転移性乳がん患者からの血中循環がん細胞の 検出と1細胞遺伝子解析

森	本	篤	史*1
飯	嶋	和	樹* ²
最	F	聡	文*1
秋	山	泰	之*1
片	山	晃	治* ²
<u> </u>	見		達 ^{*1}

Detection and Single Cell Genomic Analysis of Circulating Tumor Cells from Metastatic Breast Cancer Patients

Atsushi MORIMOTO Kazuki IIJIMA Toshifumi MOGAMI Yasuyuki AKIYAMA Koji KATAYAMA Toru FUTAMI

Circulating tumor cells (CTCs) are tumor cells that occur at very low concentrations in the blood of patients with metastatic cancer. The detection and analysis of CTCs is expected to be utilized as a tool for non-invasive real-time monitoring of response to therapy and the selection of individual treatment options.

However, tumor cells are extremely complicated and heterogeneous which is the major obstacle the characterization and eradication of metastasis.

The techniques required to detect and analyze CTCs are as follows:

1) High-sensitive technique for detecting various types of CTCs independently from their expression markers.

2) Technique for single cell analysis that allows the characterization of malignant tumor cells to develop novel agents for cancer diagnosis and targeted therapy.

In this study, we describe detection and single cell genomic analysis of CTCs from metastatic breast cancer patients using a CTC detection and analysis system based on dielectrophoretic microwell array technology (Tosoh research and technical review 2014).

Fifteen advanced breast cancer patients and 2 healthy donors were recruited at National Cancer Center Hospital. CTCs were generally defined as epithelial marker, cytokeratin/CK-positive and DAPI stained nucleus and white blood cell marker CD45-negative cells. However it is known that CK is not expressed in some tumors during metastases. Our system also discriminates CK-negative CTC candidates to exclude all normal cells with image analysis software.

In 15 blood samples from patients, our system could detect CTC candidates including CK-negative cells in all samples. In 2 blood samples from healthy donors, no CTCs were detected. Moreover, single cell genomic analysis demonstrated that both CK-positive and CK-negative cells had at least one mutation in cancer-associated genes indicating that the detected cells were possible CTCs. The results of the clinical study show that single cells isolated by our system are useful for further genomic analysis. In addition, the result of mutation analysis of isolated single CTCs suggested that CTCs have heterogeneity in cancer-related genes.

1. 緒 言

末梢血中に極微量に存在する血中循環がん細胞 (Circulating Tumor Cells: CTCs)の検出解析技術は、 低侵襲かつリアルタイムでのがん治療効果の判定や 適切な治療薬の選定ツールとして期待されている¹⁻⁶。 2004 年に CellSearch[®] システム (Janssen Diagnostics 製)が、転移性乳がん、転移性前立腺がん及び転移性 大腸がん症例の予後予測、治療の効果判定に利用可能 な CTC 検査装置として米国食品医薬品局(FDA)認 可され、現在に至るまで上記がん種以外にも非小細胞 肺がん、小細胞肺がん、胃がん等からの CTCs の検出 および臨床的意義の検証が進められている ⁷⁻¹¹。しか しながら、CellSearch®システムは、がん細胞表面に 上皮細胞接着分子(Epithelial Cell Adhesion Molecule, EpCAM)が発現している一部の限られた CTCs しか 検出できないこと、また CTCs の計数に特化した装置 であり、治療選択に利用できる情報が得られないこと が普及の妨げとなっていた。

このような CellSearch[®] システムの課題に対し、 CTCs と血球細胞(赤血球、白血球)との細胞径の違いにより CTCs をフィルターに捕捉する技術¹²⁻¹⁴ や赤 血球を溶血した試料(白血球、CTCs)をスライドに 塗布し、レーザースキャンする技術¹⁵⁻¹⁶、マイクロデ バイスを用いた分離技術¹⁷⁻¹⁹ などが開発されたことで CTCs が腫瘍組織と同様に多様性に富んだ極めて複雑 な集団であることが明らかになってきている。そして 近年、がんの多様性解析による治療抵抗性を有する悪 性腫瘍細胞の特定など転移メカニズム解明に向けた1 細胞解析技術に注目が集まり、マイクロマニピュレー ターやセルソーターを用いた1細胞採取と次世代シーケ ンサによる網羅的遺伝子解析が検討されている²⁰⁻²¹。

そのような技術背景のなか、昨年、我々は血球細胞 と CTCs の比重差を利用した濃縮から誘電泳動力によ る細胞アレイ、蛍光顕微鏡を用いた画像検出、CTCs の1細胞採取が可能な新規の細胞分離解析システムを 開発し、本システムを用いた前臨床・原理検証実験結 果を報告した²²。本報告では、本システムを用いた国 立がん研究センターでの臨床実験において、転移性乳 がん患者からの CTCs 検出と1 細胞遺伝子解析を行っ たので報告する。

2. 技術概要

本システムは、全血から① CTCs 濃縮、②誘電泳動 による微細孔アレイへの細胞捕捉、③細胞標識・検出、 ④1細胞採取と CTCs に代表される希少細胞の効率的 な分離・検出ならびに性状解析のための単離操作を一 連で実施することが可能である(Fig. 1)。

[1] CTCs 濃縮

CTCs は自社で開発した専用構造体を用いて濃縮し た (Fig. 2)。Lymphoprep 比重差分離液 (密度:1.077 ± 0.001 g/ml, 浸透圧: 280 ± 15 mOsm/kg-H₂O, Axis-Shield 製)を下部構造体に充填した後、上部構 造体と下部構造体を連結した。連結した上部構造体の 開口部から3mLの血液と赤血球・白血球凝集抗体試 薬である RosetteSep Human CD45 depletion Cocktail (STEMCELL Technologies 製)、3mLの生理食塩水を 加えた後、遠心した(2000×g、5分、25℃)。遠心後、 不要な赤血球および一部の白血球が沈降した下部構造 体を取り外し、上部構造体の上蓋を開放することによ り上部構造体の下部から上部の画分をすべて回収し た。回収液にわずかに混入する赤血球は溶血試薬(9.0 $g/L NH_4Cl$, 1.0 $g/L KHCO_3$, 0.037 g/L EDTA - 4Na) を添加することで破砕し、CTCs と残存白血球は遠心 (300×g、10分、25℃)により回収した。上清を除 去した回収画分は、300mMマンニトール水溶液での 洗浄と遠心(300×g、5分、25℃)を2回実施した。 洗浄後の上清を除去し、最終液量が1~2mLのCTCs 濃縮液を得た。



Fig. 1 Workflow of CTC detection and single cell analysis



Fig. 2 Enrichment of CTCs with density gradient centrifugation

[2] 誘電泳動力による微細孔アレイへの細胞捕捉

CTCs 濃縮液を Fig. 3 に示した細胞捕捉チャンバー に導入した後、矩形波交流電圧(3 MHz、20 Vp-p) を3分間印加し、誘電泳動力により細胞を微細孔ア レイに捕捉した(Fig. 4)。交流電圧を印加したまま、 0.01%ポリ-L-リジン含有の 300mM マンニトール水 溶液を細胞捕捉チャンバーに導入し3分間静置するこ とで細胞を微細孔底面に静電的に接着した。次に交流 電圧を切り、ホルムアルデヒドとエタノールの混合液 でチャンバー内の液交換をし、細胞固定と細胞膜透過 処理を行った。続いて、1%牛血清アルブミン(BSA)、 0.05% Tween20 含有の PBS 溶液で洗浄することでホ ルムアルデヒド・エタノールを除去した後、同溶液を 充填し、室温で 10 分間静置することで非特異標識ブ ロッキングを実施した。

[3] 細胞標識・検出

一般的に CTCs は血管内に浸潤した上皮性細胞(本 来は血液中に存在しない細胞)として検出するため、 CTCs の検出には上皮性マーカーであるサイトケラ チン(CK)をターゲットにする。一方、CTCsとと もに混入してくる白血球は、白血球表面マーカーで



Fig. 3 Cell entrapment chamber

ある CD45 を用いて CTCs と区別する。臨床測定に おいては、1% BSA、0.05% Tween20、FITC 標識-抗 CK 抗体 (クローン CK3-6H5)、Alexa Fluor 488 標識 -抗 Pan-CK 抗体 (クローン AE1/AE3)、PE 標識-抗 CD45 抗体 (クローン J33)、DAPI、及び FcR ブロッ キング試薬含有の標識試薬を細胞捕捉チャンバー内に 導入し、室温で 30 分間静置することで細胞標識を実 施した。標識工程後の細胞捕捉チャンバーは、蛍光顕 微鏡 (IX 71、オリンパス製)の自動ステージ上に設 置し、EM-CCD カメラ (ADT-100、フローベル製) により微細孔アレイ全域の画像を取得した。なお画像 は蛍光 3 波長 (DAPI、FITC (Alexa Fluor 488)、PE) の蛍光画像および明視野画像が取得可能である。

[4] 1 細胞採取

本システムでは、蛍光標識による CTCs の輝点から 細胞捕捉チャンバー内での正確な位置情報が保存され る。上蓋を外した細胞捕捉チャンバーを本システムの ステージに設置し、ソフトウェア上で目的の CTCs を 選択することでステージに搭載した細胞採取機構(吸 引ポンプ式の精密ピペット、Fig. 5)によって CTCs を1細胞単位で採取することができる。



Microwell size : $\Phi 30 \mu m$ (depth : $40 \mu m$, interval : $50 \mu m$)

Fig. 4 Dielecrophoretic entrapment of cells in microwells



Fig. 5 Single cell picking unit

3. 臨床測定

[1] 検 体

国立がん研究センターにて、インフォームドコン セントを得た転移性乳がん患者 15 症例(43 ~ 74 歳) および健常者 2 症例から血液 3mL を EDTA-2K 真空 採血管(VP-DK050K、テルモ製)に採血し測定を実 施した。

[2] CTC 測定

乳がん患者検体を用いた臨床測定により本システ ムの性能を評価した。蛍光画像解析により、CK陽 性/DAPI 陽性/CD45 陰性の細胞を CTCs と判定 し、一方で CK 陰性/DAPI 陽性/CD45 陽性の細胞 を白血球と判定した。また転移の過程において、一 部の CTCs に上皮間葉転換(Epthelial-Mesenchymal Transition, EMT)が起きる結果、CK や EpCAM など の上皮性マーカーが消失することが知られているた め²³⁻²⁵、本システムでは CK 陽性に加え、CK 陰性の CTCs 候補(DAPI 陽性/CD45 陰性)を自社開発の ソフトウェアを用いて抽出した(Fig. 6)。なお、検 出 CTCs 数については先行技術である CellSearch[®]シ ステムとの比較を行った。

その結果、CellSearch[®]システムでは全15症例中 5例でCTCsが検出できなかったのに対し(陽性率: 66.7%、診断閾値:>2個/7.5mL血液)、本システム では全症例で CTCs の可能性のある細胞を検出でき (陽性率 100%、診断閾値:>1個 /3mL 血液)、先行 技術に対する優位性を示すことができた(Table 1)。 なお健常者2症例では両システムともに CTCs は検出 されず、偽陽性がないことを確認した。一方、同一 検体における検出 CTCs 数については両システム間で 相関は認められなかった。この理由として、CTCsの 濃縮方法の違いが挙げられる。CellSearch[®]システム が採用する濃縮法は、血液中における CTCs の生存も しくは死滅の状態に関わらず細胞の形態が維持されて おり(DAPI陽性)、細胞表面に EpCAM が存在する CTCs を選択的に濃縮する。しかしながら前述のよう に EpCAM や CKの発現量はがん種や転移の過程で大 きく変化すること、またモデル実験での報告によると 原発巣から血管内に遊出したがん細胞のほとんどはア ポトーシス(細胞死)によって死滅し、最終的に転移 を成立させる悪性腫瘍は 0.1%未満であることから²⁶、 CellSearch[®] 法では本質的な悪性度を正確に診断でき ていないことが懸念される。それに対し、本システム では、比重差分離により CTCs の保有するマーカーの 発現量に依存せず、かつ血液中で生存している CTCs を選択的に濃縮可能であるため、より転移や予後のリ スクを反映した診断が期待できる。今後、臨床検体デー タ数を蓄積し、患者予後と照らし合わせながら統計的 に解析することで本システムの臨床的有用性を検証し ていく予定である。

[3] 1 細胞遺伝子解析

15 症例中 5 例の検体から検出された CTCs のうち、 計 16 個 (CK 陽性 CTCs: 8 個、CK 陰性 CTCs: 8 個) を本システムで 1 細胞採取し、市販の PCR チューブ に回収した。PCR チューブに回収した 1 細胞 CTC 由 来のゲノム DNA の配列解析を行うために、Ampli1TM



Fig. 6 Captured images of CK-positive and -negative CTCs

Patient		Age	Clinical	IHC (Primary tissue)		TOSOH			CellSearch	
No. Sex	stage		HER2	ER	PgR	CK(+)CTC	CK(-)CTC	Total	system	
1	F	57	IV	_	1+	-	1	4	5	7
2	F	74	IV	_	2+	2+	7	5	12	45
3	F	70	IV	—	3+	2+	0	4	4	0
4	F	60	IV	—	_	—	0	12	12	2
5	F	52	IV	N.E	N.E	3+	4	19	23	73
6	F	62	IV	_	-	1+	0	6	6	16
7	F	68	IV	1+	1+	2+	0	5	5	2
8	F	62	IV	—	1+	2+	0	3	3	N.E
9	F	63	IV		3+	—	0	1	1	0
10	F	52	IV	_	2+	1+	0	5	5	0
11	F	66	IV	1+	3+	2+	0	18	18	3
12	F	48	IV		3+	3+	2	0	2	0
13	F	61	IV		3+	3+	2	36	38	40
14	F	43	IV	_	3+	3+	5	6	11	56
15	F	53	IV	—	3+	3+	2	8	10	9

Table 1 Number of detected CTCs / 3mL of peripheral blood

N.E: Not Evaluated

全ゲノム増幅キット(Silicon Biosystems 製)を用い て全ゲノム DNA の増幅を行った。アガロースゲル電 気泳動により全ゲノムが十分に増幅されていることを 確認した後、30 ~ 100 ng の全ゲノム増幅産物を鋳型 としてライブラリーを作製後、次世代シーケンサ(Ion Personal Genome Machine[™](Ion PGM[™])) System, Life Technologies 製)により遺伝子配列解析を行い、 *EGFR / KRAS / BRAF* など 50 種のがん関連遺伝子変異の有無を確認した。

その結果、CK 陽性および CK 陰性 CTCs のそれぞ れから少なくとも1種以上のがん関連遺伝子の変異を 検出することができた(Table 2)。CK 陽性 CTCs に 加え CK 陰性 CTCs が遺伝子解析により、がん細胞の 可能性を支持できたことで本システムが CellSearch[®]

CTC	Patient	CTC	Cono	Amino acid	Variant	Total
types	No.	No.	Gelle	Mutation	Frequency (%)	Read
CK(+)CTCs	2	1	РІКЗСА	H1047R	99.5	1886
		2	TP53	D281H	99.4	23511
		3	CSF1R	—	100	52
		4	РІКЗСА	H1047R	91.2	3799
			TP53	D281H	85.6	1746
	5	5	HRAS	H27H	71.4	7
	14	6	MLH1	V384D	100	8
		7	APC	—	100	6
		8	MET	—	100	380
CK(-)CTCs	13	9	APC	—	97.4	1946
		10	KIT	K546K	100	1991
		11	KIT	K546K	55.4	1106
		12	TP53	—	94.1	1875
	14	13	MLH1	V384D	100	1990
	15	14	SMARCB1	Unknown	44.1	810
		15	HRAS	H27H	100	339
		16	APC	P1442P	100	1992

Table 2 Sequence analysis of single CTCs in breast cancer

システムでは検出できない上皮性マーカーが消失し た CTCs を検出可能であると証明することできた。各 CTC の遺伝子変異プロファイルを詳細に解析すると 同一検体(Patient No.2)から採取した異なるCK陽 性 CTCs (CTC No.1, 2, 4) は、共通したがん関連遺 伝子変異(PIK3CA、TP53)を保有していた。同様に Patient No.13 から採取した異なる CK 陰性 CTCs(CTC No.10, 11) でも共通のがん関連遺伝子(KIT) を検出 した。さらに Patient No.14 から採取した CK 陽性と 陰性 CTCs から、がん関連遺伝子 MLH1 が検出できた ことから、CTC 間で比較的共通した性質を有してい ることが推測された。今後、個々の CTCs の遺伝子や タンパク発現プロファイルを詳細に解析し、原発巣お よび転移巣のがん細胞と比較することで CTCs が薬効 評価や治療選択に利用可能か検証するとともに転移に 関与する悪性 CTCs の解明、新規マーカーの探索を実 施していく予定である。

4. 総 括

国立がん研究センターで実施した末期乳がん患者 15 症例を対象とした臨床測定において、本システム では全ての症例から CK 陽性および CK 陰性の CTCs を検出することができ、先行技術 CellSearch[®] システ ムに対する優位性を示すことができた。また1細胞採 取した CK 陽性、陰性 CTCs の両者からがん関連遺伝 子の変異を検出したことから、遺伝学的にも両細胞は がん細胞であることが確定できた。以上の臨床測定結 果から本システムは CTCs の保有するマーカーに依存 することなく、転移に関与する可能性のある CTCs を 検出することができ、さらに採取した1細胞は遺伝子 解析に利用可能であることが証明できた。本システム は希少な細胞を効率的に分離・濃縮する工程から目的 細胞を高感度に検出し、1細胞レベルでの精密採取ま でをトータルで実現できるため臨床および研究双方の ニーズに応えることのできるシステムである。近年、 CTCsの臨床(診断・治療)、創薬応用に向け、CTCs の多様性解析や1細胞からのDNA、RNAの網羅的解 析が進められ CTC 研究が激化しているなかで本シス テムが CTCs の性質を明らかにし、転移診断および治 療に寄与することが期待される。

5. その他

本研究開発は、(旧)独立行政法人国立がん研究セン ター(現国立研究開発法人国立がん研究センター) の倫理委員会の承認を得て実施された。また独立行政 法人新エネルギー・産業技術開発機構(NEDO)によ るがん超早期診断・治療機器の総合研究開発プロジェ クト、血中循環がん細胞検出技術【CTC 検出自動化】 (2010 年~2015 年)の助成を受け実施された。

6. 謝辞

本研究開発の実施にあたり、技術的なご指導・ご助 言をいただいた都立駒込病院の小泉史明先生、澤田武 志先生、和歌山県立医科大の洪泰浩先生ならびにご協 力いただいた方々に対し深く感謝いたします。

引用文献

- (1)澤田武志、小泉史明、がん分子標的治療、13、1(2015)
- M. Yu, S. Stott, M. Toner, S. Maheswaran, DA.
 Haber, J. Cell Biol., 192, 373 (2011)
- (3) ES. Lianidou, Clin. Chem., 58, 805 (2012)
- (4) C. Alix Panabieres, K. Pantel, *Clin. Chem.*, **59**, 110 (2013)
- (5) TM. Gorges, K. Pantel, Cancer Immunol. Immunother., **62**, 931 (2013)
- (6) E. Heitzer, M. Auer, P. Ulz, JB. Geigl, M. Speicher, *Genome Med.*, 5, 73 (2013)
- (7) W. Jeffrey Allard, J. Matera, M. Miller, M. Repollet, MC. Connelly, C. Rao, AG. J. Tibbe, JW. Uhr, LW. M. M. Terstappen, *Clin Cancer Res.*, 10, 6897 (2004)
- (8) MG. Krebs, R. Sloane, L. Priest, L. Lancashire, JM. Hou, A. Greystoke, TH. Ward, R.Ferraldeschi, A. Hughes, G. Clack, M. Ranson, C. Dive, FH. Blackhall, J. Clin. Oncol., 29, 1556 (2011)
- (9) JM. Hou, MG. Krebs, L. Lancashire, R. Sloane, A. Beckon, RK. Swain, LJ. Priest, A. Greystoke, C. Zhou, K. Morris, T. Ward, FH. Blackhall, C. Dive, *J. Clin. Oncol.*, **30**, 525 (2012)
- (10) T. Naito, F. Tanaka, A. Ono, K. Yoneda, T. Takahashi, H. Murakami, Y. Nakamura, A. Tsuya, H. Kenmotsu, T. Shukuya, K. Kaira, Y. Koh, M. Endo, S. Hasegawa, N. Yamamoto, *J. Thorac. Oncol.*, 7, 512 (2012)
- S. Matsusaka, K. Chin, M. Ogura, M. Suenaga, E. Shinozaki, Y. Mishima, Y. Terui, N. Mizunuma, K. Hatake, *Cancer Sci.*, **101**, 1067 (2010)

- (12) F. Farace, C. Massard, N. Vimond, F. Drusch, N. Jacques, F. Billiot, A. Laplanche, A. Chauchereau, L. Lacroix, D. Planchard, S. Le Moulec, F. André, K. Fizazi, JC. Soria, P. Vielh, Br. J. Cancer, 105, 847 (2011)
- (13) HK. Lin, S. Zheng, AJ. Williams, M. Balic, S. Groshen, HI. Scher, M. Fleisher, W. Stadler, RH. Datar, YC. Tai, RJ. Cote, *Clin. Cancer Res.*, 16, 5011 (2010)
- M. Hosokawa, H. Kenmotsu, Y. Koh, T. Yoshino, T. Yoshikawa, T. Naito, T. Takahashi, H. Murakami, Y. Nakamura, A. Tsuya, T. Shukuya, A. Ono, H. Akamatsu, R. Watanabe, S. Ono, K. Mori, H. Kanbara, K. Yamaguchi, T. Tanaka, T. Matsunaga, N. Yamamoto, *PLoS One.*, 8, 6 (2013)
- (15) M. Wendel, L. Bazhenova, R. Boshuizen, A. Kolatkar, M. Honnatti, E.H.Cho, D. Marrinucci, A. Sandhu, A. Perricone, P. Thistlethwaite, K. Bethel, J. Nieva, M. Van den Heuvel, P. Kuhn, *Phys.Biol.*, **9** (2012)
- (16) J. Nieva, M. Wendel, M.S. Luttgen, D. Marrinucci,
 L. Bazhenova, A. Kolatkar, R. Santala, B.
 Whittenberger, J. Burke, M. Torret, K. Bethel, P.
 Kuhn, *Phys.Biol.*, 9 (2012)
- (17) E. Ozkumur, AM. Shah, JC. Ciciliano, BL. Emmink, DT. Miyamoto, E Brachtel, M. Yu, P. Chen, B. Morgan, J. Trautwein, A. Kimura, S. Sengupta, SL. Stott, N. M. Karabacak, TA. Barber, JR. Walsh, K. Smith, PS. Spuhler, JP. Sullivan, RJ. Lee, DT. Ting, X. Luo, AT. Shaw, A. Bardia, LV. Sequist, DN. Louis, S. Maheswaran, R. Kapur, DA. Haber, M. Toner, *Sci. Trans. Med.*, 5 (2013)
- (18)金田祥平、荒木文子、中村寛子、藤井輝夫、生 産研究 65巻(2013)
- (19) Khoo BL, Warkiani ME, Tan DS, Bhagat AA, Irwin D, Lau DP, Lim AS, Lim KH, Krisna SS, Lim WT, Yap YS, Lee SC, Soo RA, Han J, Lim CT, *PLoS One.*, **9** (2014)
- (20) E. Heitzer, M. Auer, C. Gasch, M. Pichler, P. Ulz, EM. Hoffmann, S. Lax, J. Waldispuehl - Geig, O. Mauermann, C. Lackner, G. Höfler, F. Eisner, H. Sill, H. Samonigg, K. Pantel, S. Riethdorf, T. Bauernhofer, JB. Geigl, MR. Speicher, *Cancer Res.*, 73, 2965 (2013)
- (21) NE. Navin, Genome Biol., **15**, 452 (2014)

- (22)最上聡史、森本篤史、飯嶋和樹、秋山泰之、片山晃治、二見達、東ソー研究・技術報告 第58<
 巻(2014)
- (23) M. Yu, A. Bardia, BS. Wittner, SL. Stott, ME. Smas, DT. Ting, SJ. Isakoff, JC. Ciciliano, MN. Wells, AM. Shah, KF. Concannon, MC. donaldson, LV. Sequist, EBrachtel, D. Sgroi, J. Baselga, S. Ramaswamy, M. Toner, DA. Haber, S. Maheswaran, *Science.*, **339**, 6119, (2013)
- (24) S. Wu, S. Liu, Z. Liu, J. Huang, X. Pu, J. Li, D. Yang,
 H. Deng, J. Xu, *PLoS ONE.*, **10**, 4, (2015)
- (25) G.Kallergi, MA. Papadaki, E. Politaki, D. Mavroudis,
 V. Georgoulias, S. Agelaki, *Breast Cancer Res.*, 13,
 3 (2011)
- (26) S. Valastyan, RA. Weinberg, Cell., 147, 2 (2011)