 安装方法

>tar xzvf MEC-xxx.tar.gz

>cd MEC-xxx

>sh install /path/to/R

2. 使用软件

>cd MEC-xxx

>./Magic-Enzyme-Cutter -help

3. 测试软件

>cd MEC-xxx/test

>sh test.sh /path/to/R

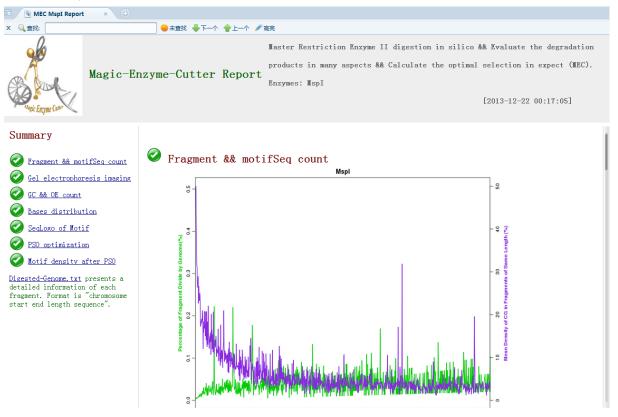
测试结果在文件夹: MEC-xxx/test/test-result

测试结果文件:

□ Digest 2013/12/22 0:42 文件夹 □ Figure 2013/12/22 0:42 文件夹 □ Icons 2013/12/22 0:42 文件夹 □ Tables 2013/12/22 0:42 文件夹 ❷ Report-MEC 2013/12/22 0:41 HTML 文件

6 KB

双击网页 Report-MEC,显示为:



测序运行的参数为:

Magic-Enzyme-Cutter -i ref.fa.gz -o \$pwd_dir/test-result -R \$R

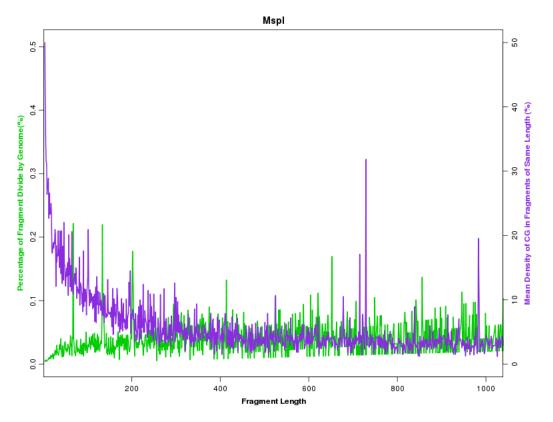
_		_
参数	参数值(默认值)	解释
-i	ref.fa.gz	Fasta 格式的参考基因组
-0	./test/test-result	输出结果文件夹
-m	CG	感兴趣的 motif
-R	Path/R	R路径
-S	40	选取酶切片段最小长度
-e	1000	选取酶切片段最大长度
-n	200	PSO 最优化的 motif 密度的最小片段范围
-X	500	PSO 最优化的 motif 密度的最大片段范围
-f	4	Motif 上下游碱基数目
-g	100	碱基分布密度值
-C	F	是否改变图像视觉效果(F表示否,T表示是)
-t	50	凝胶电泳图透明度

运行时间为:

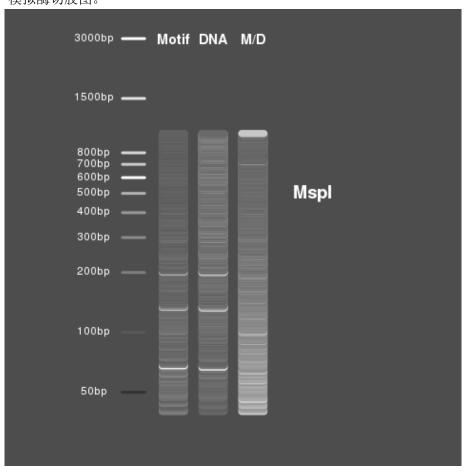
real 0m13.394s user 0m10.265s sys 0m0.898s

图形展示:

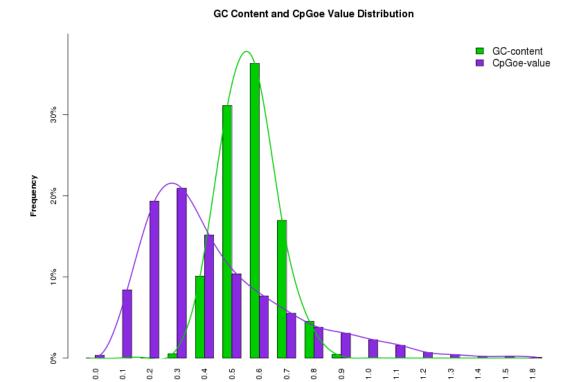
1、模拟酶切片段及 motif 分布图



2、模拟酶切胶图。



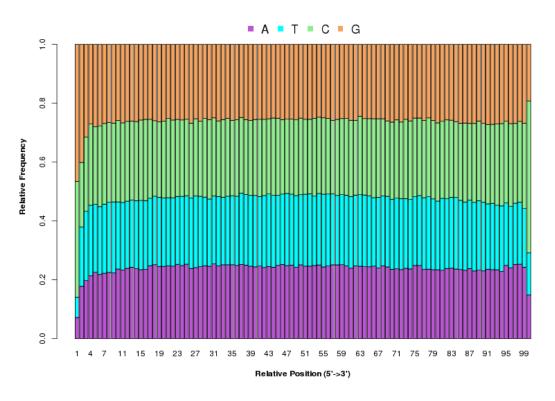
3、GC && OE 分布图:



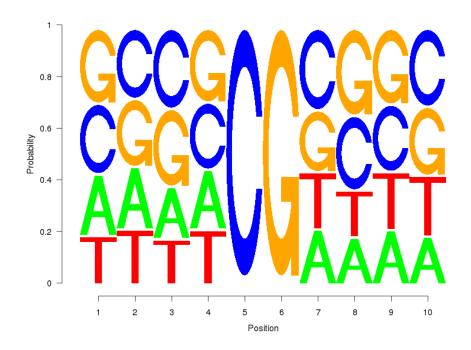
4、碱基分布图:

Bases Distribution

Content



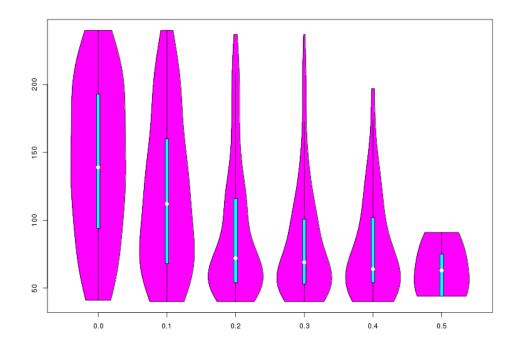
5、目标 motif 及两侧碱基的 seqLogo 图



6、PSO 最优化得到的起始长度

Start	End
40bp	240bp

7、PSO 最优化得到的 motif 密度分布图



8、酶切文件显示

<u>Digested-Genome.txt</u> presents a detailed information of each fragment. Format is "chromosome start end length sequence".

格式: 染色体 其实位置 终止位置 片段长度 碱基序列

chrR 1 212 212

GATCTGATAAGTCCCAGGACTTCAGAAGAGCTGTGAGACCTTGGCCAAGTCACTTCCTCCTTCAGGAA CATTGCAGTGGGCCTAAGTGCCTCCTCTCGGGACTGGTATGGGGACGGTCATGCAATCTGGACAACATTCAC CTTTAAAAGTTTATTGATCTTTTGTGACATGCACGTGGGTTCCCAGTAGCAAGAAACTAAAGGGTCGCAGGC chrR 213 1357 1145

TTATCATTCTCTCTTTTGGATGATTCTAAGTACCAGCTAAAATACAGCTATCATTTCCTTGATTTGGGAG CCTAATTTCTTTAATTTAGTATGCAAGAAAACCAATTTGGAAATATCAACTGTTTTGGAAACCTTAGACCTAGG TCATCCTTAGTAAGATCTTCCCATTTATATAAATACTTGCAAGTAGTGCCATAATTACCAAACATAAAGCCA AAAGGAAGAACAACTGTGCCCTAGGGTTTACTGTGTCAGAACAGAGTGTGCCGATTGTGGTCAGGACTCC ATAGCATTTCACCATTGAGTTATTTCCGCCCCCTTACGTGTCTCTTCAGCGGTCTATTATCTCCAAGAGGGC ATTTCCTCTAGGGCCACTGCACGTCATGGGGAGTCACCCCCAGACACTCCCAATTGGCCCCTTGTCACCCAG GGGCACATTTCAGCTATTTGTAAAACCTGAAATCACTAGAAAGGAATGTCTAGTGACTTGTGGGGGCCAAG GCCCTTGTTATGGGGATGAAGGCTCTTAGGTGGTAGCCCTCCAAGAGAATAGATGGTGAATGTCTCTTTTCA CTGCATTAATGGAGATTCTCTCCATGTGCAAAATTTCCTCCACAAAAGAAATCCTTGCAGGGCCATTTTAATG TGTTGGCCCTGTGACAGCCATTTCAAAATATGTCAAAAAATATTTTTGGAGTAAAAATACTTTCATTTTCCTTC AGAGTCTGCTGTCGTATGATGCCATACCAGAGTCAGGTTGGAAAGTAAGCCACATTATACAGCGTTAACCTA AAAAAACAAAAACTGTCTAACAAGATTTTATGGTTTATAGAGCATGATTCCC

输入文件为参加基因组文件,格式为 FASTA,其格式如下:

>chrR

2、详细教程(英文)

Magic-Enzyme-Cutter Master Restriction Enzyme II digestion in silico && Evaluate the degradation products in many aspects && C Author: Mao FengBiao, Cai WanShi, Wen YanLing. Contact: maofengbiao@gmail.com. Usage: Magic-Enzyme-Cutter -i <ref.fa> -o <outdir> [options] Require: -i <in_file: reference in FASTA format> -o <out_directory> Options: -R <R path> [R] -z <enzyme name or cut-Type> [Mspl] -m <motif which is focus on> [CG] -s <start length of fragment> [40] -e <end length of fragment> [1000] -n <min regions of PSO search> [200] -x <max regions of PSO search> [500] -f <bases of flanking included> [4] -g <graduated scale number> [100] -c <change the vision,T or F> [F] -t <transparency of Gel Figure> [50] -h <display this help information> Note: The delimiter of enzymes is ",", "_" or "+" while the delimiter of cut-Type is "-". The brief-codes supported, of cut-Type are They are: R=G/A;Y=C/T;M=A/C;K=G/T;S=G/C;W=A/T;B=C/G/T;D=A/G/T;HGzipped FASTA format input is supported. Example: Magic-Enzyme-Cutter -i <ref.fa> -o <outdir> -z Mspl -s 100 -e 2000 Magic-Enzyme-Cutter -i <ref.fa> -o <outdir> -R /Path/R -z C-CGG,C-GGC,G-CGC Magic-Enzyme-Cutter -i <ref.fa> -o <outdir> -R /Path/R -z Mspl_Acil+Taql Magic-Enzyme-Cutter -i <ref.fa> -o <outdir> -R /Path/R -z MspI+TTT-AAA+YAC-GTR

```
Detailed scripts:
cd ./bin/
1. perl Magic-enzyme-cutter.pl
perl Magic-enzyme-cutter.pl <ref.fa> <type1>,<type2>... <bri>brief code> [ outfile ]
example:
    perl Magic-enzyme-cutter.pl hg19.fa
                                             C-CGG,C-GGC,G-CGC
                                                                             brief-code.txt
outfile.txt
    perl Magic-enzyme-cutter.pl hg19.fa Mspl_Acil+Taql
                                                                   brief-code.txt > outfile.txt
     perl Magic-enzyme-cutter.pl hg19.fa
                                                MspI+TTT-AAA+YAC-GTR
                                                                             brief-code.txt
outfile.txt
2. perl Fragment-motifSeq-count.pl
 Usage:
 perl Fragment-motifSeq-count.pl
         -i <enzymed file>
         -m <motif> [CG]
         -n <name of enzymes> [MspI]
         -s <start length> [40]
         -e <end length> [1000]
         -o <out_directory>
         -R <R path> [R]
         -h <display this help info>
3. perl Gel-Ele.pl
 Usage:
 perl Gel-Ele.pl
         -i <in_file,outfile of Fragment-motifSeq-count.pl>
         -o <out_directory>
         -s <start length of fragment> [40]
         -e <end length of fragment> [1000]
         -n <names of enzyme> [MspI]
         -t < transparency, 0^100 > [50]
         -R <R path> [R]
         -h <display this help info>
```

4. perl GC-OE-count.pl

```
Usage:
 perl GC-OE-count.pl
          -i <enzymed_file>
          -s <start length> [40]
          -e <end length> [1000]
          -o <out_directory>
-R <R path> [R]
          -h <display this help info>
5. perl Base-distribution.pl
 Usage:
 perl Base-distribution.pl
         -i <enzymed_file>
          -f <Relative fragments> [100]
          -s <start length> [40]
          -e <end length> [1000]
          -R <R path> [R]
          -o <out_directory>
          -h <display this help info>
6. perl Motif-seqLogo.pl
 Usage:
 perl Motif-seqLogo.pl
          -i <enzymed_file>
          -f <flanking length> [4]
          -m <motif> [CG]
          -c <ic: "T" or "F"> [F]
          -s <start length> [40]
          -e <end length> [1000]
          -o <out_directory>
          -R <R path> [R]
          -h <display this help info>
7. perl PSO.pl
 Usage:
 perl PSO.pl
          -i <in_file,outfile of Fragment-motifSeq-count.pl>
          -o <out_directory>
          -s <start length of fragment> [40]
          -e <end length of fragment> [1000]
          -min <min distance between start and end> [200]
```

- -max <min distance between start and end> [500]
- -R <R path> [R]
- -h <display this help info>

8. perl PSO-Motif-dense.pl

Usage:

perl PSO-Motif-dense.pl

- -i <enzymed_file>
- -m <motif> [CG]
- -s <start length> [40]
- -e <end length> [1000]
- -c <horizon or not,T:true,F:False> [F]
- -o <out_directory>
- -R <R path> [R]
- -h <display this help info>

9. perl Report.pl

Usage:

perl Report.pl

- -i <Figure directory by Magic Enzyme Cutter>
- -t <The table of PSO results>
- -I <Logo of Icons>
- -m < Logo of MEC>
- -n <names of enzymes> [MspI]
- -s <start length> [40]
- -e <end length> [1000]
- -o <out_directory>

