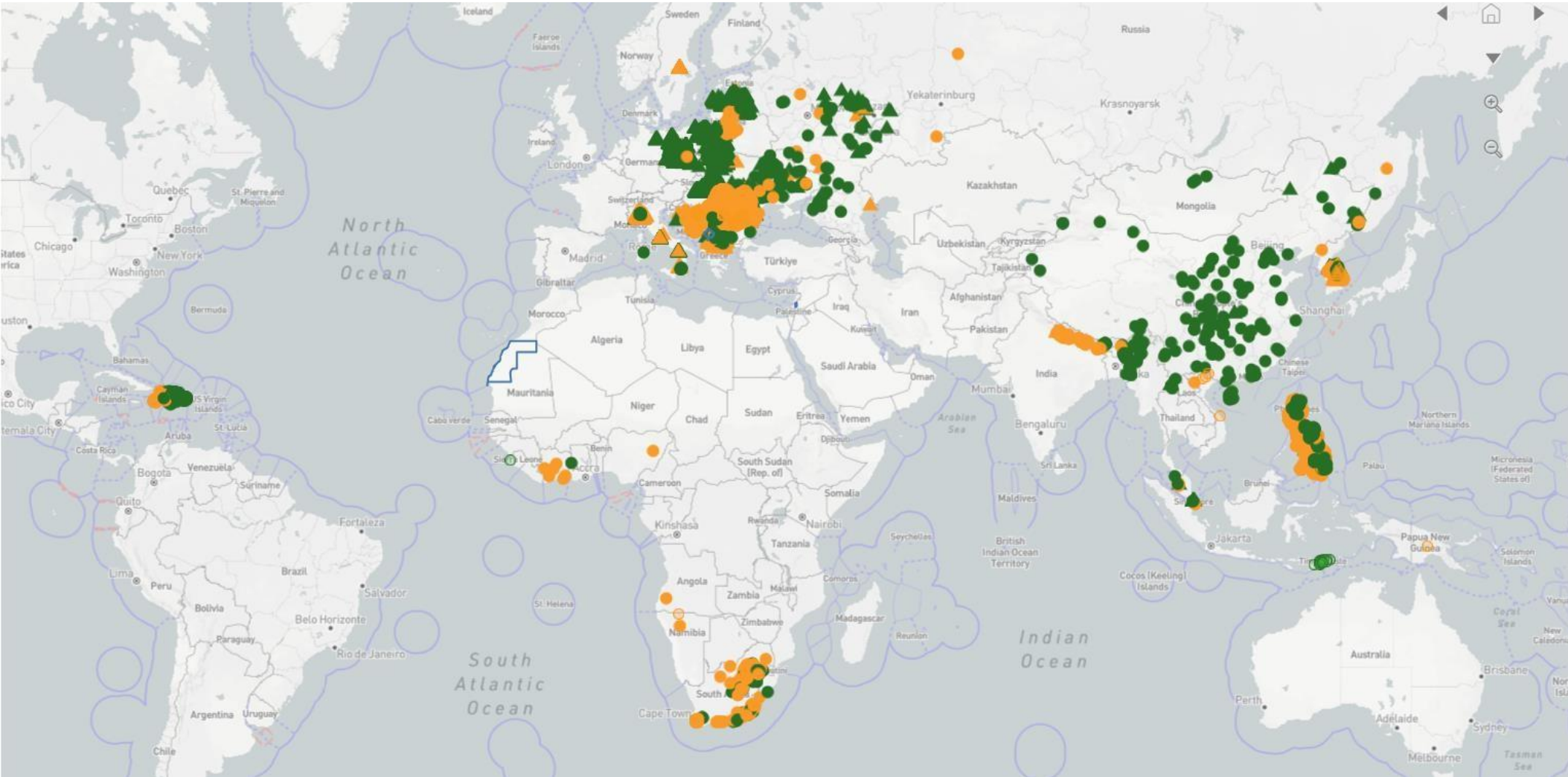


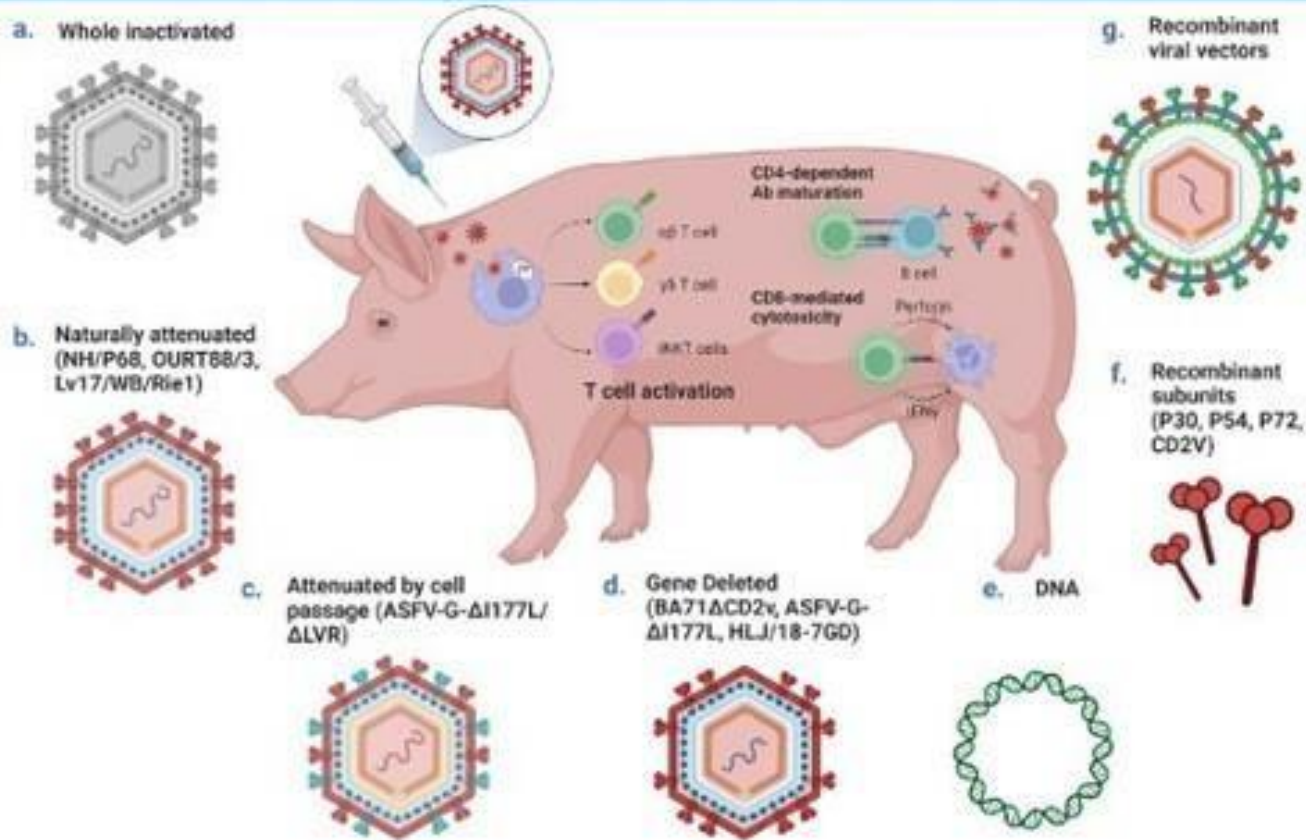
# Ваксини срещу Африканска чума по свинете – Превръщане на мечтата в реалност

# Забравената пандемия



- Domestic
- Wild
- Mixed
- Resolved
- Continuing
- Cluster

## Approaches to ASFV Vaccine Development



### Инактивирани ваксини

- добър профил на безопасност
- никога не са предизвиквали силен имунитет

### Естествено атенюирани щамове и от живи ваксини, получени чрез препасиране

- Индукция на хуморални и клетъчни реакции
- Възможно е перорално приложение
- Частично отрицателни странични ефекти, хронични инфекции

### Векторни ваксини, субединици, ДНК ваксини

- Лесен за разрастване, добър профил на безопасност
- В зависимост от системата, както хуморални, така и клетъчни реакции, висок потенциал за DIVA
- До момента само частична защита (ако има такава)

### Генно изтрети живи ваксини

- Делеции, насочени към „вирулентни“ гени
- Клетъчни и хуморални реакции, потенциал за DIVA
- Всички предимства и недостатъци на живите ваксини

**Досега само живите ваксини показаха истински потенциал и обещание за приложимост.**





VACCINES AND ANTIVIRAL AGENTS



## Development of a Highly Effective African Swine Fever Virus Vaccine by Deletion of the I177L Gene Results in Sterile Immunity against the Current Epidemic Eurasia Strain

Manuel V. Borca,<sup>a</sup> Elizabeth Ramirez-Medina,<sup>a,b</sup> Ediane Silva,<sup>a,c</sup> Elizabeth Vuono,<sup>a,d</sup> Ayushi Rai,<sup>a,e</sup> Sarah Pruitt,<sup>a,\*</sup> Lauren G. Holinka,<sup>a</sup> Lauro Velazquez-Salinas,<sup>a,c</sup> James Zhu,<sup>a</sup> Douglas P. Gladue<sup>a</sup>



Article

## ASFV-G- $\Delta$ I177L as an Effective Oral Nasal Vaccine against the Eurasia Strain of African Swine Fever

Manuel V. Borca<sup>1,\*</sup>, Elizabeth Ramirez-Medina<sup>1</sup>, Ediane Silva<sup>1,2</sup>, Elizabeth Vuono<sup>1,3</sup>, Ayushi Rai<sup>1,4</sup>, Sarah Pruitt<sup>1</sup>, Nallely Espinoza<sup>1</sup>, Lauro Velazquez-Salinas<sup>1,2</sup>, Cyril G. Gay<sup>5</sup> and Douglas P. Gladue<sup>1,\*</sup>

A cell culture-adapted vaccine virus against the current pandemic African swine fever virus strain

M. V. Borca<sup>a,\*</sup>, A. Rai<sup>a,b</sup>, E. Ramirez-Medina<sup>a,c</sup>, E. Silva<sup>a,d</sup>, L. Velazquez-Salinas<sup>a,d</sup>, E. Vuono<sup>a,c</sup>, S. Pruitt<sup>a</sup>, N. Espinoza<sup>a</sup>, and D. P. Gladue<sup>a,\*</sup>



June 06, 2022 | 14:00  
**World's first vaccine developed for ASF**  
Vietnam has successfully developed a vaccine to administer to pigs to fight African swine fever, with the aim of becoming the first country in the world to commercially produce and export it.

June 16, 2022 | 10:39  
**New ASF vaccine nears export status**  
The major success in producing the world's first vaccine to fight against African swine fever is expected to usher in an opportunity for Vietnam to export the product overseas.





## African Swine Fever Virus Georgia Isolate Harboring Deletions of MGF360 and MGF505 Genes Is Attenuated in Swine and Confers Protection against Challenge with Virulent Parental Virus

Vivian O'Donnell,<sup>1,2</sup> Lauren G. Holinka,<sup>3</sup> Douglas P. Gladue,<sup>4,5</sup> Brenton Sanford,<sup>6</sup> Peter W. Krug,<sup>7</sup> Xiqiang Lu,<sup>8</sup> Jonathan Arzi,<sup>9</sup> Bo Raese,<sup>10</sup> Consuelo Carrillo,<sup>11</sup> Guillermo R. Risatti,<sup>12</sup> Manuel V. Borca<sup>13</sup>

Agricultural Research Service<sup>1</sup> and ARS,<sup>2</sup> USDA, Plum Island Animal Disease Center, Greenport, New York, USA; DHS, Plum Island Animal Disease Center, Greenport, New York, USA; Department of Pathobiology and Veterinary Science, CAHNE,<sup>3</sup> and Center for Genome Innovation,<sup>4</sup> University of Connecticut, Storrs, Connecticut, USA

## A seven-gene-deleted African swine fever virus is safe and effective as a live attenuated vaccine in pigs

Weiyi Chen<sup>1†</sup>, Dongming Zhao<sup>1†</sup>, Xijun He<sup>2†</sup>, Renqiang Liu<sup>1†</sup>, Zilong Wang<sup>1†</sup>, Xianfeng Zhang<sup>3</sup>, Fang Li<sup>1</sup>, Dan Shan<sup>1</sup>, Hefeng Chen<sup>1</sup>, Jiwen Zhang<sup>1</sup>, Lulu Wang<sup>1</sup>, Zhiyuan Wen<sup>1</sup>, Xijun Wang<sup>1</sup>, Yuntao Guan<sup>3</sup>, Jinxiong Liu<sup>1</sup> & Zhigao Bu<sup>1,2\*</sup>

Emerging Microbes & Infections  
2024, VOL. 13, 2300464 (13 pages)  
<https://doi.org/10.1080/22221751.2023.2300464>



OPEN ACCESS Check for updates

## The attenuated African swine fever vaccine HLJ/18-7GD provides protection against emerging prevalent genotype II variants in China

Zilong Wang\*, Jiwen Zhang\*, Fang Li\*, Zhenjiang Zhang\*, Weiyi Chen\*, Xianfeng Zhang, Encheng Sun, Yuanmao Zhu, Renqiang Liu, Xijun He, Zhigao Bu and Dongming Zhao

State Key Laboratory for Animal Disease Control and Prevention, National African Swine Fever Para-reference Laboratory, National High Containment Facilities for Animal Diseases Control and Prevention, Harbin Veterinary Research Institute, Chinese Academy of Agricultural Sciences, Harbin, People's Republic of China



Article

## A Pool of Eight Virally Vected African Swine Fever Antigens Protect Pigs against Fatal Disease

Lynnette C. Goatley<sup>1</sup>, Ana Luisa Reis<sup>1</sup>, Raquel Portugal<sup>1</sup>, Hannah Goldswain<sup>1</sup>, Gareth L. Shimmion<sup>1</sup>, Zoe Hargreaves<sup>1</sup>, Chak-Sum Ho<sup>2</sup>, Maria Montoya<sup>1,†</sup>, Pedro J. Sánchez-Cordón<sup>1,‡</sup>, Geraldine Taylor<sup>1</sup>, Linda K. Dixon<sup>1</sup> and Christopher L. Netherton<sup>1,\*</sup>

## Development of a Highly Effective African Swine Fever Virus Vaccine by Deletion of the I177L Gene Results in Sterile Immunity against the Current Epidemic Eurasia Strain

Manuel V. Borca,<sup>1</sup> Elizabeth Ramirez-Medina,<sup>2,3</sup> Ediane Silva,<sup>2,3</sup> Elizabeth Vuono,<sup>4,5</sup> Ayushi Rai,<sup>2,3</sup> Sarah Pruitt,<sup>2,3</sup> Lauren G. Holinka,<sup>6</sup> Lauro Valazquez-Salinas,<sup>2,3</sup> James Zhu,<sup>7</sup> Douglas P. Gladue<sup>8</sup>

Emerging Microbes & Infections  
2020, VOL. 9  
<https://doi.org/10.1080/22221751.2020.1772675>



OPEN ACCESS Check for updates

## A porcine macrophage cell line that supports high levels of replication of OURT88/3, an attenuated strain of African swine fever virus

Raquel Portugal<sup>1</sup>, Lynnette C. Goatley<sup>1</sup>, Robert Husmann<sup>2</sup>, Federico A. Zuckermann<sup>3,4</sup> and Linda K. Dixon<sup>5</sup>

<sup>1</sup>The Pirbright Institute, Surrey, UK; <sup>2</sup>Department of Pathobiology, University of Illinois at Urbana-Champaign, Urbana, IL, USA; <sup>3</sup>Aptimmune Biologics, Inc., St Louis, MO, USA

### ABSTRACT

The main target cells for African swine fever virus (ASFV) replication in pigs are of monocyte macrophage lineage and express markers typical of the intermediate to late stages of differentiation. The lack of a porcine cell line, which accurately represents these target cells, limits research on virus-host interactions and the development of live-attenuated vaccine strains. We show here that the continuously growing, growth factor dependent ZMAC-4 porcine macrophage cell line is susceptible to infection with eight different field isolates of ASFV. Replication in ZMAC-4 cells occurred with similar kinetics and to similar high titres as in primary porcine bone marrow cells. In addition we showed that twelve passages of an attenuated strain of ASFV, OURT88/3, in ZMAC-4 cells did not reduce the ability of this virus to induce protection against challenge with virulent virus. Thus, the ZMAC-4 cells provide an alternative to primary cells for ASFV replication.

ARTICLE HISTORY Received 27 December 2019; Revised 15 May 2020; Accepted 15 May 2020

KEYWORDS African swine fever virus; macrophage cell line; ZMAC; vaccine; virus replication



VACCINES AND ANTIVIRAL AGENTS  
November 2017 Volume 91 Issue 21 10.1128/jvi.01058-17  
<https://doi.org/10.1128/jvi.01058-17>

## BA71ΔCD2: a New Recombinant Live Attenuated African Swine Fever Virus with Cross-Protective Capabilities

Paula L. Monteagudo<sup>a</sup>, Anna Lacasta<sup>a</sup>, Elisabeth López<sup>a</sup>, Laia Bosch<sup>a</sup>, Javier Collado<sup>a</sup>, Sonia Pina-Pedrero<sup>a</sup>, Florencia Correa-Fiz<sup>a</sup>, Francesc Accensi<sup>b,c</sup>, María Jesús Navas<sup>a</sup>, Enric Vidal<sup>a</sup>, María J. Bustos<sup>d</sup>, Javier M. Rodríguez<sup>e</sup>, Andreas Galle<sup>f</sup>, Veljko Nikolin<sup>f</sup>, María L. Salas<sup>d</sup>, Fernando Rodríguez<sup>a</sup>

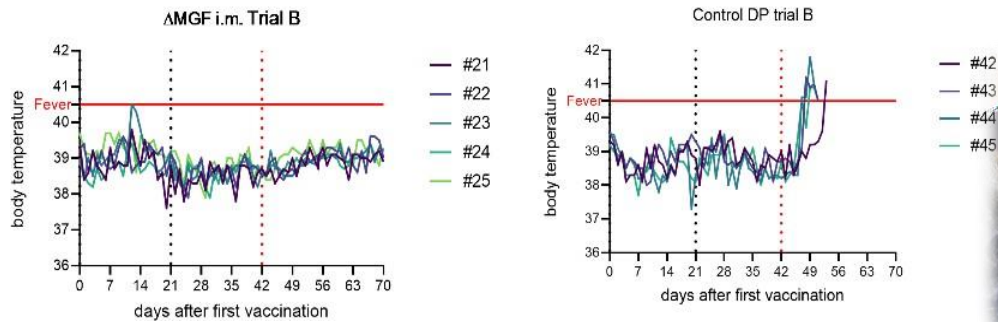
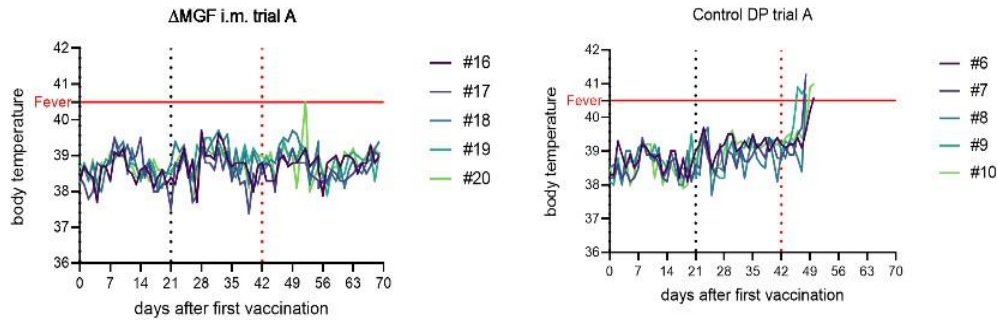




Article

## Taking a Promising Vaccine Candidate Further: Efficacy of ASFV-G- $\Delta$ MGF after Intramuscular Vaccination of Domestic Pigs and Oral Vaccination of Wild Boar

Paul Deuschmann<sup>1</sup>, Tessa Carrau<sup>1</sup>, Julia Sehl-Ewert<sup>2</sup>, Jan Hendrik Forth<sup>1</sup>, Elisenda Viaplana<sup>3</sup>, Jose Carlos Mancera<sup>4</sup>, Alicia Urniza<sup>3</sup>, Martin Beer<sup>1</sup> and Sandra Blome<sup>1,\*</sup>



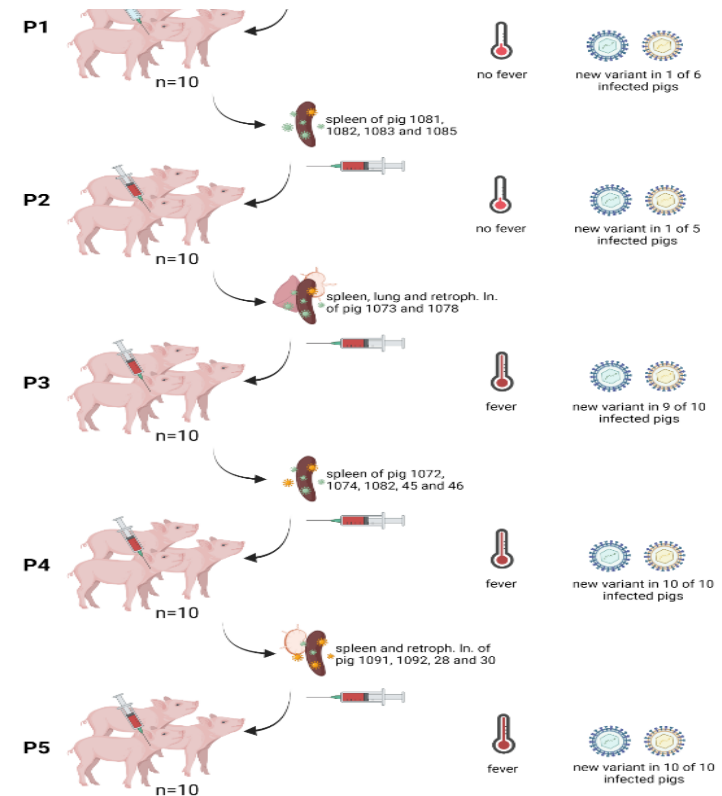
## Safety and genetic stability of African swine fever virus vaccine candidate “ASFV-G- $\Delta$ MGF” in an in vivo “reversion to virulence” study

Blome S, Deuschmann P, Forth J, Sehl-Ewert J, Carrau T, Viaplana E, Mancera J, Urniza A, Beer M

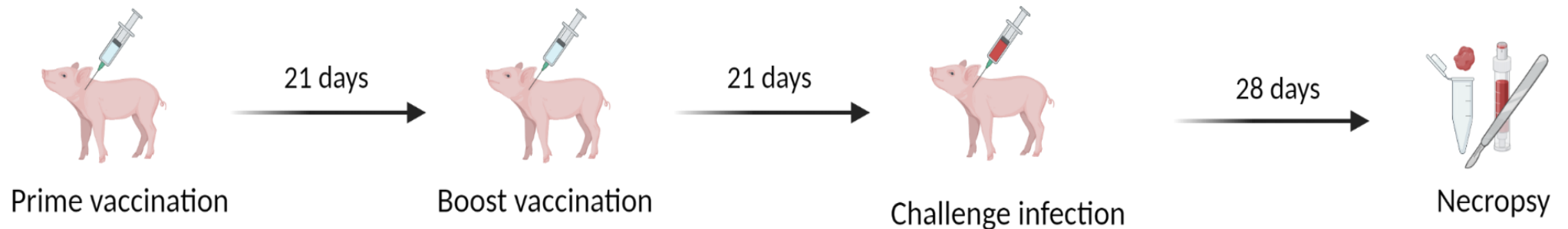
Preprint from Research Square, 17 Aug 2022

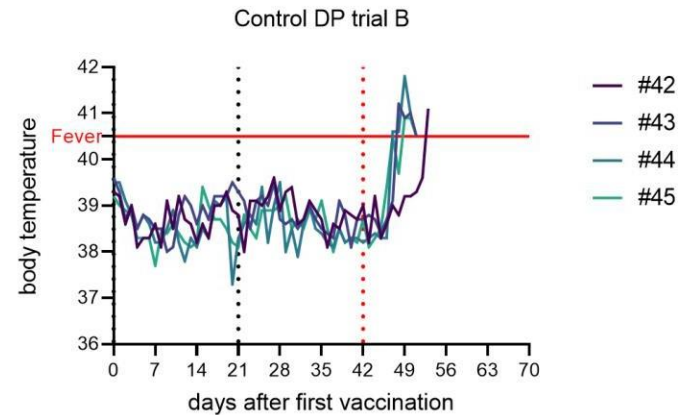
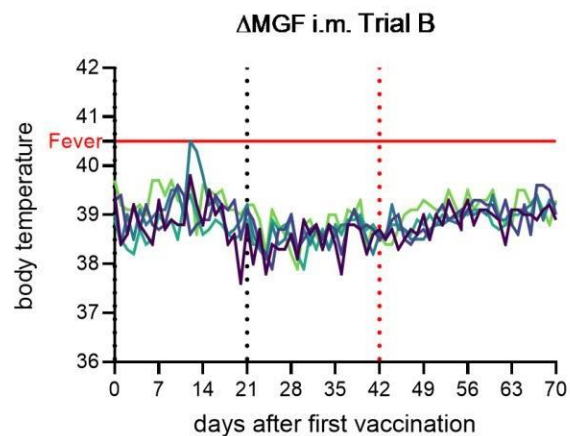
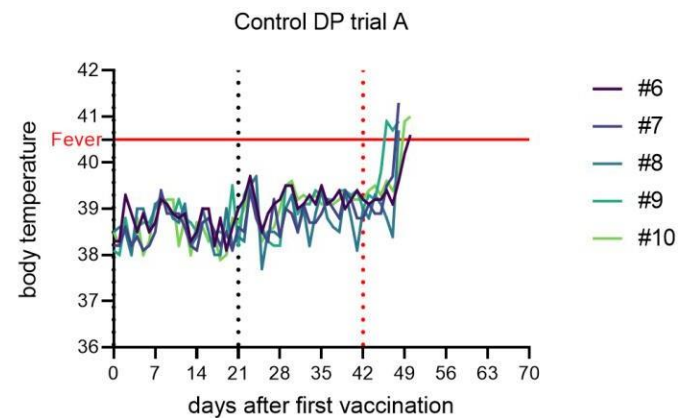
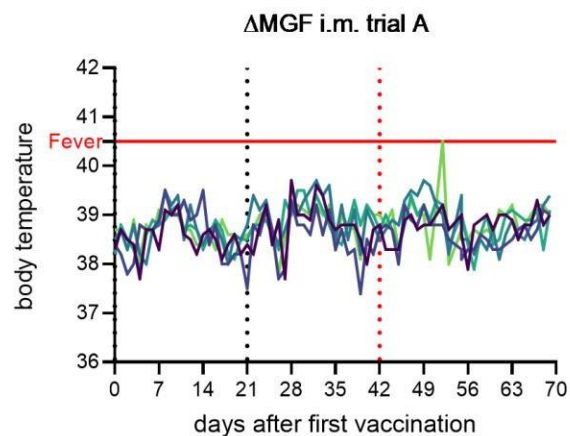
DOI: 10.21203/rs.3.rs-1922286/v1 PPR: PPR532883

Preprint



- „ASFV-G07-MGF“ (O'Donnell, Holinka et al. 2015)
- Двойна ваксинация на домашни свине в интервал от 21 дни
- Доза ваксина (интрамускулно):  $10^5$  HAU<sub>50</sub>
- Предизвикателство (oro-nasally):  $10^5$  HAU<sub>50</sub> ASFV „Армения 2008“
- Изпитване А: ваксинален вирус, отглеждан върху макрофаги (n=5 прасета)
- Изпитване Б: ваксинален вирус, отглеждан върху постоянни клетки (n=5 прасета)
- Клинична оценка и аутопсия
- Вирусология и серология





Няма клинични признаци, няма патология, свързана с АЧС, сероконверсия при всички ваксинирани; Няма разлика между отгледаните на макрофаги и клетъчни култури



# Откриване на генома

trial	group	pig #	d0	d7	d14	d21	d28	d35	d0pc	d4pc	d7pc	d10pc	d14pc	d21pc	necr.	
DP A	MGF i.m. B	16	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	
		17	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	
		18	n.d.	2.8E+00	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	2.0E-01	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.
		19	n.d.	n.d.	n.d.	2.0E+02	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.
		20	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	3.7E-01	3.2E-02	n.d.	n.d.
	control A	6	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	4.8E+03	+			5.8E+05
		7	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	+				9.5E+04
		8	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	+				3.5E+04
		9	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	5.1E+04	+				1.1E+06
		10	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	1.3E+05	+			2.7E+05
DP B	MGF i.m. B	21	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	
		22	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	
		23	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	
		24	n.d.	n.d.	1.0E+00	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.
		25	n.d.	3.5E+00	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.	n.d.
	control B	42	n.d.							n.d.	n.d.	n.d.	1.1E+03	+		7.4E+04
		43	n.d.							n.d.	n.d.	4.9E+03	+			1.5E+05
		44	n.d.							n.d.	9.7E+00	3.7E+04	+			1.0E+05
		45	n.d.							n.d.	4.5E+04	6.2E+04	+			1.5E+05

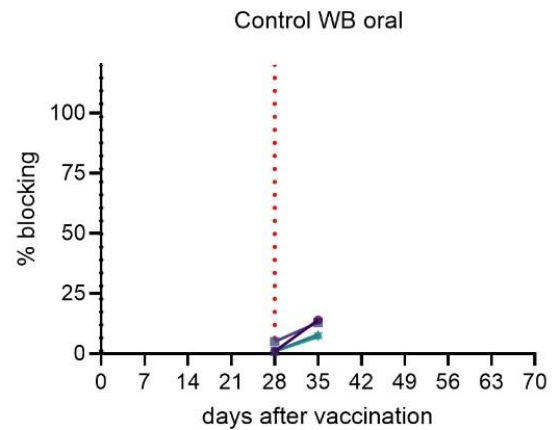
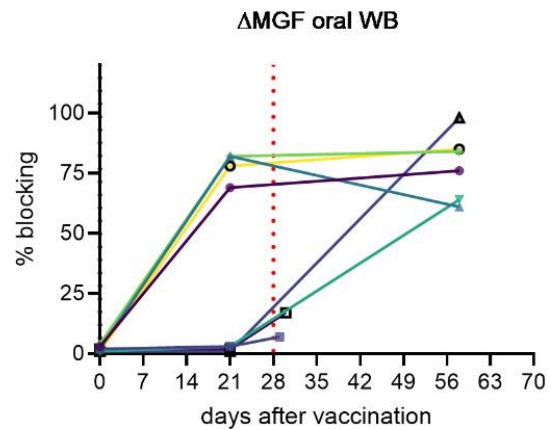
- „ASFV-G07-MGF“ (O'Donnell, Holinka et al. 2015)
- Еднократна перорална вакцинация на n=8 диви свине (n=4 контроли)
- Доза на ваксината:  $2 \times 10^5$  HAU<sub>50</sub>
- Предизвикателство (oro-nasally) на ден 28:  $10^4$  HAU<sub>50</sub> ASFV „Саксония 2020“
- Клинична оценка и аутопсия
- Вирусология и серология



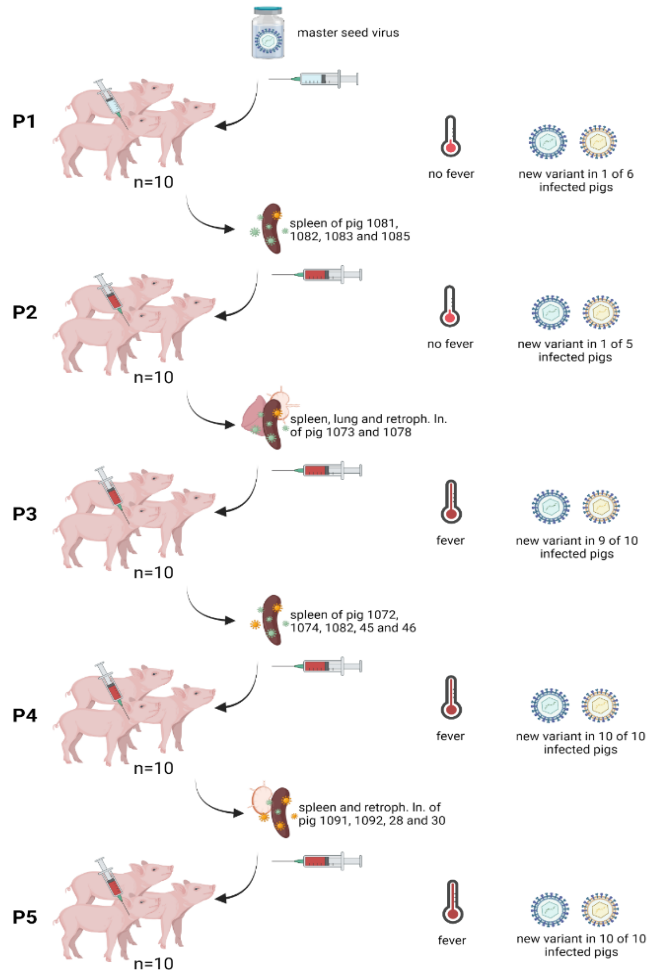
# Резултати от диви свине

WB

MGF oral	61	n.d.			9.7E+0 1															n.d.
	62	n.d.				n.d.														9.2E+0 4
	63	n.d.				3.3E+0 1														n.d.
	64	n.d.				n.d.														n.d.
	65	n.d.				1.2E+0 0														n.d.
	66	n.d.				n.d.														n.d.
	67	n.d.				n.d.														2.7E+0 5
	68	n.d.				n.d.														n.d.
control WB	69										n.d.									4.4E+0 5
	70										n.d.									4.1E+0 5
	71										n.d.									1.9E+0 5
	72										n.d.									2.8E+0 5

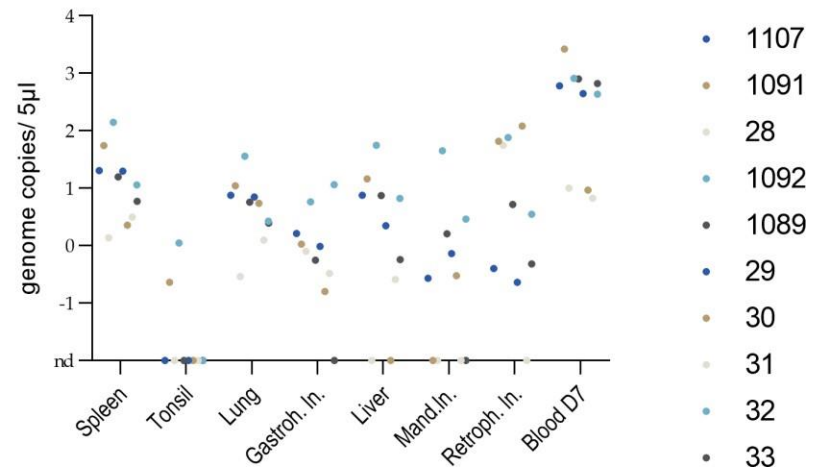
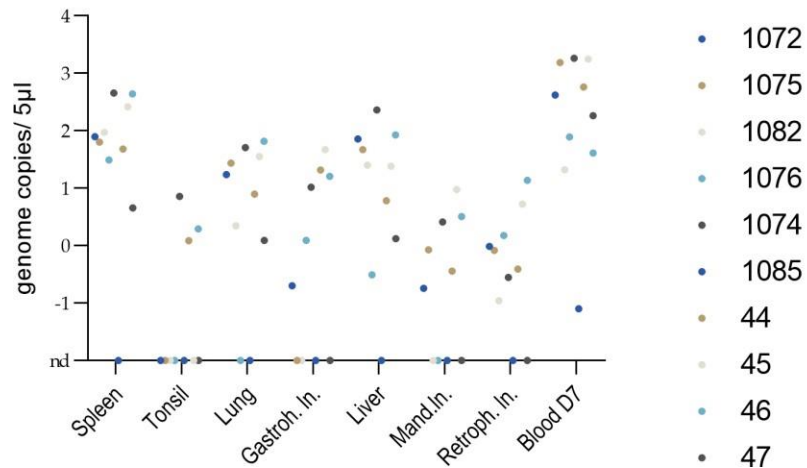
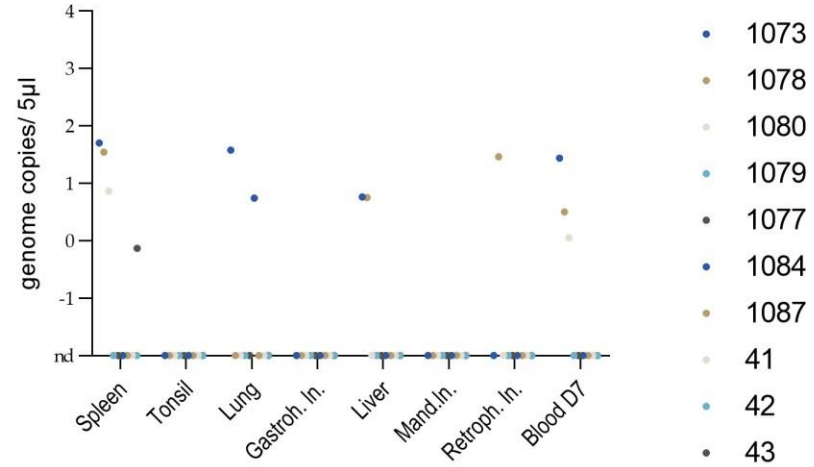
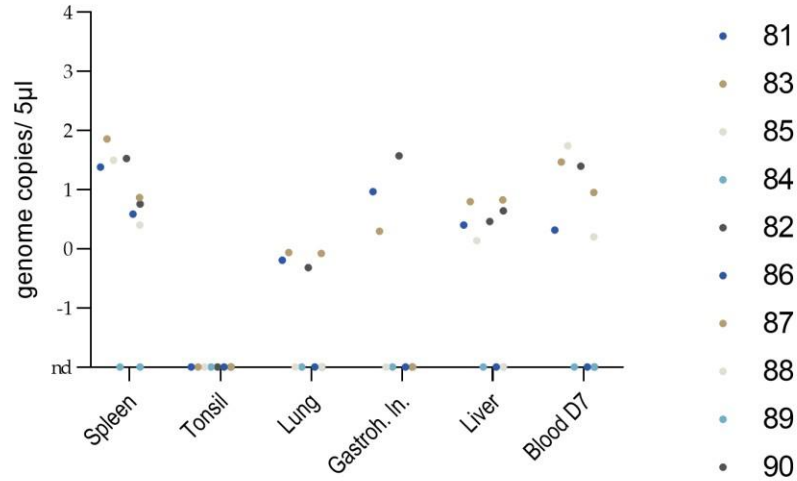




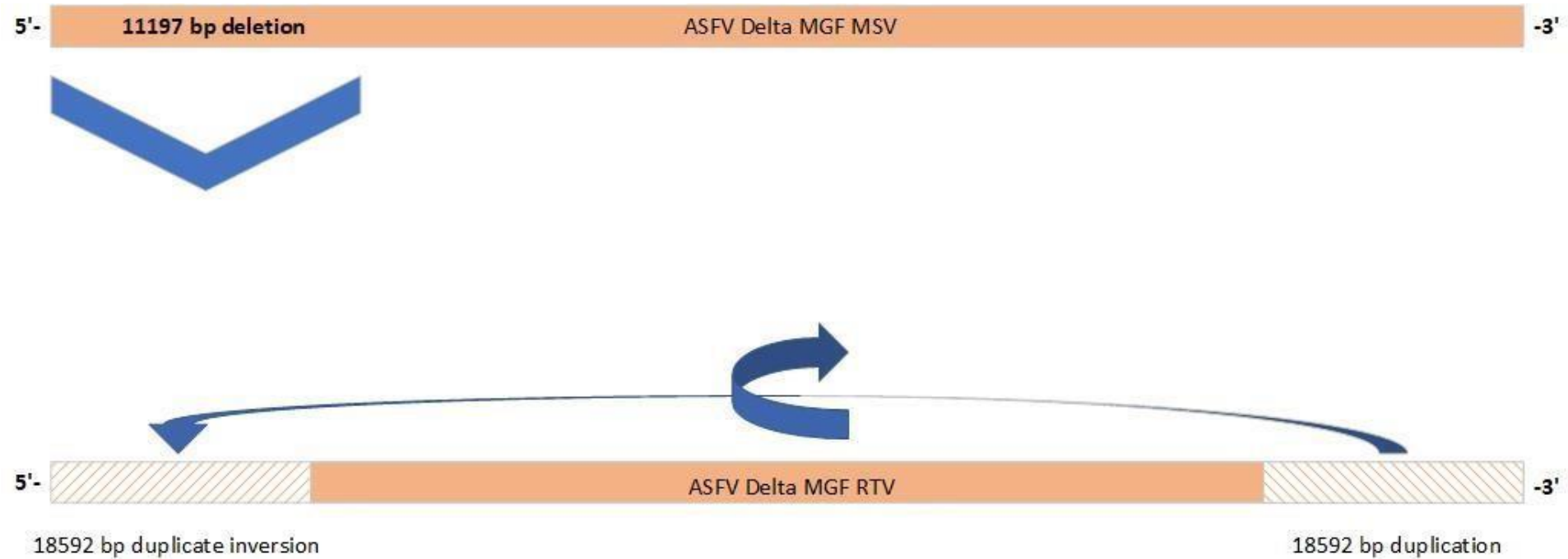


- Проучване за връщане към вирулентност в съответствие с насоките на Международното сътрудничество за хармонизиране на техническите изисквания за регистрация на ветеринарномедицински продукти (VICH)
- Интрамускулно преминаване
- Размер на групата: 10 прасета на проход
- Пасажи 1–4 със 7-дневно наблюдение
- Параграф 5 с 21 дни наблюдение
- Клинични признаци, аутопсия
- PCR от различни органи

# Откриване на генома



# Промени във вирусния геном



Приема се за публикуване в прј ваксини (2023 г.)



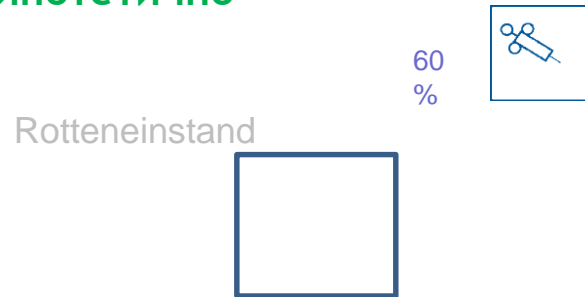
- Интрамускулна имунизация индуциран твърд имунитет, независимо от производствената система на ваксиналния вирус
- След орална имунизация 50% от ваксинираните сероконвертирали и всички отговорили са били защитени
- Вирусен вариант се появи след препасиране от предизвиканите животни, което беше свързано с преходно повишаване на телесната температура
- Геномните промени не засягат мястото на рекомбинация, но включват заличавания и реорганизации в крайните региони на генома.
- Оралната имунизация показва възможност за подобрене
- Генетичната стабилност трябва да бъде допълнително оценена
- Необходима е оценка на съотношението полза/риск

- Ваксинацията трябва да бъде включена в стратегия за контрол и превенция на АЧС
- Къде е опцията за ваксинация? Пример за КЧС...
- Ваксините няма да заменят необходимостта от биологична сигурност, промени в поведението, подобро управление, диагностични подходи и мерки за умъртвяване
- Трябва да бъдат разработени характеристики за безопасност и минимални стандарти
- Основните кандидати трябва да бъдат одобрени в различни институции
- Трябва да се обсъдят въпросите, свързани с ГМО (S4)
- Ваксинирането на диви свине ще изисква живи ваксини
- От колко съвършенство наистина се нуждаем?

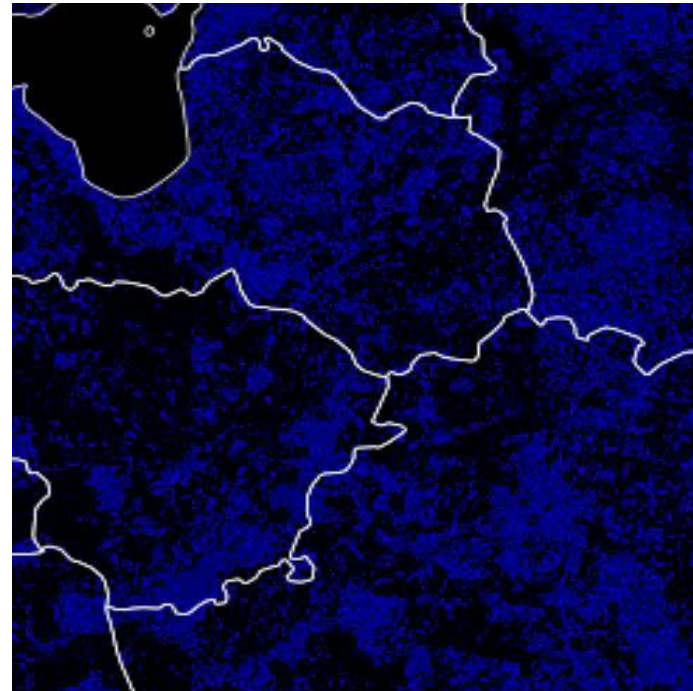


## Орална имунизация дива свиня

Все още хипотетично



Животните в стадото са  
възприемчиви



**ASFaVIP**

Но редовна регистрация  
реално след 5-6 години,  
ако всичко е наред

Епидемиологичен  
модел на АЧС  
при диви свине



## Централизирано разрешение за търговия чрез Европейската агенция по лекарствата (EMA)

Примерни тестове според Ph.Eur.

Безопасност	Ефективност	Разни
Единична доза	Начало на имунитета	Орална имунизация
Повтаряне на дозата	Продължителност на имунитета	Полеви изследвания
Предозиране	(отговор на дозата)	
Репродуктивни показатели		
Разпространение и разпространение		
Връщане към вирулентност		
Дългосрочни ефекти		

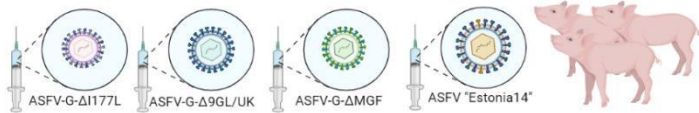
В момента насоките на WOAH се обсъждат и ще бъдат приети.

### Advancing vaccine development for African swine fever

TOPIC ID: HORIZON-CL6-2023-FARM2FORK-01-5

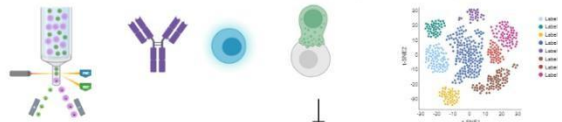
Grant

**Theme 1:** Establish standards and define correlates and mechanisms of protection



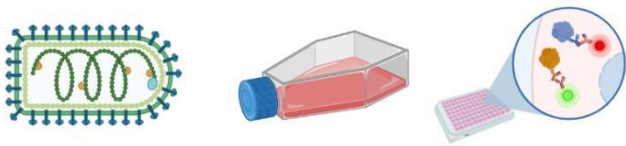
Multi-center studies using established vaccine candidates and comparators

Harmonization of immunization and challenge, laboratory procedures and read out



Investigate correlates and mechanism of protection and immunopathology

**Theme 2:** Explore possibilities to generate innovative next generation vaccine approaches

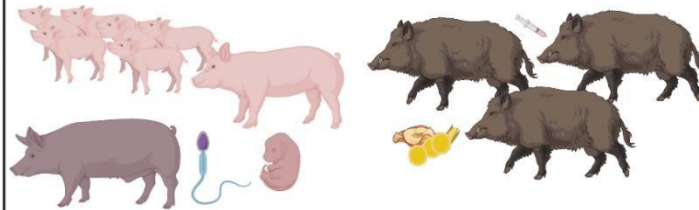


Use knowledge generated in Theme 1 to express new antigens in established systems



Further development of effective candidates - strengthening of the DIVA potential

**Theme 3:** Move ASFV-G-ΔI177L towards central licensing at the European Medicines Agency



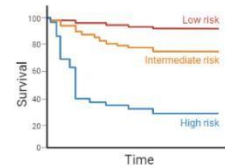
Safety and efficacy tests with oral and intramuscular vaccination

Bait uptake studies and proof of concept in European wild boar

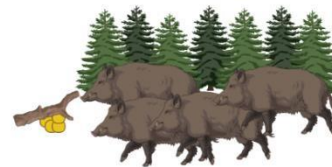


Establish contact with the European Medicines Agency and other regulators towards licensing

**Theme 4:** Designing and validating vaccination concepts for domestic pigs and wild boar



Modelling vaccination using safety and efficacy data generated in the project



Optimize oral vaccination of wild boar taking into account wild boar ecology



Involve regulators, hunters, farmers, veterinary authorities and other stakeholders



ASFaVIP

FLI  
Wageningen  
n Sciensano  
UFZ  
Лайпциг  
IABS-EU  
UCLM  
Büro  
WildVet IVI  
Зоети  
с  
USDA

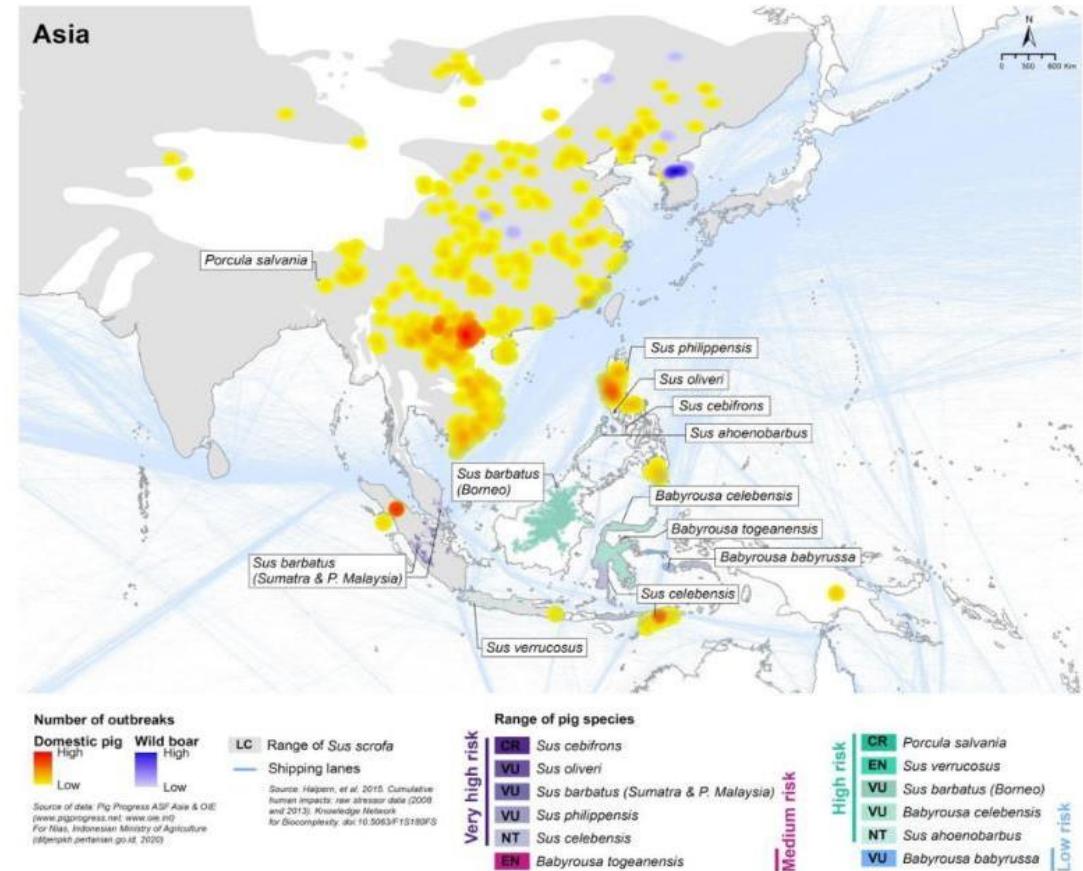


# Не всички прасета са многобройни...

## FAO, IUCN SSC and OIE warn of African swine fever impact on wildlife conservation

Mon, 23 Aug 2021

The increasing rate of infection of African swine fever (ASF) among domestic and wild pigs in the Asia-Pacific region has prompted the Food and Agriculture Organization of the United Nations (FAO), the International Union for Conservation of Nature's Species Survival Commission (IUCN SSC), and the World Organisation for Animal Health (OIE) to issue a joint call for countries in the region to develop stronger policies and implement strategies to mitigate the impacts of ASF on wildlife, livestock health, and rural livelihoods.



Quelle: Luskin, Matthew Scott, et al. „Африканската чума по свинете заплашва 11-те ендемични вида диви свине в Югоизточна Азия.“ Писма за опазване 14.3 (2021 г.): E12784.

Meijaard, E., Oliver, W.R.T. & Leus, K. 2017. *Sus cebifrons*. *The IUCN Red List of Threatened Species* 2017: e.T21175A44...

Assessment information

NOT EVALUATED	DATA DEFICIENT	LEAST CONCERN	NEAR THREATENED	VULNERABLE	<b>&lt; ENDANGERED &gt;</b>	CRITICALLY ENDANGERED	EXTINCT IN THE WILD	EXTINCT
NE	DD	LC	NT	VU	<b>EN</b>	CR	EW	EX

NOT EVALUATED	DATA DEFICIENT	LEAST CONCERN	NEAR THREATENED	VULNERABLE	ENDANGERED	<b>&lt; CRITICALLY ENDANGERED &gt;</b>	EXTINCT IN THE WILD	EXTINCT
NE	DD	LC	NT	VU	EN	<b>CR</b>	EW	EX



At the request of the IUCN Species Survival Commission's Wild Pig Specialist Group, EAZA and its Members are contributing to an international research project on the African Swine Fever (ASF). This fast-spreading virus is threatening pig species in the wild and in human care, due to the lack of a vaccine or an effective treatment.

#### The disease

ASF is currently posing the greatest risk to pig conservation, both *in situ* and *ex situ*. It is caused by a DNA virus that is lethal for many pig species but is harmless to people and other animals. When infected, some pig species show no apparent signs, while others develop a viral hemorrhagic illness with almost 100% case fatality.

Human activity brought ASF out of Africa in 2007 (to Georgia), and the virus has since been spreading in Europe and Asia. It threatens many wild pig species as well as domestic pigs, with further knock-on effects for their ecosystems as well as for human livelihoods.

In May 2023, ASF reached Negros Island in the Philippines, home to the Critically Endangered Visayan warty pig. This also reminded the world how acutely vulnerable the 12 Southeast Asian endemic pig species are when facing the virus. All of them have small populations and small ranges<sup>1</sup>.

ASF has already killed all Visayan warty pigs kept in human care in a breeding station in the Philippines as well as babirusa housed in an Asian zoo. In zoos across EAZA, the virus is a threat to all pig species in EAZA Ex-situ Programmes (EEPs): Visayan warty pig, babirusa, red river hog, and warthog.

<https://www.eaza.net/assets/Uploads/EAZA-Documents-Other/2023-09-ASF-info-document-final.pdf>

## EAZA и нейните членове допринасят за жизненоважни изследвания на африканската чума по свинете (АЧС)

септември 2023 г

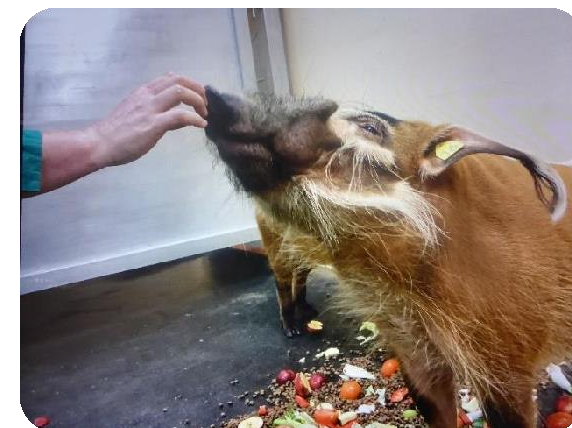
По искане на Групата специалисти по диви свине към Комисията за оцеляване на видовете на IUCN, EAZA и нейните членове допринасят за международен изследователски проект за африканската чума по свинете (АЧС). Този бързо разпространяващ се вирус застрашава видовете прасета в дивата природа и и тези под грижата на хората, поради липсата на ваксина или ефективно лечение.

Болестта АЧС понастоящем представлява най-голям риск за опазването на свинете, както *in situ*, така и *ex situ*. Причинява се от ДНК вирус, който е смъртоносен за много видове свине, но е безвреден за хората и другите животни. Когато са заразени, някои видове свине не показват видими признаци, докато други развиват вирусно хеморагично заболяване с почти 100% смъртни случаи.

Човешката дейност пренесе АЧС от Африка през 2007 г. (в Грузия) и оттогава вирусът се разпространява в Европа и Азия. Той застрашава много видове диви свине, както и домашни свине, с допълнителни косвени ефекти за техните екосистеми, както и за човешкия поминък.

През май 2023 г. АЧС достигна остров Негрос във Филипините, дом на критично застрашеното висайско брадавичесто прасе. Това също така напомни на света колко силно уязвими са 12-те ендемични вида свине в Югоизточна Азия, когато се изправят срещу вируса. Всички те имат малки популации и малки ареали.

АЧС вече е убила всички прасета висайски брадавичести прасета, отглеждани в развъдна станция във Филипините, както и babirusa, настанени в азиатска зоологическа градина. В зоологическите градини в EAZA вирусът е заплаха за всички видове свине в Ex-situ програмите (EEP) на EAZA: висайско брадавичесто прасе, бабируса, червена речна свиня и брадавичеста свиня.







Благодаря за вниманието!