科学研究費助成事業 研究成果報告書



平成 26 年 6 月 25 日現在

機関番号: 32651 研究種目: 若手研究(B) 研究期間: 2012~2013 課題番号: 24701011

研究課題名(和文)RNAiスクリーニングを用いた大腸癌化学療法効果予測バイオマーカーの探索

研究課題名(英文)Identification of biomarkers by RNAi screening that predict efficacy of chemotherapy in colon cancer

研究代表者

荒川 泰弘 (Arakawa, Yasuhiro)

東京慈恵会医科大学・医学部・助教

研究者番号:80349547

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 1,300,000円、(間接経費) 390,000円

研究成果の概要(和文): 今回、RNA干渉法によるゲノムワイドスクリーニングで、発現の抑制が大腸癌細胞株に抗癌剤耐性をもたらす遺伝子の探索を行った。

癌剤耐性をもたらす遺伝子の探索を行った。
イリノテカン耐性となった十数個の大腸癌細胞亜株が得られた。ターゲットとなる遺伝子の発現抑制が実際に確認され、遺伝子の発現抑制によりイリノテカン耐性がもたらされる3遺伝子を抽出した。このうち、ヒストンメチルトランスフェラーゼをコードする遺伝子の抑制により、細胞増殖が抑制され、イリノテカン投与によるアポトーシス導入の低下が認められた。

研究成果の概要(英文): In this study, using genome-wide RNA interference screening, we explored genes w hose downregulation promote colon cancer cells resistant to anticancer drugs.

We obtained a dozen sublines from DLD-1 that were resistant to irinotecan. We identified three genes who se expression were actually suppressed in the resistant sublines. The suppression of identified genes caus ed DLD-1 cells resistant to irinotecan. Among those three genes, we focused on the gene encoding histone methyltransferase. When this gene was knocked down, cell growth was inhibited and apoptosis induced by irinotecan was suppressed.

研究分野: 総合生物

科研費の分科・細目:腫瘍学、腫瘍診断学

キーワード: 大腸癌 薬剤感受性 薬剤耐性 RNAiスクリーニング

1.研究開始当初の背景

(1) オキサリプラチンとイリノテカンは近年、 大腸癌化学療法の中心的薬剤として臨床で 広く用いられている。しかし、これらの薬剤 に対する耐性に関係し、臨床での化学療法の 選択に有用かつ実用的な遺伝子異常は充分 に解明されていない。現在、進行再発大腸癌 に対する化学療法は一次治療として、フッ化 ピリミジン系薬剤にオキサリプラチンを加 えた FOLFOX 療法または CapeOX 療法、フ ッ化ピリミジ系薬剤にイリノテカンを加え た FOLFIRI 療法、さらに分子標的治療薬を 併用する治療が標準となっている。治療の進 歩により、進行再発大腸癌の生命予後は best supportive care のみを行った場合の約8ヶ 月から、2年以上へと改善した。ただし、一 次治療の奏効率は50%程度である。

(2) 進行再発大腸癌患者のおよそ半数が標 準化学療法に自然耐性であることから、治 療効果は不充分であり、無効の患者にも多 剤化学療法が導入されているという事実は 医療経済面からも早急な対策が必要である。 さまざまな基礎研究やトランスレーショナ ルリサーチが行われているにも関わらず、 臨床におけるオキサリプラチン、イリノテ カンの効果予測と治療選択に有用、実用的 なマーカーは少ない。近年、DNA 修復に 関わる遺伝子(ERCC1、XPD、XRCC1)の 多型がオキサリプラチンを含むプラチナ製 剤による治療の効果に関連があるとされ、 精力的に研究がなされている。一方、イリ ノテカンについては、代謝活性物質である SN-38 をグルクロン酸抱合する UGT1A1 の多型が好中球減少など有害事象の発現率 に関連することが知られている。ただし、 これらの研究では胚細胞変異を検出するこ とにより患者が生来持つ性質に焦点をあて ており、腫瘍が形成される過程で付加的に 出現する体細胞変異ともなう遺伝子の活性 の変化、重複や欠失の影響は考慮していな LI.

(3) 癌の分子病理学的な側面からみると、 大腸癌の多段階発癌モデルでも示されてい るように複数の癌遺伝子の活性化や癌抑制 遺伝子の不活性化が腫瘍の発生・進展とと もに蓄積する。さらに、遺伝子変異や欠失 とならんでプロモーター領域での DNA の メチル化に伴う遺伝子発現の抑制が癌抑制 遺伝子不活性化の機序として重要と考えら れるようになってきた。細胞の増殖、細胞 周期調節、アポトーシスに関わる遺伝子群 は多くの癌で変異が報告されており、腫瘍 の悪性度だけでなく抗癌剤耐性とも強く関 連することが知られている。よって、発現 の抑制により抗癌剤耐性の形質を腫瘍細胞 に付与する遺伝子の検索は有用な情報をも たらす。今回、発現抑制が大腸癌細胞株に 抗癌剤耐性をもたらす遺伝子をスクリーニ ングする。この研究で得られた候補遺伝子の腫瘍内における発現を化学療法開始前に 検討することにより、治療効果を開始前に 予測することが可能になると考えられる。

2. 研究の目的

(1) 大腸癌細胞株において発現抑制により 抗癌剤耐性をおこす遺伝子のスクリーニン グ

現在、RNA interference(RNAi, RNA 干 渉)は任意の遺伝子の発現抑制し、その影響 を検討するための技術として広く用いられ ている。さらに、ヒト全遺伝子を個別に発 現抑制することが可能なライブラリーの構 築に関する研究も進んでいる(Bernards R et al. shRNA libraries and their use in cancer genetics. Nature methods: 3(9): 701-6. 2006)。ヒト全遺伝子を標的とする shRNA 発現レンチウィルスベクタープー ルを用いて、網羅的に遺伝子をノックダウ ンさせることを目的としたライブラリーが いくつかの会社から販売されている (System Biosciences 社 GeneNet siRNA Lentiviral Libraries OpenBiosystems 社 Decode RNAi Viral Screening Pools)。これらのライブラリー を大腸癌細胞株に導入して、オキサリプラ チンおよびイリノテカンに耐性となった細 胞を選別する。

(2) ベクター導入による標的遺伝子発現抑制の確認と抗癌剤感受性を検討

選別された細胞群からクローニングを行い、各耐性クローンで shRNA 発現ベクターの標的となっているヒト遺伝子を検索する。また、各クローンにおいて shRNA の標的となっている遺伝子が実際に発現抑制されているか確認する。さらに、スクリーニングで選別された候補遺伝子について、発現を抑制することにより抗癌剤耐性がもたらされるか検討する。選別された遺伝子のうち、文献上でその機能が明らかにされているものについてはその情報を利用し、薬剤耐性との関連を考察する。

(3) 本研究ではヒト全遺伝子を網羅する shRNA 発現ウィルスベクターのプールを高効率に、かつレパートリーを保ったまま大腸癌細胞株に導入する。ヒトゲノムの全塩基配列が利用できるようになった現在、ターゲットとなる配列を狙って表現型を得る方法として RNAi は格好のツールとなっており、本手法は薬剤耐性という特定の表現型に関与する遺伝子の探索に有用だと考えられる。過去、microRNA もしくは short hairpin RNA(shRNA)を発現するレンチウィルスのライブラリーを用いて、ヒト線維芽細胞の形質転換に関わる遺伝子、p53 による細胞周期停止の回避と関わる遺伝子が報告されている。発現抑制により放射線感受性低下を引き

おこす遺伝子の検討も同様の手法を用いて 行われているが、抗癌剤耐性に関わる遺伝子 を検討した報告は非常に少ない。したがって、 予定している実験手法は細胞の特定の表現 形と関連のある遺伝子発現低下のスクリー ニングには非常に有用であるが、その応用は また途上である。遺伝子変異、染色体欠失、 プロモーター領域のメチル化などエピジェ ネティクスを介した癌抑制遺伝子の不活性 化は細胞の増殖亢進、脱分化、アポトーシス 抵抗性などの形質を癌細胞に付与し、化学療 法開始前に抗癌剤に対する自然耐性をもた らすと考えられている。本研究では抗癌剤に 対する自然耐性に関与する遺伝子も選別す ることが可能だと考えられる。ひいては、化 学療法開始前の患者の腫瘍検体を用いて、本 研究で選別された遺伝子発現を検討するこ とにより、進行・再発大腸癌の一次化学療法 として、オキサリプラチンもしくはイリノテ カンどちらの薬剤を使用する方に効果が期 待できるか予測可能となる。今後、本研究で 抽出された遺伝子群の発現状況を大腸癌組 織検体で検討することを予定している。今回 の研究の結果を参考として、進行・再発大腸 癌患者で一次化学療法に対する効果を予測 可能であるか検討する前向きの臨床研究を 行い、抗癌剤治療の奏効率の向上と薬剤の適 正使用につなげる。

3.研究の方法

(1) shRNA 発現レンチウィルスライブラリー の大腸癌細胞株への導入

具体的には、OpenBiosystem 社の Decode RNAi Viral Screening Pools を使用する。このライブラリーはヒト全遺伝子を個別に標的とした約7万種の shRNA を発現するレンチウィルスのプールであり、安定発現細胞の選択のためにピューロマイシン選択マーカーをもつ。導入する細胞はレンチウィルスの導入効率と薬剤選択後のクローニングの効率の良さを考慮し、代表的な大腸癌細胞株である DLD-1を予定している。各細胞へのウィルスの重複感染が起こらないようの1 multiplicity of infection (MOI)程度を目安に、また全てのレパートリーが導入されるよう充分な細胞数にライブラリーを導入する。

(2) 薬剤耐性大腸癌細胞亜株の選択

ライブラリーを導入した大腸癌細胞をオキサリプラチンもしくはイリノテカンの存在下で 48~72 時間培養する。その際、使用する抗癌剤の濃度は 48~72 時間の暴露で少なくとも 99.9~99.99%の細胞が死滅する濃度とし、前もって検討しておく。抗癌剤暴露で選択の後、shRNA の安定発現株を選択するため、ピューロマイシンを用いて選択を行う。最後に抗癌剤、ピューロマイシン耐性の細胞をクローニングする。

(3) 抗癌剤耐性クローンに導入されたレンチウィルスの shRNA 配列のシークエンス

クローニングした抗癌剤耐性大腸癌細胞の亜株からゲノム DNA を抽出し、ゲノムに組み込まれたウィルスベクターの snRNA 配列を含む部位を PCR で増幅する。増幅された配列をダイレクトシークエンスもしくはクローニングベクターに挿入したのちシークエンスを行う。 shRNA 配列の結果をもとに、発現抑制のターゲットとなっている遺伝子をデータベース(NCBI BLAST など)から検索する。既に報告のある遺伝子についてはデータベース上の遺伝子機能の情報を参考にして抗癌剤耐性の機序を予想する。

(4) ターゲットとなっている遺伝子の発現 抑制の確認と抗癌剤耐性の関連

各ターゲットの遺伝子について、実際にどの程度発現がノックダウンされているか検討する。ターゲットになっている遺伝子に固有のプライマーを作製し、リアルタイム PCR を用いてメッセンジャーRNA の発現量を親細胞株と shRNA 発現クローンとで比較する。

選別された遺伝子のノックダウンが実際 に抗癌剤耐性を引きおこすかを確認するた め、当該遺伝子に対して RNAi をひきおこ す二本鎖 RNA(dsRNA)を作製する。 dsRNA 配列の決定は、合成を委託する会 社のアルゴリズムを使用する。ヒト遺伝子 に相同配列がないようなネガティブコント ロールの dsRNA を導入した細胞とターゲ ット遺伝子に対する dsRNA を導入した細 胞で抗癌剤感受性をコロニー形成法や MTT 法などの細胞増殖アッセイを用いて 比較検討する。DLD-1 大腸癌細胞株にオキ サリプラチンやイリノテカンを投与すると、 およそ 48 時間で G2/M 期に細胞周期停止 をおこし、さらに 48 時間継続投与すると 大部分の細胞がアポトーシスに陥る。選別 された遺伝子を発現抑制した細胞において、 抗癌剤投与による細胞周期停止やアポトー シス導入の状態が変化するかを検討する。 具体的には当該遺伝子をノックダウンする dsRNA またはネガティブコントロールの dsRNA をカチオン脂質などで導入した大 腸癌細胞に抗癌剤を暴露し、時間経過毎に 回収、エタノールで固定した後に propidium iodide で細胞を染色する。フロ -サイトメーターを使用して各細胞集団の DNA 含量の分布をヒストグラムで表示し、 細胞周期の停止やアポトーシス分画(G1 よ リ DNA 含量が少ない細胞集団として観測 される)の比率を検討する。

4.研究成果

(1) イリノテカン耐性大腸癌細胞亜株の選択

はじめに、イリノテカン耐性株のスクリーニングを行った。選択に使用するイリノテカンの濃度は検討の結果 1 μM とした。ライブ

ラリーを導入した大腸癌細胞株(DLD-1)をイリノテカンの存在下で 72 時間培養し、耐性のコロニーを十数個得た。

(2) ターゲットとなっている遺伝子の発現抑制の確認

クローニングしたイリノテカン耐性大腸 癌培養細胞亜株に導入されたウィルス由来 の配列を増幅し、shRNA 配列をシークエンス した。発現抑制のターゲットとなっている遺 伝子をデータベースから検索した。さらに、 shRNA のターゲットとなっている遺伝子につ いて、親株とイリノテカン耐性亜株で発現を リアルタイム PCR で比較した。結果として、 発現抑制のターゲットが特定され、実際に耐 性亜株で発現抑制を認める遺伝子を3つ同定 した。

(3) イリノテカン耐性亜株における薬剤感受性の確認

親株(DLD-1)とイリノテカン耐性亜株におけるイリノテカン感受性を MTS アッセイで比較した所、耐性亜株は親株と比較して IC50で 2~4.5 倍耐性であることが判明した。

(4) 当該遺伝子の発現抑制とイリノテカン感受性の変化

今回同定された遺伝子のうち、ヒストンメチルトランスフェラーゼをコードする遺伝子の発現を抑制する二本鎖 RNA を合成し、大腸癌細胞株 DLD-1 に導入し、イリノテカン感受性を検討した。二本鎖 RNA の導入によりターゲット遺伝子の発現抑制をリアルタイム PCR で確認した。当該遺伝子の発現を抑制する二本鎖 RNA を導入した細胞はコントロールの二本鎖 RNA を導入した細胞と比較してイリノテカン耐性を引き起こすことが確認された。

5. 主な発表論文等

(研究代表者、研究分担者及び連携研究者に は下線)

〔雑誌論文〕(計5件)

Arakawa Y, Ozaki K, Okawa Y, Yamada H. Three missense mutations of DNA topoisomerase I in highly camptothecin-resistant colon cancer cell sublines. Oncology Reports. 30(3): 1053-1058, 2013. 查読有, DOI: 10.3892/ or.2013.2594

Nagasaki E, Yuda M, Tanishima Y, <u>Arakawa Y</u> (12 名 中 4 番 目), Aiba K. Complete response of esophageal small cell carcinoma amrubicin treatment. Journal of Infection and Chemotherapy. 19(4): 770-775, 2013. 查 読 有 , DOI: 10.1007/s10156-012-0510-8

荒川泰弘 オンコロジック・エマージェ

ンシー 高カルシウム血症 成 人病と 生活習慣病 41 巻 4 号 520-523, 2013. 査読無

荒川泰弘、相羽惠介 薬効を予測するバ イオマーカー 抗癌剤の治療効 果を予 測するバイオマーカー 癌と化学療法 39 巻 11 号 1608-1612, 2012. 査読無 Kobayashi T, Ichiba T, Sakuyama T, Arakawa Y (17 名中 4 番目), Kuraishi Y. Possible clinical cure of metastatic breast cancer: lessons from our 30-vear experience with oligometastatic breast cancer patients and literature review. Breast Cancer 19(3): 218-237, 2012. 有 10.1107/s12282-012-0347-0

6.研究組織

(1)研究代表者

荒川 泰弘 (ARAKAWA, Yasuhiro) 東京慈恵会医科大学・医学部・助教 研究者番号: 80349547

(2)研究分担者

()

研究者番号:

(3)連携研究者

)

(

研究者番号: