概要

令和3年度(第26回) 弘前大学医学部学術賞 特別賞受賞研究課題

遺伝子変異・メチル化 DNA の迅速・簡便・高感度検出法の開発

(Development of high-sensitive, simple, and fast methods to detect gene mutations and DNA methylation)

弘前大学大学院医学研究科 ゲノム生化学講座 藤 田 敏 次

1. はじめに

癌細胞などの病変細胞の早期発見には、病変細胞が有する遺伝子変異やメチル化 DNA の検出が有用である。当該目的ために PCR 法が広く利用されているが、擬陽性になることもあり、サンガーシーケンスによる確定診断が難しい場合も多い。そこで我々は、PCR 反応において塩基配列特異的に DNA 増幅を阻害できる技術として、オリゴリボヌクレオチド(ORN)を用いた ORN interference-PCR(ORNi-PCR)法を開発してきた(図 1)。 ORNi-PCR 法では、PCR 反応で増幅する DNA 領域内の塩基配列に相補的なORN(20塩基程度)をデザインし、PCR 反応液に添加しておく。 ORN は PCR 反応中に相補配列とハイブリダイズし、DNA ポリメラーゼの伸長を阻害する。 つまり、ORNi-PCR 法は、特定の塩基配列を有するDNAの増幅を抑制し、当該領域に遺伝子変異などの差異を有するDNAを特異的に増幅させることができる(図 1)。

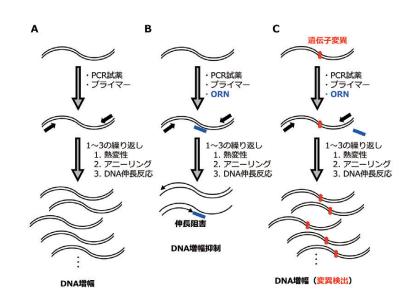


図1 ORNi-PCR 法およびそれを応用した遺伝子変異の検出

(A) PCR 法. (B) ORNi-PCR 法. ORN が相補配列とハイブリダイズすることで、DNA ポリメラーゼによる DNA 伸長を阻害する. (C) ORNi-PCR 法を応用した遺伝子変異検出. ORN と相補的な配列に変異があると、ORN はハイブリダイズせず、DNA 増幅が起こる.

藤 田 91

同様の PCR 反応阻害法(ブロッキング PCR 法)は以前から用いられており、Locked Nucleic Acids (LNAs)や Peptide Nucleic Acids (PNAs)などの人工核酸が配列特異的阻害分子として利用されてきた. 人工核酸は、核酸分解酵素に耐性を有するなどの利点はあるが、合成が高額であり、デザインについてもノウハウが必要であった.一方、ORN は短鎖 RNA であるため、合成は高額でなく、また、フレキシブルにデザインできることから、人工核酸よりも利用しやすいと考える. さらに、細胞内投与などの in vivo での利用ではなく、PCR 法などの試験管内での使用では、核酸分解酵素による影響も見られていない. 我々はこれまでに、ORNi-PCR 法を用いた数多く研究を進めてきており、本稿では ORNi-PCR 法の応用や.その発展法の開発などについて紹介する.

2. ORNi-PCR法によるゲノム編集細胞の検出

ゲノム編集技術は、医学・生命科学にとって不可欠な技術になりつつある。Clustered Regularly Interspaced Short Palindromic Repeats (CRISPR) 分子の登場によりゲノム編集がより簡便に行えるようになったが、細胞種によってはゲノム編集効率が低いものもあり、ゲノム編集された細胞の簡便な選別法が望まれていた。これまでに、T7E1 アッセイなどがゲノム編集細胞の選別に利用されてきたが、時間・コスト・精度の点で欠点が指摘されていた。そこで我々は、ゲノム編集された細胞の選別法として、ORNi-PCR 法を応用した。ゲノム編集標的部位に相補的な ORN をデザインすることで、変異が導入された配列のみを増幅することができ、高精度・高感度・低コストにゲノム編集細胞を選別できることを示した(参考文献 1、2)。ORNi-PCR 法は、ゲノム編集をサポートする技術になると考える。

3. ORNi-PCR法を利用した遺伝子変異・メチル化 DNA の検出

癌細胞などの病変細胞で見られる遺伝子変異は、一塩基変異であることが多い。ORN と標的塩基配列のハイブリダイゼーションは、サーマルサイクリングによって制御しているため、正常配列とハイブリダイゼーションしつつ一塩基変異配列とハイブリダイゼーションしないようにするためには、ORN のデザインや厳密な温度設定が非常に重要である。そこで、ORNi-PCR 法のさらなる高精度化をめざし、ORN のデザイン方法および ORNi-PCR 法の最適条件設定のためのプロトコールを確立した。確立したプロトコールに従うことで、一塩基変異を高精度・高感度に検出することができることを示した(参考文献3、4)。

臨床現場においては、臨床検体から抽出した DNA が遺伝子変異の検出に利用される。我々は、ORNi-PCR 法がパラフィン固定組織由来の DNA を鋳型とした場合でも、遺伝子変異を感度よく検出できることを示した(参考文献5)。また、DNA 精製なしに、血液サンプルを ORNi-PCR 法に利用できることも示した(参考文献5)。さらに、バイサルファイト処理と組合わせることで、癌細胞などで見られるメチル化 DNA も検出できることを証明した(参考文献5)。

4. 16S リボソームRNA遺伝子(16S rRNA)解析による細菌叢解析の高解像度化

近年、様々な疾患の病態発現と腸内細菌叢の関連が指摘されており、腸内細菌叢解析の重要性が認識されつつある.腸内細菌叢の同定には、次世代シーケンス(NGS)解析による16S rRNA 解析が利用されている.腸内細菌叢解析では、優占菌種の検出が多数を占め、希少菌種の検出が難しい場合がある.そこで、NGS 解析前の 16S rRNA の PCR 増幅時に、優占菌種に対する ORN を用いた ORNi-PCR 法を用いることで、優占菌種由来の16S rRNA の増幅を抑えつつ、希少菌種由来のものを高解像度に解析できることを示した.本方法は、リード数を増やすことなく希少菌種の検出量が増えることから、解析コストを抑えつつ、希少菌種の高解像解析ができると考える(参考文献2).

92 藤田

5. 等温DNA増幅法を利用した遺伝子変異・メチル化DNAの検出法の開発

近年、37℃・10~20分という等温・短時間で標的 DNA の増幅が可能な方法である Recombinase Polymerase Amplification (RPA) 法に ORN を組合わせたブロッキング RPA法 (ORNi-RPA 法) を開発した (図2) (参考文献6). さらに、37℃という反応温度に着目し、蛋白質や蛋白質/RNA 複合体を配列特異的な阻害剤として利用したブロッキング RPA 法も開発した(図2)(参考文献6). 具体的には、ゲノム編集で利用されている CRISPR 複合体の DNA 切断活性欠損型を RPA 反応液に添加することで、CRISPR 複合体が結合する DNA 領域の増幅を特異的に阻害できる CRISPRi-RPA 法を開発した。さらに、メチル化 DNA 結合蛋白質 MBD2 を RPA 反応液に添加することで、MBD2 が結合するメチル化 DNA の

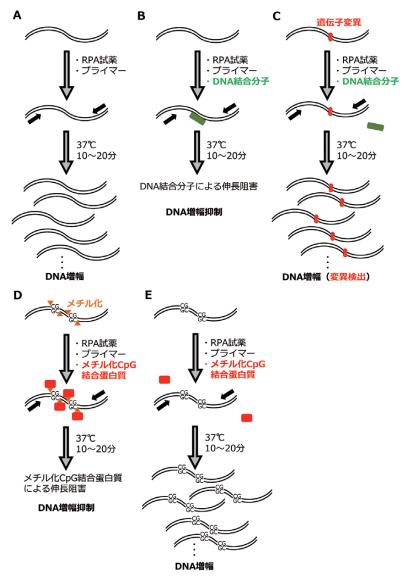


図2 ブロッキング RPA 法およびその応用

(A) RPA 法. (B) DNA 結合分子を用いたブロッキング RPA 法. DNA結合分子 (ORN, DNA 切断活性欠損型 CRISPR 分子, DNA 結合蛋白質など) が標的配列に結合することで, DNA ポリメラーゼによる DNA 伸長を阻害する. (C) ブロッキング RPA 法を応用した遺伝子変異検出. DNA 結合分子の標的配列に変異があると, DNA 結合分子が結合せず, DNA 増幅が起こる. (D) メチル化 CpG 結合蛋白質を用いたブロッキング RPA 法. CpG がメチル化されていると、メチル化 CpG 結合蛋白質を用いたブロッキング RPA 法. CpG がメチル化されていると、メチル化 CpG 結合蛋白質で用いたブロッキング RPA 法を応用した DNA メチル化の区別. CpG がメチル化されていない場合、メチル化 CpG 結合蛋白質が結合せず, DNA 増幅が起こる.

藤 田 93

増幅を特異的に阻害できる MBDi-RPA 法を開発した. これら開発技術は、短時間で遺伝子変異やメチル 化 DNA の検出を可能にする方法であり、様々な蛋白質や蛋白質/RNA 複合体の組み合わせも可能なことから、今後注目される技術になることが考えられる.

6. 最後に

以上のように、我々は医学および臨床検査技術の発展を目的として、これまでとは一線を画す遺伝子変異・メチル化 DNA 検出技術の開発を進めてきた. 今後, これら開発技術の社会実装化を進めていきたい.

7. 謝辞

本研究を行うにあたり、多くの先生方にご協力いただきました.この場をお借りしてお礼申し上げます.

8. 参考文献

- 1) Fujita, T., Yuno, M., Kitaura, F., and Fujii, H. (2018) Detection of genome-edited cells by oligoribonucleotide interference-PCR (ORNi-PCR). DNA Res., 25, 395-407.
- 2) Fujita, T., Motooka, D., and Fujii, H. (2019) Target enrichment from a DNA mixture by oligoribonucleotide interference-PCR (ORNi-PCR). Biol. Methods Protoc., 4, bpz009.
- 3) Fujita, T., Yuno, M., Kitaura, F., and Fujii, H. (2018) A refined two-step oligoribonucleotide interference-PCR method for precise discrimination of nucleotide differences. Sci. Rep., 8, 17195.
- 4) Baba, K., Fujita, T., Tasaka S., and Fujii, H. (2019) Simultaneous detection of the T790M and L858R mutations in the EGFR gene by oligoribonucleotide interference-PCR. Int. J. Mol. Sci. 20, 4020.
- 5) Shimizu, T., Fujita, T., Fukushi, S., Horino, Y., and Fujii, H. (2020) Discrimination of CpG Methylation Status and Nucleotide Differences in Tissue Specimen DNA by Oligoribonucleotide Interference-PCR. Int. J. Mol. Sci. 21, 5119.
- 6) Fujita, T., Nagata, S., and Fujii, H. (2021) Protein or ribonucleoprotein-mediated blocking of recombinase polymerase amplification enables the discrimination of nucleotide and epigenetic differences between cell populations. Commun. Biol. 4, 988.