科研費

科学研究費助成事業 研究成果報告書

平成 29 年 6 月 2 日現在

機関番号: 3 2 6 8 6 研究種目: 挑戦的萌芽研究 研究期間: 2014 ~ 2016

課題番号: 26640116

研究課題名(和文)大腸菌染色体複製サイクル再構成による長大DNA増幅システムの開発

研究課題名(英文)Propagation of large circular DNA by reconstitution of a chromosome-replication cycle

研究代表者

末次 正幸 (Su'etsugu, Masayuki)

立教大学・理学部・准教授

研究者番号:00363341

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 3,000,000円

研究成果の概要(和文):合成生物学の進展に伴って長鎖DNA増幅技術に対する期待が高まってきている。本研究では、独自に構築した「複製サイクル再構成系」を用いて長鎖環状DNAを増幅できるか検討した。「複製サイクル再構成」は大腸菌染色体複製に機能する全25種類の蛋白質を用いて複製の開始から姉妹環状DNAの分離までの複製サイクルの反応の繰り返しを試験管内に再構成したものである。種々の条件検討の結果、200kb環状DNAを30、3時間の等温反応にて、効率よく増幅する条件を決定した。今後、バクテリアゲノムレベルの長鎖環状DNAを増幅可能かも検討し、「ゲノム丸ごと増幅技術」としての利用を世の中に広めて行きたい。

研究成果の概要(英文): Escherichia coli has a 4.6 Mb circular chromosome with a replication origin, oriC. While the oriC replication has been reconstituted in vitro more than 30 years ago, continuous repetition of the replication cycle has not yet been achieved. Here, we reconstituted the entire replication cycle with purified enzymes that catalyze initiation at oriC, bidirectional fork progression, Okazaki-fragment maturation, and decatenation of the replicated circular products. Because decatenation provides covalently closed supercoiled monomers that are competent for the next round of replication initiation, the replication cycle repeats autonomously and continuously in an isothermal condition. This Replication-Cycle Reaction (RCR) propagates large circular DNA up to 0.2 Mb as intact covalently closed molecules. RCR provides a powerful in vitro tool to propagate large circular DNA molecules

研究分野: 大腸菌ゲノム複製

キーワード: DNA複製 ゲノム 大腸菌染色体 合成生物学 合成ゲノム学

1.研究開始当初の背景

近年、次世代シーケンサー技術や合成生物 学的手法の発展により、長大な DNA を扱う 研究が増えてきている。長大な DNA を編集、 増幅するためには大腸菌、枯草菌または酵 母といった細胞の利用が不可欠である。細 胞を介する手法では、細胞内へ導入可能な DNA サイズの制限や、導入した DNA が細胞 増殖に及ぼす影響等についての懸念が残る ものである。そのため無細胞系(試験管内) で長大 DNA を増幅する技術が望まれる。試 験管内で DNA を増幅する技術として PCR が 用いられているが、PCR で増幅可能な DNA サイズはたかだか数 kb 程度であり、長大 DNA を増幅するためにはさらなる画期的な 技術が必要である。細胞は「複製の開始・ 伸長・終結および姉妹染色体分離のプロセ スからなるサイクル(複製サイクル)」を繰 り返す事によって、自身の長大な染色体 DNA の増幅を達成している。そこで、「細胞 がもつ巧妙な複製サイクルをそのまま再構 成することによって試験管内で長大 DNA を 効率よく増幅することができるようになる のではないか」と考え、本研究でこれに挑 戦した。

2.研究の目的

細胞はもともと自身の長大な染色体 DNA を安定かつ効率的に増幅するシステム験管でいる。このシステムをそのまま試験できれば長大 DNA 増幅技術として再現であれば長では全て精製されたとの開始が表色体複製を再構成の再構成の再構がある。をといる。できないる。では、他長いの時間がある。とを目指した。

3.研究の方法

大腸菌では、全て精製された既知の因子によってミニ染色体複製系が再構成されている(Kaguni et al., 1984, Cell)。鋳型 DNAであるミニ染色体は、複製起点 oriC を持つ8 kb の環状2 重鎖 DNAである。現在までとるを検しいるのは、この大腸菌の系のみである。申請者はこの再構成系を基盤としているのは、この大腸菌の系のみでさる。申請者はこの再構成系を基盤としてとりになる。は複製サイクルが継続して進行する「を検討し、複製を持つルが継続して進行いる。の後間では30°C の反応中に継続して複製サイクルをは30°C の反応中に継続して複製サイクルが

クルが何度も繰り返されるため、ミニ染色体を増幅する事が可能である。この複製サイクル再構成系は、もともと染色体 DNA (4.6 Mb)の複製に機能しているシステムを再現したものなので、長大な DNA を正確に増幅するための能力に卓越しているはである。一方で、これまで鋳型として用いてきたミニ染色体のサイズは 10 kb 程度にとどまり、長大 DNA を複製する能力については、複製サイクル再構成系を用いた長大 DNA の増幅法について検討を行った。

これまで M13 ファージ DNA に複製起点 oriC (400 bp) をクローニングした DNA (8 kb)を鋳型となるミニ染色体として用いて いたが、この方法では、調製できるサイズ に限度がある。本研究では、 ファージの 組換え系 (Datsenko & Wanner, 2000, PNAS) を応用利用し、大腸菌細胞内組換えにより ミニ染色体 DNA を調製する手法を開発した。 その方法は次の通りである。薬剤耐性遺伝 子カセットの両端に抜き出したい染色体領 域の両端と相同的な DNA 配列 (40bp)を付 加する。この DNA 断片を ファージの組換 え蛋白質を発現している大腸菌に導入する。 oriC を含む染色体領域を抜き出すによう に設計しておくと、ポップアウトによって 生じた環状 DNA は自律複製可能なミニ染色 体として機能する。ミニ染色体をもつ大腸 菌は薬剤により選択可能である。抜き出す 染色体領域を広げていく事によって、簡便 に望みのサイズまで長大化したミニ染色体 を構築する事が可能である。この方法を用 いた検討により、200 kb までの長大な or iC 環状 DNA を調製した。

4. 研究成果

「複製サイクル再構成系」における DNA 増 幅の鋳型として機能するために必要な DNA 構造は大腸菌複製起点 oriC を有すること と、環状構造をとっていることである。長 鎖 DNA の増幅法開発における課題の一つは、 増幅の目標とする数百kbレベルのoriC長 鎖 DNA の鋳型となる DNA をいかにして試験 管内に環状構造を保ったまま単離してくる か?ということであった。特に DNA は 100kb を超える長鎖となると著しく物理的安定性 が低下し、切断された直鎖状 DNA になりや すい。直鎖状となった DNA はもはや複製サ イクル再構成系における DNA 増幅の鋳型と しては機能しない。そこでまず、細胞内に ファージの組換え系を利用した おける oriC 長鎖環状 DNA の調製法を開発した。こ の方法によって、oriCを含む染色体領域を うまく環状プラスミド化して抜き出すこと に成功した。一方で、抜き出す染色体領域 が長大(数十kb以上)となると、細胞自身 がその長鎖環状 DNA をうまく保持できなく

なるという問題が生じた。この問題は、F プラスミドの持つ DNA 分配システム (parABC) (Ogura & Hiraga, 1983, Cell) を当該環状 DNA に導入する事で、解決可能 であることを見出した。また、大腸菌細胞 内から長鎖環状 DNA を高収率、高純度で単 離するための方法も確立し、200kb までの 長鎖環状 DNA の試験管内調製に至った。本 研究ではさらに 500kb の or i C 環状 DNA の調 製も試みたが、このサイズの or iC 環状 DNA を有する大腸菌株は構築することができな かった。

「複製サイクル再構成系」での DNA 増幅 効率をより改善するために、反応組成の詳 細な検討を進めた。この検討においては 10kb の比較的小さい oriC 環状 DNA を鋳型 として用いた。その結果、鋳型量がほんの 1分子しか入っていない反応液からも、そ の環状 DNA の増幅を行うことが可能なレベ ルにまで至った。そして、この改良型の 「複製サイクル再構成系」を用いた検討を 進め、80kb 及び 200kb の長鎖 *or i C* 環状 DNA の増幅に成功した。この時、増幅産物が確 かに目的の 80kb あるいは 200kb 環状 DNA であるかについては、制限酵素を用いた構 造確認を行い、示した。

本研究によって目的である長鎖 DNA の増 に至ったものの、反応後の増幅産物には、 目的の環状 DNA だけでなく、反応中に擦り 切れて生じた直鎖状 DNA も多く存在するこ とが見られた。今後、反応中における長鎖 DNA の切断を抑えることで、より高効率な 長鎖環状 DNA 増幅法とすることができるも のと期待される。

バクテリアの中でもゲノムサイズが微小 であるカルソネラ・ルディアイはわずか 160kb ほどのゲノムサイズである。今回 我々は 200kb という長大な DNA の試験管内 増幅に成功しており、このことより、原理 的にはバクテリアゲノム丸ごとを試験管内 で増幅可能な技術開発に至ったと言っても 良いであろう。またヒト単純ヘルペスウイ ルスのような長鎖 DNA ウイルスも、そのサ イズは 150kb 程度であり、そのゲノムを試 験管内で増幅可能であると考えられ、これ らのような長鎖な異種ゲノム DNA を生物学 的宿主を用いずに試験管内で酵素的に調製 する手法として、本研究で開発した「長鎖 環状 DNA 増幅法」は大変有用であると考え られる。

5 . 主な発表論文等 [学会発表](計20件)

末次正幸、ゲノム複製の試験管内再構 成系とその合成生物学的展開. 第13 回原子·分子·光科学(AMO)討論会 合成生物学 試験管の中でゲノム 」、理化学研究所(埼 や器官を創る 玉県和光市) 2016年6月3日 末次正幸、徳永翼、高田啓、辻本寛子、

ゲノム複製サイクル試験管内再構成 系における変異誘発と分子進化、日 本進化学会第 18 回大会ワークショップ「再構築型進化学研究 - 人工細胞か ら原始生物まで - 」東京工業大学(東京都目黒区) 2016年8月25日

末次正幸、辻本 寛子、高田 啓、 大 腸菌染色体複製サイクルと転写翻訳 反応との統合再構成 . 第 89 回日本生 化学会大会シンポジウム「生化学の基 盤戦略:試験管内再構成」、東北大学 (宮城県仙台市) 2016年9月27日 末次正幸、平田 稜、倉田竜明、篠原 赳、 辻本 寛子、 10 万塩基を超える長鎖 環状 DNA の無細胞クローニング. 第 11回ゲノム微生物学会年会シンポ ジウム「微生物での合成生物工学」 慶応義塾大学(神奈川県藤沢市)2017 年3月3日

末次正幸、辻本寛子、複製開始・終結・ 分離サイクルの統合再構成系におけ る環状染色体のふるまい、第 23 回 DNA 複製・組換え修復ワークショッ プ、焼津グランドホテル (静岡県焼津 市)、2015年10月19日

末次正幸、松本健佑、小林寬子、片山 勉、大腸菌複製サイクルの繰り返しに よるミニ染色体 DNA の試験管内増幅、 第11回21世紀大腸菌研究会、ホテル 大観(岩手県盛岡市) 2014年6月5

[図書](計1件)

末次正幸、ゲノム複製サイクル再構成 系とその展望 .人工細胞の創製とその 応用(植田充美 監修) シーエムシー 出版、2017、215 (172-180)

[産業財産権]

出願状況(計3件)

名称:環状 DNA の複製または増幅方法

発明者:末次正幸

権利者:科学技術振興機構

種類:特許

番号:特願 2017-037489 出願年月日:2017.2.28 国内外の別:国内

名称:環状 DNA の増幅方法 発明者:末次正幸、小林寛子 権利者:科学技術振興機構

種類:特許

番号: 特願 2016-099157 出願年月日:2016.5.17 国内外の別:国内

名称:環状 DNA の増幅方法 発明者:<u>末次正幸</u>、小林寛子 権利者:科学技術振興機構

種類:特許

番号:PCT/JP2015/082356 出願年月日:2015.11.18

国内外の別:国外

〔その他〕

ホームページ等

http://www2.rikkyo.ac.jp/web/sue-lab/

6.研究組織

(1)研究代表者

末次 正幸 (SUETSUGU Masayuki)

立教大学・理学部・准教授 研究者番号:00363341