研究成果報告書 科学研究費助成事業

平成 30 年 6 月 6 日現在

機関番号: 32409

研究種目: 基盤研究(C)(一般)

研究期間: 2015~2017

課題番号: 15K01296

研究課題名(和文)光線力学的酸化処置による抗がん剤耐性獲得細胞の耐性低減化に関する研究

研究課題名(英文)Reduction of acquired resistance to anti cancer drug in cultured cells through photodynamic therapy

研究代表者

宮本 裕一(Miyamoto, Yuichi)

埼玉医科大学・保健医療学部・教授

研究者番号:00313718

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): 本研究では、P-gpを過剰発現するタイプの抗がん剤耐性獲得細胞の耐性低減に対するPDTの有効性を、光増感剤にPhotofrin(Ph)を用いて検討した。

Phと細胞との接触は、 血清含有培地(Ph細胞内拡散モデル)または PBS(Ph細胞膜局在モデル)にPhを懸濁、インキュベーションすることで行い、これら二種類のモデルを適用したPaclitaxel(TXL) 耐性獲得HeLa細胞について、PDT による耐性低減効果を比較検討した。Ph細胞内拡散モデルに対するPDTは、顕著なTXL耐性の低減効果を示さなかったが、Ph細胞膜局在モデルでは、薬剤排出能の低下を認め、TXL耐性の低減化がなされた。

研究成果の概要(英文): In this study, we evaluated the potential of PDT to reduce acquired resistance to anticancer agents in cell types over-expressing P-glycoprotein (P-gp), a membrane-bound drug efflux transporter. Photofrin(PF) was used as the photosensitizing agent. Irradiation was performed in the range of 0.5-3.0 J/cm2, which did not lead to any significant cytotoxic effect. The contact between PF and target cells was facilitated by adding PF in (1) a serum-containing culture medium (Protocol 1), and (2) phos-phate-buffered saline (Protocol 2). HeLa cells were incubated in these two culture media. A comparative assessment was employed to evaluate the capacity of PDT to reduce acquired resistance to paclitaxel (TXL) in these cells. Although there was no significant reduction in TXL resistance by PDT in Protocol 1, a decrease in drug efflux activity was obtained in Protocol 2, indicating a reduction in TXL resistance.

研究分野: 医用生体工学

キーワード: 生体制御・治療 光線力学療法

1.研究開始当初の背景

Paclitaxel (TXL) は,卵巣がん,非小細 胞肺がん,乳がん,胃がん,子宮体がんに適 応が認められる植物アルカロイドに分類さ れる抗がん剤であり、その継続的な暴露によ って,対象細胞に薬剤排出トランスポーター, P-glycoprotein (P-gp) を誘導する[1].P-gp は,ABC トランスポータースーパーファミリ に属する細胞膜上に存在するタンパク質 であり、ATP 結合領域に ATP が結合、加水分 解して得られるエネルギーを利用して TXL を 能動的に排出するが, TXL 以外にも化学構造 や作用機序の異なる多種多様な薬剤や化学 物質を細胞外へと排出する性質を持つ[2,3]. すなわち, 広範な基質選択性を有する典型的 な多剤排出トランスポーターであり,複数の 基質を能動的に排出するその機能は、多剤耐 性を示す主たる要因と考えられている[4].

P-gp の過剰発現は,多くのがんに対する予後不良に密接に関係しており,このタンパクの発現を如何に抑制するかが,がん治療領域において大きな課題となっている[5].たとえば,Sugimotoらは,阻害剤をP-gp の基質結合部位に競合的に結合させることで排出を阻害することを[6],Royらは抗がん剤を高分子ミセルに包含した上で使用することでP-gp の発現を抑制することが可能であることを報告している[7].

光線力学的治療法 (Photodynamic Therapy: PDT)は,レーザーによる癌治療法 の一つであり,身体に対して侵襲の少ない, 表在性早期がんの根治的療法として確立さ れている[8] .PDT はがん患者にあらかじめ腫 瘍親和性の光感受性物質を投与し,それが病 巣部に蓄積したのを見計らい、レーザー光の 照射によりこれを励起,活性酸素種を誘起す る光化学反応を介して,がんを酸化壊死させ る方法である.近年,PDT は表在性早期がん の根治を意図するばかりではなく,悪性脳腫 瘍摘出術における支援[9],眼科領域での加 齢黄斑変性症に対しても[10],その適応を拡 大している . PDT は患者の QOL を考慮した低 侵襲治療法の代表的な存在であり,その安全 性も高く,他の治療法とのコンビネーション も可能であるという利点もあり, さらなる応 用範囲の拡大の期待が高まっている[11].こ のような背景を踏まえ,著者もまた PDT の新 たな可能性を探るという観点から研究を進 めており,(1)低出力赤色レーザー光励起 PDT による一時的な細胞増殖の活性化,(2) PDT 併用によるブレオマイシンの細胞傷害作 用の増強効果を報告してきた[12,13].

2. 研究の目的

本研究の目的は、上記の研究において見出してきた、著しい細胞死を誘導しないレベルの PDT が、細胞の機能制御という側面を有することに着目、特に細胞膜上にキーとなるタンパクが存在する TXL 耐性獲得細胞の耐性低減に対し、PDT が有効であるのかどうかを検

討することにある.

3.研究の方法

(1) 試薬および試料

試料はヒト子宮頸がん由来 HeLa 細胞を使用した.各培地は10%牛胎児血清と1%抗生物質を加えた Ham's F-10 培地を, HeLa/TXL 細胞には Ham's F-10 培地に TXL を加えたものを使用し,37 ,5%CO2 - 95% air の環境下にて培養した.光感受性物質の細胞への接触やリンス時には Phosphate buffered saline (-)(PBS(-))を用いた.XTT viability assayには XTT 試薬 Cell Counting Kit-8 (㈱同仁化学研究所)を,P-gp の蛍光抗体には IO Test® CD243(P-glycoprotein)-PE (BECKMAN COULTER,以下,IO Test®) を使用した.

(2) HeLa/TXL 細胞の作製と耐性の評価

HeLa/TXL 細胞は , Takara らの報告に基づ いて作製した[14] . HeLa 細胞を TXL 濃度 10 nM に調製した培地にて2ヶ月間培養,さらに TXL 濃度を 20 nM に調製した培地にて 1 ヶ月 間培養した、その後の HeLa/TXL 細胞の継代 培養にも当該培地を用いた.TXL に対する耐 性の評価は,XTT viability assay による細 胞生存率を指標とした . XTT viability assay は,テトラゾリウム塩の還元により生細胞数 を解析する発色検出法であり,細胞内ミトコ ンドリアの脱水素酵素の働きによって生じ る水溶性ホルマザン量が,生存細胞数に良い 相関を示すことから,培養細胞の生存率の評 価に汎用されている[15].ここでは,TXLの 濃度を 0.1 nM, 1 nM, 10 nM, 100 nM, 1 μM, 10 µM と段階的に高め,各 TXL 濃度における 細胞生存率を XTT viability assay によって 測定した.

HeLa 細胞および HeLa/TXL 細胞を 96-well フラットボトムプレート(IWAKI, 3860-096) の各 well に 5.0×10⁴ cells/100 μl の密度 にて播種し,24 時間インキュベートした後, 各 well の培地を通常培地あるいは上記の各 濃度に調製した TXL 含有培地に置換,48 時間 インキュベートした. 培地の置換から 48 時 間後,各 wellにXTT 試薬を 10 μ1 添加,遮 光して2時間培養した後,マイクロプレート リーダー (Bio-Rad 社, iMark) にて吸光度を 測定した.この結果に基づき, HeLa および HeLa/TXL 細胞それぞれの細胞増殖阻害曲線 を作成,50%増殖阻害濃度(IC50値)を算出 し , HeLa/TXL 細胞および HeLa 細胞それぞれ の IC50 値から 作製した HeLa/TXL 細胞の TXL に対する耐性の程度を評価した.

(3) P-gp 発現量の相対評価

HeLa/TXL 細胞の P-gp が過剰発現状態にあることを確認するため, IO Test® を用いたフローサイトメトリーによって, HeLa 細胞の P-gp 発現量との比較を行った.IO Test® は, PE (Phycoerythrin)にて蛍光標識された抗CD243(P-gp)抗体であり, P-gp の細胞外エピトープを認識して結合する.そのため,各細胞の PE 由来の蛍光をフローサイトメーターによって測定し,ヒストグラムを得ることで,

HeLa 細胞と HeLa/TXL 細胞それぞれの P-gp の 発現量を相対的に比較することができる. HeLa 細胞および HeLa/TXL 細胞を 96 well プレートに 5.0 x 10⁴ cells/well にて播種, 24 時間培養した後, IO TEST®を添加し,室温で 20 分間負荷した.その後トリプシン処理によりプレートから細胞を剥離して回収,遠心処理した後,フローサイトメーター(MILLIPORE 社, Guava Easy Cyte Plus)にて IO Test® 陽性細胞数を測定した.

(4) 励起レーザー光の照射方法

PDT に用いる励起レーザー光源には,小型ダイオードレーザー(TOPTICA Photonics 社, IBEAM-SMART-640-S, 640 nm, 150 mW)を採用,レーザー光の照射パワー密度は,5 mW/cm²,総照射量は0.5-3.0 J/cm²の範囲とした.(5)光感受性物質の接触プロトコール光感受性物質にはPhotofrin³(ファイザー株式会社,フォトフリン³75 mg 静注用 (以下, PFとする)を用いた.

PDT による細胞傷害部位は, 光感受性物質 の分布部位に依存するため[16,17],細胞膜 上に P-gp が過剰発現することで,薬剤耐性 を獲得している HeLa/TXL 細胞の耐性低減を PDT にて図るためには,細胞質内よりも細胞 膜上において効率的に光酸化作用を生じさ せることが有効と考えられる.そこで本研究 では、PFの細胞内分布が異なる細胞を比較検 討するという意図から,以下の二種類の光感 受性物質の接触方法, PF を培地に懸濁し た PF 含有培地を作製 , これを通常培地と置 換し,15分間インキュベーションすることで 細胞に接触させる手順(以下,「プロトコー ル1」とする), PFをPBS(-)に懸濁した PF 含有 PBS(-)を作製,これを通常培地と置 換し,15分間インキュベーションすることで 細胞に接触させる手順(以下,「プロトコー ル 2」とする)を設定することで,細胞にお ける PF の分布状態が ,PDT による耐性低減に 与える影響を検討した.

(6) HeLa 細胞および HeLa/TXL 細胞の細胞傷害効果に与える TXL と PDT の影響評価

各細胞群の細胞傷害効果の評価は,XTT viability assay にて行った.

HeLa 細胞および HeLa/TXL 細胞を 96-well プレートの各 well に $5 \times 10^4 \text{ cells}/100 \, \mu \text{l}$ で播種し,24 時間インキュベートした.プロトコール 1 の場合,各 well の培地を PF 含有培地 (PF 濃度: $10 \, \mu \text{g/ml}$) へと置換,15 分間接触させた.プロトコール 2 の場合,各 well の培地を PF 含有 PBS(-) (PF 濃度: $10 \, \mu \text{g/ml}$) へと置換,15 分間接触させた.その後,これを取り除き,PBS(-)を用いてリンスを行い,通常培地あるいは TXL 含有培地 (TXL 濃度:10 nM)に置換し,PDT を行った.実験群は,

HeLa 細胞, TXL 含有培地を負荷した HeLa 細胞(HeLa+TXL (10 nM)), HeLa/TXL 細胞, TXL 含有培地を負荷した HeLa/TXL 細胞(HeLa/TXL+TXL(10 nM))の計4群とし, 一つの実験群あたり,4-6のwell数にて構 成した (n=4-6). PDT 実施から 48 時間経過後,各 well に XTT 試薬を $10~\mu 1$ 添加し, 遮光して 2 時間培養後,マイクロプレートリーダー (Bio-Rad 社,iMark)にて吸光度を測定した.

4. 研究成果

(1) HeLa/TXL 細胞の耐性度と P-gp 発現量の 相対的評価

HeLa 細胞の 50%増殖阻害濃度は 7.8 nM であったのに対して,HeLa/TXL 細胞のそれは 79.4 nM であった.相対的な TXL 耐性度を算出すると 10.2 となり,Takara らの結果とほぼ同等な値が得られたものと考えた[14].10 Test*を用いた P-gp の半定量評価において,HeLa 細胞の蛍光強度は 25.8,HeLa/TXL 細胞では,107.8 となり,HeLa/TXL 細胞の蛍光強度は , HeLa 細胞のそれよりも約 4.2 倍高く,HeLa/TXL 細胞のア-gp の過剰発現状態を反映するものとなった.これは統計学的にも有意であった(p<0.0001,Student-t).

(2) 培地による細胞への PF 接触モデル (プロトコール 1) の細胞傷害効果

HeLa 細胞に PDT のみを実施した群では,照 射量3.0 J/cm²における細胞生存率は44%にて 維持されていた.TXL 濃度 10 nM に調製され た培地における HeLa 細胞では, 照射量 0.5 J/cm²までは,TXLのみを負荷したものと同等 の 50%程度の細胞生存率を維持していたが, 1.0 J/cm²では 25%, 3.0 J/cm²では 10%まで低 下した .つまり 1.0 J/cm²以上の照射量では, PDT による TXL の増強効果が重畳されるもの と思われる . HeLa/TXL 細胞に対しては , いず れの照射量においても,細胞生存率が80%以 上維持されており,また TXL 濃度 10 nM に 調製された培地下においても,この傾向にほ とんど変化はなく, 照射量 3.0 J/cm² 時にお いても 77%の細胞生存率が確保されていた. PBS(-)による細胞への PF 接触モデ (3)

HeLa 細胞の細胞生存率は 照射量 $3.0 \,\mathrm{J/cm^2}$ において,22%程度まで低下し,プロトコール 1 適用時と比較して,細胞傷害効果が比較的強く出る結果となった.TXL 濃度 $10 \,\mathrm{nM}$ に調製された培地下における HeLa 細胞では,照射量 $0.5 - 1.0 \,\mathrm{J/cm^2}$ までは約 50%前後の細胞生存率を維持していたが, $3.0 \,\mathrm{J/cm^2}$ では 19%まで低下した.

ル(プロトコール2) の細胞傷害効果

HeLa/TXL 細胞では ,いずれの照射量においても 80%以上の細胞生存率が確保されていた.これらの数値はプロトコール 1 適用時の細胞生存率と同等であり ,統計学的にも有意差は生じなかった.一方 , TXL 濃度 10 nM に調製された培地下では , 照射量 3.0 J/cm^2 において ,細胞生存率が 46%まで低下した (*p<0.01 vs プロトコール 2 による PF 接触モデル HeLa/TXL(3.0 J/cm^2) , プロトコール 2 による PF 接触モデル HeLa/TXL(10 nM) (0 J/cm^2 : PDT なし)).

本研究の結果では、細胞膜上の PF が比較

的高濃度であったと考えられるプロトコー ル2を適用した HeLa/TXL 細胞に TXL (10 nM) を負荷, さらに 3.0 J/cm²の光照射を行った 群において,プロトコール1のそれよりも, 細胞生存率の低下が有意であった.このこと は,薬剤耐性獲得細胞の耐性低減を PDT によ って実現するためには,細胞のどの部位に耐 性に関与する物質が存在するかを見極め,そ れに光感受性物質の分布特性を合せるかた ちで適用しないと効果が得られないことを 意味する.言い換えれば,今回効果の得られ なかったプロトコール 1 を適用した PF 分布 モデルであっても,細胞内に耐性に関与する 物質,メタロチオネインやグルタチオンが存 在するシスプラチン耐性獲得細胞であれば, 耐性の低減を示唆する結果が得られたのか もしれない.

本研究では,抗がん剤耐性獲得細胞の耐性を担うキー物質が,対象細胞のどの部位にあるのかを見極め,その上で適切な条件の PDT を併用することで,抗がん剤耐性獲得細胞の耐性を低減し得る可能性を示した.PDT は,低侵襲であり,また長年の治療実績から重篤な副作用がないことが明らかな治療法であり,その優位性を考慮すれば,薬剤耐性解消のための支援技術として検討の価値があるものと考える.

参考文献

- Horwitz SB, Cohen D, Rao S, Ringel I, Shen HJ, Yang CP: Taxol: mechanisms of action and re-sistance. In: Proceedings of the Second National Cancer Institute Workshop on Taxol and Taxus. J Natl Cancer Inst Monogr. 15, pp. 55-61, 1993.
- 千熊雅彦, 佐藤卓史, 米田誠治: 次世代 白金抗がん薬開発の現状.薬学雑誌. 128(3) pp. 307-316, 2008.
- 3. Naito S, Yokomizo A, Koga H:
 Mechanisms of drug resistance in
 chemotherapy for urogenital carcinoma.
 Int J. Urol. 6: pp. 427-439, 1999.
- 4. Kerr ID, Jones PM, George AM:
 Multidrug efflux pumps: The
 structures of prokaryotic ATP-binding
 cassette transporter efflux pumps and
 implications for our understanding of
 eu-karyotic P-glycoproteins and
 homologues. FEBS J. 277: pp. 550-563,
 2010.
- 5. Gottesman MM, Fojo T, Bates SE: Multidrug resistance in cancer: role of ATP-dependent transporters. Nat. Rev. Cancer 2: 48-58, 2002.
- Sugimoto Y, Tsukahara S, Ishikawa E, Mitsuhashi J: Breast cancer resistance protein: molecular target for anticancer drug resistance and phar-macokinetics/pharmacodynamics.

- Cancer Sci. 96(8): 457-465, 2005
- 7. Roy A, Murakami M, Ernsting MJ, Hoang B, Undzys E, Li SD: Carboxymethylcellulose-based and docetaxel-loaded nanoparticles circumvent P-glycoprotein-mediated multidrug resistance. Mol Pharm. 11(8): 2592-2599, 2014.
- 8. 奥仲哲弥,加藤治文:光線力学的治療法 によるがん治療.レーザー研究.24,pp. 860-865,1996.
- 9. 正宗 賢, 岡本 淳, 吉光喜太郎, 掘瀬友貴, 小西良幸, 前田真法, 田村学, 丸山隆志, 伊関 洋, 生田聡子, 村垣善浩: 脳神経外科領域における医療技術の動向. 映像情報 Medical. 48(1): pp. 16-20, 2016.
- 10. 尾花明: 加齢黄斑変性症に対する光線 力学的療法の応用. 日本レーザー医学 会誌. 27, pp. 32-35, 2006
- 11. 奥仲哲弥: PDT 適応拡大への課題. 日本 レーザー医学会誌. 30(1): pp. 68-70, 2009.
- 12. Miyamoto Y, Nishikiori D, Hagino F, Wakita M, Tanabe I, Toida M: Effect of 630-nm pulsed laser irradiation on the proliferation of HeLa cells in Photofrin®-mediated photodynamic therapy. La-ser Therapy. 20(2): pp. 135-138, 2011.
- 13. Nishikiori D, Miyamoto Y: Enhancement of the cytotoxic effects of bleomycin with permeabili-zation of the plasma membrane by Photo-frin-mediated photodynamic therapy in vitro. IFMBE Proceedings. 43: pp. 711-713, 2013.
- 14. Takara K, Obata Y, Yoshikawa E, Kitada N, Sa-kaeda T, Ohnishi N, Yokoyama T: Molecular changes to HeLa cells on continuous exposure to cisplatin or paclitaxel. Cancer Chemother Phar-macol. 58: pp. 785-793, 2006.
- 15. Scudiero DA, Shoemaker RH, Paull KD, Monks A, Tierney S, Nofziger TH, Currens MJ, Seniff D, Boyd MR: Evaluation of a soluble tetrazoli-um/formazan assay for cell growth and drug sen-sitivity in culture using human and other tumor cell lines. Cancer Res. 48(17): pp. 4827-4833, 1988.
- 16. Gaullier JM, Gèze M, Santus R, Sa e Melo T, Mazière JC, Bazin M, Morlière P, Dubertret L: Subcellular localization of and photosensitiza-tion by protoporphyrin IXhuman keratinocytes and fibroblasts cultivated with 5-aminolevulinic acid. Photochem Photobiol. 62(1): pp.114-122, 1995.

- 17. Kessel D: Site of photosensitization by deriva-tives of hematoporphyrin. Photochem Photobiol. 44(4): pp. 489-493. 1986.
- 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 2 件)

- [1] Miyamoto Y, Yamaguchi Y, Tajima H: Effects of Photofrin-mediated photodynamic treatment on sensitivity to cisplatin in HeLa cells and the resistant subline. IFMBE Proceedings 61:13-15, 2017 (査読有) https://doi.org/10.1007/978-981-10-4220-1 3
- [2] <u>宮本裕一</u>: 光線力学的処置による Paclitaxel 耐性獲得 HeLa 細胞の耐性低 減 .生体医工学 54(6):245-252, 2016(査 読有) https://doi.org/10.11239/jsmbe.54.2 45

[学会発表](計 1 件)

[1] Miyamoto Y, Yamaguchi Y, Tajima H: Effects of Photofrin-mediated photodynamic treatment on sensitivity to cisplatin in HeLa cells and the resistant subline. ICBME2016, Singapore, 2016

[図書](計 0 件)

〔産業財産権〕

出願状況(計 0 件)

名称: 発明者: 権利者: 種類: 番号:

出願年月日: 国内外の別:

取得状況(計 0 件)

名称: 発明者: 権利者: 種類: 番号:

取得年月日: 国内外の別:

〔その他〕 ホームページ等

6. 研究組織

(1)研究代表者

宮本 裕一 (MIYAMOTO YUICHI) 埼玉医科大学・保健医療学部・教授 研究者番号:00313718