

12. 冰乙酸

13. 聚乙二醇 8000

29

30

1		
2		微生物超高分子量 DNA 提取方法
3		Super-high Molecular Weight DNA Isolation
4		赵圣国 1,*
5		
6	1动物	勿营养学国家重点实验,中国农业科学院北京畜牧兽医研究所院,北京
7	*通讯	R作者邮箱: <u>zhaoshengguo@caas.cn</u>
8 9	摘男	E: 随着三代测序的快速发展,对微生物超高分子量 DNA (SHMW-DNA) 的需求越来
10		5,三代测序有助于大大提高微生物基因组或宏基因组组装效率。目前,常用的商业
11		出盒或液体试剂提取 DNA 的方法,受纯化膜或液体剪切力的影响,提取的 DNA 片段
12	约 1	0-30 kb, 无法满足 SHMW-DNA 的质量要求。本方法采用琼脂糖包埋法,通过胶内
13	裂解	解和电泳洗脱回收方式,获得 SHMW-DNA,分子量达到 300 kb 以上,将为三代测序
14	尤其	是 nanopore 测序提供重要支撑 <sup>[1]</sup> 。
15	关键	<b>崖词</b> : 微生物,超高分子量 DNA,提取,三代测序
16		
17	材料	4与试剂
18	1.	透析袋 (MD34 (8000~14000 Da),扁平宽度 10 mm)
19	2.	0.25 μm 滤膜
20	3.	溶菌酶
21	4.	蛋白酶 K (冻干粉,≥40 units/mg protein)
22	5.	MidRange PFG Marker I
23	6.	Tris
24	7.	EDTA
25	8.	苯甲基磺酰氟
26	9.	N-月桂酰肌氨酸钠
27	10.	脱氧胆酸钠
28	11.	硼酸



31 14. 低熔点琼脂糖

32

## 33 仪器设备

- 34 1. 模具 (长 × 宽 × 高约为 1 cm × 0.5 cm × 1 cm)
- 35 2. 脉冲场电泳仪
- 36 3. 照胶仪
- 37 4. 恒温烘箱

38

## 39 实验步骤

- 40 1. 取新鲜采集微生物样品,根据样品特点离心获得微生物细胞,用 TE 缓冲液重悬细
- 41 胞,利用平板计数法使得细胞的浓度约为每毫升 107-108 个。
- 42 2. 取 3 ml 加热溶解的 1.6%低熔点琼脂糖,温度降至 45°C 左右,加入等体积微生物
- 43 细胞,混匀后立即加入可制成胶块的模具中,4°C凝固 30 min。
- 44 3. 取出胶块, 置于 5 倍体积的 DNA 裂解液中, 37 °C 静置孵育裂解 1 h。
- 45 4. 把胶块转到与裂解液等体积的 ESP 缓冲液中,于恒温烘箱 50°C 裂解 48 h,其间
- 46 更换一次 ESP 缓冲液。
- 47 5. 取 10-20 倍胶块体积的冰冷 TE 缓冲液,加入 PMSF 贮备液至终浓度 0.1 mM,置
- 48 于冰上洗涤胶块 3 次,每次静置 1 h。(PMSF 苯甲基磺酰氟是一种高强度毒性的胆
- 49 碱酯酶抑制剂。操作时需佩戴合适的手套和安全眼镜,始终在化学通风橱里使用。)
- 50 6. 将胶块保存于 0.05 M EDTA 溶液 (pH 8.0) 中, 4 °C 保存 (可放置 1 年)。
- 51 7. 在照胶仪下观察,用刀片切下含 DNA 条带的胶块,小心塞进透析袋中,加入 20-
- 52 100 μL 0.5× TBE 缓冲液,赶出气泡后两端夹紧透析袋夹。
- 53 8. 将透析袋放入含 4°C 预冷 0.5× TBE 缓冲液的脉冲场电泳槽中,设置槽温 14°C、
- 54 电压 6 V/cm、脉冲转换时间 25 s、转换角度 120°、电泳时间 5 h,将胶块中的
- 55 **DNA** 电泳至透析袋溶液中。
- 56 9. 电泳结束后,将透析袋在电泳槽中水平调转 180°,再次电泳 1.5 min,将透析膜
- 57 上的 DNA 电泳至透析袋溶液中。
- 58 10. 取出透析袋, 打开一侧的透析袋夹, 用剪去尖的枪头, 小心缓慢的吸出 DNA 溶液,
- 59 置于一个 1.5 ml 的离心管中。



- 60 11. 用 NanoDrop 或 Qubit 对 DNA 进行定量。
- 61 12. 利用脉冲场电泳仪进行 DNA 片段大小分布和降解情况分析,设置电泳条件: 1%琼
- 62 脂糖凝胶, 0.5x TBE 缓冲液, 温度 14°C, 泵速 80, 电场夹角 120°, 起始脉冲时

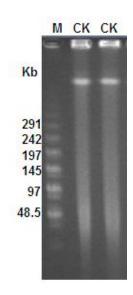
64

65

## 结果与分析

66 该方法提取的 DNA 整体主条带大于 300 kb (见图 1)<sup>[2,3]</sup>。

67



68 69

图 1. 奶牛瘤胃微生物 SHWM-DNA 脉冲场电泳图

70

71

## 溶液配方

- 72 1. 0.5 M EDTA 溶液 (pH 8.0): 186.1 g EDTA, 20 g NaOH, 加水定容至 1 L, 浓盐酸 73 调 pH 至 8.0。
- 74 2. 0.05 M EDTA 溶液 (pH 8.0): 取 1 ml 0.5 M EDTA 溶液,加入 9 ml 超纯水。
- 75 3. 1 M Tris-HCI: 121.1 g Tris 碱, 42 ml 浓盐酸定容至 1 L, 调 pH 至 8.0。
- 76 4. TE 缓冲液 (pH 8.0): 10 ml 1 M Tris-HCl (pH 8.0), 2 ml 0.5 M EDTA (pH 8.0), 加入
- 77 超纯水定容至 1 L。
- 78 5. PMSF (苯甲基磺酰氟) 贮备液: 用异丙醇溶解配制 100 mM 的贮存液, 4°C 保存。
- 79 使用前 37°C 加热 15 min 溶解。
- 80 6. 溶菌酶: 用 10 mM Tris-Cl (pH 8.0) 溶解溶菌酶, 配制成 10 mg/mL 浓度的储存液。



- 81 7. DNA 裂解液: 10 mM Tris (pH 8.0), 50 mM NaCl, 0.1 M EDTA, 1% N-月桂酰肌氨
- 82 酸钠, 0.2%脱氧胆酸钠, 1 mg/ml 溶菌酶。
- 83 8. ESP 缓冲液: 1% N-月桂酰肌氨酸钠, 1 mg/ml 蛋白酶 K, 0.5 M EDTA。
- 84 9. 5× TBE 储备液: 54 g Tris, 27.5 g 硼酸, 20 ml 0.5 M EDTA (pH 8.0) 加水至 1 L。
- 85 10. 0.5×TBE 工作液: 将 5×TBE 储备液稀释 10 倍。
- 86 11. 50× TAE 储备液: 242 g Tris, 57.1 ml 冰乙酸, 100 ml 0.5 M EDTA (pH 8.0), 加水
- 87 定容至 1 L。
- 88 12. 1× TAE 工作液:将 50× TAE 储备液稀释 50 倍。
- 89 13. 30%聚乙二醇 8000: 称取 20 g 聚乙二醇 8000, 溶于超纯水中, 最后定容到 100
- 90 ml, 0.25 µm 滤膜过滤除菌后于 4°C 保存。
- 91 14. 1.6% 低熔点琼脂糖: 1.6 g 低熔点琼脂糖, 加入 100 ml 超纯水中。

93 致谢

92

- 94 感谢中国农业科学院创新工程 (ASTIP-IAS12) 支持, 感谢中国农业科学院北京畜牧兽
- 95 医研究所金迪、刘思佳、李旦、朱雅新等研究生的帮助。
- 96 朱雅新, 东秀珠, 黄力, 董志扬. (2007). 瘤胃元基因组 BAC 文库研究. 中国农业科技
- 97 导报 009(005): 53-57.
- 98 李旦, 王加启, 卜登攀, 刘开朗, 李发弟. (2009). 荷斯坦奶牛瘤胃微生物元基因组
- 99 Fosmid 文库的构建与分析. 微生物学杂志 29(06): 1-4.
- 100 参考文献
- 1. Farrar, K. and Donnison, I. S. (2007). Construction and screening of BAC libraries
- made from *Brachypodium* genomic DNA. *Nat Protoc* 2: 1661-74.
- 103 2. 朱雅新,东秀珠,黄力,董志扬. (2007). 瘤胃元基因组 BAC 文库研究. 中国农业科
- 105 3. 李旦, 王加启, 卜登攀, 刘开朗, 李发弟. (2009). 荷斯坦奶牛瘤胃微生物元基因组
- 106 Fosmid 文库的构建与分析. 微生物学杂志 29(06): 1-4.