# 元荒川水循環センター流入水及び放流水における腸管系ウイルス調査 (2017 年度~2018 年度)

峯岸俊貴\* 小川泰卓 篠原美千代 富岡恭子 鈴木典子 青沼えり 内田和江 倉園貴至 丸山信之\*\* 古屋佑樹\*\* 鈴木雅之\*\*

Investigation of Enteric Virus in Influent Waste Water and Effluent Water in Moto-Arakawa Water Cycle Center (April 2017 - March 2019)

Toshitaka Minegishi<sup>\*</sup>, Yasutaka Ogawa, Michiyo Shinohara, Kyoko Tomioka, Noriko Suzuki, Eri Aonuma, Kazue Uchida, Takayuki Kurazono, Nobuyuki Maruyama<sup>\*\*</sup>, Yuuki Furuya<sup>\*\*</sup>, Masayuki Suzuki<sup>\*\*</sup>

## 背景・目的

腸管系ウイルス感染においては、多くの不顕性感染者が 存在すること、長期にわたりウイルスを排出し続けること が知られている<sup>1,2)</sup>.現在、感染症発生動向調査事業病原体 サーベイランスで感染性胃腸炎の患者検体のウイルスを検 索することで、県内に流行しているウイルスの把握に努め ているが、ごく限られた検体数が採取されるにとどまり実 態を把握しているとは言えない状態となっている.

一方,下水処理に関しては,ヒトの体内で増殖・排泄されたウイルスが下水道に大量に流入することになるため, 処理場におけるウイルスの除去が重要な課題となっている. 下水処理施設内外で再利用される場合もあり,感染リスク の低減の観点からも,下水処理施設におけるウイルスの動 態や除去能力は重要である.平成20年11月に「下水道に おけるウイルス対策に関する調査委員会」が設置され,下 水道におけるノロウイルスの挙動等についての調査,検討 が行われ,平成22年3月に報告書<sup>33</sup>が出されたが,その中 でも,未解決な部分が多く残されていることから,今後も 継続した調査あるいは研究が必要だと述べられている.

下水中のノロウイルスについては、いくつかの地方衛生 研究所でも調査がなされているが、その立地条件や処理方 法により、ウイルスの濃度や消長に違いがみられることが ある<sup>3-5)</sup>.しかしながら、埼玉県においては下水における 腸管系ウイルスについての調査を実施したことがないた め、その実態を把握していない.

本研究では、下水中の腸管系ウイルスの動態実態を把握 し、県民における腸管系ウイルスの流行状況把握のための 下水中のウイルス検査の有用性を探るとともに、将来の下 水処理施設更新のための資料を得ることを目的とする.

なお、本研究は埼玉県衛生研究所倫理審査委員会の承認 を得て行った.

#### 材料及び方法

1 試料の濃縮法の検討

元荒川水循環センター流入下水を試料として,我々が過 去に報告した非晶性リン酸カルシウム微粒子 (ACP)を用い たウイルス濃縮法 (ACP 法)<sup>60</sup>及び Katayama らが報告した 陰電荷膜法<sup>70</sup>について検討した.濃縮した試料から核酸を 抽出し,逆転写反応をした後,定量リアルタイム PCR によ りノロウイルス (NV) GI 及び GII の遺伝子コピー数を求め 比較した.

(1) ACP 法

試料 500ml を 3000rpm, 4℃で 10 分間遠心後, 1µm グラ スファイバーフィルターを用いて加圧濾過をした. 濾液に 10%となるよう ACP を添加し,室温で1時間撹拌した. 3000rpm, 4℃で10分間遠心後,上清を除去した.

ACP の溶解には二つの方法を試した. 一つは QIAamp Viral RNA mini Kit(QIAGEN)添付の BufferAVL 0.25ml, TRIzol-LS(Invitrogen) 0.75ml を添加し混和した. その 後, クロロホルム 0.2ml を添加し混和後, 水層を計りとっ た. 水層の 0.8 倍量のエタノールを加えた後, 全量を核酸 抽出に用いた. もう一方は, 3.3M クエン酸 5ml を加え ACP を溶解後, 140µl を核酸抽出に用いた.

(2) 陰電荷膜法

試料 300ml を 3000rpm, 4℃で 30 分間遠心後, 2.5M 塩化 マグネシウム 6ml を添加し 3 分間撹拌した.0.45µm の陰電 荷膜 3 枚に, それぞれ 100ml の試料を加圧濾過によりウイ ルスを吸着させた.その後, 0.5mM 硫酸 50ml で陰電荷膜を 洗浄後, 1mM 水酸化ナトリウム水溶液 5ml で溶出し, 溶出 液は 50mM 硫酸 75µl 及び 100×TE buffer(pH8.0) 75µl で 中和した.中和液を Centriprep YM-50 (メルク)を用いた 限外濾過により,約 0.6ml まで濃縮後, 140µl を核酸抽出 に用いた.

<sup>\*</sup> 現 本庄保健所

<sup>\*\*</sup> 公益財団法人 埼玉県下水道公社荒川左岸北部支社

#### (3) 核酸抽出及び逆転写反応

QIAamp Viral RNA mini Kit(QIAGEN)を用いて, Carrier RNA を添加せずにウイルス核酸を抽出した. 続いて PrimeScript RT reagent kit(TAKARA BIO)を用いて逆転写 反応を行い, cDNA を作製した. 核酸抽出及び逆転写反応は, それぞれの製品使用説明書に従った.

(4) 定量リアルタイム PCR

各濃縮法によるウイルス濃縮状況の比較をするため、後述の3-(6)のとおりにNVGI及びNVGIIの定量リアルタイム PCRにより遺伝子コピー数を測定した。

#### 2 回収率の測定

前項の試験の結果, NV 遺伝子コピー数の測定値が得られ た方法について,回収率を測定するため NVGII の添加回収 試験を行った.超純水 1L あたり 2.97×10<sup>7</sup> コピーの NVGII を添加した溶液を試料とし,陰電荷膜法により試料を濃縮 した.添加回収試験では,より濃縮率を高めるために処理 試料を 360ml,陰電荷膜 1 枚あたりの加圧濾過量を 120ml に増量した.その他の手順は変更せず最終的にウイルス濃 縮液約 0.6ml を得た.その後,前項 1-(2)と同様に核酸抽 出,逆転写反応を行い cDNA を作製後,次項(6)と同様に NVGII の定量リアルタイム PCR を行い,回収率を測定した.

- 3 実態調査
- (1) 調査期間

2017年8月から2018年8月

(2) 調査(採水)地点

調査地点を表1に、調査地点略図を図1に示した.元荒 川水循環センター流入下水(A地点)、最初沈殿池出口(B 地点)、最終沈殿池出口(C地点)、放流水(D地点)、元荒 川河川水(大御堂橋付近)(E地点)、赤堀川河川水(五丁台 橋付近)(F地点)、鴻巣中継ポンプ場(G地点)、桶川中継 ポンプ場(H地点)、元荒川幹線下流(I地点)、吹上幹線(J 地点)、元荒川幹線上流(K地点)の11地点について調査 した.このうちA及びG~K地点は下水中の腸管ウイルス の実態調査のために、また、A~F地点は下水処理工程にお ける腸管系ウイルス実態調査のために、採水地点として設 定した.

## (3) 採水頻度

原則として毎月第2週にG~K地点,第4週にB~F地点 において採水した.A地点のみ第2週,第4週の2回採水 した.

(4) 試料の濃縮

濃縮法の検討の結果で採用した陰電荷膜法(前項2のと おり)により前処理を行った.

(5) 核酸抽出及び逆転写反応

QIAamp Viral RNA mini Kit(QIAGEN)を用いて、3-(4)で 得られたウイルス濃縮液 140µl を用いて、1-(2)の方法で cDNA を作製した.



表1 調査地点

#### (6) 定量リアルタイム PCR

NVGI, NVGII, A 群ロタウイルス (RotaA), C 群ロタウイ ルス (RotaC), サポウイルス (SaV), アストロウイルス (Ast) 及びアイチウイルス (Aichi) について, 既報<sup>8-11)</sup>に準じ定 量リアルタイム PCR を行った. 定量のための検量線は, 既 知濃度の合成遺伝子を用いて作製した.

使用したプライマー及びプローブを表 2 に示した. SaV は 2x QuantiTect Probe PCR Master Mix(QIAGEN), SaV 以 外は TaqMan<sup>M</sup> Universal PCR Master Mix(Thermo Fisher Scientific) 17.5µ1 にフォワードプライマー, リバースプ ライマー及びプローブを表 1 に示した終濃度になるようそ れぞれ添加し, ジェチルピロカーボネート (DEPC) 処理水 を加え 31µ1 とした後, cDNA を 4µ1 加えた. 反応条件は, 50° 2 分, 95° 10 分の初期反応後, 95° 15 秒, 56° 1 分の反応を 45 サイクル行った. 実測値 10 コピー以上を陽 性とした.

(7) 遺伝子型別

NVGI, NVGII 及び SaV が陽性だった検体について, それ ぞれの VP1 領域を PCR により増幅後,次世代シークエンサ

ーMiSeq (illumina) により塩基配列を解読し, CLC Genomics Workbench Version11.0.1 (Filgen)を用いて de novo 解析 した. 感染性胃腸炎の患者検体から得られた株及び GenBank 上に登録された既報の株とともに NVGI, NVGII 及 び SaV それぞれの VP1 領域約 310bp,約 280bp 及び約 430bp を用いて遺伝子型別を試みた.

#### 結果及び考察

#### 1 試料の濃縮法の検討

TRIzol-LS を使用した ACP 法の実測値は NVGI で陰性, NVGII で CT 値 39.052 (定量限界未満) となった. クエン酸 を使用した ACP 法の実測値は NVGI で陰性, NVGII で CT 値 38.178 (定量限界未満) となった. 陰電化膜法の実測値は NVGI で CT 値 37.763 (16.3copy/4µL), NVGII で CT 値 32.826 (311.5copy/µL) となった. 実測値の比較の結果, 濃縮法 は陰電化膜法を使用することとした.

用途	名称	配列(5'-3')		position ※
	COG1F	CGY TGG ATG CGN TTY CAT GA	400nM	5291-5310
ノロウイルス	COG1R	CTT AGA CGC CAT CAT CAT TYA C	400nM	5354-5375
GΙ	RING1-TP(a)	FAM-AGA TYG CGA TCY CCT GTC CA-TAMRA	300nM	5340-5359
	RING1-TP(b)	FAM-AGA TCG CGG TCT CCT GTC CA-TAMRA	100nM	5340-5359
ノロウイルス GⅡ	COG2F	CAR GAR BCN.ATG TTY AGR TGG ATG AG	400nM	5003-5028
	COG2R	TCG ACG CCA TCT TCA TTC ACA	400nM	5080-5100
	RING2-TP	FAM-TGG GAG GGC GAT CGC AAT CT-TAMRA	100nM	5048-5067
A群ロタウイルス	ARV NSP3-F	GGC TTT TAA TGC TTT TCA GTG GTT G	200nM	1-25
	ARV NSP3-R	ACA CTG CAG CTT CAA AAG AAG	200nM	75-96
	ARV probe	FAM-TGC TCA AGA TGG AGT CTA CTC AGC AGA TGG-MGB	100nM	27-56
C群ロタウイルス	CRV VP6-F	GGA AGC GTC ATG GGT TTA AGA TA	200nM	542-564
	CRV VP6-R	CAT TTT CAG CTA GGG TGG AA	200nM	604-623
	CRV probe	FAM-CCA GGT AAA TCT GAT GGA C-MGB	100nM	566-602
サポウイルス	SaV124F	GAY CAS GCT CTC GCY ACC TAC	400nM	5078-5098
	SaV1F	TTG GCC CTC GCC ACC TAC	400nM	700-717
	SaV5F	TTT GAA CAA GCT GTG GCA TGC TAC	400nM	5112-5135
	SaV1245R	CCC TCC ATY TCA AAC ACT A	400nM	5163-5181
	SaV124TP	FAM-CCR CCT ATR AAC CA-MGB	200nM	5105-5118
	SaV5TP	FAM-TGC CAC CAA TGT ACC A-MGB	200nM	5142-5157
アストロウイル ス	AstV cap-F	TAC CTG AYY TWG AAT CAC TCC	200nM	4126-4147
	AstV cap-R	GAA GCT GCT TTG CAG TCC	200nM	4235-4252
	AstV probe	FAM-AGT TGC TTG CTG CGT TCA TGG CAG A-TAMRA	100nM	4169-4193
アイチウイルス	AiV-F274	CCA GCC TGA CGT ATC ACA GG	600nM	274-293
	AiV-R313	CAC AAT TGC CAC GTG AGC AGC TT	600nM	335-313
	AiV-P294	FAM-CTG TGT GAA GYC C-MGB	320nM	294-306

表2 リアルタイムPCR用プライマー及びプローブ配列

※positionは以下の参照株に基づく

ノロウイルスGI: M87661 (Norwalk/68/US) ノロウイルスGII: X86557 (Lordsdale/93/U)

A 群ロタウイルス: FJ423119 (Wa) NSP3遺伝子 C 群ロタウイルス: HQ185656 VP6遺伝子

サポウイルス SaV124F、SaV1245R、SaV124TP: AY237430 (GII Mc10)

SaV1F: U73124 (GI Parkville)

SaV5F、SagV5TP:AY646856 (NK24)

アストロウイルス:L23513

アイチウイルス:AB040749

#### 2 回収率の検討

NVGII を超純水 1L あたり 2.97×10<sup>7</sup> copy 加え, 陰電化膜 法添加回収実験を 4 回行った.回収量は 5.81×10<sup>5</sup>~6.49 ×10<sup>6</sup>コピー,回収率は 1.96~21.88%(平均 12.62%)で あった.

### 3 実態調査

### (1) 下水の実態調査

下水中の腸管ウイルスの動向を A 及び G~K 地点で調査 した.

下水中の NVGI が定量できたのは、A 地点で 2017 年 11 月 に 5.38×10<sup>3</sup>copy/L, H 地点で 2018 年 5 月に 5.70× 10<sup>3</sup>copy/L 及び 8 月に 3.98×10<sup>3</sup>copy/L, J 地点で 2018 年 5 月に 3.86×10<sup>3</sup>copy/L だった. それ以外の測定地点では NVGI は検出されなかった.3 地点で散発的に検出され、季 節性は見られなかった.

下水中の NVGII のウイルス量を図 2 に示した. A 地点で は 2017 年 10 月から 2018 年 1 月まで, 2018 年 5 月及び 2018 年 7 月に検出され, ウイルス量のピークは 2017 年 11 月下旬に 1.12×10<sup>5</sup>copy/L となった. 他の 5 地点において も 12 月及び 1 月に, NVGII が検出され, この時期に NVGII が流行していたことが観察できた. また, 2018 年 5 月には G 地点から, 2018 年 7 月には I 地点及び K 地点から NVGII が検出され, 5 月及び 7 月にごく限られた地域で NVGII が 流行していたことが推察された.

下水中の RotaA は I 地点で 2017 年 11 月に 1.89× 10<sup>4</sup>copy/L 検出された. それ以外の測定地点では RotaA は 検出されなかった.

下水中のRotaCはすべての地点で検出されなかった.

下水中の SaV のウイルス量を図3に示した.年間を通じ て SaV は検出されたが,そのウイルス量は2017年11月か ら2018年1月と2018年4月から8月の2峰性を示した. 本研究の調査期間中の感染症発生動向調査では2017年12 月、2018年1月、6月及び8月に各1検体ずつからSaV が 検出されている<sup>120</sup>.感染症発生動向調査では検出数が少な く,流行がなく散発的な検出ととらえられたが,下水から の検出結果を合わせて考えることにより,SaV の流行が捕 捉できたものと考えられた.

下水中の Ast のウイルス量を図 4 に示した. 2017 年 11 月から 2018 年 1 月まで及び 2018 年 4 月から 8 月までの期 間に Ast が検出された. 2018 年 8 月以外は 1 から 3 地点で Ast が検出され,ごく限られた地域でのみ Ast が流行して いたが, 2018 年 8 月には全ての地点から Ast が検出され, 広い地域で Ast が流行したと考えられた.

下水中のAichiのウイルス量を図5に示した.年間を通じて複数の地点で検出されており、季節性や流行の傾向はこの調査では判別できなかった.

(2) 下水処理工程の実態調査

A 地点でウイルスが検出されたものについて、下水処理の各段階(B~F地点)でのウイルス量を表3に示した.B

```
地点はほぼ流入下水と同程度のウイルス量が検出された.
それがC地点では、2017年11月のSaV(4.53×10<sup>3</sup>copy/L)、
2018 年 4 月の Aichi (7.35×10<sup>3</sup>copy/L) を除き、すべて検
出限界以下となった. 2017年11月はA地点において NVGI
が唯一検出され, NVGII, SaV, Ast, Aichiも1年で最大の
ウイルス量かそれに近い量が検出された.処理施設に大量
流入したウイルスは処理量を超えたと考えられた. 2018 年
4月はSaV, Ast, Aichi が検出され, その流入量は2017年
11月と比較しておよそ 1/10程度だった. 流入量が少ない
にも関わらず検出されたのは処理能力が低下する何らかの
原因があった可能性や、瞬間的に大量のウイルスが流れ込
んだ可能性などが考えられるが、その原因については不明
であった. D 地点では調査期間を通してすべてのウイルス
が検出限界以下となり、処理効果があったと考えられる.
しかし、感染症発生動向調査によると、2017/2018 シーズ
ンの埼玉県の感染性胃腸炎は前年の 2016/2017 シーズンの
半数程度しか報告がなかった. そのため, 腸管系ウイルス
の大流行時にどの程度のウイルスが下水中に流れ込み、ま
たどの程度下水処理が有効なのかデータを収集することが
できなかった
```

また、2か所の河川水(E地点,F地点)ではすべてのウ イルスが検出されず、河川水、下水処理水ともにウイルス が検出されなかったことから環境へのウイルス排出は確認 されなかった.

毎年冬季にNVの患者が増加するが<sup>13)</sup>,下水中のNVも12 月から1月にかけてウイルス量が増加した.一方,小児の 感染性胃腸炎の主な原因である Rota はほとんど検出され ず,通常のサーベイランスではNVやRotaと比較して検出 の少ないSaVが下水中から年間を通じて大量に検出された. また,下水処理によりこれらのウイルスは検出限界以下に まで減少させることができたが,調査期間内の感染性胃腸 炎の流行はほとんどなく,より大量のウイルスが流入した 場合,どの程度ウイルスが処理できるかは確認が必要であ ると考える.

## 4 系統樹解析

# (1) NVGI

NVGI の系統樹を図 6 に示した. 下水から検出された NVGI は 2018 年 1 月及び 2 月に 1 株ずつ型別できた. また,調 査期間中に埼玉県で検出された NVGI は集団事例 3 事例が あった. 2018 年 3 月 31 日に採取された県内の集団事例で 検出された NVGI.7 と近縁の株が下水で 2 か月近く前に検 出された. また, NVGI.3 も下水と患者の両方から検出され たが,系統樹上かなり離れた位置となった. 一方,患者か ら検出された NVGI.2 は下水からは検出されなかった.

(2) NVGII

NVGII の系統樹を図7に示した.下水からはNVGII.4が 2017年11月から2018年1月まで検出された.患者検体か らのNVGII.4は2017年10月から2018年3月まで検出さ れた.下水からは他にNVGII.2及びGII.17がそれぞれ2018 年7月及び2017年11月に検出されたが、両遺伝子型とも 患者検体から1年を通じて検出されていた.また、集団事 例1事例から検出されたNVGII.8は下水から検出されなか った.

(3) SaV

SaV の系統樹を図 8 に示した. 調査期間中に採取された 患者検体からは SaVGI.2 及び SaVGII.3 の 2 種類のみが検 出された. 一方,下水からは SaVGI に属する遺伝子型 3 種 類 (GI.1, GI.2, GI.3), SaVGII に属する遺伝子型 4 種類 (GII.2, GII.3, GII.5, GII.8), SaVGV に属する遺伝子型 1 種類 (GV.1),計 8 種類の遺伝子型が検出された.特に SaVGI.2は2018年1月以外,通年検出された.また,SaVGI.1 は 2017年8月から 10月及び 2018年5月から6月にかけ ての 2 回,SaVGI.3は2017年10月から12月にかけて, GII.3は2017年11月から12月にかけて,SaVGII.5は2017 年12月から2018年1月にかけて,SaVGV.1は2017年11 月から12月及び 2018年4月から7月にかけてと時期的に 集中して検出されており,調査期間中に様々な遺伝子型が 次々に流行したことが推察された.

NV 及び SaV の遺伝子型については、NVGI は患者と下水 の遺伝子型が一致したのは NVGI.7 のみであったが、NVGII は患者数の多い遺伝子型は下水からも検出することができ た. SaV については患者からは検出されなかった遺伝子型 が6種類検出された.

今回, 感染症発生動向調査での検出ウイルスと, 下水中 のウイルス量や遺伝子型は異なる結果となった. しかし, 調査期間内の感染性胃腸炎の流行は小さく, 本調査のみで の下水中のウイルスと実際の胃腸炎ウイルスの流行状況を 比較・評価するのは困難であると考える. さらに, 患者検 体は埼玉県全域から集められているが, 今回下水の調査は 北部地域の流入下水のみである. 埼玉県全体の腸管系ウイ ルスの動態を評価するためには, 継続的かつ計画的な検査 体制の構築が必要であると考える.

本研究は、埼玉県衛生研究所メディカルラボ・コミュニ ケーション事業の一環として実施した.

## 文献

- 西尾 治,秋山 美穂,愛木 智香子,他:ノロウイル スによる食中毒について.食品衛生学雑誌,46(6), 235-245,2005
- 新川奈緒美,川元孝久,秋山美穂,他:吐物が感染 源と推察されたノロウイルス集団発生事例につい て.臨床とウイルス,32(3),189-194,2004
- 下水道におけるウイルス対策に関する調査委員会報告書. 2010
- 高橋朱実,松舘宏樹,高橋雅輝,他:汚水処理施設 におけるノロウイルスの消長-岩手県. IASR 2007 年 10月号,28(10),289-290,2007

- 5) 磯田美穂子,藤原香代子,松岡保博,他:岡山県内 の下水におけるノロウイルス遺伝子調査について. 岡山県環境保健センター年報(平成26年度),39, 137-141,2015
- Michiyo Shinohara, Kazue Uchida, Shin-ichi Shimada et al. : Novel concentration method for the detection of norovirus and sapovirus from water using minute particles of amorphous calcium phosphate. *Journal of Medical Microbiology*, 60, 780-786, 2011
- Hiroyuki Katayama, Akihiro Shimasaki and Shinichiro Ohgaki : Development of a Virus Concentration Method and Its Application to Detection of Enterovirus and Norwalk Virus from Coastal Seawater. *Applied and Environmental Microbiology*, 68(3), 1033-39, 2002
- 8) 「ノロウイルスの検出法について」の一部改正について、食安監発1022第1号、厚生労働省医薬食品局食品安全部監視安全課長通知、平成25年10月22日付
- 9) 田所健一,山口敏和, 篠原美千代.:マルチプレッ クス-リアルタイム PCR を用いた感染性胃腸炎ウイル スの網羅的検出法の開発,臨床と微生物,36(3), 251-256,2009
- Tomoichiro Oka, Kazuhiko Katayama, Grant S. Hansman et al. : Detection of human sapovirus by real-time reverse transcription-polymerase chain reaction. *Journal of Medical Virology*, 78(10), 1347-53, 2006
- Jan Felix Drexler, Sigrid Baumgarte, Luciano Kleber de Souza Luna et al. : Aichi Virus Shedding in High Concentrations in Patients with Acute Diarrhea. *Emerging Infectious Diseases*, 17(8), 1544-47, 2011
- 12) 埼玉県:感染性胃腸炎からのウイルスの検出状況. http://www.pref.saitama.lg.jp/b0714/surveillance/topics.html, 2019年3月6日参照
- 13) 厚生労働省: ノロウイルスに関する Q&A. https://www.mhlw.go.jp/stf/seisakunitsuite /bunya/kenkou\_iryou/shokuhin/sokuchu/kanren /yobou/040204-1.html#05, 2019 年 3 月 4 日参照



表3 下水処理工程中のウイルス量

検出	採水年月	A 地点	B 地点	C 地点	D地点
ウイルス		copy/L	copy/L	copy/L	copy/L
NVGI	2017年11月	5. $38 \times 10^3$	ND	ND	ND
NVGII	2017年10月	5. $81 \times 10^3$	ND	ND	ND
	2017年11月	$1.12 \times 10^{5}$	$1.05 \times 10^{5}$	ND	ND
	2017年12月	$3.95 \times 10^4$	$1.31 \times 10^{5}$	ND	ND
	2018年1月	$4.92 \times 10^3$	ND	ND	ND
SaV	2017年8月	$6.56 \times 10^3$	ND	ND	ND
	2017年9月	$1.07 \times 10^{4}$	4. $31 \times 10^3$	ND	ND
	2017年10月	2.76×10 <sup>5</sup>	4.07 $\times 10^4$	ND	ND
	2017年11月	$6.90 \times 10^5$	8. $17 \times 10^5$	4.53 $\times 10^{3}$	ND
	2017年12月	2.86 $\times 10^{5}$	$1.12 \times 10^{6}$	ND	ND
	2018年1月	$1.76 \times 10^4$	ND	ND	ND
	2018年3月	$1.08 \times 10^4$	$4.63 \times 10^4$	ND	ND
	2018年4月	$5.27 \times 10^4$	$3.89 \times 10^4$	ND	ND
	2018年5月	8.06 $\times 10^3$	8.82×10 <sup>3</sup>	ND	ND
	2018年6月	9.29 $\times 10^4$	$1.63 \times 10^5$	ND	ND
	2018年7月	$3.90 \times 10^4$	$4.99 \times 10^4$	ND	ND
Ast	2017年11月	$3.25 \times 10^4$	2.56×10 <sup>4</sup>	ND	ND
	2017年12月	$3.82 \times 10^3$	9. $41 \times 10^3$	ND	ND
	2018年4月	5. $23 \times 10^3$	ND	ND	ND
	2018年6月	$7.51 \times 10^{3}$	5. $66 \times 10^3$	ND	ND
	2018年7月	$3.70 \times 10^4$	$6.23 \times 10^4$	ND	ND
Aichi	2017年8月	5. $36 \times 10^4$	$1.24 \times 10^5$	ND	ND
	2017年9月	$3.22 \times 10^4$	4. $46 \times 10^3$	ND	ND
	2017年10月	2.69 $\times 10^5$	2.83×10 <sup>4</sup>	ND	ND
	2017年11月	2. $45 \times 10^5$	$4.25 \times 10^5$	ND	ND
	2017年12月	5.73 $\times 10^4$	$1.01 \times 10^{6}$	ND	ND
	2018年1月	4. $49 \times 10^4$	2.76×10 <sup>4</sup>	ND	ND
	2018年2月	5. $61 \times 10^3$	$1.81 \times 10^4$	ND	ND
	2018年3月	$3.55 \times 10^{5}$	$1.07 \times 10^{5}$	ND	ND
	2018年4月	$3.83 \times 10^4$	3. $49 \times 10^4$	7.35 $\times$ 10 <sup>3</sup>	ND
	2018年5月	$1.38 \times 10^4$	$1.51 \times 10^4$	ND	ND
	2018年6月	$5.62 \times 10^4$	$1.81 \times 10^{5}$	ND	ND
	2018年7月	$2.68 \times 10^5$	$3.58 \times 10^4$	ND	ND

ND: Not Detected



0.02

★:下水検体

■:患者検体(集団事例)

各記号以下の数字は検体採取年月日を示す.

# 図6 NVGI 系統樹解析



