



## 细菌分类学中的碱基对测定法介绍

周 慧 玲

(中国科学院微生物研究所, 北京)

近来在细菌分类学中广泛使用一种分子生物学指标来分析细菌种、属间的亲缘关系, 即测定鸟便嘌呤(G)和胞嘧啶(C)在整个脱氧核糖核酸(DNA)碱基对中的克分子百分比, 把它作为进行属以上分类单位划分时的依据<sup>[1]</sup>。这是因为DNA在生物的各种性状的遗传中是起主导作用的物质, 而DNA中的四种碱基, 即鸟便嘌呤和胞嘧啶、腺嘌呤(A)和胸腺嘧啶(T)的排列和比例是决定DNA特性的关键因素, 它不受菌龄、外界环境条件的影响。在细胞内, 两条互补的DNA单链中的核苷酸碱基, 通过氢键被连接成碱基对, 维持着DNA的双螺旋结构, 这就是细菌的染色体。碱基中, 总是A和T连接, G和C连接, 叫做碱基对。A和T, G和C的克分子数相同。不同种的生物, 其DNA中碱基对的数目和比例常常是不同的, 生物种间的差别越大, 它的差别也越大; 反之, 不同种的生物, 其DNA中碱基对的数目和比例可能相同, 也可能不同; 而碱基对的数目和比例不相同的生物种肯定不是同一生物种。若以这四种碱基的总数作为100%时, 各种细菌DNA中G-C的克分子百分比有一个比较宽的变动幅度(30%到75%)<sup>[2]</sup>, 不像脊椎动物那样比较一致(40%到45%)。如两株细菌的G-C克分子百分比差别达20—30%, 说明这两株菌的亲缘关系一定是很疏远的, 甚而可能不是同一科内的细菌<sup>[3]</sup>。因此可以利用G-C克分子百分比来判断系统发育中的亲缘关系。

在细菌分类中进行G-C克分子百分比的测定, 与一般生物化学工作有较大的差别, 首先是测定的样品往往很多, 工作量大, 因此使用的方法必须简便。其次是所用的材料不能选择,

不管是否适合于进行核酸的测定, 都要求解决每种材料所面临的具体实验问题。例如, 菌种的培养, 细胞壁的破碎, 干扰物质(蛋白质、多糖类、RNA等)的除去, 仪器和方法的选择等。现分述如下:

### 试 剂

- 含盐的EDTA 0.15M NaCl + 0.1M EDTA(乙二胺四乙酸二钠)。pH8.0, 使用EDTA及高pH都是为了抑制DNA酶活性。
- 2.5% SDS(十二烷基磺酸钠)。
- 溶菌酶 用于溶解细胞壁, 使大部分革兰氏阴性菌及一部分革兰氏阳性菌消溶。
- 4.5M 高氯酸钠 供给高盐浓度以便从DNA中分离蛋白质。
- 氯仿-异戊醇[24:1(V/V)] 氯仿使蛋白质变性, 异戊醇减少泡沫, 帮助分层。
- 95% 乙醇 用于沉淀DNA。
- 7-1. 含盐的柠檬酸钠 0.15M NaCl + 0.015M 柠檬酸三钠, pH±2。用于维持溶解DNA溶液的离子强度及螯合二价离子。
- 7-2. 含盐柠檬酸钠稀溶液 0.015M NaCl + 0.0015M 柠檬酸三钠。DNA易溶解在这种溶液中。
- 7-3. 含盐柠檬酸钠浓溶液 1.5M NaCl + 0.15M 柠檬酸三钠。用此溶液调整上述稀溶液溶解的DNA溶液, 使缓冲液浓度达到试剂7-1的浓度。
- RNA酶(RNase) 预先溶在0.15M NaCl中(pH8.0), 80℃加热处理10分钟钝化DNA酶。用于除去样品中混杂的RNA。
9. 醋酸盐-EDTA 3.0M 醋酸钠 + 0.001M

EDTA, pH 7.0, 用于从溶液中分离 DNA。

10. 异丙醇 用于选择性地沉淀 DNA, 必要时, 可用它多处理 DNA 溶液几次, 以除去多糖类杂质。

## 菌 体 培 养

经过纯化后的细菌, 如果是一般常见菌, 可以在牛肉汁固体平皿上放置适温培养, 将处于对数生长期的菌体 2—3 克, 用试剂 1 离心洗涤 2—3 次 (3000 次/分, 5 分钟), 即可备用。

## 破 碎 细 胞 壁

因为 DNA 的分子量很大 (一般在  $10^6$ — $10^9$  道尔顿之间<sup>[2]</sup>), 而细胞壁对于  $2 \times 10^4$  道尔顿以上的大分子是不能透过的。如果不将壁破坏就不可能抽出 DNA。

细胞壁的破坏有很多方法, 一般只要把壁打开一个缝隙, 即能提出 DNA, 不一定要将壁破坏得十分彻底。对于一部分革兰氏阳性细菌, 如某些小球菌, 某些芽孢杆菌及革兰氏阴性细菌而言, 可以用浓度为每毫升 0.5 毫克蛋白溶菌酶, 置 37℃ 保温 30—60 分钟即可破壁。有的革兰氏阴性菌, 除加溶菌酶外, 还要加去污剂 (如 SDS)。有不少细菌要用机械方法破坏细胞壁。例如, 可以用超声波, 这种仪器可由许多厂购得 (例如无锡无线电专用设备厂), 但是超声波对大分子的 DNA 破坏很大, 所提取的 DNA 用玻棒搅不上来, 必须用离心法收集。依据前人<sup>[4]</sup>和作者<sup>[5]</sup>的试验结果, 用测定解链温度来测定 GC 克分子百分比时, 可采用超声波法破壁, 因为此法不受分子量大小的影响<sup>[4]</sup>。但最好用细菌压 (例如 X-压) 或玻璃珠粉碎器 (0.1—0.2 毫米的小玻璃珠), 在振荡条件下 (3000 次/分, 往复式振幅为 5 厘米) 处理 10 分钟左右破壁。但后两种仪器较难购得, 需自行装配。

## 制 备 DNA 的一 般 方法 及 G-C 克 分 子 百 分 比 的 测 定 方 法

DNA 的提取, 可用酚法<sup>[6]</sup>或高氯酸钠法<sup>[5]</sup>, 具体方法可以参考专文, 这里不再赘述。

提取 DNA 后, 人们常用 CsCl 的浮力密度梯度离心法或解链温度 ( $T_m$ ) 法去测定 G-C 克分子百分比。浮力法所用样品的数量少, 而且对 DNA 纯度要求也低, 一次可做多个样品, 优点很多, 但需要超速离心机, 目前在我国较难普及。而用  $T_m$  法测定, 只要普通的紫外分光光度计和一个加热器, 是一种简便可行的方法。

## 测 定 $T_m$ 值 及 G-C 含量 克 分 子 百 分 比 的 计 算

由测定  $T_m$  值计算 G-C 克分子百分比的方法, 即所谓  $T_m$  值法, 是依据双链的大分子 DNA 解链时共轭键拆开时出现增色性而设计的。由于 G-C 碱基对之间有三个氢键 (AT 之间只有两个氢键), 因此 G-C 克分子百分比愈高则解链温度也愈高。当加热到一定温度, DNA 分子在 260 毫微米处的光吸收会明显增加, 即 DNA 出现增色性, 在升高到某温度时, 4℃ 左右的温差范围内会有 30% 左右的增色性 (见图)。若将开始测定时 (一般是 25℃) 的光密度值定为  $A_{25}$ , 某一温度的光密度值定为  $A_t$ , 则将  $A_t/A_{25}$  为纵坐标, 温度为横坐标, 就可得到一个 S 形曲线, 曲线的线性部分的中点, 即为  $T_m$  值。某种细菌 DNA 的增色性曲线见图所示:

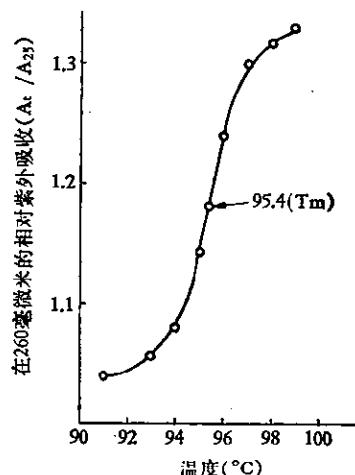


图 1 某种细菌 DNA 的增色性曲线

在进行实验时, 从 25℃ 开始记录, 迅速升温到约比变性温度低 5℃ 左右, 然后逐步增温

直到不再呈现增色性时，可认为变性已完全，作图求出  $T_m$  值。在实验中要注意使测试液不达到沸腾的温度。所用温度计必须校正，校正温度控制盘与比色槽内试液温度的差额后，再进行记录。比色杯中试液蒸发引起的光密度变化，须进行校正，校正方法可参见前文及其补充<sup>[5]</sup>。试液的损失率 ( $L$ ) 可按下列简化近似公式计算\*：

$$L = V_2 - V_1 / (T_2^2 - T_1^2)$$

其中  $V_1$  和  $V_2$  是最初和最终试液的体积， $T_1$  和  $T_2$  是室温和最终温度。

然后再求出某温度时试液的体积 ( $V_x$ )，可表示为：

$$V_x = V_1 - \frac{1}{2} |L| (T_x^2 - T_1^2)$$

最后根据实验值 ( $OD$ ) 求出样品体积不变时光密度 ( $OD_y$ )

因为

$$OD_y : OD = V_x : V_1$$

所以

$$OD_y = OD \cdot V_x / V_1$$

用缓冲液 7-1 时按下列经验公式计算

$$T_m = 69.3 + 0.41(G.C.)$$

即可求出 G-C 克分子百分比。例如有一铜绿假单胞菌的 DNA，其  $T_m$  值经测定为 96.8，则

$$GC\text{ 克分子百分比} = (96.8 - 69.3)$$

$$\times 100 / 0.41\% = 67.1\%$$

在使用以上经验公式时要注意所配制的缓冲液的离子浓度和 pH 都必须是本文所介绍的，如果用  $0.01M$  磷酸盐- $0.001M$  EDTA 缓冲液时则公式如下：

$$T_m = 49.3 + 0.41(G.C.)$$

在进行 DNA 测定时，由于在 260 毫微米波长下光密度 = 1 时，DNA 含量为每毫升 50 微克，光密度值最好是 0.15—0.20 之间，所以样品大致含 DNA 量<sup>[7]</sup>应为

$50 \times 0.15$  或  $0.20 = 7.5$  或  $10$  微克/毫升  
过少过多都要调节。

提取的 DNA 最好当天使用，不宜放置过久。DNA 中蛋白质含量应小于 0.2—0.5%，以

免干扰。蛋白质含量可利用在 280 毫微米及 260 毫微米下的光密度差按以下公式求算浓度<sup>[6]</sup>。

$$\text{蛋白质微克数} = 1.45 E_{280} - 0.74 E_{260}$$

然后依公式：

$$\text{蛋白质百分数} = \frac{\text{蛋白质毫克数} \times 100}{\text{蛋白质毫克数} + \text{DNA 毫克数}}$$

如所求出的蛋白质含量百分数在容许范围之内，即可进行  $T_m$  值测定，否则要求再次进行脱蛋白处理，以除去干扰。由于提取的 DNA 中混杂有一部分 RNA，它在 260 毫微米波长的光下也有紫外吸收，会干扰 DNA 测定，必须除去。一般除去 RNA 的方法是加 RNase<sup>[5]</sup>，但由于 RNase 中总含有微量的 DNA 酶，会降解被测试对象——DNA，因此使用 RNase 之前要进行预处理 (80°C 10 分钟)，由于 DNA 酶的耐热性低于 RNase 的，所以热处理十分有效(这个加热步骤很重要，温度控制要严格，否则会影响实验结果)。

比色小杯的试液应进行抽气以除去肉眼不可见的气泡，以免影响测定。

## 参 考 文 献

- [1] Buchanan, R. E. & N. E. Gibbons: *Bergey's Manual of Determinative Bacteriology*, 8th. edi., The Williams & Wilkins Company/Baltimore, 1974. Part 7: 217—285.
- [2] Davidson, T. N.: *The Biochemistry of the Nucleic Acids*, 6th edi. Methuen & CO. Ltd. 1969. 中国科学院微生物研究所病毒组，生物物理研究所核酸组译：核酸的生物化学，科学出版社，北京，1973，第五章。
- [3] De Ley, J. & I. W. Park: *Antonie Van Leeuwenhoek*, 32: 6—16, 1966.
- [4] Marmur, J. & P. Doty: *J. Mol. Biol.*, 5: 109—118, 1962.
- [5] 周慧玲：微生物学报, 18 (134—139), 1978.
- [6] Saito, H. & Muina, K.: *Biochem. Biophys. Acta.*, 72: 619—629, 1963.
- [7] Friefelder, D.: *Physical Biochemistry*, W. H. Freeman Co., San Francisco, 1976. Chapter, 14.
- [8] Kalckar, H. M.: *J. Biol. Chem.*, 167: 461, 1947.

\* 此公式由徐浩提供。