

# ハイブリッド化による人工RNA制限酵素の創製



研究ノート

金 谷 茂 則\*

Construction of an artificial RNA restriction enzyme  
with hibrid engineering technique.

**Key Words:** ribonuclease H, hybrid, restriction enzyme, specificity, protein engineering

## 1. はじめに

ハイブリッド化は、異なる性質をもつ2分子以上の高分子化合物を化学的物理的に連結することにより、それぞれの化合物のもつ欠点を補うと同時にそれらの長所を生かすハイブリッド分子を構築する技術である。従ってこの技術は、高い分子認識能や触媒能(酵素の場合)の故に多岐にわたる産業分野において利用されている蛋白質の応用範囲を広げる上で極めて有効である。何故なら、蛋白質は生体内の温和な条件からかけ離れた条件下では充分機能を発揮できないという大きな制約をうけているが、化学的及び構造的安定性が高くしかも自在に成型できる合成高分子とハイブリッドを形成することにより、そのような制約から解放されると期待されるからである。もちろん、ハイブリッド化により蛋白質の基質特異性を改変したり、蛋白質に新機能を賦与したりすることも可能である。本稿においては、人工RNA制限酵素の開発を目的として行ったハイブリッドRNaseHの研究

について紹介する。

## 2. RNA制限酵素の有用性

これまでに500種類以上のDNA制限酵素がいろいろな細菌から単離されているのに対して、RNA制限酵素はまだ天然から単離されていない。リボザイムとよばれるRNA分子はRNAを配列特異的に切断するが、その低い触媒能の故にRNA制限酵素として働くとは考えにくい。また、RNAの高次構造を認識してそれを特定の位置で切断するRNAプロセッシング酵素は必ずしも配列特異的にRNAを切断するわけではない。RNAは、DNAから蛋白質へと遺伝情報を伝えるだけでなく、それ自身多様な構造をとったり修飾をうけたりすることによりいろいろな機能を果たすことから、最近その研究が重要視されている。従って、RNA制限酵素の開発は、RNAの構造や機能の研究を活性化し、さらなる分子生物学の隆盛をもたらすと期待される。

## 3. 人工RNA制限酵素開発の戦略

RNA制限酵素が天然に存在しない理由は、生物にとってRNAを配列特異的に切断する必要がないためというよりはむしろRNAが様々な構造をとるためにと考えた方がよい。酵素は一般に基質の高次構造を認識するので、ワトソン-クリック型の安定した規則正しい二重らせん構造をとるDNAを配列特異的に切断することはできても、基本的には一本鎖で存在するもの

\* Shigenori KANAYA  
1950年1月22日生  
1979年東北大学大学院理学研究科  
化学第二学科博士課程修了  
現在、大阪大学大学院工学研究科、  
物質・生命工学専攻、極限生命工  
学講座、教授、理学博士、蛋白工  
学  
TEL 06-877-5111  
FAX 06-879-7936  
E-Mail kanaya@chem.eng.  
osaka-u.ac.jp



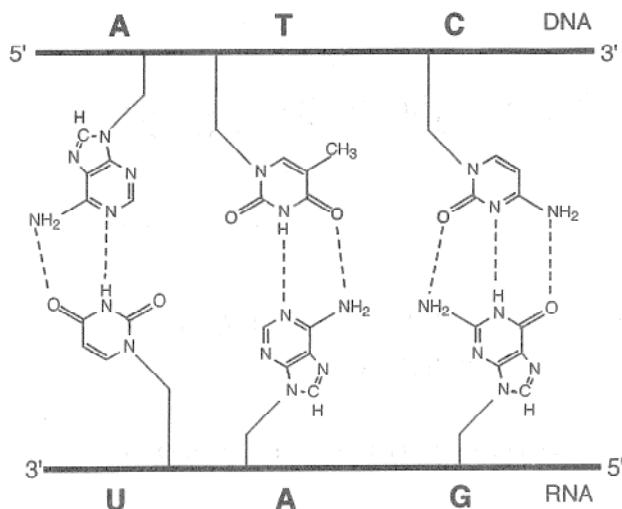


図1 DNA/RNAヘテロ二本鎖における相補的塩基対

の高次構造を形成したりしなかったりする RNA を配列特異的に切断することはできないと考えられる。従って、RNA を配列特異的に切断するためには、酵素が基質を一次元的に認識できるように工夫する必要がある。

DNA や RNA のような核酸の配列を認識する上で最も確実で簡単な方法は、相補的な配列をもつ核酸（相補鎖）と二本鎖を作らせる方法である（図1）。相補鎖の方を放射性物質や蛍光性物質で標識しておけば二本鎖が形成されたか否かを検出することができる。もしも、放射性物質や蛍光性物質のかわりに RNA 分解物質を相補鎖につないでおけば、そのハイブリッド分子は RNA を配列特異的に切断すると期待され

る。RNA 分解物質としては DNA/RNA ヘテロ二本鎖の RNA 鎖のみを分解するリボヌクレアーゼ H (RNaseH) が適している。何故なら、DNA オリゴマーと連結したハイブリッド RNaseH は、ヘテロ二本鎖形成領域内でのみ RNA を切断するので高い選択性を示すし、RNA の切断に伴うヘテロ二本鎖の不安定化により DNA オリゴマーが RNA 切断物から容易に解離するのでターンオーバーするからである（図2）。

#### 4. ハイブリッド RNaseH の構築

RNaseH は生物界に広く存在しているが、構造と機能に関して最もよく研究されている大腸菌 RNaseHI<sup>1)</sup>を選択した。一方、連結用 DNA オリゴマーとしては、GTCATCTCC という配列をもつ 9 量体 DNA を用いた。DNA と酵素の連結は、適当なスペーサーを介して 5' 末端にマレイミド基を導入した 9 量体 DNA と、分子表面の適切な位置に遊離のチオール基が 1 分子だけ露出するように改変した RNaseHI 変異体を混合することによりおこなった<sup>2)</sup>。この時、両者は S-スクシミド結合を介して連結されるが、この結合は酵素が働く温和な条件下安定である。9 量体 DNA を連結する部位 (Cys 導入部位) やスペーサーの長さは、大腸菌 RNaseHI と基質の複合体モデルに基づいて設計した。

#### 5. ハイブリッド RNaseH の機能

9 量体 DNA を連結したハイブリッド RNaseH は、連結した DNA に相補的な GGAGAUGAC という配列をもつ 9 量体 RNA を 5 番目の A と 6 番目の U の間一箇所で切断した（図3）<sup>2)</sup>。 RNaseH と DNA オリゴマーを連結しなくても、まず RNA と DNA オリゴマーを混ぜておいてから RNaseH を加えることにより RNA が配列特異的に切断されることはすでに知られている<sup>3)</sup>。しかし、9 量体の DNA/RNA ヘテロ二本鎖を未修飾の RNaseHI で切断した場合 RNA は二箇所で切断されたので（図3），ハイブリッド RNaseHI は切断特異性において未修飾 RNaseHI より優れている。おそらく、DNA と酵素を連結したために両者間の相互作用が制限され、

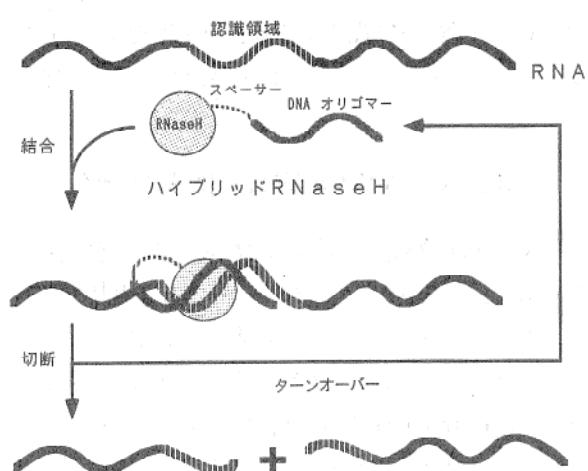


図2 ハイブリッド RNaseH による RNA 切断様式の模式図

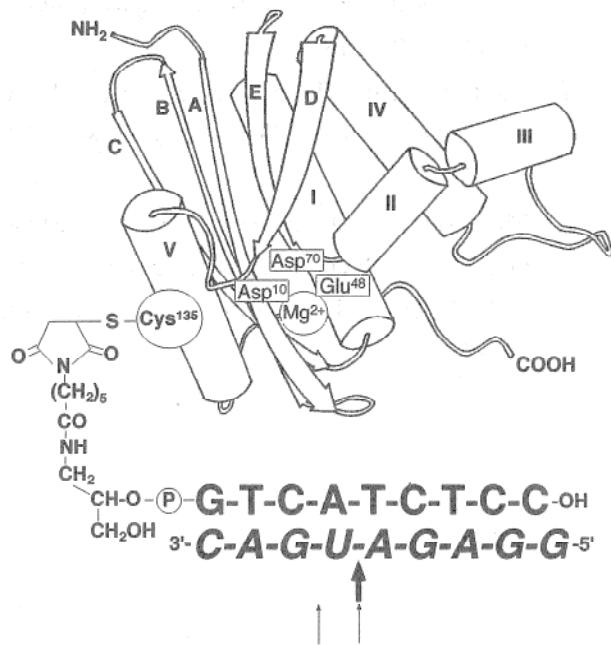


図3 ハイブリッド RNaseH の構造と RNA の切断位置  
大腸菌 RNaseHI 部分は、遊離のチオール基が 135 位にのみ存在するように、13, 63 及び 133 番目のシステインをすべてアラニンに、135 番目のグルタミン酸をシステインに置換してある。10番目と 70 番目のアスパラギン酸及び 48 番目のグルタミン酸は触媒活性中心を構成する。9 量体 DNA 部分とヘテロ二本鎖を形成する RNA を斜体文字で示した。また、太い矢印はハイブリッド RNaseH による RNA の切断位置を示し、細い矢印は 9 量体 DNA/RNA ヘテロ二本鎖を未修飾 RNaseHI で切断した時の RNA の切断位置を示す。

その結果として RNA は限定された位置でのみ切断されたものと思われる。さらに、ハイブリッド RNaseH の認識配列を含む 530 塩基からなる RNA も、その領域内の A と U の間で特異的に切断された<sup>4)</sup>。ハイブリッド RNaseH は、基質となる RNA がモル比で 20 倍量以上存在してもほぼ完全に分解してしまうのでターンオーバーすることも明らかである。以上の結果は、ハイブリッド RNaseH が人工 RNA 制限酵素として機能することを示している。これまでのところ、最適な DNA オリゴマーの鎖長とスペーサーの長さはそれぞれ 8 量体<sup>5)</sup>と 27 Å<sup>6)</sup>であることが報告されている。なお、RNaseH のかわりに RNaseA を用いたハイブリッド酵素も RNA を配列特異的に切断するが<sup>7)</sup>、ハイブリッド RNaseA はほとんどターンオーバーせず切断特異性も低いので、RNA 制限酵素としてはハイブリッド RNaseH の方が機能的にまさっている。

## 6. おわりに

ハイブリッド RNaseHにおいてはDNA部分が基質認識を、RNaseH部分が触媒作用を司る。従って、連結するDNAオリゴマーのサイズや配列を変えることにより、どのような種類の配列特異的 RNA 分解酵素であっても創り出すことが可能である。このような人工 RNA 制限酵素は、RNAの構造や機能を調べる上で有用であるだけでなく、細胞内の特定の mRNA を除去する上でも有用であることが示唆されている<sup>8)</sup>。しかし、ハイブリッド RNaseH を RNA 制限酵素として利用する上で解決しなければならない問題もいくつかある。例えば、RNA が高次構造を形成してしまうと、ハイブリッド RNaseH は RNA を切断しにくくなる。この問題は、ハイブリッド RNaseH の RNaseH 部分を耐熱化したものに置き換えれば解決されるかもしれない。何故なら、高温では RNA は高次構造を形成することができないからである。また、認識配列の長さをもっと減らす必要がある。9 塩基長の配列の出現頻度はかなり低いため、RNA を断片化したりするためには 6-7 塩基長の配列を認識できるように工夫しなければならない。将来これらの問題が解決され、ハイブリッド RNaseH が実用化されることを期待している。

## 謝辞

本稿に執筆の機会を与えて下さいました大阪大学工学部の今中忠行教授に感謝します。なお、本研究は、筆者が蛋白工学研究所在籍時に北海道大学薬学部大塚研究室と共同で行ったものです。ご協力頂いた方々にこの場をお借りして深く感謝致します。

## 文献

- 1) 金谷茂則：蛋白質・核酸・酵素，39，1121-1132 (1994)
- 2) Kanaya, S., Nakai, C., Konishi, A., Inoue, H., Ohtsuka, E., & Ikehara, M : *J. Biol. Chem.*, 267, 8492-8498 (1992)
- 3) Donis-Keller, H : *Nucleic Acids Res.*, 7, 179-192 (1979)

- 4) Nakai, C., Konishi, A., Komatsu, Y., Inoue, H., Ohtsuka, E., & Kanaya, S : *FEBS Lett.*, 339, 67-72 (1994)
- 5) Kanaya, E., Uchiyama, Y., Ohtsuka, E., Ueno, Y., Ikehara, M., & Kanaya, S : *FEBS Lett.*, 354, 227-231 (1994)
- 6) Uchiyama, Y., Inoue, H., Ohtsuka, E., Nakai, C., Kanaya, S., Ueno, Y., & Ikehara, M : *Bioconjugate Chem.*, 5, 327-332 (1994)
- 7) Zuckermann, R. N., & Schultz, P. G : *J. Am. Chem. Soc.*, 110, 6592-6594 (1988)
- 8) Ma, W. P., Hamiltion, S. E., Stowell, J. G., Byrn, S. R., Davisson, V. J : *Bioorg. Med. Chem.*, 2, 169-179 (1994)

