

专用小型粉碎机粉碎40秒钟，取出茶样粉末装盒供测。3) 用色彩色差计测出三组 L^* 、 a^* 、 b^* 色度值。4) 计算相应的色相角正切(b^*/a^*)、彩度(C^*_{ab})、色彩饱和度(S^*_{ab})值。5). 利用相应的各套炒青绿茶测色品质数学模式，计算出各小样的品质得分，然后取其平均值，再根据等级得分标准，判断被检样的等级。

从上述的步骤来看，后期的数值计算因相关的公式、系数多，显得有些繁杂，为此可利用电脑代替人工自动处理测色信息，操作者只需从键盘输入3组测色原始数据(L^* 、 a^* 、 b^*)，电子计算机自动计算处理后就打印出最后等级判定结果，这样就更加节省整个等级评定的时间，引进电脑后，一个茶样从取样开始大约15~20分钟就能得出结果。

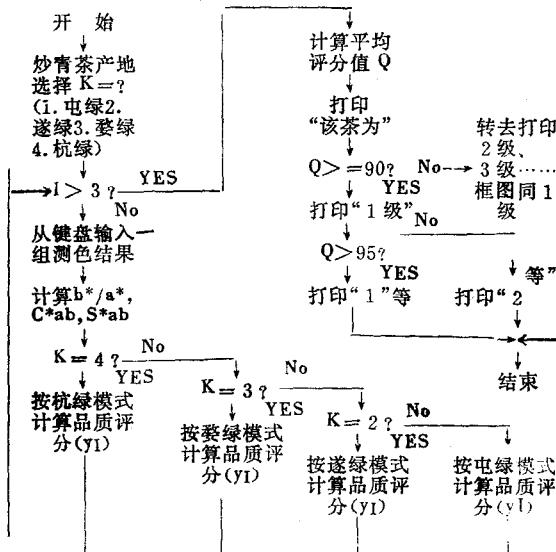


图2. 程序流程图

电脑自动处理系统使用 BASIC 算法语言，程序附后，其流程图如图2所示。

五、今后的课题

综上所述，在测色评定茶叶等级的研究中，已初步取得较好的结果，但在向实用性过渡中还有许多问题值得继续研究：

1. 进一步完善测色技术，尽可能减少测定误差，提高数据的重现性和稳定性，进一步提高模式的精度。
2. 结合感官审评数量化的研究，进一步提高高品质回归方程的判别准确度。
3. 用生产样进行模式的验证
4. 结合外形因子的物理参数测试，建立测色与外形因子的加权数学模式，使炒青绿茶品质对条索的要求得到体现。

参考文献

- [1] 林刚, 松久次雄(1985)日本绿茶的品质要素としての色の评价, [日]名城大农学报, 21: 27—32.
- [2] CIE(1976) Official recommendation on uniform color spaces color-difference equations and metric color terms
- [3] Robertson A R(1978) CIE guidelines for Co-ordinated research on color-difference evaluation color Research and Application, 3: 149—151.
- [4] Hunt, R.W.G.(1977) The specification of color appearance I & II color Research and Application, 2: 55—68, 2: 109—120.
- [5] Hunt R. W. G. (1978) Colour terminology color Research and Application, 3: 79—87
- [6] 纳谷嘉信(1990)产业色彩学, 朝仓书店, 97—120.

淀粉和钙对微生物 α -淀粉酶热稳定性的影响

福州大学轻工系 林良贤 康健聪

摘要

本文研究了底物浓度、变性剂、钙浓度及其存在状态，对BF7658枯草杆菌 α -淀粉酶活力和热稳定性

的影响，从而作出底物与钙和酶稳定性及其活力之间定量关系。结果表明，底物浓度以1~40%范围内，酶的活力和热稳定性，同时随着底物浓度的增加而升高，酶催化反应所需的活化能均较低，其 E_a 值为

1358~4301 Cal/mol, 当底物浓度增加到50%时, 酶活力和热稳定性反而下降, 催化反应所需的活化能急剧上升, 其Ea值为7964Cal/mol。

以EDTA螯合脱去 α -淀粉酶及其底物中的钙, 用原子吸收光谱法测定其脱钙前后的含钙量。比较实验得出, 反应体系中酶活力最高时所需的钙浓度为 1.872×10^{-3} M。

目前我国生产的BF7658 α -淀粉酶, 含钙量较高一般为5.25mg/克酶, 底物浓度各取40%, 各以蕉芋、甘薯、木薯淀粉作底物, 反应液中钙浓度分别达: 2.385×10^{-3} M, 3.203×10^{-3} M, 1.453×10^{-3} M, 它们的数量级均达到酶活力最高时所需的钙浓度。因此, 酶法生产各类淀粉糖, 不必外加钙, 可降低CaCl₂浓缩和精制除钙等方面的耗用。

一引言

α -淀粉酶(EC. 3.2.1.1)水解淀粉分子的 α -1,4葡萄糖苷键, 其水解产物主要是不同聚合度的麦芽低聚糖。该酶已在食品, 酿造, 制药和纺织等工业广泛应用。

曾报道[2.8]Ca⁺²对常温菌 α -淀粉酶分子稳定性和酶活力是不可缺少的。在高温下底物可使某些微生物 α -淀粉酶保持稳定, 但不同微生物类型所产生的 α -淀粉酶的性质表现各异。

在高温下应用 α -淀粉酶, 工业价值较大。因此, 近年来, 探索提高酶的热稳定和动力学活性, 从嗜热菌中寻找和生产耐热性 α 淀粉酶的研究, 引人瞩目。

本文研究底物浓度、活化能、变性剂、钙浓度及其存在状态等因素, 对BF7658枯草杆菌 α -淀粉酶热稳定性及其活力的影响。

二、材料和方法

(一)、材料

1, 酶制剂: BF7658枯草杆菌 α -淀粉酶(α -1,4-glucan 4-glucanohydroase, EC. 3.2.1.1), 无锡酶制剂厂生产, 经测定酶活性为1556单位/克酶。

2, 底物: 蕉芋(Canna edulis)淀粉, 产地: 闽清县; 可溶淀粉, CP级。

3, 试剂: 化学试剂均用分析纯。

4, 仪器: 501型超级恒温器±0.5°C; TG328B电光分析天平, 进口透析膜, WTD-Y₂型原子吸收分光光度计, 25型酸度计。

(二), 方法

1, 底物处理

蕉芋淀粉→研磨→过筛(0.5mm孔径)→清水洗、过滤去杂→静置沉淀, 去上清液→沉淀加水搅匀→NaOH调pH→浸泡24小时→倾去碱液, 清水至pH7.0→蒸馏水洗涤→晒后烘干备用。

2, 底物脱钙

取一定量经处理的蕉芋淀粉→用0.2M EDTA溶液溶解→在60rpm搅拌器中搅拌2小时→静置, 沉淀, 倾去清液→蒸馏水多次洗涤, 静置, 沉淀, 倾去清液→再用0.2M EDTA溶液清洗, 60rpm搅拌2小时→静置, 沉淀, 倾去清液→连续用蒸馏水清洗15次, 静置, 沉淀, 倾去清液→晒后, 烘干→置干燥器中备用。

3, 酶脱钙

取一定量酶→pH6.0缓冲液溶解→在3000rpm离心机中离心沉淀20分钟→收集酶清液, 测活力→取两份等量酶液, 一份加入EDTA溶液, 配成 10^{-2} M另加一份加等量毫升数的缓冲液→各注40ml于透析袋中, 浸于盛有1000ml蒸馏水的烧杯中→在4°C冰箱中, 每8小时更换一次膜外部蒸馏水, 进行透析脱钙7天, 从而获得脱钙酶和对照酶, 测酶力, 即行实验。

4, 钙元素测定

精确称取样品于坩埚中→炭化(液体样品先蒸干再炭化)→灰化(500°C, 24小时)→冷却后加入15ml1:1盐酸溶液, 加热溶解→冷却, 过滤→加入0.3%氯化锶溶液(整个体系), 以消除干扰, 定容→用WFD-Y₂型原子吸收分光光度计测定其吸光值[1]→另作标准工作曲线, 从曲线中求得试样中含钙量, 从而换算成原试样中钙元素的含量。此项工作在省中心检验所进行。

5, 酶活力测定

按轻工部部颁标准测定。

三、结果与分析

(一) 底物浓度对 α -淀粉酶热稳定性的影响

本实验以酶催化反应的最适温度来阐明酶的热稳定性。

配制1%，10%，25%，40%，50%不同浓度的可溶性淀粉溶液(W/V)，于沸水浴中糊化，调pH6.0(柠檬酸—磷酸氢二钠缓冲液)，按8单位/克淀粉加酶，分别于不同温度水解，达到碘色终点时，求出酶的相对活力，对反应温度作图，结果见图1。

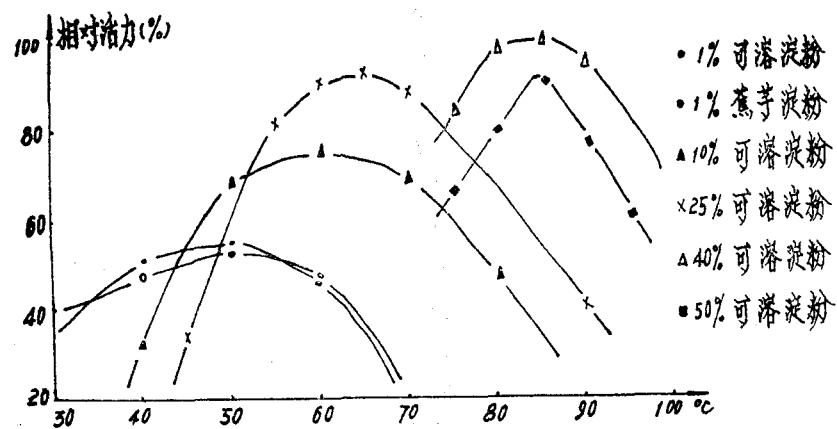


图1 底物浓度对酶活力与反应温度关系

曲线表明， α -淀粉酶催化反应的最适温度范围，随底物浓度和温度的提高而变窄；底物浓度从1~40%范围内，酶催化反应的最适温度，随底物浓度的增加而升高；酶的活力与底物浓度关系亦然。由此证明，高浓度底物同时提高了酶的活力和酶的热稳定性。根据酶的催化机制分析，提高底物浓度，增加酶与反应物之间的定向碰撞机率，促进酶催化反应效率； α -淀粉酶富含亲水性氨基氮—占氨基酸组份的37%^[2]亲水性氨基酸侧链的—COOH，—NH₂与淀粉分子的—OH形成氢键，由于氢键对酶构象起稳定作用，从而加强酶在高温条件下的热稳定性。

然而，当底物浓度提高到50%时，酶的热稳定性和活力反而下降。为此，我们作如下分析：

根据阿累尼乌斯(Arrhenius)方程：

$$k = Ae^{-E_a/RT}$$

经推导得如下公式：^[3]

$$E_a = \frac{2.3RT_2T_1\lg Q_{10}}{10}$$

式中：E_a 为活化能

R 为气体常数

T₁ 为绝对温度

Q₁₀ 为酶促反应的温度系数即温度升高10°C时，酶反应速度增加的倍数。

在本实验的条件下，取酶作用最适温度为T₂，Q₁₀就等于酶在最适温度时的相对活力与低于最适温度10°C时(T₁)，酶的相对活力的比值。

据此，可以将实验所得数据由公式求出Q₁₀和活化能，以活化能E_a值对底物浓度^[3]值作图，得图2曲线。

曲线说明，底物浓度在1~40%范围内 α -淀粉酶催化反应所需活化能较低，其E_a值为1358~4301Cal/mol；当底物浓度增加到50%时，酶催化反应所需活化能急剧升高，其E_a值为7964Cal/mol，以致酶促反应在85°C的条件下，酶的相对活力下降。

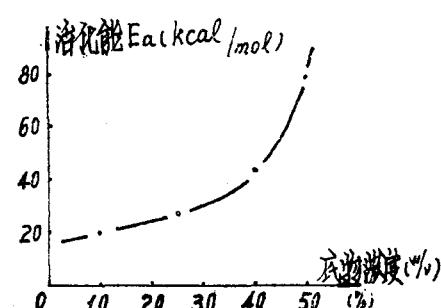


图2 活化能与底物浓度关系曲线

(二) 底物浓度对酶变性剂的影响

曾有报道^[2,4]尿素为 α -淀粉酶的变性剂，它能使酶分子结构松弛而降低其热稳定性。

本实验从底物对抗变性剂的效果，了解底物浓度对酶热稳定性的影响。分别配制两组

1%，10%可溶性淀粉溶液，其中一组反应液的尿素浓度为1M，其它条件同上述实验。测定酶的T_m值（即酶活性丧失50%时所对应的温度），了解T_m值变化与底物浓度和变性剂相关性，结果如下表。

底物浓度和尿素与T_m值关系

淀粉浓度(%)	T _m	
	尿素0M	尿素1M
1	67°C	57°C
10	82°C	80°C

表中数值说明，反应液存在尿素时T_m值均下降，提高底物浓度，无论尿素存在与否，T_m值均显著上升，尿素1M时，10%底物浓度酶的T_m值比1%的T_m值高23°C。从提高底物浓度对酶抗变性剂的效果，充分说明对酶热稳定性作用。据认为尿素致酶变性的机制，是导致酶分子中氢键断裂，破坏疏水的非极性相互作用。由此推测，底物对酶抗变性剂的效果，是由于底物对酶的构象具有保护作用。

(三) 提高底物浓度和外加钙对酶的热稳定性的比较

配制10%，25%淀粉溶液和含 $10^{-2}M\text{CaCl}_2$ 的10%淀粉液，其他条件同上述实验，测定酶活力与温度关系，结果如图3。

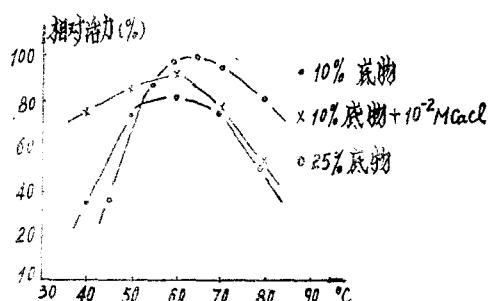


图3 底物浓度和外加钙对酶活力和温度关系曲线

曲线表示：外加钙的作用，只能提高酶原来作用温度点（即最适温度）下的活力，而增加底物浓度，既可提高酶的最适温度点（提高5°C），又可提高酶的活力（提高18%）。

(四) 酶和底物中的Ca²⁺对酶热稳定性的影响

α -淀粉酶是一种金属酶。据有关报道^[2.5]，

枯草杆菌（常温菌） α -淀粉酶和3个钙离子结合。 Ca^{2+} 保持酶分结构稳定性及其活性的出现是必须的。

实验采用经处理后的对照酶和脱钙酶，两者各在不同温度下加热5分钟，于pH6.0, 50°C，分别水解同浓度的蕉芋淀粉和脱钙蕉芋淀粉（经测定蕉芋淀粉含钙量为0.213mg/克淀粉；脱钙蕉芋淀粉含钙量为0.024mg/克淀粉），测定酶的残余活力，相对温度作图，见图4。

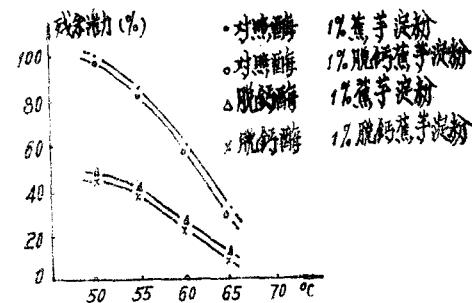


图4 酶和底物中的 Ca^{2+} 对酶活力~温度关系曲线

从曲线中可以看出，脱钙酶的残余活力远低于对照酶的残余活力。两者在同样条件下，分别水解蕉芋淀粉和脱钙蕉芋淀粉，虽然前者含钙量比后者约高10倍，但酶的残余活力仅高3%。这种现象表明，钙对酶分子的稳定性及其活力的影响，主要决定于酶制剂中含钙量，而底物中的钙仅起补充作用。据 Sukan, Brich 报告^[6]，淀粉分子对钙存在静电离子吸附和离子交换吸附，后者是由钙离子与酯化磷酸盐基团结合，而后再与淀粉分子结合。而且在酸性条件下淀粉分子的钙可被质子取代。在本实验条件下 pH6.0，使钙的利用率降低。

(五) 酶催化反应所需钙浓度的探讨

采用1%浓度(W/V)的脱钙蕉芋淀粉为底物，取上述实验的对照酶和脱钙酶，在pH6.1, 50°C下，分别加入不同浓度的 CaCl_2 溶液，反应到终点，测定酶的相对活性，对 CaCl_2 浓度作图，结果示于图5曲线。

曲线表明：①外加钙达 $1.86 \times 10^{-3} \text{M}$ 时，对照酶活力提高10%，脱钙酶仅5%。当外加钙浓度超过 $1.86 \times 10^{-3} \text{M}$ 时，对照酶和脱钙酶均迅速失活。对照酶的结果与作者前文一致。②

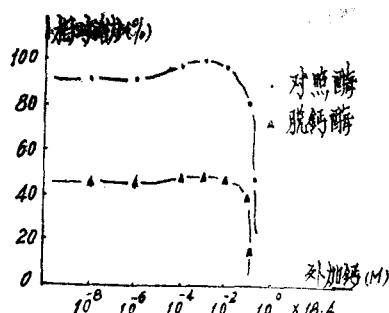


图5 酶活力与外加钙关系曲线

脱钙酶的最高活力仅为对照酶的49%。这说明外加钙不能完全恢复脱钙酶的活力。

有关文献^[7]报导，用超滤实验表明，Ca²⁺提高大分子α-淀粉酶的稳定性，在除Ca²⁺之后，则成为分子量较小的低活性的α-淀粉酶。**Roby**和**Ackerman**的研究认为枯草杆菌α-淀粉酶是寡聚体，也有单体形式，分子量较高的三聚体、四聚体的比活力高于分子量较小的二聚体和单体。

本实验用EDTA螯合脱去酶分子中的Ca²⁺后，可能导致酶分子发生部分解聚而降低其活力。

基于以上实验，用原子吸收光谱法测定底物和酶的含钙量，加上外加钙量，换算成酶反应体系中酶活力最高时的钙浓度为1.872×10⁻³M(包括淀粉分子中的结合钙)。

据认为未提纯酶的钙，可使微生物α-淀粉酶稳定化。经测定BF7658α-淀粉酶工业制剂含Ca²⁺量较高，每克酶含5.25mgCa²⁺。当底物浓度各取40%，加酶8单位/克淀粉，计算反应体系中Ca²⁺浓度分别为：蕉淀粉作底物的钙浓度为2.385×10⁻³M，甘薯为3.203×10⁻³M，木薯为1.453×10⁻³M。三者的数量级均达到酶活力最高时所需要的钙浓度。因此，采用上述原料酶法生产各类淀粉糖，不必外加钙。这样，既可节省CaCl₂，又可降低产物在浓缩时的能

量和减轻产物精制过程除Ca²⁺耗用。

四、结语

(一) BF7658枯草杆菌α-淀粉酶的热稳定性及其活力，随酶的底物浓度(1~40%)的增加而升高，而且酶催化反应所需活化能均较低。当底物浓度提高到50%时，酶催化反应所需活化能急剧上升，使酶的热稳定性和活力下降。

变性剂——尿素使α-淀粉酶的热稳定性降低，增加底物浓度可加强酶抗变性剂的作用，10%底物浓度的T_m值比1%的T_m值高23°C。

(二) 钙对α-淀粉酶的热稳定性和酶活力的影响，主要取决于酶制剂中的钙含量，底物结合钙仅起补充作用。酶制剂中的钙用EDTA螯合脱去后，外加钙不能完全恢复酶活力。

(三) 在本实验条件下，α-淀粉酶活力最高时所需的钙浓度为1.872×10⁻³M。目前生产的BF7658α-淀粉酶含钙量较高，每克酶制剂含钙量为5.25mg左右，采用该酶在高浓度底物(40%)和高温(85°C)下，可满足酶催化反应的需钙量，生产各类淀粉糖不必外加钙。

参考文献

- [1] (日)武内次，铃木正己著，原子吸收分光光度分析，王玉珊等译，科学出版社1975
- [2] 应用微生物 1976.1 P18~23 谢其明译自《蛋白质、核酸、酵素》vol. 20 No. 1 199~204(1975)
- [3] 陶慰孙等，蛋白质分子基础，人民教育出版社1981
- [4] Kyoko ogasahara etc. The Journal of Biochemistry, vol. 67 No. 1 (1970)
- [5] A. Imanishi: J. Biochem. vol. 60, No. 4 381(1966)
- [6] G. Sukan etc. Starch/stärke vol. 31(1979) No. 4. p 125~128
- [7] K. L. Kindle App. Biochem. Biotechnol. 1983. 8. 157~170