学位論文題名

Proteus vulgaris の β – ラクタマーゼ発現における アクティベータータンパク BlaA の解析

学位論文内容の要旨

多くの細菌は、 β -ラクタマーゼを構成的、または、誘導的に産生することにより、 β -ラクタム系抗生物質に耐性となる。グラム陰性細菌 *Proteus vulgaris* は、 β -ラクタマーゼ遺伝子(*blaB*)を染色体上に持ち、 β -ラクタム系抗生物質(ペニシリン、セファロスポリン等)が存在するときのみ、誘導的に β -ラクタマーゼを発現し、広範囲の β -ラクタム剤に耐性となっている。

私は P.vulgaris における β – ラクタマーゼの誘導的発現における、BlaA タンパクの挙動を明らかにする目的で研究を進めてきた。まず、blaA 遺伝子の転写開始点を、プライマーエクステンションにより決定した。その結果、 blaA 遺伝子の転写開始点は、blaB 遺伝子の転写開始点から 6 3 b p 離れて位置していた。次に、BlaA タンパクの精製を容易に行うために、BlaA タンパクを大量に産生する発現プラスミドを構築した。このプラスミドを、大腸菌内で、3 7 $\mathbb C$ で培養し、1 mMの I PT G で発現させると、BlaA タンパクは不溶性の顆粒体であるインクルージョンボディーを形成した。不溶性となった BlaA タンパクを変性剤を用いて可溶化し、精製操作を行うことを試みたが、変性後の BlaA タンパクを再生させることはできなかった。 3 0 $\mathbb C$ 、0 . 5 mM $\mathbb C$ I PT $\mathbb C$ の条件で $\mathbb C$ $\mathbb C$ の $\mathbb C$ なが可溶性画分に得られたので、ここから $\mathbb C$ $\mathbb C$ の $\mathbb C$ の

精製した。精製した BlaA タンパクの多量体構造をグリセロールグラディエント とグルタルアルデヒドの架橋実験で調べたところ、二量体を形成していること を確認した。精製した BlaA タンパクを用いて、ゲルシフト法で DNA への結合 を確認し、DNaseIフットプリントにより、その結合部位を決定したところ、結 合部位は blaB 遺伝子転写開始点(+1)の上流-51から-81に位置し、 blaA 遺伝子プロモーター領域と重なっていた。よって、blaA 遺伝子の転写に おいては、RNAポリメラーゼが結合できず、自己の合成を抑制していると思わ れる。また、結合部位は blaB遺伝子プロモーターのすぐ上流でもあり、 β – ラ クタム剤の誘導がかかると、RNA ポリメラーゼと相互作用し、blaB 遺伝子の 転写を活性化すると予想される。結合部位には、パリンドローム構造が見られ、 BlaA タンパクの二量体形成が支持された。ゲルシフト法においては、BlaA タ ンパクの量が増えるに従って、移動度が異なるバンドが2本見られた。結合領 域を異なる場所に持った幾つかの断片を用いたゲルシフト法で、DNaseIフット プリントでは確認されなかったものの、高濃度において、BlaA タンパクは blaA 遺伝子の転写開始点から+45から+63の領域にも結合することが予想され た。また、結合領域を中央よりに持つ断片と、結合領域を端に持つ2つの断片 を比較したゲルシフトで、BlaA タンパクが DNA に結合すると、DNA が曲がっ ていることを確認し(DNA ベンディング)、 DNA ベンディングは、blaB 遺 伝子の転写調節に関わっていることが予想された。

BlaA タンパクは、DNA 結合、RNA ポリメラーゼとの相互作用、二量体形成、 そして、まだ未知のインデューサーとの結合などの機能を持っている。BlaAペ プチド上における、それらの領域を調べるために、ampD 株においても blaB 遺伝子の転写活性化能を失った BlaA タンパク変異体を34個単離し、解析した。 まず、ゲルシフト法によって、これらの変異体は DNA 結合活性をなくしたもの が27個、保持しているものが7個であることを確認した。変異部位を調べて みると、DNA 結合能を失っていた変異体の変異は、DNA 結合モチーフが存在 すると思われるN端領域の他に、C端領域や中央領域にも見られ、297アミ ノ酸のうち、5~66アミノ酸領域は DNA 結合モチーフによって直接 DNA と 結合し、140~200、261以降のC端領域は、N端の DNA 結合モチーフ の構造維持などの間接的な影響を及ぼす領域と予想された。 DNA 結合能を保持 していた変異体は72~130と219~243領域に変異が見られた。72 ~ 130 アミノ酸領域は、LysR ファミリー間で相同性が低く、 $ampD^{\dagger}$ 株にお いても blaB遺伝子の転写活性化能を幾分保有している BlaA タンパク変異体で もこの領域に変異が見られた。また、その変異アミノ酸は他の LysR メンバー では保存されていないが、β-ラクタマーゼアクチベーターでは保存されてい たことから、72~130アミノ酸領域はBlaA タンパクのインデューサーが結 合する領域であると推定した。219~243領域の変異では、 DNA 結合能 を保持していた変異体だけではなく、DNA 結合能を失った変異体も見られ、同 じアミノ酸の変異でも、DNA結合するものとしないものが得られた。219~ 243領域は、BlaA タンパクの高次構造形成に重要な領域であると思われ、こ の領域の変異は、少なくとも BlaA タンパクの一つの機能を失うと思われる。

学位論文審査の要旨

主 査 教 授 杉 本 和 則 副 査 教 授 盛 田 フ ミ 副 査 教 授 矢 澤 道 生 学位論文題名

Proteus vulgaris の β – ラクタマーゼ発現における アクティベータータンパク BlaA の解析

 β - ラクタム抗生物質は現在でも広く治療に使用されている。しかし多くの細菌は、 β - ラクタム環を加水分解し、薬剤を無効とする酵素である β - ラクタマーゼを産生する。酵素の種類も多く、その性質は様々である。遺伝子も染色体上にあるものやプラスミド上にあるものがあり、また酵素がいつも構成的に産生される場合と、外部から β - ラクタム抗生物質を加えたときにのみ誘導される場合とがある。

著者が用いた細菌 $Proteus\ vulgaris\$ では β $-ラクタマーゼ遺伝子は染色体上に存在し、誘導的に発現する。本論文は、この誘導現象を、主に組換えDNA技術を用いて解明したものである。 <math>\beta$ -ラクタマーゼ遺伝子 blaB の上流に逆向きで存在する遺伝子 blaA の遺伝子産物である BlaA タンパク質はDNAに結合し、blaB からのRNAポリメラーゼによる転写を活性化するが、一方、自己の遺伝子 blaA の転写を抑制する。BlaA タンパク質を大腸菌での発現ベクターを用いて大量産生し、純粋なタンパク質を精製して、その性質を調べた。まず、溶液中で二量体を形成していることを証明した。DNAとの結合は、ゲルシフト法で確認し、DNA上の正確な部位は DNasel による フットプリント法により決定することができた。結合部位は blaA のプロモーターと重なり、その結果抑制に働くが、blaB のプロモーターに対しては、RNAポリメラーゼ結合部位のすぐ上流に位置することになり、BlaA タンパク質がRNAポリメラーゼと相互作用することによって転写活性を促進することが明らかになった。

さらに著者は、変異した blaA 遺伝子を効率よく多数分離した。これは大腸菌 dnaQ 変異株が突然変異を高頻度に誘発することを利用したものである。変異 の位置を、すべてのDNA塩基配列を決めることによって特定した。多数の変

異をまずDNA結合の有無によって分類し、DNAとの結合部位、二量体形成、RNAポリメラーゼとの相互作用部位、低分子のインデューサーとの結合に関与する領域など BlaA タンパク質の機能部位を推定することが可能になった。また合成DNAによる変異作製により、BlaA タンパク質に存在する2つのシステイン残基は活性おをび二量体形成に関与しないことも明らかにした。

以上、著者は細菌による β - ラクタマーゼの誘導的発現について、遺伝子発現の制御タンパク質の機能を詳細に研究することにより新知見を得ており、 β - ラクタム抗生物質に対する耐性の機構解明に貢献するところが大きい。

よって著者は、北海道大学博士(理学)の学位を授与される資格があるものと認める。