

## 钙离子激活的中性蛋白酶

许凤浩 夏庆苏

(同济医科大学分子生物学研究室, 武汉)

### 提 要

钙离子激活的中性蛋白酶由 80kD 的催化亚基和 30kD 的调节亚基组成。二者都以无活性的前体存在。受外源刺激信号及升高的钙离子作用, 自身首先活化, 然后激活蛋白激酶 C, 二者都能水解各种蛋白底物, 调节细胞的形态和功能, 自身并受内源性抑制因子的调节。

钙离子激活的中性蛋白酶 (Calcium Activated Neutral Protease 简称 CANP), 也称作钙离子依赖性蛋白酶 (Calcium-dependent Proteases 或 Calpains)。该酶广泛而大量地存在于脊椎动物的各种组织和细胞中, 是一种典型的细胞内半胱氨酸蛋白酶, 其活性绝对需要钙离子; 在中性 pH 值并有还原剂 (如二巯基乙醇) 存在的条件下, 其活性最高, 而在巯基修饰剂和  $\text{Ca}^{2+}$  钻合剂 (如 EDTA) 存在时, 活性降低或丧失<sup>[1]</sup>。其功能涉及蛋白激酶 C 的活化, 细胞骨架蛋白的水解, 其它蛋白激酶的磷酸化, 微管蛋白的聚合和解聚等。本文对这方面的研究进展扼要介绍如下:

### 一、CANP 的分子结构<sup>[2]</sup>与活化

CANP 有两种同功酶, 根据其对  $\text{Ca}^{2+}$  的

敏感性差异, 分别称为  $\mu$ -CANP 和 m-CANP。前者在微摩尔的  $\text{Ca}^{2+}$  浓度中就能激活, 而后者则需在毫摩尔的  $\text{Ca}^{2+}$  浓度中激活。若以 50% 酶活性所需的  $\text{Ca}^{2+}$  浓度计算,  $\mu$ -CANP 需要 2—75  $\mu\text{mol/L}$ , 而 m-CANP 则需要 0.2—0.8  $\text{m mol/L}$ 。通过 cDNA 核苷酸序列分析法已分别检测了鸡、兔、猪和人的 CANP 分子结构。结果表明, 两种同工酶都由大小不同的两个亚基组成。较小的亚基分子量为 30kD, 结构和功能完全相同, 为调节亚基; 较大的亚基分子量为 80kD, 功能相同但结构略有差异, 为催化亚基。

催化亚基由 700 个氨基酸残基组成, 有四个结构域, 从 N 端开始分别命名为结构域 I, 结构域 II, 结构域 III 和结构域 IV。调节亚基由 270 个氨基酸残基组成, 有二个结构域, 也从 N

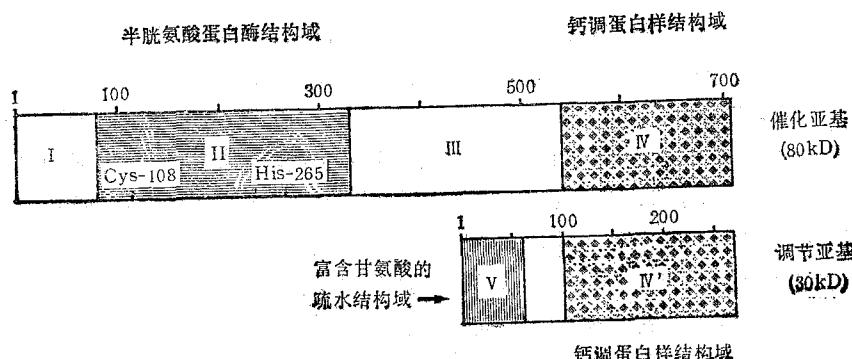


图 1 CANP 的分子结构<sup>[2]</sup>

端开始命名，由于小亚基 N 端开始的第一个结构域与前述四者不同，则依次命名为结构域 V，而第二个结构域其功能和结构都与前述的结构域 IV 相似，故仍命名为结构域 IV，但需在 IV 的右上角加一撇以示区别，即为结构域 IV'。整个分子的结构如图 1 所示<sup>[2]</sup>。

结构域 I 既是两种同功酶区别的主要所在，也是两个大亚基区别的主要所在。在鸡的 CANP 分子中，它由第 1 位到第 81 位氨基酸残基组成，具有调节自身酶活性的作用。在未活化的 CANP 分子中，它遮盖着分子自身酶活性部位的半胱氨酸残基，而当 CANP 活化时它则被分子自身的酶水解除去。结构域 II，由第 81 位到第 330 位氨基酸残基组成，具有半胱氨酸蛋白酶活性，其第 108 位的半胱氨酸残基和第 256 位的组氨酸残基是该酶的活性残基。结构域 III 由第 331 位到第 560 位残基组成，功能不清。结构域 IV 由第 561 位到第 705 位残基组成，内含约由 30 个氨基酸残基组成的 4 个“螺旋-环-螺旋”(Helix-Loop-Helix) 结构，类似于钙调蛋白，Ca<sup>2+</sup> 就结合在这种结构的环状区上，调节着结构域 II 的酶活性<sup>[3]</sup>。在人类的 CANP 中，结构域 V 由小亚基第 1 位到第 70 位氨基酸残基组成，为一富含甘氨酸的疏水性结构域，其甘氨酸含量约为 60%，此外的氨基酸绝大多数也是疏水性的，能够与磷脂相互反应，并参与膜附着。结构域 IV' 由小亚基第 99 位到第 268 位残基组成，结构与功能均类似于大亚基的结构域 IV，二者序列相关同源性约为 50%。

在细胞生理 Ca<sup>2+</sup> 浓度下，CANP 的大小亚基在各自 C 端的钙调蛋白样结构域之间，通过次级键结合在一起，游离于胞浆内。

在外源刺激信号作用下，膜磷脂水解，细胞浆内 Ca<sup>2+</sup> 浓度升高，升高的 Ca<sup>2+</sup> 即与 CANP 的钙调蛋白样结构域结合。Ca<sup>2+</sup> 与大亚基钙调蛋白样结构域的结合，使分子构象发生变化，酶活性中心暴露，解除了分子自身对酶活性的抑制，并水解去除 N 端 20 个氨基酸残基，使整个分子呈活化状态，此时的大亚基不需或只需很

少的 Ca<sup>2+</sup> 即能维持活性；而 Ca<sup>2+</sup> 与小亚基钙调蛋白样结构域的结合，导致分子构象变化，使其 N 端富含甘氨酸的疏水性结构域与磷酸肌醇的反应性增强，整个分子附着于细胞膜上，而后仍在自身的酶活性作用下，水解去除小亚基的整个结构域 V，再使活化的 CANP 呈游离状态(图 2)。

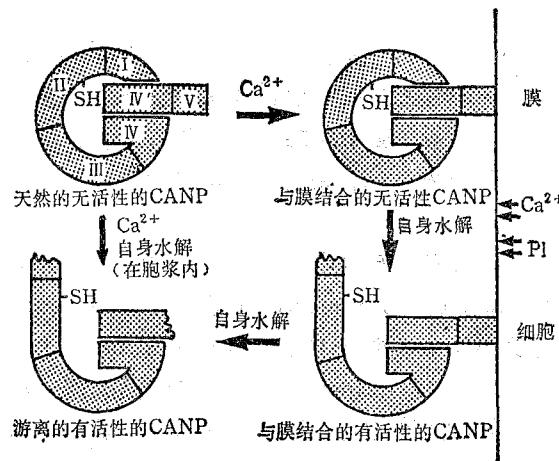


图 2 CANP 的激活模式

## 二、CANP 的生物学功能

### 1. 激活蛋白激酶 C

蛋白激酶 C (Protein Kinase C, PKC)，分子量 80kD，为一传递跨膜信号的关键酶，它以可溶性的无活性形式存在于细胞浆中，当有 Ca<sup>2+</sup> 动员时即转位到细胞膜上。在胞膜上与 Ca<sup>2+</sup>、膜相关磷脂、二酰基甘油或其它类似物组成四重复合体而激活。结构研究表明<sup>[4]</sup>，PKC 可以水解为两段。其 C 端的大片段约为 50kD，称为 PKM，该结构域具有蛋白激酶 C 的催化活性；N 端的小片段约为 35 kD，为调节结构域，含有二酰基甘油、Ca<sup>2+</sup> 和磷脂等辅助因子结合的位点，它抑制着催化结构域的活性。当调节结构域与辅助因子结合时，分子空间构象变化，自身激活，其活化方式类似于 CANP。由于 CANP 与 PKC 存在于同一部位<sup>[5]</sup>，因此活化的 CANP 能够在 PKC 的催化结构域和调节结构域的连接处将其水解，产生不依赖于辅助因子并具有酶活性的催化结构域——PKM

和能够结合辅助因子的调节结构域，前者从细胞膜上释放，使胞内的蛋白底物磷酸化；后者具有富含半胱氨酸的重复结构，既能保留在细胞膜上，也能与具有同样重复序列的受体或 DNA 结合蛋白相互作用，调节着细胞的生理功能。

## 2. 参与 CAMP 和肌球蛋白的代谢

CAMP 的代谢途径有二条，一是与蛋白激酶的调节亚基结合，使其与催化亚基分离而发挥生物学效应；二是被磷酸二酯酶水解而失活。活化的 CANP 既能水解蛋白激酶的调节亚基而发挥催化亚基的活性，也能够水解磷酸二酯酶。水解后的调节亚基仍能结合 CAMP<sup>[6]</sup>，水解后的磷酸二酯酶活性增高，不再依赖于  $\text{Ca}^{2+}$ <sup>[7]</sup>。

肌球蛋白由二条重链和四条轻链组成，为一长而具有球形头部的不对称分子。其头部由两条重链螺旋组成，头部由两条延伸的重链和四条轻链组成；头部易为蛋白酶水解，头部在肌肉收缩时，其轻链即在肌球蛋白轻链激酶作用下发生磷酸化，为肌肉收缩提供能量。在  $\text{Ca}^{2+}$  及  $\text{Ca}^{2+}$  调蛋白复合物存在下，CANP 能将鸡砂囊内催化肌球蛋白轻链磷酸化的肌球蛋白轻链激酶水解为 62kD 的片段，它能够结合  $\text{Ca}^{2+}$ ，具有酶活性；在无  $\text{Ca}^{2+}$  及钙调蛋白复合物存在时，水解产生的片段主要为 60kD，不具有酶活性<sup>[7]</sup>。

此外，在肌原纤维结构的代谢转换期间，CANP 能降解肌原纤维蛋白，使其三维结构解聚。在子宫退化期间能参与子宫肌细胞内外蛋白的降解和吸收；在患有萎缩性肌病的肌细胞中，CANP 含量和活性升高。

## 3. 调节血液细胞的形态、功能和代谢

红细胞中的 CANP 能够水解红细胞膜骨架蛋白和跨膜蛋白以改变细胞自身形态，促进红细胞膜融合，并能够降解血红蛋白  $\alpha$  链和  $\beta$  链以避免剩余蛋白沉积，还能够改变衰老红细胞膜表面抗原性使之易为免疫系统清除，对抗氧化剂的作用，保证红细胞正常功能等等。患有 6-磷酸葡萄糖脱氢酶缺乏的蚕豆病患者<sup>[8]</sup>，其红细胞中 CANP 减少，活性也低，并易于水

解失活等。

血小板中的 CANP 在血小板活化时，能够水解连接两段 F 肌动蛋白链的微丝蛋白，解除它对肌动球蛋白复合物 ATP 酶活性的抑制，使得细胞骨架系统收缩，调节血小板运动<sup>[9,10]</sup>。活化血小板的 CANP 还能够水解活化 XIII 因子，启动凝血系统<sup>[11]</sup>；在血小板活化期间，CANP 被活化并分泌到血小板外表面<sup>[12]</sup>。

中性粒细胞中的 CANP 也能够选择性地降解膜蛋白或细胞骨架蛋白，活化 PKC，使一系列底物磷酸化，从而使中性粒细胞脱颗粒，运动性增强等。

## 4. 水解组蛋白，甲状腺球蛋白及参与神经系统的功能

在高浓度  $\text{Ca}^{2+}$  存在下，CANP 能够水解小牛胸腺的组蛋白，它对 H<sub>2</sub>B 最敏感，H<sub>2</sub>A 次之，H<sub>3</sub> 最差<sup>[13]</sup>。

CANP 还能将甲状腺球蛋白先降解成 67 kD 和 46 kD 的片段，然后再进一步水解为 40 kD 的片段<sup>[14]</sup>。

存在于髓磷脂鞘<sup>[15]</sup>和神经细胞浆内的 CANP，在神经递质作用下，能够选择性地降解与津状纤维（Fodrin）蛋白相连的细胞骨架，使突触后膜发生持续的化学及超微结构变化，导致谷氨酸受体的表达；并能对微丝蛋白进行翻译后修饰；在轴突中调节神经纤维的移动和微丝——细胞膜的相互作用。在生理状况下，CANP 还能对神经肽进行剪切加工，并能与钙调蛋白相互作用，协调钙调蛋白的功能。当突触前膜谷氨酸释放过多，突触后膜  $\text{Ca}^{2+}$  通道持续开放时，会引起 CANP 持续激活，造成突触内蛋白的广泛降解，导致兴奋性中毒（Excitotoxicity）。

此外，晶状体中的 CANP 在晶状体内皮细胞分化期间能够降解中间微丝蛋白、组带蛋白以及  $\alpha$  晶蛋白的 A 链和 B 链，其活性过高时与白内障的形成有关。视网膜中的 CANP 也能够降解微管蛋白，参与微管蛋白周期性地聚合与解聚。人类的 CANP 还能与低分子量和高分子量的激肽原相互作用<sup>[16]</sup>等。

### 三、CANP 抑制因子<sup>[17]</sup>

CANP 抑制因子，简称 CANPI，又称 CDPI (Calcium-dependent protease inhibitor) 或称 Calpastatin，是 CANP 专一的内源性抑制因子。该因子或游离于胞浆内，或附着于肌浆网膜上。其分子量因所在组织不同而异。存在于红细胞中的抑制因子分子量较小 (70kD)，存在于肝、心及其他组织中的则分子量较大 (110 kD)。两类抑制因子功能无明显差异，只是抑制 CANP 的数量多少不同。

在  $\text{Ca}^{2+}$  存在下，CANPI 对 CANP 两种同功酶的抑制功能基本相同，但存在于不同部位的 CANPI，其抑制 CANP 活化的方式和环节则稍有差异。

胞浆内游离的 CANPI 能够抑制 CANP 的活化，并抑制已活化的 CANP 与胞膜的附着，促进附膜的 CANP 与膜解离等等。而存在于犬和牛心肌组织中的 CANPI 则主要附着于肌浆网膜上，一部分游离于肌浆内。当细胞内  $\text{Ca}^{2+}$  升高时，肌浆网膜上的 CANPI 可与一个以上的 CANP 结合，结合后的 CANPI-CANP 复合物能够使该复合物中的 CANPI 裂解，并与 CANP 一起从膜上脱落；而当细胞内  $\text{Ca}^{2+}$  降低时，脱落的 CANPI-CANP 复合物则解离为 CANPI 碎片和无活性的酶。整个过程如图 3 所示。这样在  $\text{Ca}^{2+}$  短暂升高时，CANPI 既能对抗 CANP 对膜蛋白底物的不适宜水解，又能与 CANP 结合从膜上解离，使以后附膜 CANP 的活化加速。因此，Mellgren RL<sup>[18]</sup> 把 CANPI 的这种双重作用称为缓冲作用。

CANPI 与其他已知的蛋白酶抑制因子无明显的同源性。它不能抑制与 CANP 结构同源的其它半胱氨酸蛋白酶的活性；同样，CANP 也不能被典型的半胱氨酸蛋白酶抑制因子所抑制；它可能是一种新型的蛋白酶内源性抑制因子。

总之，脊椎动物中的 CANP 研究进展很大，对其存在、结构和功能的关系，对其在信息传递方面的作用，都将随着研究的深入而不断获得新的认识。

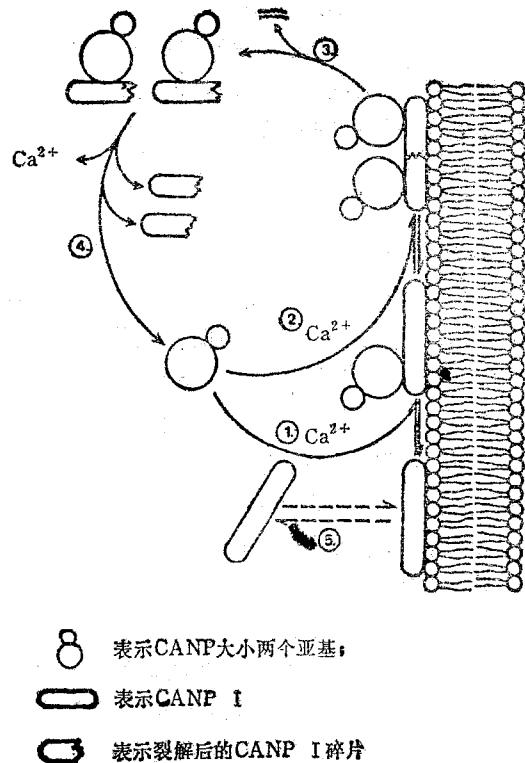


图 3 附膜 CANPI 的作用模式图<sup>[18]</sup>

### 参 考 文 献

- [1] DiCola, D. et al.: *FEBS Lett.*, 1987, 210(1), 81.
- [2] Suzuki, K.: *TIBS*, 1987, 12(3), 103.
- [3] Minami, Y. et al.: *J. Biochem.*, 1987, 101(4), 889.
- [4] Ohno, S. et al.: *Nature*, 1987, 325(6100), 161.
- [5] Savart, M. et al.: *FEBS Lett.*, 1987, 216(1), 22.
- [6] Blumenthal, E. J. et al.: *Arch. Biochem. Biophys.* 1987, 256(1), 19.
- [7] Ito, M. et al.: *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, 1987, 145(3), 1321.
- [8] Morelli, A. et al.: *Blood*, 1987, 69(9), 1753.
- [9] Malik, M. N. et al.: *Life Sci.*, 1987, 40(6), 593.
- [10] Onji, T. et al.: *Biochem. Biophys. Acta*, 1987, 912(2), 283.
- [11] Ando, Y. et al.: *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, 1987, 144(1), 484.
- [12] Samis, J. A. et al.: *Biochem. J.*, 1987, 246(2), 481.
- [13] Sakai, K. et al.: *J. Biochem.*, 1987, 101(4), 911.
- [14] Haragnchi, K. et al.: *Endocrinol. Jpn.*, 1987, 34(1), 1.
- [15] Banik, N. L. et al.: *Life Sci.*, 1987, 41(9), 1089.
- [16] Ishiguro, H. et al.: *Biochemistry*, 1987, 26(10), 2863.
- [17] Suzuki, K. et al.: *FEBS Lett.*, 1987, 220(2), 271.
- [18] Mellgren, R.L.: *FASEB J.*, 1987, 1, 110.

【本文于1988年3月29日收到】