

早田 宏, 田代隆良, 河野 茂. 肺アスペルギローマとの鑑別が困難であった *Pseudallescheria boydii* による肺菌球症の 1 例. 第 62 回日本化学療法学会西日本支部総会・第 57 回日本感染症学会中日本地方会学術集会・第 84 回日本感染症学会西日本地方会学術集会 合同開催. 10月 23 日-25 日, 2014 年, 岡山.

上野 圭吾, 大久保陽一郎, 清水公徳, 金子幸弘, 浦井 誠, 水口裕紀, 奈良拓也, 川本 進, 大野秀明, 濵谷和俊, 宮崎義継, 金城雄樹. 高病原性クリプトコックス症に対する樹状細胞ワクチンの効果. 第 25 回日本生体防御学会学術総会. 7 月 9-11 日, 2014 年, 仙台.

田辺公一, 大野秀明, 名木 稔, 浦井 誠, 金子幸弘, 梅山 隆, 山越 智, 荒木光二, 皿谷 健, 宮崎義継. ミカファンギン耐性 *Candida glabrata* 株の *in vitro* 性状解析. 第 35 回関東医真菌懇話会. 6 月 7 日, 2014 年, 東京.

田辺公一, 大野秀明, 名木 稔, 浦井 誠, 金子幸弘, 梅山 隆, 山越 智, 知花博治, 亀井克彦, 宮崎義継. カンジダ属の抗真菌薬感受性の変貌. 第 88 回日本感染症学会学術講演会第 62 回日本化学療法学会総会合同学会. 6 月 18-20 日, 2014 年, 博多.

浦井 誠, 金子幸弘, 田辺公一, 梅山 隆, 山越 智, 金城雄樹, 大野秀明, 杉田 隆, 宮崎義継. 高病原性 *Cryptococcus gattii* 由来莢膜多糖の免疫細胞に及ぼす影響. 第 88 回日本感染症学会学術講演会第 62 回日

本化学療法学会総会合同学会. 6 月 18-20 日, 2014 年, 博多.

山下明史、関塚剛、黒田誠。 GcoGSA-BA NGS データから炭疽菌のコアゲノム系統解析を行うウェブアプリケーション。 第 88 回日本細菌学会総会 岐阜市 平成 27 年 3 月 26-28 日 (ポスター発表)

長谷川秀樹、亀井敏昭、高橋 徹、鈴木忠樹、片野晴隆、中島典子、森川 茂、西條政幸、倉田 育：日本国内で発生した重症熱性血小板減少症候群 (SFTS) の病理解析. 第 103 回日本病理学会総会 (広島) 2014

岩田 奈織子、福士 秀悦、福間 藍子、鈴木 忠樹、竹田 誠、田代 真人、長谷川 秀樹、永田 典代。中東呼吸器症候群コロナウイルスに対するマウスおよびラットの感受性について。第 62 回日本ウイルス学会学術集会 (横浜) 2014 年 11 月

福間藍子、福士秀悦、吉河智城、鈴木忠樹、谷英樹、谷口怜、下島昌幸、西條政幸. SFTS ウィルスの核蛋白質に対するモノクロナル抗体の作製と抗原検出 ELISA への応用. 第 62 回日本ウイルス学会学術集会, 横浜, (2014. 11) .

西條政幸, 吉河智城, 福士秀悦, 谷英樹, 福間藍子, 谷口怜, 須田遊人, Harpal Singh, 前田健, 高橋徹, 森川茂, 下島昌幸. 重症熱性血小板減少症候群ウイルスの分子系統学的特徴とその地理的分布. 第 62 回日本ウイルス学会学術集会, 横浜, (2014. 11) ..

吉河智城, 福士秀悦, 谷英樹, 福間藍子,  
谷口怜, 須田遊人, Harpal Singh, 江川和  
孝, 下島昌幸, 森川茂, 西條政幸. ワクシ  
ニアウイルス LC16m8 株を土台とした組換  
えワクシニアウイルス作出システムの確立.  
第 62 回日本ウイルス学会学術集会, 横浜  
(2014. 11)

江藤亜紀子、齋藤智也、西山靖将、横手公  
幸、金谷泰宏. 種痘による長期免疫に寄与  
する抗原の同定および LC16m8 株接種に対  
する影響についての解析。第 18 回ワクチ  
ン学会学術集会 ; 2014 年 12 月 ; 福岡市

丸野真一, 金原知美, 新村靖彦, 横手公幸,  
齋藤智也, 橋爪壯. 国産第三世代痘そうワ  
クチン LC16m8 の WHO 推奨. 第 18 回日本ワ  
クチン学会学術集会 福岡(2014. 12)

1. 特許取得  
なし

2. 実用新案登録  
なし

3. その他  
なし

## II. 分担研究報告書

厚生労働科学研究費補助金（新型インフルエンザ等新興・再興感染症研究事業  
(新興・再興感染症及び予防接種政策推進研究事業)）

分担研究報告書

ウイルス性特定病原体の鑑別診断法の開発

研究分担者：森川茂（国立感染症研究所 獣医学部部長）

研究協力者：朴ウンシル（同、獣医学部）、福士秀悦、吉河智城、谷英樹、谷口怜、下島昌幸、西條政幸（国立感染症研究所ウイルス第一部）

研究要旨：昨年、これまでにない規模のエボラ出血熱の流行が西アフリカで発生し、平成27年2月時点でも未だ終息していない。アフリカでのエボラ出血熱患者の確定診断には RT-PCRによる遺伝子診断が行われている。これらは、欧米等の支援によって設置されたラボでのみ実施可能である。エボラ出血熱のように急性期の血中ウイルス量の高い感染症では、ウイルス抗原検出をイムノクロマトで行うことにより簡便に患者の確定診断が可能になる。また、ウイルス中和抗体を効率よく誘導できれば治療用抗体としての利用も可能となる。本研究では、このような観点から、ザイールエボラウイルスの膜糖タンパク質(GP)の組換えバキュロウイルスを2種類作製した。一つは his タグ付 GP を昆虫細胞に発現する組換えバキュロウイルスで、もう一つは CAG プロモーターにより哺乳類細胞で GP を発現する組換えバキュロウイルスである。それぞれを昆虫細胞 Tn5 と哺乳類細胞 Vero に感染させて GP の発現を比較した結果、前者では Tn5 細胞でのみ GP が発現し、後者では Vero 細胞で GP が発現した。後者の Vero 細胞では preGP と GP1 思われるサイズの蛋白質が確認された。昆虫細胞では High mannose 型糖鎖まで複合型糖鎖修飾されないため、昆虫細胞と哺乳類細胞で発現された GP は分子量が異なった。これらを用いてマウス等の動物で GP 特異抗体の作製が可能となり、抗原検出用抗体としての応用が期待される。

## A 研究目的

昨年、西アフリカにおけるエボラ出血熱の大流行が問題となったが、平成27年2月時点でも未だ終息していない。これまで、BSL病原体を取り扱えない日本では、RT-PCRによる遺伝子検出、ウイルス核蛋白質(NP)単クローニング抗体を用いた抗原検出法、IgM, IgG抗体検出法、シュードタイプ VSVによる中和抗体検査法などが開発されている。これらの検査法は、アフリカからの帰国者の疑い症例の実験室検査等に実際に用いられている。

一方、アフリカでのエボラ出血熱患者の確定診断にはリアルタイムRT-PCRによる遺伝子診断が行われている。これらは、欧米等の支援によって設置されたラボでのみ実施可能であり、疑い患者検体を検査ラボまで輸送して対応している。エボ

ラ出血熱のように急性期の血中ウイルス量が非常に高い感染症では、ウイルス抗原検出をイムノクロマトで行うことにより簡便に患者の確定診断が可能になる。また、ウイルス中和抗体を効率よく誘導できれば治療用抗体としての利用也可能となる。本研究では、このような観点から、ザイールエボラウイルスの膜糖タンパク質(GP)を効率よく発現する組換えバキュロウイルスを2種類作製する。用いるプロモーターによりエボラウイルスGPを昆虫細胞で発現する組換えバキュロウイルスとCAG プロモーターにより哺乳類細胞で GPを発現する組換えバキュロウイルスを作製した。これらを用いて、エボラウイルスGP特異的抗体を簡便に作製し、検査法、中和抗体作製を行うことを目的とする。

## B 研究方法

### 1) 組換えバキュロウイルス：

ポリヘドリンプロモーターによりエボラウイルス GP 遺伝子を発現する組換えバキュロウイルス(Ac-his-EBOZ-GP)と CAG プロモーターによりエボラウイルス GP 遺伝子を発現する組換えバキュロウイルス(AcCAG-EBOZ-GP)を作製した

(図 1)。それぞれの組換えウイルスは、Tn5 細胞で培養しストックウイルス(力値  $2 \times 10^7 / \text{mL}$ )を作製した。

### 2) 昆虫細胞と哺乳類細胞でのエボラウイルス GP の発現：

抗エボラウイルス GP 抗体は、Prof. C. J. Peters (UTMB, Texas, USA) から分与されたウサギ高度免疫エボラウイルス GP 血清を用いた。組換えバキュロウイルスを昆虫細胞 Tn5 と哺乳類細胞 Vero および Vero E6 に moi=10 で感染させた。感染後 48 時間後に細胞を回収し、SDS-PAGE / Western blotting によりエボラウイルス GP の発現、分子量等を確認した。

## C 結果

### 1) 組換えバキュロウイルス：

2 種類の組換えバキュロウイルスを作製した (図 1)。AcCAG-EBO-GP は GP を発現するプロモーターが哺乳類細胞でのみ機能するため、昆虫細胞ではウイルスは増殖するが GP 遺伝子の発現はない。一方、バキュロウイルスは哺乳類細胞に流産感染するため、ウイルスは増殖しないが CAG プロモーターで制御される遺伝子の発現が期待できる。Ac-his-EBO-GP は、ポリヘドリンプロモーターで GP 遺伝子を制御するため昆虫細胞で遺伝子が発現する。

### 2) 昆虫細胞と哺乳類細胞でのエボラウイルス GP の発現：

2 種類の組換えバキュロウイルスを昆虫細胞と哺乳類細胞に感染後 48 時間で細胞を回収し、エボラウイルス GP の発現を調べた (図 2)。その結果、予想通り AcCAG-EBO-GP 感染 Vero 細胞、Vero E6 細胞では EBO-GP の発現が確認された。分子量 160kDa, 130kDa の蛋白質が検出できたが、これは preGP, GP1 に相当すると考えられた。Tn5 細胞 (昆虫細胞) では EBO-GP の発現は認められなかった。一方、Ac-his-EBO-GP 感染 Vero 細胞、Vero E6 細胞では EBO-GP の発現は認められなかつたが、Tn5 細胞では分子量 130kDa,

60kDa の蛋白質が検出された。130kDa の蛋白質は preGP なのか GP1 なのかは不明である。昆虫細胞では high mannose 型糖鎖修飾はされるが complex 型糖鎖修飾はされないため、両者で分子量が異なると思われた。

## D 考察

本研究で作製された組換えバキュロウイルス AcCAG-EBO-GP をマウス等に経鼻接種することにより、エボラウイルス GP 特異的抗体が誘導可能か検討したい。また、Ac-his-EBO-GP 感染 Tn5 細胞から EBO-GP を精製して、マウス等を免疫してエボラウイルス GP 特異的抗体が誘導可能か確認する予定である。両者による免疫で誘導される抗体の中和力値等を比較し、抗原検出に有用な抗体を提供したい。

## E 結論

2 種類の組換えバキュロウイルスにより、種々の細胞でエボラウイルス GP を効率よく発現する系ができた。抗体作製にこれらを有効に利用することが可能である。

## F 研究発表

### 1. 論文発表

- Paola Katrina G. Ching, Vikki Carr de los Reyes, Maria Nemia Sucaldito, Enrique Tayag, Alah Baby Columna-Vingno, Fedelino F. Malbas, Gilbert C. Bolo, James J. Sejvar, Debbie Eagles, Geoffrey Playford, Erica Dueger, Yoshihiro Kaku, Shigeru Morikawa, Makoto Kuroda, Glenn A. Marsh, Sam McCullough, and A. Ruth Foxwell. Outbreak of Henipavirus Infection, Philippines. *Emerg Infect Dis.* 2015; 21(5), 21(2):328-31. DOI: 10.3201/eid2102.141433
- Shimojima M, Fukushi S, Tani H, Yoshikawa T, Fukuma A, Taniguchi S, Suda Y, Maeda K, Takahashi T, Morikawa S, Saijo M. Effects of ribavirin on severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in vitro. *Jpn J Infect Dis.* 2014;67(6):423-7.
- Orba Y, Sasaki M, Yamaguchi H, Ishii A, Thomas Y, Hang'ombe BM, Mweene AS, Morikawa S, Saijo M, Sawa H. Orthopoxvirus infection among wildlife in Zambia. *J Gen Virol.* 2014 Oct 15. pii: vir.0.070219-0. doi: 10.1099/vir.0.070219-0.
- David Nadeba Bukbuk, Shuetsu Fukushi, Hideki Tani, Tomoki Yoshikawa, Satoshi Taniguchi,

- Koichiro Iha, Aiko Fukuma, Masayuki Shimojima, Shigeru Morikawa, Masayuki Saito, Francis Kasolo, Saka Saheed Baba. Development and Validation of Serological Assays for Viral Hemorrhagic Fevers and Determination of Prevalence of Rift Valley Fever in Borno State, Nigeria. *Trans R Soc Trop Med Hyg.* 2014 Oct 24. pii: tru163. PMID: 25344695
- 5) Eun-Sil Park, Michio Suzuki, Masanobu Kimura, Keiji Maruyama, Hiroshi Mizutani, Ryuichi Saito, Nami Kubota, Tetsuya Furuya, Tetsuya Mizutani, Koichi Imaoka, Shigeru Morikawa. Identification of a natural recombination in the F and H genes of feline morbillivirus. *Virology*, 2014, 468-470: 524-531
- 6) Noriyo Nagata, Masayuki Saito, Michiyo Kataoka, Yasushi Ami, Yuriko Suzaki, Yuko Sato, Naoko Iwata-Yoshikawa, Momoko Ogata, Ichiro Kurane, Shigeru Morikawa, Tetsutaro Sata, and Hideki Hasegawa. Pathogenesis of fulminant monkeypox with bacterial sepsis after experimental infection with West African monkeypox virus in a cynomolgus monkey. *Int J Clin Exp Pathol* 2014, 7(7):4359-4370.
- 7) Tomoki Yoshikawa, Shuetsu Fukushi, Hideki Tani, Aiko Fukuma, Satoshi Taniguchi, Shoichi Toda, Yukie Shimazu, Koji Yano, Toshiharu Morimitsu, Katsuyuki Ando, Akira Yoshikawa, Miki Kan, Nobuyuki Kato, Takumi Motoya, Tsuyoshi Kuzuguchi, Yasuhiro Nishino, Hideo Osako, Takahiro Yumisashi, Kouji Kida, Fumie Suzuki, Hirokazu Takimoto, Hiroaki Kitamoto, Ken Maeda, Toru Takahashi, Takuya Yamagishi, Kazunori Oishi, Shigeru Morikawa, Masayuki Saito, and Masayuki Shimojima. Sensitive and specific PCR systems for the detection of both Chinese and Japanese severe fever with thrombocytopenia syndrome virus strains, and the prediction of the patient survival based on the viral load. *J. Clin. Microbiol.* 2014 Sep;52(9):3325-33.
- 8) Aya Zamoto-Niikura, Masayoshi Tsuji, Koichi Imaoka, Masanobu Kimura, Shigeru Morikawa, Patricia J. Holman, Haruyuki Hirata, and Chiaki Ishihara. Sika Deer Carrying *Babesia* Parasites Closely Related to *B. divergens*, Japan. *EID*, 2014, 20(8):1398-1400.
- 9) Sunohara M, Morikawa S, Fuse A, Sato I. GATA-dependent regulation of TPO-induced c-mpl gene expression during megakaryopoiesis. *Okajimas Folia Anat Jpn.* 2014;90(4):101-6. PMID: 24815109
- 10) Naoko Iwata-Yoshikawa, Akihiko Uda, Tadaki Suzuki, Yasuko Tsunetsugu-Yokota, Yuko Sato, Shigeru Morikawa, Masato Tashiro, Tetsutaro Sata, Hideki Hasegawa and Noriyo Nagata. Effects of Toll-Like Receptor Stimulation on Eosinophilic Infiltration in Lungs of BALB/c Mice Immunized with UV-Inactivated Severe Acute Respiratory Syndrome-Related Coronavirus Vaccine. *J. Virol.* 2014, 88(15):8597-8614. DOI: 10.1128/JVI.00983-14.
- 11) Tani H, Iha K, Shimojima M, Fukushi S, Taniguchi S, Yoshikawa T, Kawaoka Y, Nakasone N, Ninomiya H, Saito M, Morikawa S. Analysis of Lujo virus cell entry using pseudotype vesicular stomatitis virus. *J Virol.* 2014, 88(13):7317-7330. DOI:10.1128/JVI.00512-14.
- 12) Yamanaka A, Iwakiri A, Yoshikawa T, Sakai K, Singh H, Himeji D, Kikuchi I, Ueda A, Yamamoto S, Miura M, Shioyama Y, Kawano K, Nagaishi T, Saito M, Minomo M, Iwamoto N, Hidaka Y, Sohma H, Kobayashi T, Kanai Y, Kawagishi T, Nagata N, Fukushi S, Mizutani T, Tani H, Taniguchi S, Fukuma A, Shimojima M, Kurane I, Kageyama T, Odagiri T, Saito M, Morikawa S. Imported case of acute respiratory tract infection associated with a member of species nelson bay orthoreovirus. *PLoS One.* 2014 Mar 25;9(3):e92777. doi: 10.1371/journal.pone.0092777.
- 13) Uda A, Sekizuka T, Tanabayashi K, Fujita O, Kuroda M, Hotta A, Sugiura N, Sharma N, Morikawa S, Yamada A. Role of Pathogenicity Determinant Protein C (PdpC) in Determining the Virulence of the *Francisella tularensis* Subspecies *tularensis* SCHU. *PLoS One.* 2014 Feb 18;9(2):e89075.
- 14) Neekun Sharma, Akitoyo Hotta, Yoshie Yamamoto, Akihiko Uda, Osamu Fujita, Toshio Mizoguchi, Junji Shindo, Chun-Ho Park, Noboru Kudo, Hitoshi Hatai, Toshifumi Oyamada, Akio Yamada, Shigeru Morikawa, and Kiyoshi Tanabayashi. Serosurveillance for *Francisella tularensis* among wild animals in Japan using a newly developed competitive ELISA. *Vector-Borne and Zoonotic Diseases*, 2014 Apr;14(4):234-9

- 15) Toru Takahashi, Ken Maeda, Tadaki Suzuki, Aki Ishido, et al., Shigeru Morikawa, Masayuki Saito. The First Identification and Retrospective Study of Severe Fever with Thrombocytopenia Syndrome in Japan. *J Inf Dis.*, 2014 Mar;209(6):816-27.
2. 学会発表
1. 堀田明豊、棚林清、山田章雄、森川茂. 国内の医師および獣医師への One Health についての意識調査. 第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月
  2. 堀田明豊、木村昌伸、中村幸子、片山敦司、中下留美子、坪田敏男、猪島康雄、鈴木道雄、今岡浩一、棚林清、藤田修、山本美江、宇田晶彦、森川茂. 2007 年以前の国内野生動物における重症熱性血小板減少症候群ウイルス (SFTSV) に対する抗体調査. 第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月.
  3. 堀田明豊、木村昌伸、坪田敏男、中村幸子、片山敦司、中下留美子、猪島康雄、鈴木道雄、今岡浩一、棚林清、藤田修、山本美江、宇田晶彦、森川茂. 「2007 年以前の国内野生動物における重症熱性血小板減少症候群ウイルス (SFTSV) に対する抗体調査」第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  4. 藤田修、宇田晶彦、木村昌伸、藤田博己、今岡浩一、森川茂. 「ニホンジカから採取したマダニ類のウイルス遺伝子保有状況からみた自然界における SFTS ウィルス維持様式の検討」第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  5. 森川茂、木村昌伸、堀田明豊、加来義浩、朴ウンシル、鈴木道雄、野口章、井上智、今岡浩一、前田健. 「野生のシカにおける SFTS ウィルス抗体調査」第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  6. 浜崎千菜美、鍬田龍星、野口慧多、寺田豊、下田宙、高野愛、鈴木和男、森川茂、前田健. 「野生動物における SFTS ウィルス感染の疫学調査」第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  7. 松本苑子、橋野正紀、鈴木尋、高野愛、藤田修、堀田明豊、森川茂、高田伸弘、渡邊健太、清水隆、度会雅久. 「ダニにおける *Francisella tularensis* の全国的疫学調査」第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  8. 堀田明豊、棚林清、山田章雄、森川茂. 「国内の医師および獣医師への One Health についての意識調査」第 157 回日本獣医学学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  9. 加来義浩、奥谷晶子、河合康洋、野口章、濱本紀子、梁瀬徹、加藤友子、新井智、井上智、森川茂. 「国内で分離された未分類のラブドウイルスの遺伝学的解析」第 157 回日本獣医学学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  10. 新倉綾、森川茂、平田晴之、石原智明. 「北海道のシユルツマダニ *Ixodes persulcatus* から分離された *Babesia microti* の性状解析」第 157 回日本獣医学学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  11. 新井智、池山優、Boldgiv Bazartseren、Boldbaatar Bazartseren、荒木和子、佐藤弘、多屋馨子、森川茂、Yanagihara Richard、大石和徳. 「モンゴルのトガリネズミに確認された遺伝的に異なるハンタウイルスの共循環」第 157 回日本獣医学学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  12. 池山優、新井智、Kang Haeji、大館智志、Taylor Kyle、中田圭亮、雲野明、荒木和子、佐藤弘、多屋馨子、森川茂、Yanagihara Richard、大石和徳. 「*Sarufutsu virus* ; オオアシトガリネズミに感染を確認した新規ハンタウイルス」第 157 回日本獣医学学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  13. 朴ウンシル、鈴木道雄、木村昌伸、丸山啓二、水谷浩志、斎藤隆一、久保田菜美、古谷哲也、水谷哲也、今岡浩一、森川茂「日本のネコにおける新規モルビリウイルス(*feline morbillivirus*, FMV)の疫学調査」第 157 回日本獣医学学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  14. 森川茂、朴ウンシル、今岡浩一、前田健、宇田晶彦. 「SFTS ウィルスの生活環における野生のシカの役割」第 62 回日本ウィルス学会学術集会、神奈川、2014 年 11 月 10-12 日
  15. 西條政幸、吉河智城、福士秀悦、谷英樹、福間藍子、谷口怜、須田遊人、Harpal Singh、前田健、高橋徹、森川茂、下島昌幸. 「重症熱性血小板減少症候群ウイルスの分子系統学的特徴とその地理的分布」第 62 回日本ウィルス学会学術集会、神奈川、2014 年 11 月 10-12 日
  16. 前田健、濱崎千菜美、下田宙、鍬田龍星、野口慧多、米満研三、高野愛、鈴木和男、森川茂. 「SFTS ウィルスの生活環における動物の重要性」第 62 回日本ウィルス学会学術集会、神奈川、2014 年 11 月 10-12 日
  17. 朴ウンシル、佐藤由子、中島典子、古谷哲也、水谷哲也、今岡浩一、森川茂. 「日本国内ネコにおける新規モルビリウイルス (*feline morbillivirus*, FMV) の疫学調査」第 62 回日本

- 本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
18. 河内健吾、氏家誠、谷英樹、森川茂、田口文広。「Baculovirus を用いた牛 Torovirus の可溶性 HemaggultininEsterase protein の発現」第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
19. 新井智、池山優、Se Hun Gu、Son Truong Nguyen、福井大、大館智志、吉川泰弘、森川茂、荒木和子、佐藤弘、多屋馨子、Richard Yanagihara、大石和徳。「ベトナムの翼手目由来に確認されたハンタウイルスの多様性」第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
20. 谷英樹、谷口怜、福間藍子、福士秀悦、森川茂、下島昌幸、西條政幸。「重症熱性血小板減少症候群ウイルスGPの細胞融合能と25-hydroxycholesterolによる感染阻害効果」第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
21. 吉河智城、福士秀悦、谷英樹、福間藍子、谷口怜、須田遊人、Harpal Singh、江川和孝、下島昌幸、森川茂、西條政幸。「ワクシニアウイルスLC16m8株を土台とした組換えワクシニアウイルス作出システムの確立」第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
22. Shigeru Morikawa, Masanobu Kimura, Shuetsu Fukushi, Aiko Fukuma<sup>1</sup> Yoshihiro Kaku, Unsil Paku, Hideki Tani<sup>1</sup> Tomoyuki Yoshikawa, Koichi Imaoka, Masayuki Shimojima, Masayuki Saito, Ken Maeda. Severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in domestic and wild animals in Japan. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014
23. Aiko Fukuma, Shuetsu Fukushi, Hideki Tani, Tomoki Yoshikawa, Satoshi Taniguchi, Momoko Ogata, Masayuki Shimojim1, Shigeru Morikawa, Masayuki Saito. Development of IFA and ELISA to detect antibodies against SFTSV. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014
24. Hideki Tani, Masayuki Shimojima, Shuetsu Fukushi, Tomoki Yoshikawa, Aiko Fukuma, Satoshi Taniguchi, Momoko Ogata, Shigeru Morikawa, Masayuki Saito. Analyses of cell entry of severe fever with thrombocytopenia syndrome virus using pseudotype vesicular stomatitis virus system. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014.
25. Akihiko Uda, Hiroki Kawabata, Shuetsu Fukushi, Yoshiharu Kaku, Masayuki Shimojima, Shuji Ando, Ken Maeda, Hiromi Fujita, Masayuki Saito, Shigeru Morikawa, Tomoyuki Yoshikawa, Aya Niikura, Sawabe Kyoko. Severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in ticks in Japan. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014.
26. Yu Ikeyama, Satoru Arai, Bazartseren Boldgiv, Bazartseren Boldbaatar, Kazuko Araki, Hiroshi Satoh, Keiko Tanaka-Taya, Shigeru Morikawa, Richard Yanagihara, Kazunori Oishi. Co-circulation of two distinct divergent hantaviruses in Sorex species in Mongolia. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014
27. Shigeru Morikawa, Akihiko Uda, Masanobu Kimura, Kawabata, Hiroki, Shuetsu Fukushi, Aiko Fukuma, Yoshihiro Kaku, Unsil Paku, Hideki Tani, Tomoyuki Yoshikawa, Aya Niikura, Shuji Ando, Sawabe Kyoko, Hiromi Fujita, Koichi Imaoka, Masayuki Shimojima, Masayuki Saito, Ken Maeda. Severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in animals and ticks in Japan. The 10<sup>th</sup> China-Japan International Conference of Virology, Changchun, China, Aug25-28 2014.

G 知的財産権の出願・登録状況  
現在出願予定はない。

図1. エボラウイルスGP発現組換えバキュロウイルスの模式図

## Construction of rec-Baculoviruses

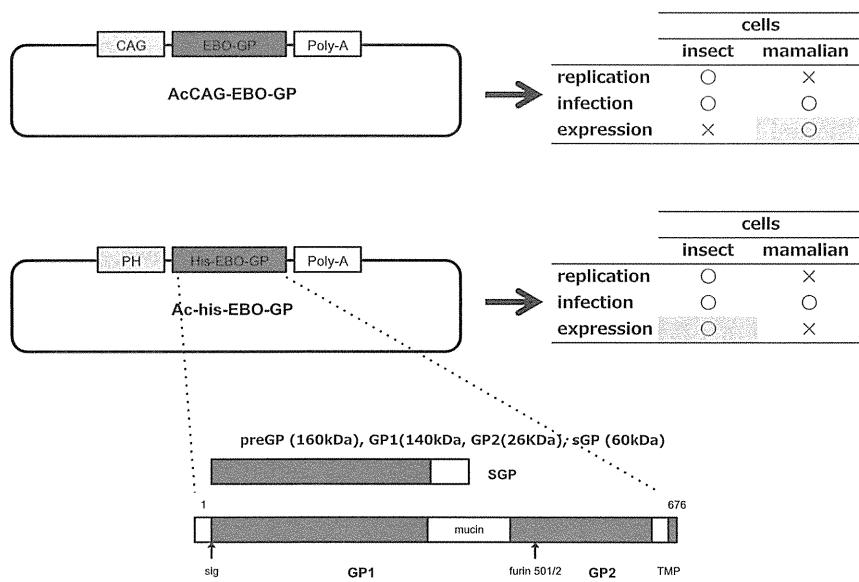
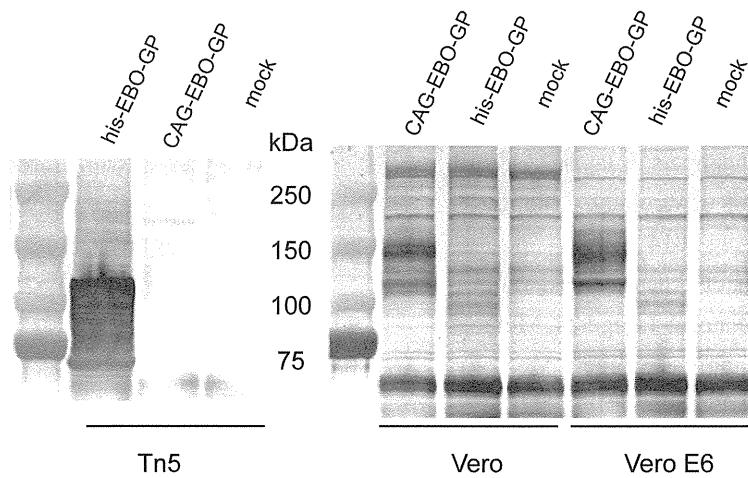


図2. 組換えバキュロウイルス感染細胞でのエボラウイルスGPの発現

preGP (160kD), GP1(140kDa, GP2(26KDa), sGP (60kDa)



厚生労働科学研究費補助金（新型インフルエンザ等新興・再興感染症研究事業  
(新興・再興感染症及び予防接種政策推進研究事業)）

分担研究報告書

細胞培養弱毒生痘そうワクチンの特性解析（遺伝子機能解析）、品質試験法に関する研究

研究分担者：森川茂（国立感染症研究所 獣医学部部長）

研究協力者：朴ウンシル、宇田晶彦（同、獣医学部）、吉河智城、西條政幸（同、ウイルス第一部）、倉根一郎（同、副所長）、横手公幸、金原知美、丸野真一、新村靖彦（化血研）

研究要旨：細胞培養痘そうワクチンの製造承認株である LC16m8 株は、Lister 株から低温馴化により LC16 株、LC16mO 株を経由して樹立された安全性の高いワクチン株である。しかし、LC16m8 株を継代するとplaquesizeのやや大きい LC16mO 型 (medium size plaque; MSP) のウイルスが出現する。これまでの解析から、MSP は B5R の一塩基欠失を相補する変異ウイルスであり、その変異のパターンが複数あることが分かっている。これまでにバイオアッセイで得られる MSP 情報と同等の成績が次世代シークエンス (NGS) 解析により得られることを示した。NGS 解析は取得データの処理に比較的時間を要することから、これまでの MSP の変異パターン解析で得られた主要な MSP を定量的に検出可能な PCR 法を開発することを試みた。その結果、MSP 変異配列を識別する MGB-probe を用いるリアルタイム PCR では LC16m8 株と特定の MSP を鑑別できるが、LC16m8 株遺伝子が大量に存在すると、MSP 変異配列特異的 MGB-probe の結合に阻害的効果が生じ、少量の MSP を検出できなくなった。一方、MSP の遺伝子変異特異的配列を 3'末端とする primer を用いた PCR でも LC16m8 株と特定の MSP を識別できた。この方法を SybrG によるリアルタイム PCR へ発展させることにより、主要な MSP 含有率を定量できる可能性が示唆された。

A.研究目的

細胞培養痘そうワクチンの製造承認株である LC16m8 株は、Lister 株から低温馴化により LC16 株、LC16mO 株を経由して樹立された株である。サルを用いて行われた神經病原性試験により非常に神經毒性が低いことがわかっている。また、1970年代には10万人の子供に接種され、その際に重篤な副反応は確認されなかつたことより安全性の非常に高いワクチン株といえる。さらに、自衛隊での成人への種痘にも用いられ安全性がさらに確認されている。Lister 株は 41°C 以上でも初代ウサギ腎細胞でのplaquesize形成能があるのに対し、LC16mO 株と LC16m8 株は 41°C ではplaquesizeを形成しない(増殖温度感受性)。LC16m8 株は、B5R 遺伝子に 1 塩基欠損があるため、正常な B5R が作られないために初代ウサギ腎細胞における plaquesize が小さい。LC16m8 株を継代すると plaquesize のやや大きい LC16mO 型のウイルス (medium size plaque; MSP) が出現する。これまでの解析から、これらは LC16mO 型への復帰株ではなく、B5R の一塩基欠失を相補する変異ウイルスであり、その変異のパターンは複数あることが分か

っている。これまでに、次世代シークエンス (NGS) 解析によりバイオアッセイで得られた MSP の情報と同等の成績が得られることを明らかにした。NGS 解析は取得データの処理に比較的時間を要することから、これまでの MSP の変異パターン解析で得られた主要な MSP を、定量的に検出可能な PCR 法を開発し、品質管理に資する情報を提供することを目的とした。

B.研究方法

1) MSP の性状を保つクローンの配列と出現頻度：  
シードウイルスから3代継代して作製したもの (K1) と乾燥細胞培養痘そうワクチン VO7, VO9 を用いた。K1 から Vero E6 細胞で MSP を選択して遺伝子配列を決定した。また、K1 を Vero E6 細胞で継代することにより得られた MSP も同様に解析した。

2) MSP の種類と出現頻度：

これまでの研究から、MSP には LC16m8 株で認められる B5R 遺伝子の 274 位の G 欠損が LC16mO 株型の B5R 遺伝子に復帰したものはなかった。これまでに

得られた MSP の遺伝子変異は、1 塩基の duplication による 1 塩基挿入か、4 塩基配列の duplication によるものがある(表1、図 1)。これらの出現頻度は、得られた MSP のクローニングの遺伝子配列から算定されたものと、illumina を用いた NGS 解析により得られたものがほぼ一致することから、MSP には L1 から L7 の 7 タイプが大部分を占める考えられる。

### 3) MSP を検出する PCR 法の検討:

LC16m8 株のウイルスストック中に含まれる MSP の含有率を測定するには、主要なタイプの MSP の含有率を測定すれば良いと考えられる。そこで、以下の PCR 法を検討した。

1) Allele-specific primer PCR による MSP の検出法: この方法は、SNIP 検出用に開発された PCR で、プライマーの 3' 末端から二番目には変異特異塩基、三番目には不一致塩基を設定した(図2)。

2) Mutation specific primer PCR による MSP の検出法: この PCR では片側のプライマーに MSP の型特異的プライマーを設定した(図3)。

3) MSP 変異部位を含む共通プライマーによる SybrG リアルタイム PCR: これは共通プライマーで増幅した PCR 産物を SybrG 遊離の denature 曲線の違いから検出する方法である(図4)。

4) MGB probe によるリアルタイム PCR: これは、プローブのハイブリ化する部分を 17mer と短く出来るプローブによるリアルタイム PCR で、共通プライマーで増幅し、共通プローブと各 MSP 特異的プローブの 2 つのプローブにより MSP 比率を求める方法である(図5)。

### 【倫理面への配慮】

ヒト検体、動物は使用していないため該当しない。

### C. 研究結果、及び D. 考察

#### 1) MSP の性状を保つクローニングの配列と出現頻度:

K1 には、RK13 細胞を用いたブラークサイズの測定法により MSP が 2.5% 程度含まれていることが分かれている。K1 から MSP をブラーククローニングして、これらの B5R の遺伝子配列と出現頻度を算出することにより、MSP の遺伝子型と出現頻度が分かれている。MSP には主に 7 遺伝子型があり、それぞれの出現頻度は 2.4% から 36.6% と異なる。NGS による解析では、K1 に含まれる MSP の遺伝子型と出現頻度は 3.8% から 38.9% で、それぞれの遺伝子型と出現頻度はよく一致した(表1)。このことから MSP には主要な 7 タイプがあり、その出現頻度は MSP のタイプにより異なることがわかった。

#### 2) MSP 頻度の定量的 PCR による解析

1) から、幾つかの主要な MSP タイプの含有率を定量的に検出できる PCR を開発すれば、ワクチンの品質管理に応用可能と考えられる。そこで、幾つかの PCR 法を比較検討した。

1) Allele-specific primer PCR による MSP の検出法では、L3, L4 は検出できず L2 は検出できるが PCR サイクルを 20 回以上行うと非特異反応による産物が増幅された。このため、本研究の目的には適さなかった。

2) Mutation specific primer PCR による MSP の検出法では、まず L2 特異的プライマーを作成して検討した。用いるプライマーの長さを 17mer から 22mer まで検討した結果、プライマー長 18mer のプライマーを用いると最も特異度が高かった。そこで、18mer プライマーを用いて LC16m8 株遺伝子に L2 遺伝子を混合した場合、0.01% の L2 型遺伝子が特異的に検出できた。K1, V7, V9 は、NGS 解析では L2 型 MSP が、それぞれ 0.12%, 0.008%, 0.0003% 含まれることが分かれている。これらを対象に L2 特異的 PCR を行うと、K1 では検出できたが V7, V9 では検出できなかつた(図3B)。

3) MSP 変異部位を含む共通プライマーによる SybrG リアルタイム PCR は、LC16m8 株と L1, L2, L3 などが鑑別できるが、LC16m8 型 B5R が大部分を占める検体では、MSP 遺伝子型を検出する感度が充分ではなかつた(図 4B)。

4) MGB probe によるリアルタイム PCR は、それぞれ LC16m8 型、L1, L2, L3, L4 を効率よく特異的に検出できた。しかし、K1 等大部分が LC16m8 型である検体中からの検出効率は、Mutation specific primer PCR による MSP の検出法と比較すると劣っていた。

これらの結果から、現時点では Mutation specific primer PC による SybrG を用いるリアルタイム PCR が最も有望であると考えられる。しかし、MGB probe によるリアルタイム PCR も改良の余地があるため、この両者で、MSP の定量化を可能とするため、条件等の検討を行う予定である。

### E. 結論

乾燥細胞培養痘そろワクチンは、quasispecies からなる Lister 株による第 1 世代の Calf lymph ワクチンのワクチニアウイルスから、低温培養により温度感受性株で小ポックサイズを形成する株として選択された LC16m8 株をウサギ初代腎細胞で増殖して製造される。少ポックサイズは B5R 遺伝子の 274 位の G の欠損によることが分かれているが、この欠損を相補する変異が導入されたものが MSP と呼ばれる。MSP の含有率を定量することはワクチンの品質管理のうえでも有用であると考えられる。このためにはリアルタイム PCR による定量法の確立が重要である。

## F.研究発表

### 1. 論文発表

- 1) Paola Katrina G. Ching, Vikki Carr de los Reyes, Maria Nemia Sucaldito, Enrique Tayag, Alah Baby Columna-Vingno, Fedelino F. Malbas, Gilbert C. Bolo, James J. Sejvar, Debbie Eagles, Geoffrey Playford, Erica Dueger, Yoshihiro Kaku, Shigeru Morikawa, Makoto Kuroda, Glenn A. Marsh, Sam McCullough, and A. Ruth Foxwell. Outbreak of Henipavirus Infection, Philippines. *Emerg Infect Dis.* 2015, 21(5), 21(2):328-31. DOI: 10.3201/eid2102.141433
- 2) Shimojima M, Fukushi S, Tani H, Yoshikawa T, Fukuma A, Taniguchi S, Suda Y, Maeda K, Takahashi T, Morikawa S, Saijo M. Effects of ribavirin on severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in vitro. *Jpn J Infect Dis.* 2014;67(6):423-7.
- 3) Orba Y, Sasaki M, Yamaguchi H, Ishii A, Thomas Y, Hang'ombe BM, Mweene AS, Morikawa S, Saijo M, Sawa H. Orthopoxvirus infection among wildlife in Zambia. *J Gen Virol.* 2014 Oct 15. pii: vir.0.070219-0. doi: 10.1099/vir.0.070219-0.
- 4) David Nadeba Bukbuk, Shuetsu Fukushi, Hideki Tani, Tomoki Yoshikawa, Satoshi Taniguchi, Koichiro Iha, Aiko Fukuma, Masayuki Shimojima, Shigeru Morikawa, Masayuki Saijo, Francis Kasolo, Saka Saheed Baba. Development and Validation of Serological Assays for Viral Hemorrhagic Fevers and Determination of Prevalence of Rift Valley Fever in Borno State, Nigeria. *Trans R Soc Trop Med Hyg.* 2014 Oct 24. pii: tru163. PMID: 25344695
- 5) Eun-Sil Park, Michio Suzuki, Masanobu Kimura, Keiji Maruyama, Hiroshi Mizutani, Ryuichi Saito, Nami Kubota, Tetsuya Furuya, Tetsuya Mizutani, Koichi Imaoka, Shigeru Morikawa. Identification of a natural recombination in the F and H genes of feline morbillivirus. *Virology.* 2014, 468-470: 524-531
- 6) Noriyo Nagata, Masayuki Saijo, Michiyo Kataoka, Yasushi Ami, Yuriko Suzaki, Yuko Sato, Naoko Iwata-Yoshikawa, Momoko Ogata, Ichiro Kurane, Shigeru Morikawa, Tetsutaro Sata, and Hideki Hasegawa. Pathogenesis of fulminant monkeypox with bacterial sepsis after experimental infection with West African monkeypox virus in a cynomolgus monkey. *Int J Clin Exp Pathol.* 2014, 7(7):4359-4370.
- 7) Tomoki Yoshikawa, Shuetsu Fukushi, Hideki Tani, Aiko Fukuma, Satoshi Taniguchi, Shoichi Toda, Yukie Shimazu, Koji Yano, Toshiharu Morimitsu, Katsuyuki Ando, Akira Yoshikawa, Miki Kan, Nobuyuki Kato, Takumi Motoya, Tsuyoshi Kuzuguchi, Yasuhiro Nishino, Hideo Osako, Takahiro Yumisashi, Kouji Kida, Fumie Suzuki, Hirokazu Takimoto, Hiroaki Kitamoto, Ken Maeda, Toru Takahashi, Takuya Yamagishi, Kazunori Oishi, Shigeru Morikawa, Masayuki Saijo, and Masayuki Shimojima. Sensitive and specific PCR systems for the detection of both Chinese and Japanese severe fever with thrombocytopenia syndrome virus strains, and the prediction of the patient survival based on the viral load. *J. Clin. Microbiol.* 2014 Sep;52(9):3325-33.
- 8) Aya Zamoto-Niikura, Masayoshi Tsuji, Koichi Imaoka, Masanobu Kimura, Shigeru Morikawa, Patricia J. Holman, Haruyuki Hirata, and Chiaki Ishihara. Sika Deer Carrying *Babesia* Parasites Closely Related to *B. divergens*, Japan. *EID.* 2014, 20(8):1398-1400.
- 9) Sunohara M, Morikawa S, Fuse A, Sato I. GATA-dependent regulation of TPO-induced c-mpl gene expression during megakaryopoiesis. *Okajimas Folia Anat Jpn.* 2014;90(4):101-6. PMID: 24815109
- 10) Naoko Iwata-Yoshikawa, Akihiko Uda, Tadaki Suzuki, Yasuko Tsunetsugu-Yokota, Yuko Sato, Shigeru Morikawa, Masato Tashiro, Tetsutaro Sata, Hideki Hasegawa and Noriyo Nagata. Effects of Toll-Like Receptor Stimulation on Eosinophilic Infiltration in Lungs of BALB/c Mice Immunized with UV-Inactivated Severe Acute Respiratory Syndrome-Related Coronavirus Vaccine. *J. Virol.* 2014, 88(15):8597-8614. DOI: 10.1128/JVI.00983-14.
- 11) Tani H, Iha K, Shimojima M, Fukushi S, Taniguchi S, Yoshikawa T, Kawaoka Y, Nakasone N, Ninomiya H, Saijo M, Morikawa S. Analysis of Lujo virus cell entry using pseudotype vesicular stomatitis virus. *J Virol.* 2014, 88(13):7317-7330. DOI:10.1128/JVI.00512-14.
- 12) Yamanaka A, Iwakiri A, Yoshikawa T, Sakai K, Singh H, Himeji D, Kikuchi I, Ueda A, Yamamoto S, Miura M, Shioyama Y, Kawano K, Nagaishi T, Saito M, Minomo M, Iwamoto N, Hidaka Y, Sohma H, Kobayashi T, Kanai Y, Kawagishi T, Nagata N, Fukushi S, Mizutani T, Tani H, Taniguchi S, Fukuma A, Shimojima M, Kurane I, Kageyama T, Odagiri T, Saijo M, Morikawa S. Imported case of acute

- respiratory tract infection associated with a member of species nelson bay orthoreovirus. PLoS One. 2014 Mar 25;9(3):e92777. doi: 10.1371/journal.pone.0092777.
- 13) Uda A, Sekizuka T, Tanabayashi K, Fujita O, Kuroda M, Hotta A, Sugiura N, Sharma N, Morikawa S, Yamada A. Role of Pathogenicity Determinant Protein C (PdpC) in Determining the Virulence of the *Francisella tularensis* Subspecies *tularensis* SCHU. PLoS One. 2014 Feb 18;9(2):e89075.
- 14) Neekun Sharma, Akitoyo Hotta, Yoshie Yamamoto, Akihiko Uda, Osamu Fujita, Toshio Mizoguchi, Junji Shindo, Chun-Ho Park, Noboru Kudo, Hitoshi Hatai, Toshifumi Oyamada, Akio Yamada, Shigeru Morikawa, and Kiyoshi Tanabayashi. Serosurveillance for *Francisella tularensis* among wild animals in Japan using a newly developed competitive ELISA. Vector-Borne and Zoonotic Diseases, 2014 Apr;14(4):234-9
- 15) Toru Takahashi, Ken Maeda, Tadaki Suzuki, Aki Ishido, et al., Shigeru Morikawa, Masayuki Saijo. The First Identification and Retrospective Study of Severe Fever with Thrombocytopenia Syndrome in Japan. J Inf Dis., 2014 Mar;209(6):816-27.
2. 学会発表
1. 堀田明豊、棚林清、山田章雄、森川茂. 国内の医師および獣医師への One Health についての意識調査. 第 157 回日本獣医学会学術集会, 北海道, 2014 年 9 月
  2. 堀田明豊、木村昌伸、中村幸子、片山敦司、中下留美子、坪田敏男、猪島康雄、鈴木道雄、今岡浩一、棚林清、藤田修、山本美江、宇田晶彦、森川茂. 2007 年以前の国内野生動物における重症熱性血小板減少症候群ウイルス (SFTSV) に対する抗体調査. 第 157 回日本獣医学会学術集会, 北海道, 2014 年 9 月.
  3. 堀田明豊、木村昌伸、坪田敏男、中村幸子、片山敦司、中下留美子、猪島康雄、鈴木道雄、今岡浩一、棚林清、藤田修、山本美江、宇田晶彦、森川茂. 「2007 年以前の国内野生動物における重症熱性血小板減少症候群ウイルス (SFTSV) に対する抗体調査」第 157 回日本獣医学会学術集会, 北海道, 2014 年 9 月 9 日-12 日
  4. 藤田修、宇田晶彦、木村昌伸、藤田博己、今岡浩一、森川茂. 「ニホンジカから採取したマダニ類のウイルス遺伝子保有状況からみた自然界における SFTS ウィルス維持様式の検討」第 157 回日本獣医学会学術集会, 北海道, 2014 年 9 月 9 日-12 日
  5. 森川茂、木村昌伸、堀田明豊、加来義浩、朴ウンシル、鈴木道雄、野口章、井上智、今岡浩一、前田健. 「野生のシカにおける SFTS ウィルス抗体調査」第 157 回日本獣医学会学術集会, 北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  6. 浜崎千菜美、鍬田龍星、野口慧多、寺田豊、下田宙、高野愛、鈴木和男、森川茂、前田健. 「野生動物における SFTS ウィルス感染の疫学調査」第 157 回日本獣医学会学術集会, 北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  7. 松本苑子、橋野正紀、鈴木尋、高野愛、藤田修、堀田明豊、森川茂、高田伸弘、渡邊健太、清水隆、度会雅久. 「ダニにおける *Francisella tularensis* の全国的疫学調査」第 157 回日本獣医学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  8. 堀田明豊、棚林清、山田章雄、森川茂. 「国内の医師および獣医師への One Health についての意識調査」第 157 回日本獣医学会学術集会、北海道、2014 年 9 月 9 日-12 日
  9. 加来義浩、奥谷晶子、河合康洋、野口章、濱本紀子、梁瀬徹、加藤友子、新井智、井上智、森川茂. 「国内で分離された未分類のラブドウイルスの遺伝学的解析」第 157 回日本獣医学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  10. 新倉綾、森川茂、平田晴之、石原智明. 「北海道のシユルツマダニ *Ixodes persulcatus* から分離された *Babesia microti* の性状解析」第 157 回日本獣医学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  11. 新井智、池山優、Boldgiv Bazartseren、Boldbaatar Bazartseren、荒木和子、佐藤弘、多屋馨子、森川茂、Yanagihara Richard、大石和徳. 「モンゴルのトガリネズミに確認された遺伝的に異なるハンタウイルスの共循環」第 157 回日本獣医学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  12. 池山優、新井智、Kang Haeji、大館智志、Taylor Kyle、中田圭亮、雲野明、荒木和子、佐藤弘、多屋馨子、森川茂、Yanagihara Richard、大石和徳. 「*Sarufutsu virus* ; オオアシトガリネズミに感染を確認した新規ハンタウイルス」第 157 回日本獣医学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  13. 朴ウンシル、鈴木道雄、木村昌伸、丸山啓二、水谷浩志、斎藤隆一、久保田菜美、古谷哲也、水谷哲也、今岡浩一、森川茂「日本のネコにおける新規モルビリウイルス(feline morbillivirus, FMV)の疫学調査」第 157 回日本獣医学会学術集会、2014 年 9 月 9 日-12 日
  14. 森川茂、朴ウンシル、今岡浩一、前田健、宇田晶彦. 「SFTS ウィルスの生活環における野生のシカの役割」 第 62 回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014 年 11 月 10-12 日

15. 西條政幸、吉河智城、福士秀悦、谷英樹、福間藍子、谷口怜、須田遊人、Harpal Singh、前田健、高橋徹、森川茂、下島昌幸. 「重症熱性血小板減少症候群ウイルスの分子系統学的特徴とその地理的分布」 第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
16. 前田健、濱崎千菜美、下田宙、鍬田龍星、野口慧多、米満研三、高野愛、鈴木和男、森川茂. 「SFTS ウィルスの生活環における動物の重要性」 第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
17. 朴ウンシリ、佐藤由子、中島典子、古谷哲也、水谷哲也、今岡浩一、森川茂. 「日本国内ネコにおける新規モルビリウイルス (feline morbillivirus, FMV) の疫学調査」 第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
18. 河内健吾、氏家誠、谷英樹、森川茂、田口文広. 「Baculovirus を用いた牛 Torovirus の可溶性 HemaggulatinEsterase protein の発現」 第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
19. 新井智、池山優、Se Hun Gu、Son Truong Nguyen、福井大、大館智志、吉川泰弘、森川茂、荒木和子、佐藤弘、多屋馨子、Richard Yanagihara、大石和徳. 「ベトナムの翼手目由来に確認されたハンタウイルスの多様性」 第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
20. 谷英樹、谷口怜、福間藍子、福士秀悦、森川茂、下島昌幸、西條政幸. 「重症熱性血小板減少症候群ウイルス GP の細胞融合能と 25-hydroxycholesterol による感染阻害効果」 第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
21. 吉河智城、福士秀悦、谷英樹、福間藍子、谷口怜、須田遊人、Harpal Singh、江川和孝、下島昌幸、森川茂、西條政幸. 「ワクシニアウイルス LC16m8 株を土台とした組換えワクシニアウイルス作出システムの確立」 第62回日本ウイルス学会学術集会、神奈川、2014年11月10-12日
22. Shigeru Morikawa, Masanobu Kimura, Shuetsu Fukushi, Aiko Fukuma<sup>1</sup> Yoshihiro Kaku, Unsil Paku, Hideki Tani<sup>1</sup> Tomoyuki Yoshikawa, Koichi Imaoka, Masayuki Shimojima, Masayuki Saito, Ken Maeda. Severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in domestic and wild animals in Japan. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014
23. Aiko Fukuma, Shuetsu Fukushi, Hideki Tani, Tomoki Yoshikawa, Satoshi Taniguchi, Momoko Ogata, Masayuki Shimojima, Shigeru Morikawa, Masayuki Saito. Development of IFA and ELISA to detect antibodies against SFTSV. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014
24. Hideki Tani, Masayuki Shimojima, Shuetsu Fukushi, Tomoki Yoshikawa, Aiko Fukuma, Satoshi Taniguchi, Momoko Ogata, Shigeru Morikawa, Masayuki Saito. Analyses of cell entry of severe fever with thrombocytopenia syndrome virus using pseudotype vesicular stomatitis virus system. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014.
25. Akihiko Uda, Hiroki Kawabata, Shuetsu Fukushi, Yoshiharu Kaku, Masayuki Shimojima, Shuji Ando, Ken Maeda, Hiromi Fujita, Masayuki Saito, Shigeru Morikawa, Tomoyuki Yoshikawa, Aya Niikura, Sawabe Kyoko. Severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in ticks in Japan. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014.
26. Yu Ikeyama, Satoru Arai, Bazartseren Boldgiv, Bazartseren Boldbaatar, Kazuko Araki, Hiroshi Satoh, Keiko Tanaka-Taya, Shigeru Morikawa, Richard Yanagihara, Kazunori Oishi. Co-circulation of two distinct divergent hantaviruses in *Sorex* species in Mongolia. XVIth International Congress of Virology, Montreal (Canada), 27July- 1Aug 2014
27. Shigeru Morikawa, Akihiko Uda, Masanobu Kimura, Kawabata, Hiroki, Shuetsu Fukushi, Aiko Fukuma, Yoshihiro Kaku, Unsil Paku, Hideki Tani, Tomoyuki Yoshikawa, Aya Niikura, Shuji Ando, Sawabe Kyoko, Hiromi Fujita, Koichi Imaoka, Masayuki Shimojima, Masayuki Saito, Ken Maeda. Severe fever with thrombocytopenia syndrome virus in animals and ticks in Japan. The 10<sup>th</sup> China-Japan International Conference of Virology, Changchun, China, Aug25-28 2014.

#### G. 知的財産権の出願・登録状況

なし

図 1. K1 から得られた MSP の遺伝子型とその出現頻度

	250	260	270	280	290	300
LC16m0	TATGTCTCTGAATTATATGA—TAA-G-CC-ATT-AT-AC---		GAAGTGAATTCCACCATGACACTAAGT			
LC16m8	*****	*****	*****	*****	*****	*****
L1	*****	*****	A***	*****	*****	(36.6%)
L2	*****	*****	C***	*****	*****	(14.6%)
L3	*****	*****	G**	*****	*****	(2.4%)
L4	*****	*****	T***	*****	*****	(24.4%)
L5	*****	*****	ATAC	*****	*****	(12.2%)
L6	*****	*****	T***	*****	*****	(4.9%)
L7	*****	*****	*****	*****	*****	(4.9%)
261A	*****	A***	*****	*****	*****	(minor)
262T	*****	T***	*****	*****	*****	(minor)
264A	*****	A*	*****	*****	*****	(minor)

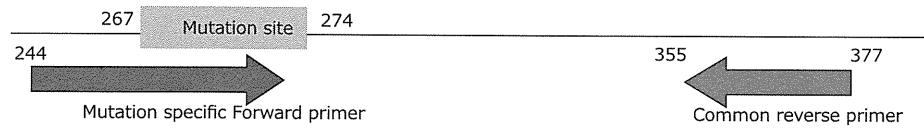
注：262A, 262T, 264A は Vero E6 細胞で継代後に得られた MSP

表 1. K1 に含まれる MSP のブラーク法と  
次世代シーケンサーによる検出頻度の比較

MSPタイプ	遺伝子型	K1から得られ たMSP(%)	K1のMSP (deep seq) (%)
L1	267A	36.6	38.9
L2	267C	14.6	6.6
L3	265G	2.4	4.4
L4	271T	24.4	20.6
L5	274 (4ins)	12.2	12.8
L6	268T	4.9	12.3
L7	275-6 (2del)	4.9	3.8
	261A	0	0
	262T	0	0
	264A	0	0.8
	270-1 (2del)	0	0.5

図 2 . Allele-specific primer PCR による MSP の検出

## Allele-specific primer PCRによるMSPの検出法



Primerの3'末端から二番目には変異特異塩基、三番目には不一致塩基

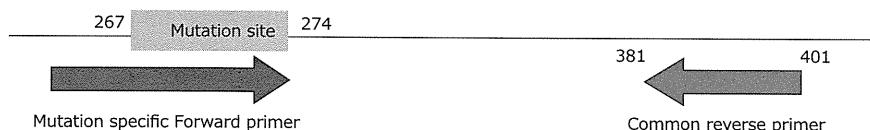
	Ratio(%)	参考配列	Forward primer 配列
m0		GTCTCTGAATTATATGATAAGCC-ATT-AT-AC-G	GTCTCTGAATTATATGATAAGCGAA
m8		GTCTCTGAATTATATGATAAGCC-ATT-AT-AC--	GTCTCTGAATTATATGATAAGCGCA
L1:267A	36.6 / 38.9*	<u>GTCTCTGAATTATATGATAAGCCAATT</u> -AT-AC--	GTCTCTGAATTATATGATAAGCGAA
L2: 267C	14.6 / 6.6	<u>GTCTCTGAATTATATGATAAGCCCATT</u> -AT-AC--	GTCTCTGAATTATATGATAAGCGCA
L4: 271T	24.4 / 20.6	<u>GTCTCTGAATTATATGATAAGCC-ATT</u> -ATTAC--	CTGAATTATATGATAAGCCATTAGTA
L5: 274(4ins)	12.2 / 12.8	<u>GTCTCTGAATTATATGATAAGCC-ATT</u> -AT-ACATAC	ATTATATGATAAGCCATTATACATAC
L6: 275-6(2del)	4.9 / 12.3	<u>GTCTCTGAATTATATGATAAGCC-ATT</u> TAT-AC--	CTCTGAATTATATGATAAGCCATGTA

\*MSP中の頻度深深度

Common Reverse primer : GGACACGTAACAGTATCATTCCA

図 3 . Mutation specific primer PCR による MSP の検出

## Mutation specific primer PCRによるMSPの検出法



特異的変異塩基がプライマーの3'末端に来るよう、17bp~22bpまで設計。

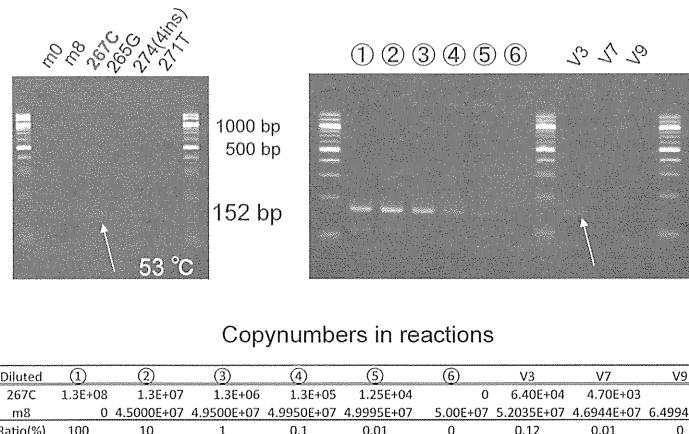
例) 267C MSPのforward primer

267C 参考配列 : GTCTCTGAATTATATGATAAGCCCATT-AT-AC--

17mer	AATTATATGATAAGCCC
18mer	GAATTATATGATAAGCCC
19mer	TGAATTATATGATAAGCCC
20mer	CTGAATTATATGATAAGCCC
21mer	TCTGAATTATATGATAAGCCC
22mer	CTCTGAATTATATGATAAGCCC

図3B. Mutation specific primer PCRによるL2型MSPの検出

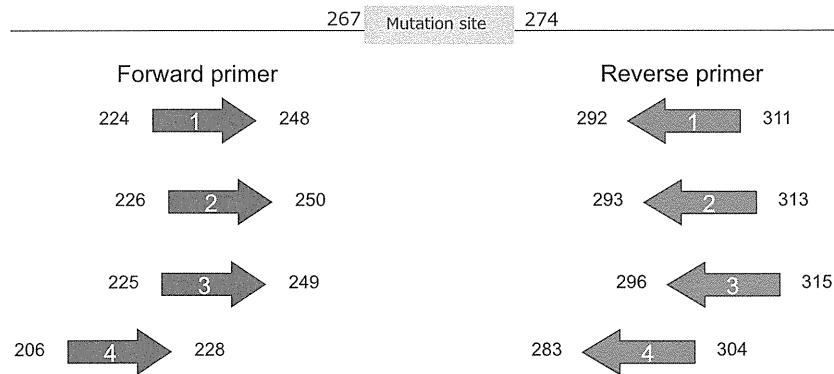
18mer, annealing temperature 53°C, 20~30 cycle PCR反応で特異的陽性確認。



- × 16~22mer中、18merプライマーでMSP特異的PCRが可能。
- × 54~64°Cまでannealing temperatureを設定して行ったが、特異的な反応まで低下。
- × V3のMSPまでは検出可能であるが、V7、V9のMSP検出にはさらなる検討が必要。
- × 17~18merのプライマーを設計し、major MSPの検出を試みる。

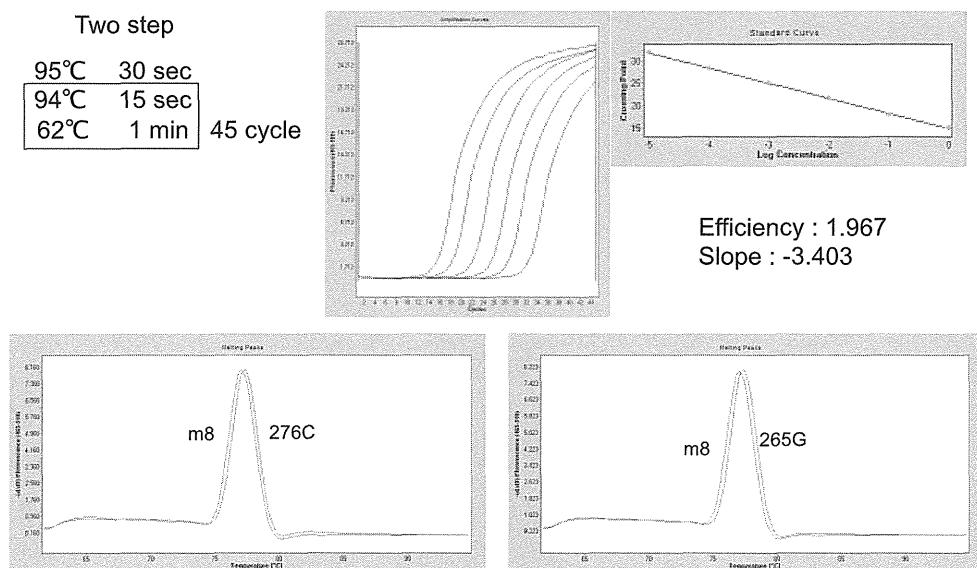
図4. MSP変異部位を含む共通プライマーによるSybrGリアルタイムPCR

#### Common primer PCR/SybrGによるMSPの検出法



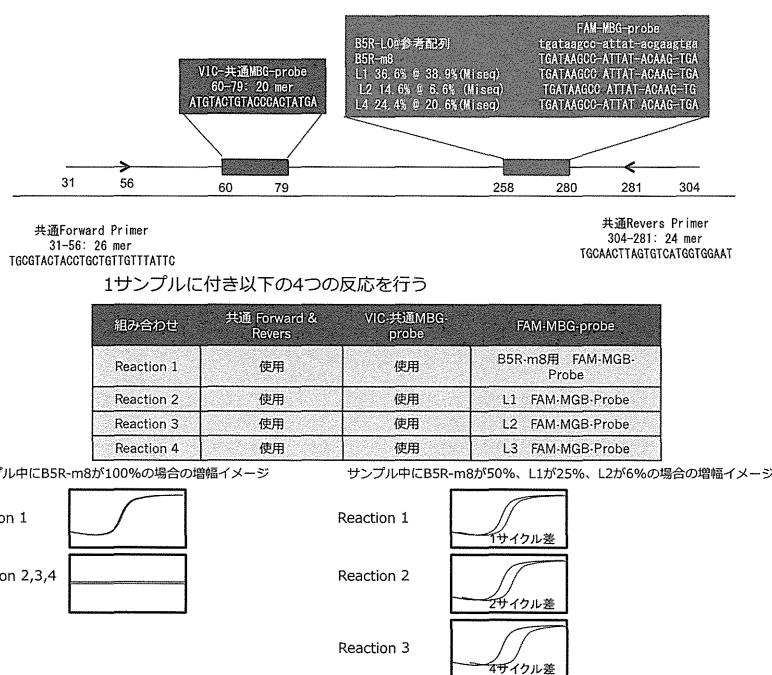
変異領域を挟むように、また、PCR産物のTm値に差があるようにcommon primersをデザイン。リアルタイムの融解曲線解析によりサンプル中の変異株の比率を調べる。

図 4 B. L2, L3 型 MSP の共通プライマーによる SybrG リアルタイム PCR での検出



- ✓ 4組のprimer中Common primer 2を用いたリアルタイムの融解曲線解析で、差が出る。
- ✓ 271Tおよび274(4ins)はm8と融解曲線で差が出ない。
- ✓ V3, V7およびV9でも融解曲線における差は見出せなかった。

図 5 .MGB-probe によるリアルタイム PCR による MSP の検出



厚生労働科学研究費補助金（新型インフルエンザ等新興・再興感染症研究事業  
(新興・再興感染症及び予防接種政策推進研究事業)

分担研究報告書

バイオテロに使用される可能性のある真菌感染症の迅速診断法の確立

*Coccidioides* 属および *Histoplasma* 属の LAMP 法による検出系の改良

研究分担者 宮崎義継 国立感染症研究所 真菌部

研究協力者 名木 稔、梅山 隆、田辺公一 国立感染症研究所 真菌部第一室

研究要旨：バイオテロに用いられる可能性のある病原真菌として、BSL3 に分類されるコクシジオイデス属 (*Coccidioides immitis*, *C. posadasii*)、ヒストプラスマ属 (*Histoplasma capsulatum*) が想定される。これらの病原真菌は感染性が高く、分離培養で大量の分生子を飛散させる危険性があることから、培養を要しない検査技術の開発が望まれる。本研究は、喀痰などの臨床検体からヒストプラスマなどの高病原性真菌 DNA の検出法を検討し、より簡便で成績の良い DNA 検出法を開発し、バイオテロを含めた集団感染事例が起きた際の迅速診断に役立てることを目的とする。今年度は、LAMP 法によるコクシジオイデスおよびヒストプラスマ DNA の高感度検出系の実用化を目指し、乾燥ポリメラーゼの有用性を検討し、菌体取り扱いマニュアル、プライマーセットおよび乾燥ポリメラーゼを使用した検査キットを作製して集団感染時に検査機関、医療機関に送付する準備を整えた。

A. 研究目的

真菌症は HIV 感染患者や臓器移植、抗癌剤治療などの免疫不全患者のみでみられる感染症と誤解され、公衆衛生の観点から重要性が認識されにくかった。しかし從前からクリプトコックス症やコクシジオイデス症、ヒストプラスマ症などは健常者に起こることが知られており、健常者における集団感染事例や院内感染事例が報告されるようになってきたことから、他の病原体同様にサーベイランスや疫学研究の重要性が増してきた。

バイオテロに用いられる可能性のある病原真菌としては、BSL3 に分類されるコクシジオイデス属 (*Coccidioides immitis*, *C. posadasii*) とヒストプラスマ属 (*Histoplasma capsulatum*)、BSL2 に分類されるクリプトコックス・ガッティ (*Cryptococcus gattii*) 等が想定される。いずれの真菌も感染性が高く健常者でも感染が成立し、播種性感染に進行すると致死率は極めて高くなるが、これらの病原真菌は日本国内には定着していないと考えられてきた。しかし、近年では海

外の流行地への渡航歴のないヒストプラスマ、クリプトコックス・ガッティ感染患者が報告されるようになり、国内にも感染源が存在する可能性が示唆されている。また、コクシジオイデス属、ヒストプラスマ属については、分離培養で大量の分生子を飛散させる危険性があることから、検査室での分離培養は飛散胞子による集団感染を引き起こす危険性が考えられる。

本研究では、分離培養された BSL3 真菌の安全かつ簡便な診断系を構築し、バイオテロを含めた集団感染事例が起きた際の迅速診断に役立てることを目的とする。今年度は、コクシジオイデス属およびヒストプラスマ属の簡便かつ高感度な検査法である LAMP (Loop-Mediated Isothermal Amplification) 法を実用化レベルまで改良する目的で、乾燥ポリメラーゼの有用性の検討、乾燥ポリメラーゼを用いた LAMP 法キットの作製、感度および特異度の検討、菌体取り扱いマニュアルの作製を行った。

## B. 研究方法

コクシジオイデス属検出のための LAMP 法の標的配列として、以前開発したコクシジオイデス特異的 PCR の標的である Coi9-1 領域を用いた。ヒストプラスマの標的配列として、M 抗原遺伝子を用いた。4 種類の LAMP プライマーおよび loop プライマーは LAMP 法プライマー設計支援ソフトウェア PrimerExplorer (<http://primerexplorer.jp>) で設計したもの用いた。

LAMP 反応は栄研化学の Loopamp DNA 増幅試薬キットおよび検出試薬として Loopamp 蛍光・目視検出試薬を用いた。専用の 200  $\mu$ l PCR チューブを用い、サーマルサイクラーで 63°C で反応を行った。検討に用いた *C. immitis*、*Coccidioides posadasii* および *H.*

*capsulatum* の DNA は臨床分離株(各 4 株ずつ)から抽出した。陰性コントロールとして *Aspergillus fumigatus* AfS35 と *Candida albicans* SC5314 の DNA を用いた。反応後、UV 写真撮影装置で検出を行った。

### (倫理面からの配慮について)

本実験では臨床検体などは使用せず、分離された菌の DNA を用いるのみであったことから、倫理面に関する配慮は不要であった。

## C. 研究結果

### 1) 乾燥ポリメラーゼを使用した LAMP 法の検討

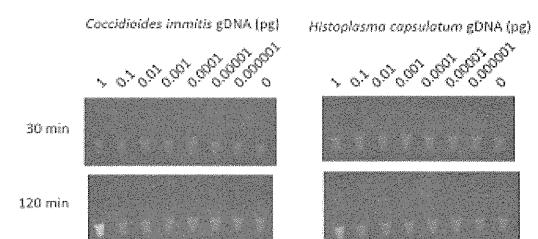


図 1. 乾燥ポリメラーゼを使用した LAMP 法の感度測定

*C. immitis* および *H. capsulatum* から抽出したゲノム DNA を定量し、10 倍ずつの希釈系列を作製して、乾燥ポリメラーゼを使用して LAMP 反応を行った。(図 1)。

*C. immitis*、*H. capsulatum* 共に 2 時間反応後の検出限界は 1 pg であった。以前行った、通常のポリメラーゼ（液体品）を用いた検討では、*Coccidioides* の検出限界は 100 fg であった (*Histoplasma* は未実施)。乾燥ポリメラーゼを用いた場合、感度は 10 分の 1 に低下したが、十分に高感度であると考え、長期間保存可能である乾燥ポリメラーゼを用いて今後の検討を行うこととした。

### 2) 複数の *Coccidioides* および *Histoplasma*