

氏名	本多玲子
生年月日	
本籍	石川県
学位の種類	博士(薬学)
学位記番号	博甲第142号
学位授与の日付	平成7年3月25日
学位授与の要件	課程博士(学位規則第4条第1項)
学位授与の題目	G ₂ /M期におけるcdc2キナーゼ活性を制御する因子の解析 (Regulation of mammalian p34 ^{cdc2} kinase at G ₂ /M phase.)
論文審査委員	(主査) 大場義樹 (副査) 中西義信, 二階堂修 山口和男, 安田秀世

学位論文要旨

Summary The cdc2 kinase activity is regulated by its phosphorylation and dephosphorylation. In mammalian cells, phosphorylation of cdc2 kinase at 14-Thr and 15-Tyr residues inhibits the activity. At the onset of mitosis, cdc2 kinase becomes dephosphorylated at 14-Thr and 15-Tyr, resulting in activation. The enzymes which phosphorylate or dephosphorylate the enzyme must play very important roles on the regulation of the activity of cdc2 kinase and of cell cycle progression. In this study, I tried to identify these enzymes and then to clarify the mechanism of the regulation of the identified enzymes.

First, I showed that human cdc25B phosphatase expressed in *E.coli* dephosphorylated both 14-Thr and 15-Tyr residues of cdc2 kinase to activate it. That is, cdc25B phosphatase is a dual specific phosphatase, specific for cdc2 kinase molecule. Second, I showed that the human wee1 kinase phosphorylated the 15-Tyr residue, not 14-Thr. Then I isolated the murine wee1 kinase cDNA which was 1.5 fold longer than the human wee1 cDNA was. The murine wee1 kinase had regulatory and catalytic domain in the N-terminal and C-terminal half, respectively. The regulatory domain was phosphorylated at mitosis and its kinase activity was inhibited. The kinase responsible for the inactivation of wee1 kinase remained to be elucidated, though cdc2/cyclin B kinase could phosphorylate the kinase. Further, as a wee1 kinase regulatory protein, I cloned the 14-3-3 protein by use of yeast two hybrid system. Since this protein has been reported to be the inhibitor of protein kinase C or the activator of the raf-1 kinase, whether it activates or inhibits the wee1 kinase is very interesting subject to be clarified in future.

cdc2キナーゼはM期で著しい活性上昇を示すがG₁期にはいるとすぐに不活性化される。このようにcdc2キナーゼは細胞周期のG₂期からM期の一時期にのみ活性を生じる。このような活性の変動はcdc2キナーゼ分子の磷酸化、脱磷酸化とサイクリンBとの結合、分解によって制御されている可能性が高い。本研究ではcdc2キナーゼを磷酸化、脱磷酸化する酵素の同定およびそれら酵素の活性制御機

構について解析を行った。

1. cdc2 の磷酸化、脱磷酸化

1-1 cdc2 を脱磷酸化する酵素

G₂/M期におけるcdc2キナーゼの活性はN末端から14番目のトレオニン残基(¹⁴T)と15番目のチロシン残基(¹⁵Y)での磷酸化、脱磷酸化によって制御されている。細胞抽出液中で磷酸化されたcdc2キナーゼはtryptic phosphopeptide mappingの結果によれば¹⁴Tおよび¹⁵Yの両方が、またはどちらか一方が磷酸化されていた。これらの分子の混合物についてH1ヒストンに対する磷酸化活性を測定するとその活性はほとんどみられなかった。したがって、¹⁴Tまたは¹⁵Yのいずれかが磷酸化されればcdc2キナーゼの活性は抑制されると結論づけた。しかし、逆にcdc2キナーゼが活性化されるには両方の残基での脱磷酸化が必要であるということになる。これまでにcdc2キナーゼの¹⁵Yの脱磷酸化はcdc25ファミリー(cdc25)によることが示されてきた。これに加え¹⁴Tの脱磷酸化が必須であるならば、これは何によって制御されているのだろうか。¹⁴Tおよび¹⁵Yの両方が、またはどちらか一方が磷酸化された分子の混合物に大腸菌で発現させたcdc25Bを添加するとP-¹⁴TおよびP-¹⁵Yを含むスポットおよびP-¹⁵Yのみを含むスポット、P-¹⁴Tのみを含むスポットのいずれもが消失した。したがって、cdc25Bはチロシン残基のみならずトレオニン残基をも脱磷酸化する活性をもつていると結論づけた。このときcdc25Bで処理した分子がH1ヒストンを磷酸化する活性は未処理の分子に比べ数十倍にも上昇していたことから、cdc2キナーゼは¹⁴Tおよび¹⁵Yの両方が脱磷酸化され、活性化されることが確かめられた。そして、これを脱磷酸化するcdc25Bはチロシンホスファテースであるとともにトレオニンホスファテース活性を有するdual specific phosphataseであり、cdc2キナーゼの脱磷酸化はcdc25という単一の分子によって制御されている可能性が示されたといえる。

1-2 cdc2 を磷酸化する酵素

分裂酵母の遺伝学的研究からcdc2キナーゼを磷酸化する酵素がwee1キナーゼであることが示されていた。酵母wee1キナーゼはSer/Tyr dual kinaseであるので¹⁴Tを磷酸化することが期待されたが、実際はcdc2キナーゼ分子の¹⁵Yのみを磷酸化することが報告されている。しかし、酵母においては¹⁴Tの磷酸化そのものが確認されていないことから、酵母wee1キナーゼに¹⁴Tを磷酸化する活性はないのかもしれない。それではヒトやマウスにおいてはどうであろうか。大腸菌で発現したヒトwee1キナーゼを用いてその活性を測定したところ、ヒトwee1キナーゼはcdc2キナーゼのチロシン残基を磷酸化するが、酵母wee1キナーゼと異なり、tyrosine specific kinaseである可能性が高いと考えられた。しかし、これまで単離されていたヒトwee1キナーゼが酵母と比較して分子量が約2分の1であること、in frameに終始コドンをもたないことからこのヒトwee1キナーゼがfull lengthではないと考えられたので、新たにマウスwee1キナーゼのクローニングを試みた。ヒトwee1キナーゼのkinase domain VIII, IX, Xに相当する配列をプローブに用いてスクリーニングを行いマウスwee1キナーゼホモログを単離した(図1参照)。マウスwee1キナーゼは全長2258 bp、646個のアミノ酸からなり、

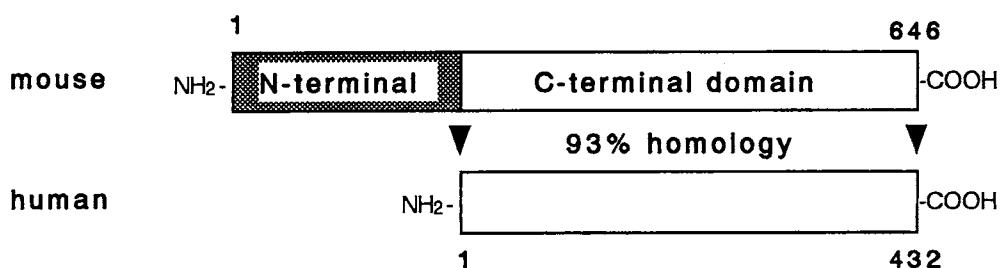


図1 マウスwee1とヒトwee1の比較

ヒト weel キナーゼの1.5倍の長さであった。マウスとヒトの配列を比較すると、マウス weel キナーゼの C 末側 3 分の 2 とヒト weel キナーゼはアミノ酸レベルで 93% の相同性があったが、残りの N 末側 3 分の 1 はマウスにのみ存在していた。しかし、この N 末側は種特異的に存在しているわけではなく、後になってマウス weel キナーゼと同じ長さをもつヒト weel キナーゼが単離された。このマウス weel キナーゼは N 末側に Ser / Pro または Thr / Pro という配列が多く存在することが特徴的であった。

バキュロウイルス系で発現したマウス weel キナーゼはヒトのものと同様 cdc2 キナーゼのチロシン残基のみを磷酸化したことから、マウス weel キナーゼもまた¹⁴T を磷酸化する活性を有しないことが明らかとなった。しかし、マウス weel キナーゼは自己磷酸化によってセリンを磷酸化するとともに、cdc2 キナーゼのチロシン残基を磷酸化することから、酵母同様 Ser / Tyr dual kinase であるといえた。おそらくヒト weel キナーゼも N 末側が存在すればセリン残基を磷酸化するのであろう。また、cdc2 キナーゼ非存在下、存在下での weel キナーゼの磷酸化の度合を比較すると cdc2 キナーゼ存在下で weel キナーゼの磷酸化が10倍近く増加することから、マウス weel キナーゼは cdc2 キナーゼによって磷酸化されたといえる。この磷酸化はセリン残基を磷酸化するものであった。このようにヒト、マウス、いずれの weel キナーゼも少なくとも *in vitro* で合成した蛋白質では¹⁴T を磷酸化する活性をもたないことが分かった。¹⁴T kinase は weel キナーゼと全く別に存在するのか、あるいはその活性には co-factor を必要とするのか、いずれにせよ現段階では不明である。

2. マウス weel kinase の活性制御

2-1 マウス weel の磷酸化と活性

哺乳類 cdc2 キナーゼの活性は cdc25 と weel キナーゼそして¹⁴T kinase の活性のバランスによって調節されているといえる。いいかえれば、cdc25、weel キナーゼそして¹⁴T kinase の各々の活性の制御が複雑に絡み合っているといえる。これまで cdc25 の活性は mRNA の発現によって制御されていると考えられていた。しかし、サイクリンによって活性化されるという報告や cdc2 キナーゼによる磷酸化で活性化されるという報告がなされ、細胞周期進行を制御する酵素の蛋白量以外の活性制御が注目された。

そこで本研究においてマウス weel キナーゼの細胞周期での変化を調べたところ M 期で磷酸化されることが *in vivo*、*in vitro* で示された。*in vitro* においてこの磷酸化の一部は cdc2 キナーゼによることが示されたが、cdc2 キナーゼによって磷酸化された weel キナーゼと非磷酸化型の weel キナーゼでは活性に差はみられなかった。しかし、この磷酸化型 weel キナーゼを M 期の細胞抽出液中で incubation するとわずかではあるが SDS-PAGE 上の移動度が遅れ、cdc2 キナーゼ分子を磷酸化する活性が約 2 分の 1 に減少した。したがってマウス weel キナーゼの活性は cdc2 キナーゼによる磷酸化ではなく、別の M 期特異的なキナーゼにより磷酸化され抑制されると結論づけられた。しかしながら、cdc2 キナーゼによる磷酸化の意義について考えたとき、cdc2 キナーゼによって磷酸化された分子だけが阻害的磷酸化を受けるとも考えられるし、また cdc2 キナーゼによる磷酸化は蛋白質の安定化に寄与しているとも考えられる。

2-2 マウス weel 結合蛋白質の単離

このように、マウス weel キナーゼの活性を調節するひとつの因子は磷酸化であった。また cdc25 においても磷酸化は重要な制御機構であることが報告されている。それでは磷酸化のみが weel キナーゼの活性を制御しているのだろうか。最近になって酵母の two-hybrid system を用いてある特定の蛋白質に結合する蛋白質のクローニングが盛んに行われている。キナーゼもまた磷酸化する際に基質に結合する蛋白質があるので、weel キナーゼを磷酸化するキナーゼも含めて weel キナーゼに結合する蛋白質を two-hybrid system によって単離することを試みた。

Trp (-), Leu (-), His (-) の選択培地で生育した 812 クローンのうち 64 クローンが β -gal の assay

で陽性であった。このうち12クローンのシークエンスを行った結果、10クローンが同じ配列をもち、残り2クローンはそれぞれ別の配列を有していた。10クローンのうち1クローンについて全塩基配列を決定し、データベースとホモロジー検索を行ったところ、ラット14-3-3 ζ と99.6%のホモロジーが得られた。したがって、このクローンはマウス14-3-3 ζ であると思われた。14-3-3という遺伝子は1994年の秋にRaf1-kinaseのactivatorであることが報告され、signal transducerとして現在注目されているものである。したがってこの遺伝子がwee1キナーゼの活性調節因子である可能性は高く、*in vitro*でこの14-3-3がwee1キナーゼの活性に影響を与えるかどうか調べることが急務であると考えられる。以上まとめると、今回のクローニングでwee1キナーゼのactivator候補が単離されたと思われる。このような因子の発見はwee1キナーゼがリン酸化以外の制御を受けているという事実だけではなく、細胞膜からの情報伝達がこのような物質を介してM期の開始までつながるかもしれないという点に重要な意味があると思われる。また、この蛋白質の結合によってwee1キナーゼの活性に変化が生じ¹⁴T kinaseの活性を持つようになるという可能性も考えられる。さらには酵母において14-3-3が細胞周期のcheck pointに機能しているという事実と、以前より報告してきたwee1キナーゼがDNA合成の完了に関連しているということを考えあわせると、S期からM期へ至る経路がwee1キナーゼと14-3-3によって説明されるかもしれない。

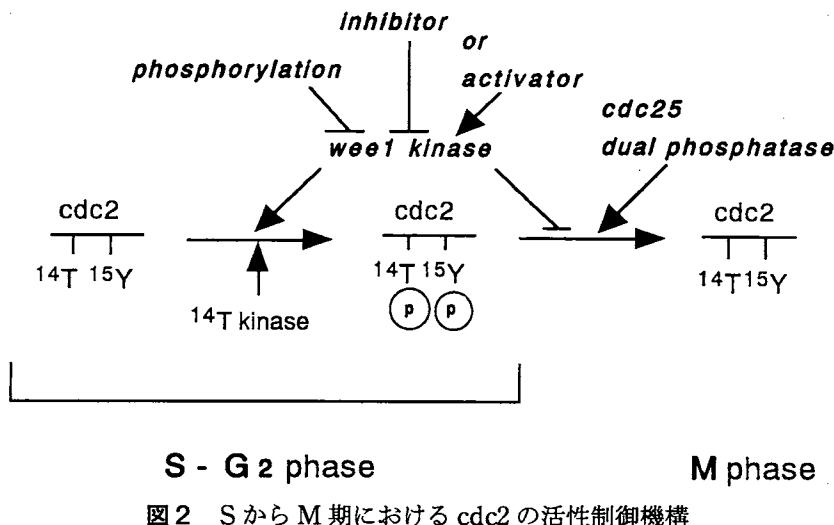


図2 SからM期におけるcdc2の活性制御機構

学位論文の審査結果の要旨

本論文は細胞分裂周期を制御する要因を主としてcdc2 kinaseと呼ばれるリン酸化酵素の立場から解析したものである。cdc2 kinaseは活性上昇によりG2期からM期への移行を可能とするが、本酵素は14Thr, 15Tyrのリン酸化により活性が抑制され、脱リン酸化により活性化される。著者はこの脱リン酸化酵素cdc25Bホスファターゼを遺伝子レベルで合成し、その作用の解析結果、14Thr / 15Tyr dual phosphataseであることを発見した。一方リン酸化過程についてはwee1 kinaseに着目し、これを遺伝子レベルで合成しその作用を解析した結果、cdc2 kinaseの15Tyrのみをリン酸化しcdc2 kinaseを不活性化することを突き止めた。従ってM期への導入にはwee1 kinaseの不活性化が必要となり、その機構にもまたリン酸化が関与するが、それだけでは不十分で他にwee1 kinase活性を制御する蛋白性因子が存在することをtwo-hybrid systemの実験から予測した。

細胞分裂を制御する要因としてcdc2 kinaseの活性変動の研究は全世界的な関心テーマであり、激しい競合が展開されている。このような状況下で本多の研究結果は大きな意義を持つもので、多くの研究者の注目する処となろう。参考論文、副論文共にレベルの高いものであり、論文審査委員会は博士論文として充分なものであると判定した。