### Biologia Molecular aplicada no estudo de Microrganismos e suas interações com hospedeiro

Professores Dra. Chirlei Glienke - UFPR Dra. Desirrê Petters-Vandressen – UFPR Dr. Alan de Oliveira Silva – GS Treinamento e Consultoria

### Introdução

- O entendimento da interação Microrganismo-hospedeiro (M-H) e os mecanismos de evolução dos patógenos:
  - Fundamental para adoção de medidas de controle
- Grande quantidade de genomas disponíveis:
  - elevou o estudo da genética da interação M-H ao nível genômico
  - Predição de grande número de genes que codificam para proteínas efetoras secretadas - determinando a interação M-H
  - Maior número de genomas disponíveis:
    - maior número de genes para efetores
    - mais mecanismos de adaptabilidade e evolução
    - maior compreensão de sua importância

#### **Efetores**

Pequenas proteínas secretadas (<300aa), muitas vezes ricas em cisteína, que interferem na função de células hospedeiras – auxiliam o patógeno a escapar da defesa do hospedeiro

– Além de efetores proteicos, hoje são conhecidos os efetores não proteicos (metabolismo secundário, Collemare et a. 2019)

- Fundamentais para a virulência dos patógenos
  - Modulam ou permitir a interação M-H
  - Muitas interagem com proteínas dos hospedeiros
- Altamente variáveis, rápida evolução acompanhando o rápido surgimento de defesa dos hospedeiros
- Muitos participam na adaptação e no salto do patógeno para novos hospedeiros podem contribuir para a especiação

#### **Efetores**

 Alguns são espécie específicos, outros conservados (em espécies colonizando mesmos hospeiros ou compartilhando lifestyle (modo de interação M-H)

• Em algumas espécies estão organizados em clusters no genoma

 Em outras espécies encontram-se dispersos no genoma – associação com elementos repetitivos

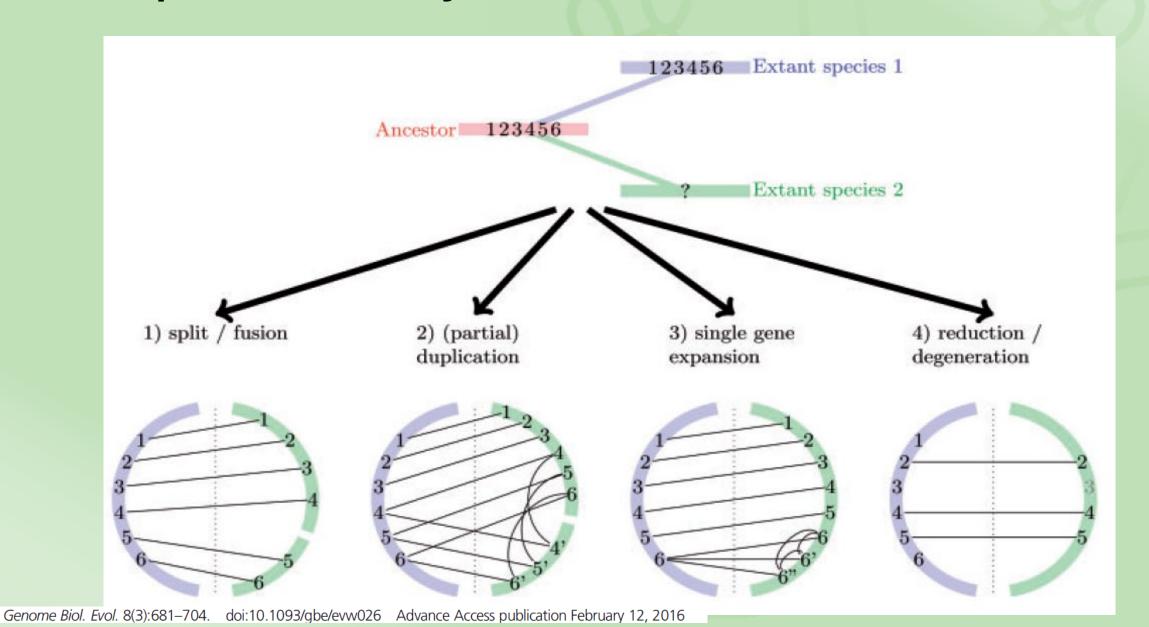
Associação com elementos transponíveis

### Evolução de efetores

- Surgimento de clusters:
  - Amplificação gênica (in tandem) seguida por rápida diversificação
- Associação de clusters com elementos transponíveis (ETs):
  - Efetores e ETs localizados em locais específicos do genoma
    - Compartimentalização de genomas
    - Rápida evolução

- Importância dos clusters para estudo da interação M-H
  - Estudo funcional de efetores: deleção de clusters:
    - linhagens menos virulentas
    - Pouco efeito em deleções individuais

### Exemplo de evolução de cluster de efetores



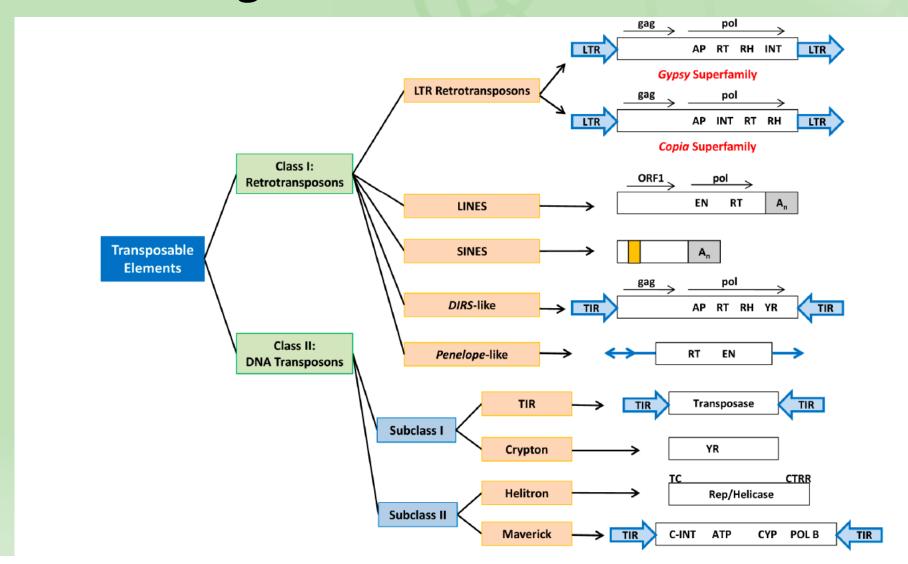
### Elementos Transponíveis (TEs)

- Descobertos na década de 40: McClintock, B. The origin and behavior of mutable loci in maize. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1950, 36, 344–355
- TEs estão presentes praticamente em qualquer genoma procariótico e eucariótico
- Apesar de abundante nos genomas, poucos TEs mantém a mobilidade
- TEs podem ser autônomos (codificam enzimas de transposição) ou não autônomos

# Classificação hierárquica dos elementos transponíveis

Description
It divides transposable elements (TEs) into two classes based on their transposition intermediate: RNA (class I or retrotransposons) or DNA (class II or DNA transposons).
It separates TEs that transpose via "copy-and-paste" mechanism from those via "cut-and-paste" mechanism.
It distinguishes TEs with different insertion mechanisms due to dissimilar encoded enzymes.
Superfamilies within an order share the same insertion mechanism but are different in terms of enzyme organization, non-coding domains and/or TSD.
It is defined by DNA sequence conservation.
It is defined on the basis of phylogenetic data and might serve to differentiate autonomous and non-autonomous derivatives.

## Ordens e superfamílias de elementos transponíveis presentes em fungos



### **Elementos Transponíveis**

#### **GENOME PLASTICITY**

- Promotes genome size expansion.
- Causes alternative splicing and exonization.
- TE domestication
- Alters gene expression.
- Restructures regulatory network.
- Influences epigenetic control.

#### **HOST RANGE**

- Influences host range of strain through its overall effect on pathogenicity.
- Varied repeat elements observed in strains of different host range.

#### **PATHOGENICITY**

- Proximity with avirulence/pathogenicityassociated genes.
- Confers gained virulence through deletion of avirulence genes.
- Promotes pathogenicity via gained nucleotide diversity.



Mutation

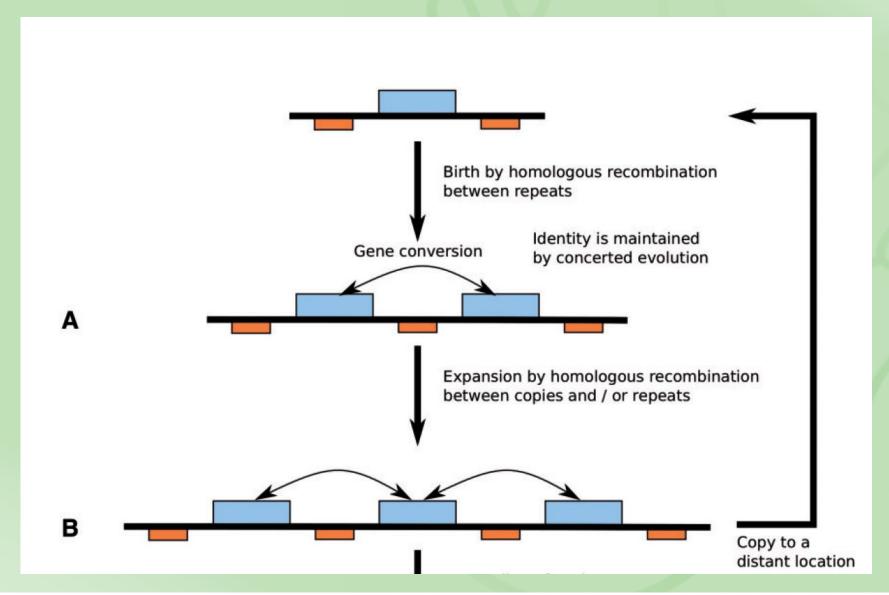
#### **EVOLUTION**

- Affects host fitness through deleterious/ advantageous insertion.
- Two speed genome concept highlights fastevolving LS genome compartment that is rich with TEs.
- Drives speciation and adaptive evolution.

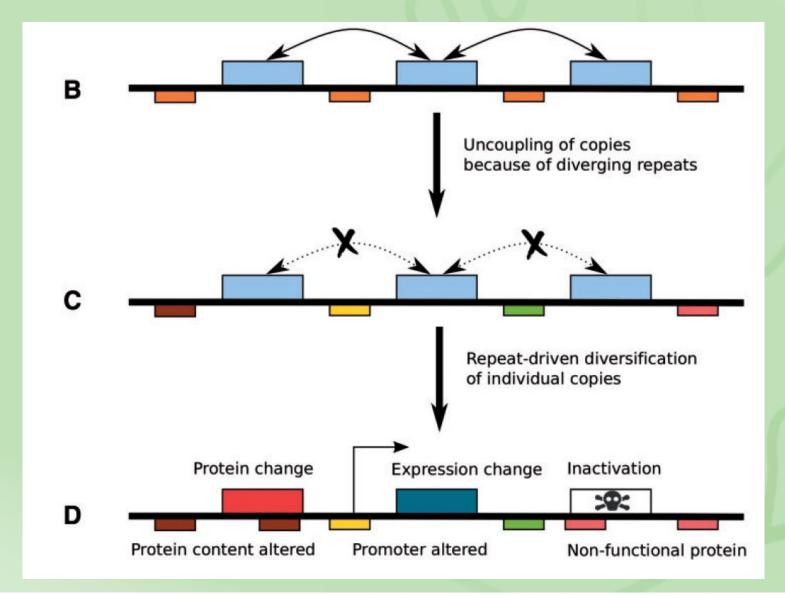
Int. J. Mol. Sci. 2019, 20, 3597; doi:10.3390/ijms20143597

www.mdpi.com/journal/ijms

### ETs na evolução de Cluster de efetores



### ETs na evolução de Cluster de efetores



# Exemplos de trabalhos de Genética funcional no estudo da Interação Microrganismo-hospedeiro

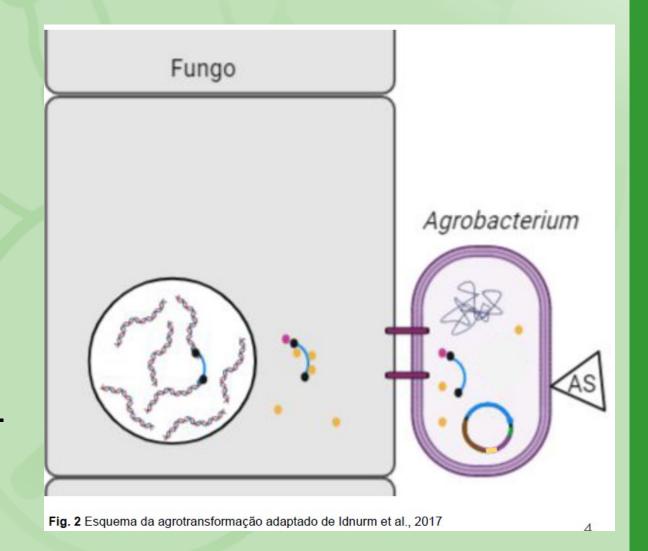
### Biblioteca de mutantes aleatórios

 Construção de bibiotecas usando métodos de transformação que geram inserção aleatória

• Exemplo: Agrotransformação

### Transformação via Agrobacterium tumefaciens

- Patógeno vegetal
- Somente o T-DNA do plasmideo é transferido para a célula hospedeira
- Inserções randômicas
- Uma ou mais cópias do T-DNA podem ser inseridas (normalmente uma)



Microbiological Research 192 (2016) 142-147



Contents lists available at ScienceDirect

#### Microbiological Research





Identification of genes associated with asexual reproduction in *Phyllosticta citricarpa* mutants obtained through *Agrobacterium tumefaciens* transformation

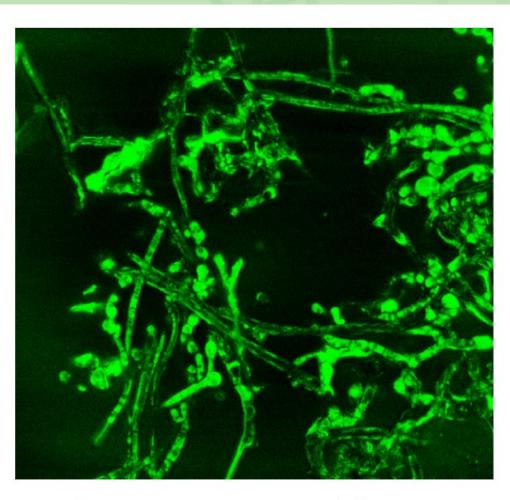


Eduardo Henrique Goulin<sup>a,1</sup>, Daiani Cristina Savi<sup>a,1</sup>, Desirrê Alexia Lourenço Petters<sup>a</sup>, Vanessa Kava<sup>a</sup>, Lygia Galli-Terasawa<sup>a</sup>, Geraldo José Silva Jr.<sup>b</sup>, Chirlei Glienke<sup>a,\*</sup>

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> Department of Genetics, Universidade Federal do Paraná, P.O. BOX 19071, CEP: 81531-980 Curitiba, PR, Brazil

<sup>&</sup>lt;sup>b</sup> Fund for Citrus Protection, Fundecitrus, Av. Dr. Adhemar Pereira de Barros, 201, CEP: 14807-040 Araraquara, SP, Brazil

# Passo 1: Obtenção da biblioteca expressando um gene repórter



**Fig. 1.** Green fluorescence protein expression in *Phyllosticta citricarpa* mutant LGMF06t7 showing spores and mycelia under green light excitation.  $40 \times$  magnification.

# Passo 2: Seleção de mutantes com alterações fenotípicas de interesse

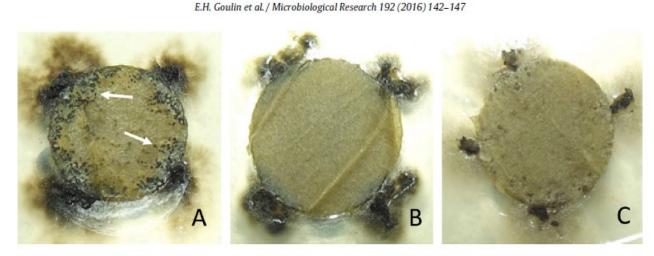


Fig. 2. Pycnidia formation assay in autoclaved citrus leaf discs 21 days after inoculation with (A) Phyllosticta citricarpa LGMF06 wild type – pycnidia are present on the leaf (white arrow); (B) P. citricarpa mutant LGMF06t7; and (C) P. citricarpa mutant LGMF06t9; no pycnidium observed on the leaf in both mutants.

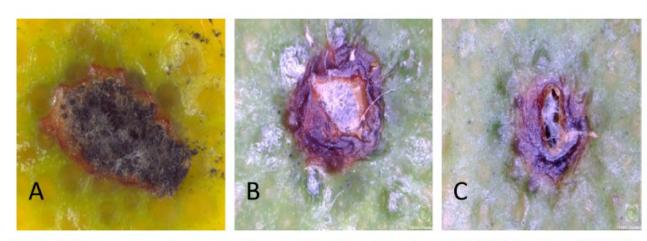
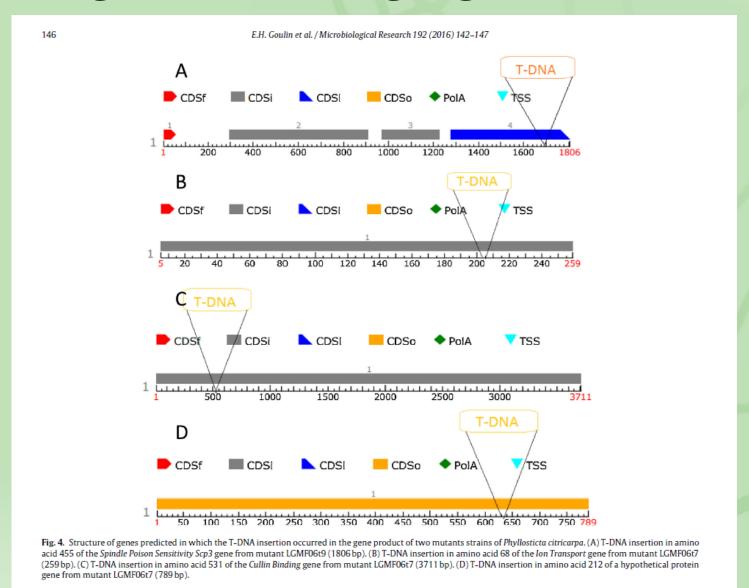


Fig. 3. Citrus Black Spot (CBS) disease symptom induction assays in Citrus sinensis fruits 21 days after inoculation with (A) Phyllosticta citricarpa LGMF06 wild type—CBS lesion development and pycnidia production; (B) P. citricarpa mutant LGMF06t7—no pycnidium development; and (C) P. citricarpa mutant LGMF06t9—no pycnidium development.

# Passo 3: Localização do local de inserção do T-DNA Associação de *genome walking* e genômica



### Passo 4: Realizar a prova de conceito

- Validação do gene:
  - Provar que aquele gene realmente está associado ao fenótipo
    - perda de patogenicidade por exemplo

- Metodologias:
  - Deleção de genes (knockout)
  - Silenciamento de genes (knockdown RNAi por exemplo)



### Exemplo de Silenciamento via RNAi

- Dificuldade de transformação genética
- Necessidade de uso de Agrotransformação
- Inexistência do sistema de RNAi desenvolvido para o fungo *Phyllosticta citricarpa*

# Construction of an RNAi expression vector and agrotransformation into *Phyllosticta citricarpa*

#### Objetivos:

- Verificar in silico a possibilidade de usar o sistema RNAi em espécies de Phyllosticta, com ênfase em P. citricarpa
- Construir um vetor para aplicação de RNAi via agrotransformação para fungos filamentosos
- Fazer a prova de conceito para uso de RNAi em P. citricarpa usando DsRed.

 Após, aplicar o sistema para a validação dos genes associados a patogenicidade em *P. citricarpa*

Passo 1: inserir um gene reporter no fungo:

Journal of Microbiological Methods 80 (2010) 143-147



Contents lists available at ScienceDirect

#### Journal of Microbiological Methods

journal homepage: www.elsevier.com/locate/jmicmeth



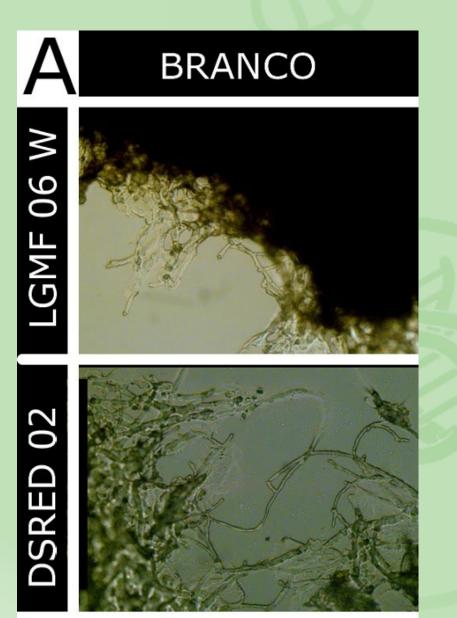
#### Agrobacterium tumefaciens-mediated transformation of Guignardia citricarpa

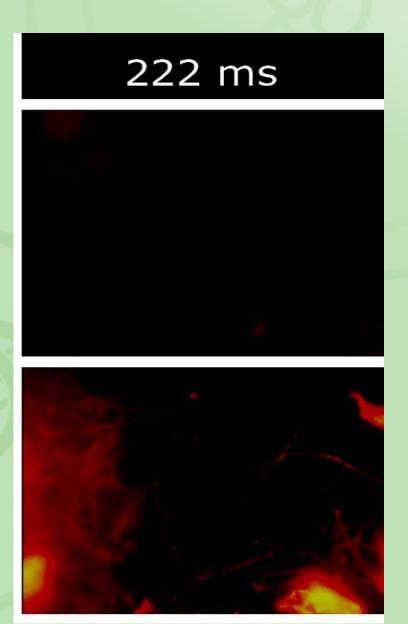
J.G. Figueiredo <sup>a,1</sup>, E.H. Goulin <sup>a,2</sup>, F. Tanaka <sup>a,2</sup>, D. Stringari <sup>a,3</sup>, V. Kava-Cordeiro <sup>a,3</sup>, L.V. Galli-Terasawa <sup>a,4</sup>, C.C. Staats <sup>b,5</sup>, A. Schrank <sup>b,6</sup>, C. Glienke <sup>a,\*</sup>

<sup>&</sup>lt;sup>a</sup> UFPR, Department of Genetics, Curitiba, PR, Brazil

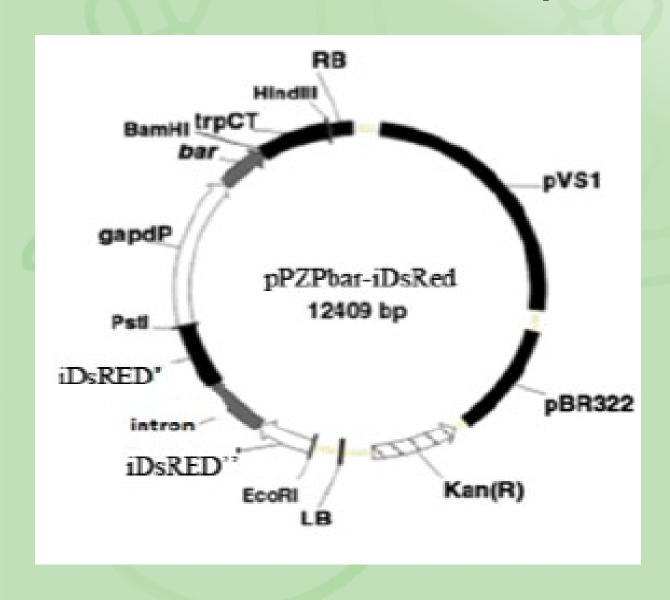
b UFRGS, Biotechnology Center, Porto Alegre, RS, Brazil

Passo 1: inserir um gene reporter no fungo (DsRed):

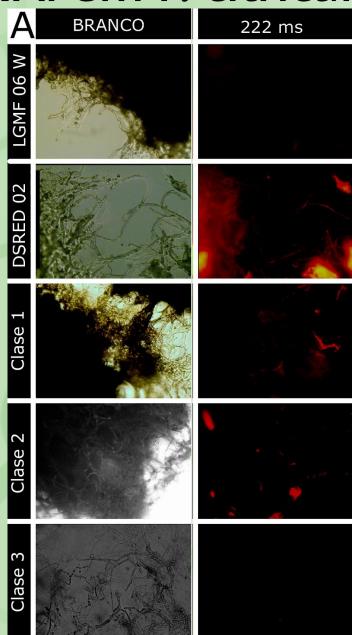




Passo 2: Construir um vetor binario (agrobacterium) com RNAi para o DsRed

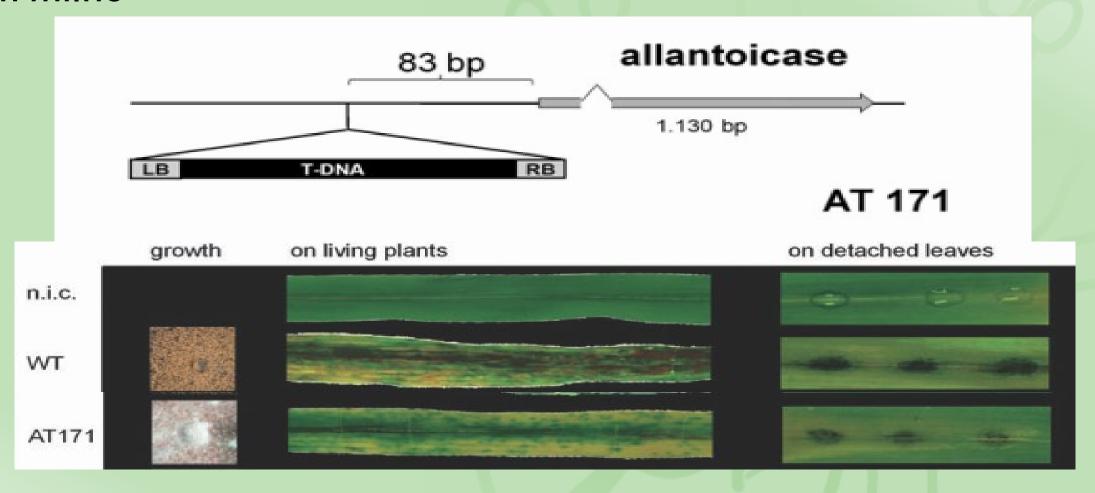


Passo 3: Retransformar os mutantes expressando DsRed (usando agora o vetor de RNAi)



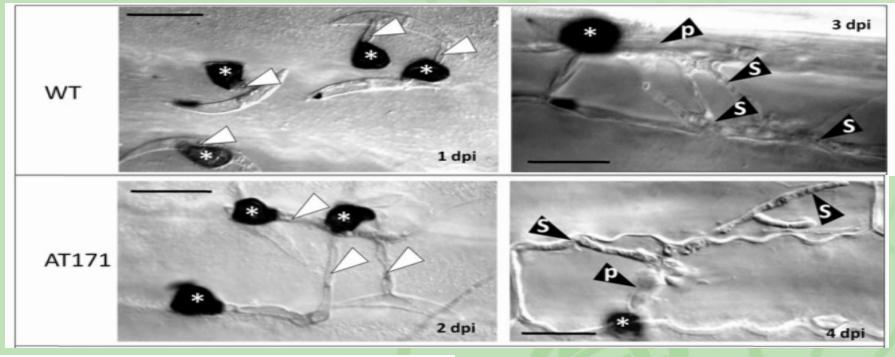
### Exemplo de Deleção gênica

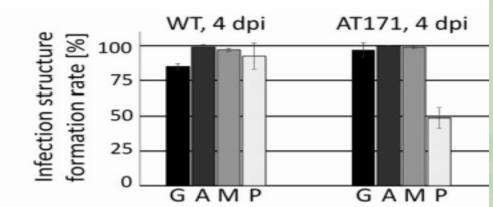
### ATMT: mutante de *Colletotrichum graminicola* com virulência reduzida em milho



**Münch et al. (2011):** mutante AT171 inserção do T-DNA no promotor do gene que codifica a enzima allantoicase

### Alterações na virulência

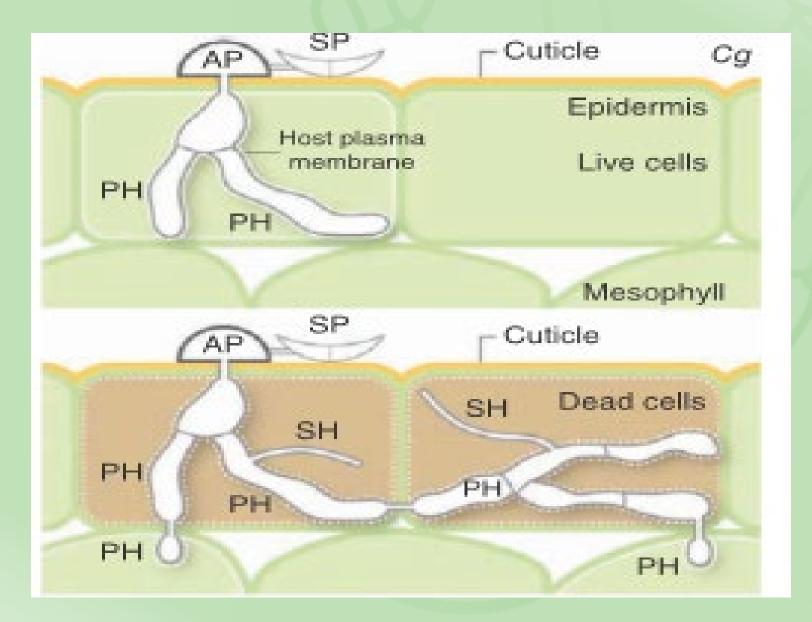




G, germ tubes; A, appressoria;M, melanized appressoria;P, penetration.

White arrowheads indicate germ tubes, black arrowheads mark in planta differentiated hyphae; **p** and **s** indicate primary and secondary hyphae. Appressoria are marked by asterisks.

### Colletotrichum graminicola: tipo de interação com o milho: fungo hemibiotrófico



### Prova de conceito - Deleção gênica

Phytopathology • 2020 • 110:1530-1540 • https://doi.org/10.1094/PHYTO-04-20-0114-R

Mycology

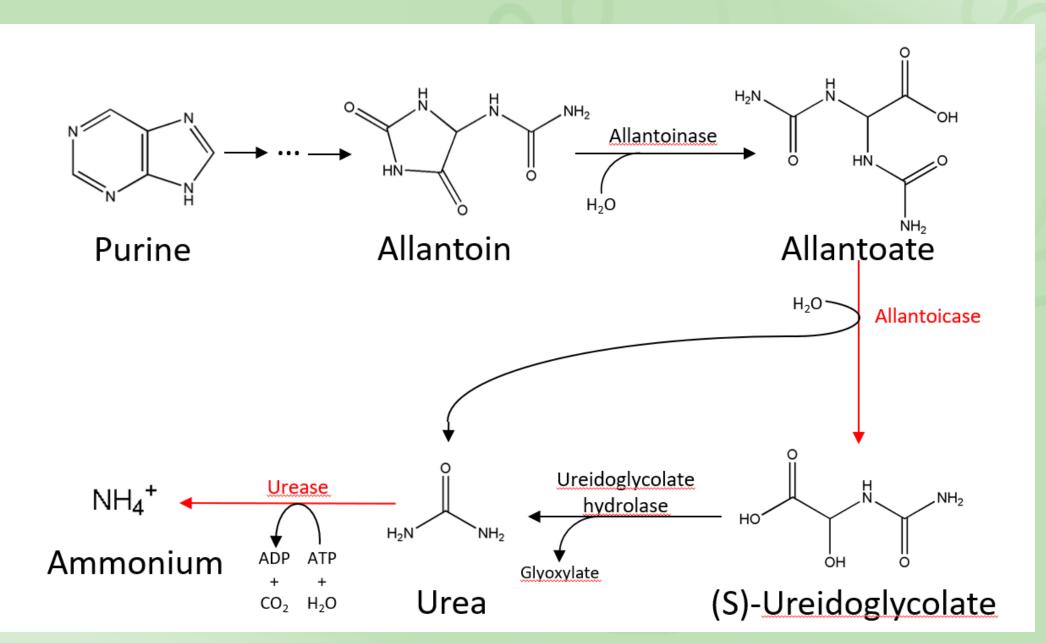
e-Xtra\*

# Molecular Characterization of the Purine Degradation Pathway Genes *ALA1* and *URE1* of the Maize Anthracnose Fungus *Colletotrichum graminicola* Identified Urease as a Novel Target for Plant Disease Control

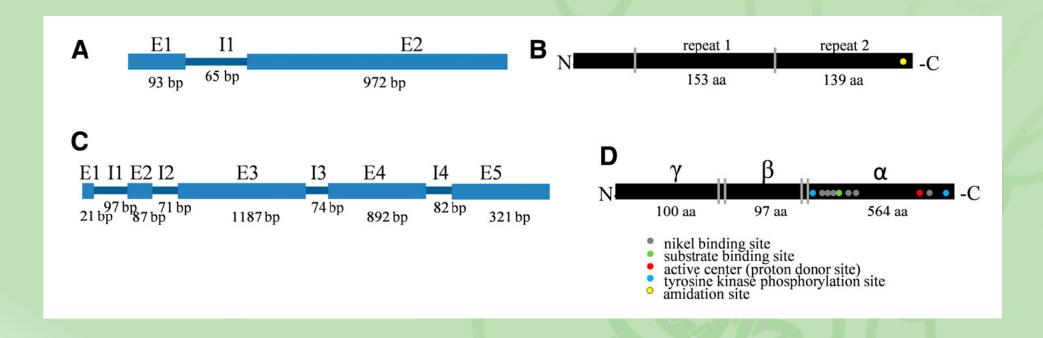
Elvio Henrique Benatto Perino,<sup>1</sup> Chirlei Glienke,<sup>1,2,†</sup> Alan de Oliveira Silva,<sup>1,2</sup> and Holger B. Deising<sup>2,†</sup>

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> Postgraduate Program in Genetics, Department of Genetics, Federal University of Paraná, Centro Politécnico, Jardim das Américas, 81531-990, Curitiba, Paraná State, Brazil

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> Martin Luther University Halle-Wittenberg, Faculty of Natural Sciences III, Institute for Agricultural and Nutritional Sciences, Chair for Phytopathology and Plant Protection, Betty-Heimann-Str. 3; D-06120 Halle (Saale), Germany Accepted for publication 27 April 2020.

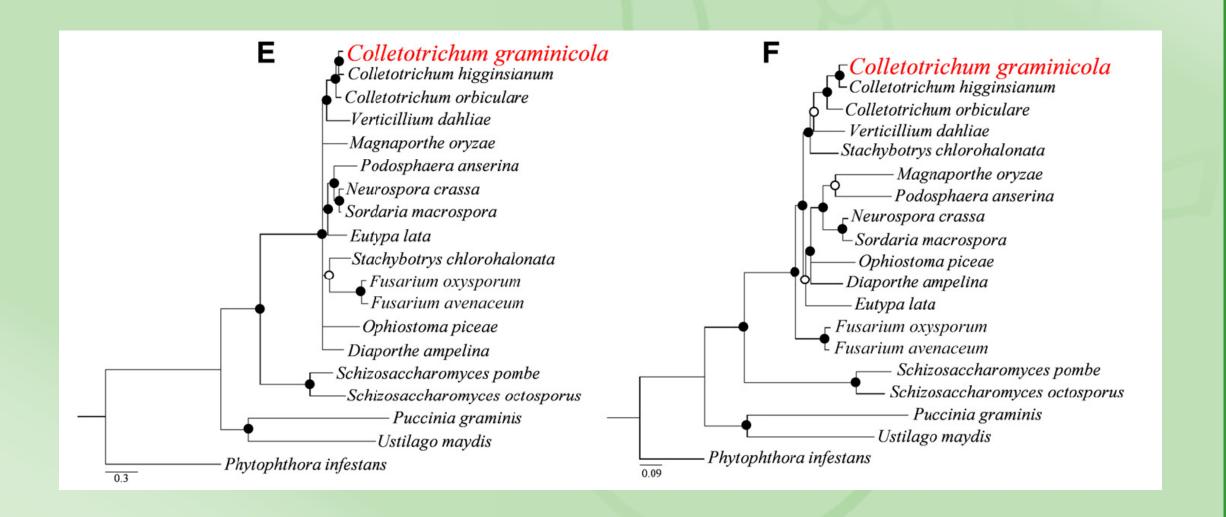


# Estrutura dos genes (A, C) e das proteínas (B,D)

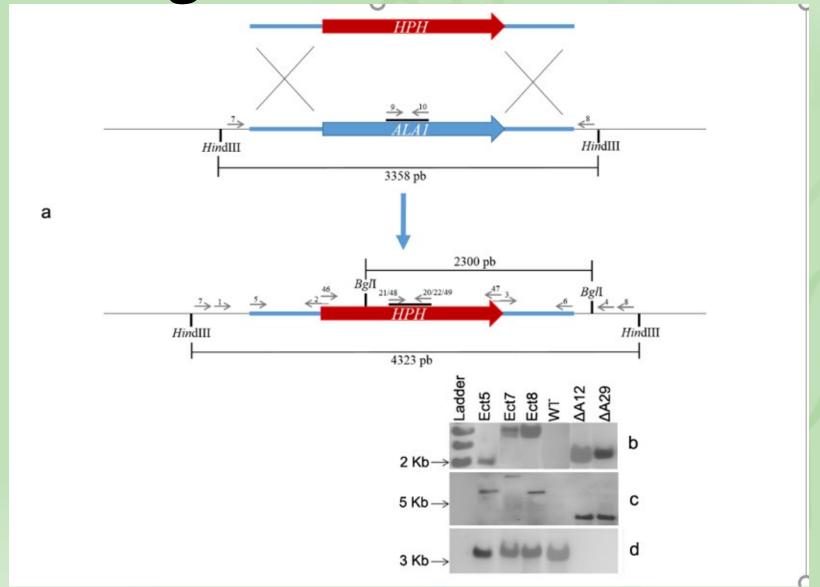


A) Ala1 C) Ure1

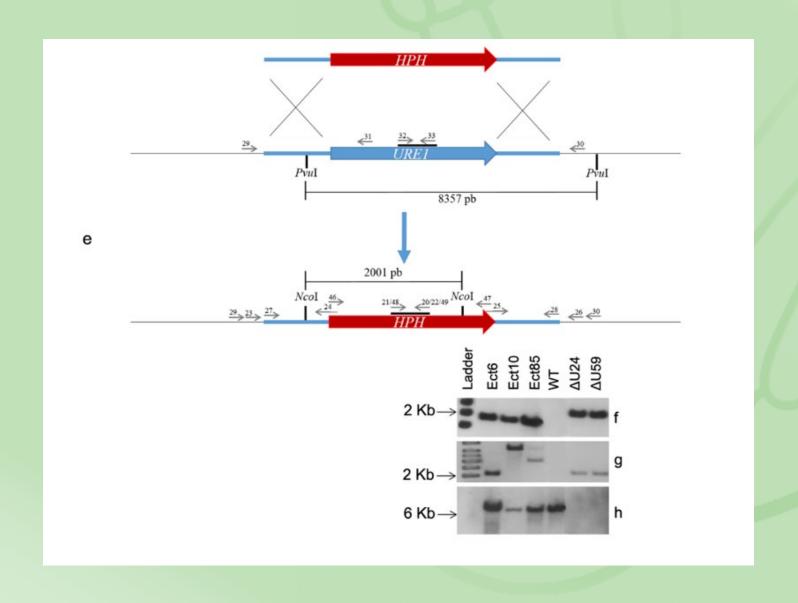
### Filogenia dos genes Ala1 e Ure1



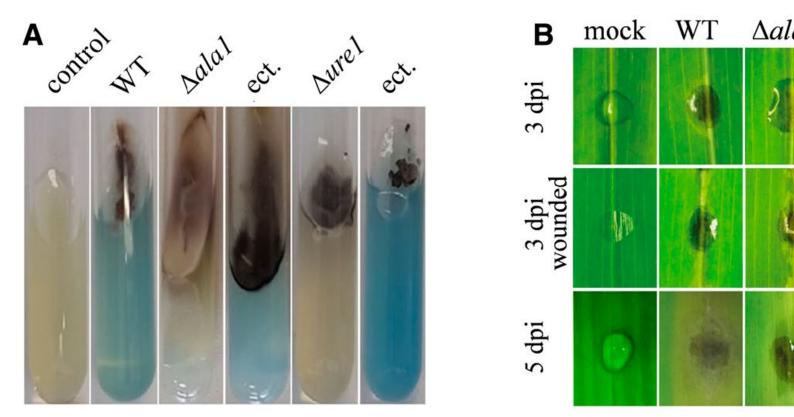
### Deleção do gene Ala1

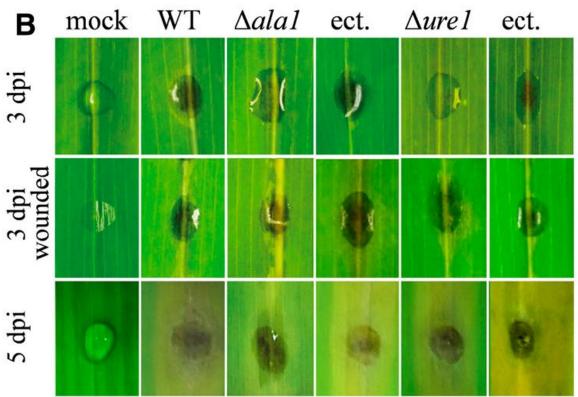


### Deleção do gene Ure1

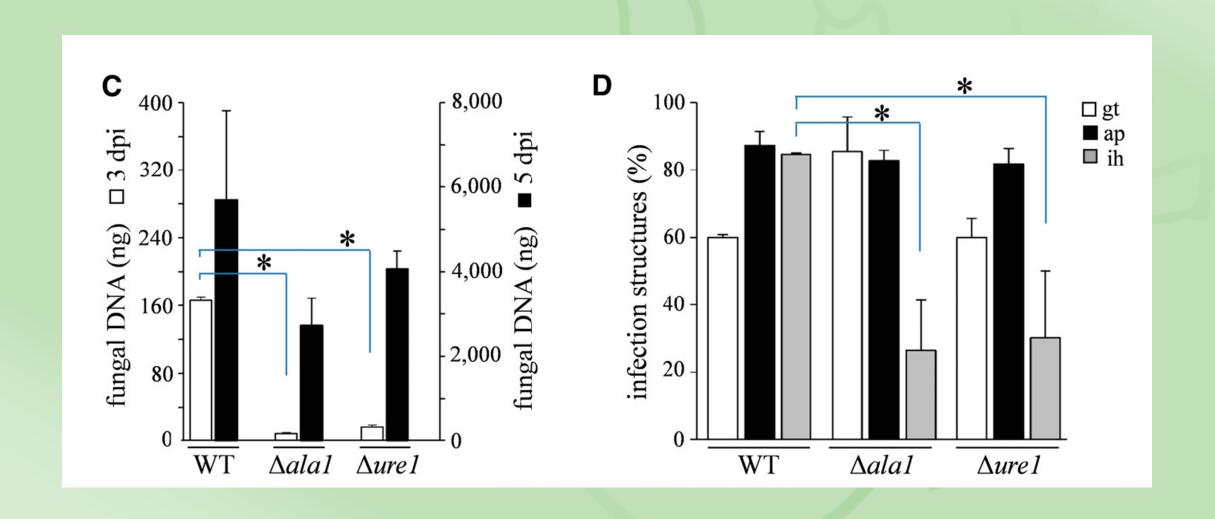


## Avaliação dos mutantes

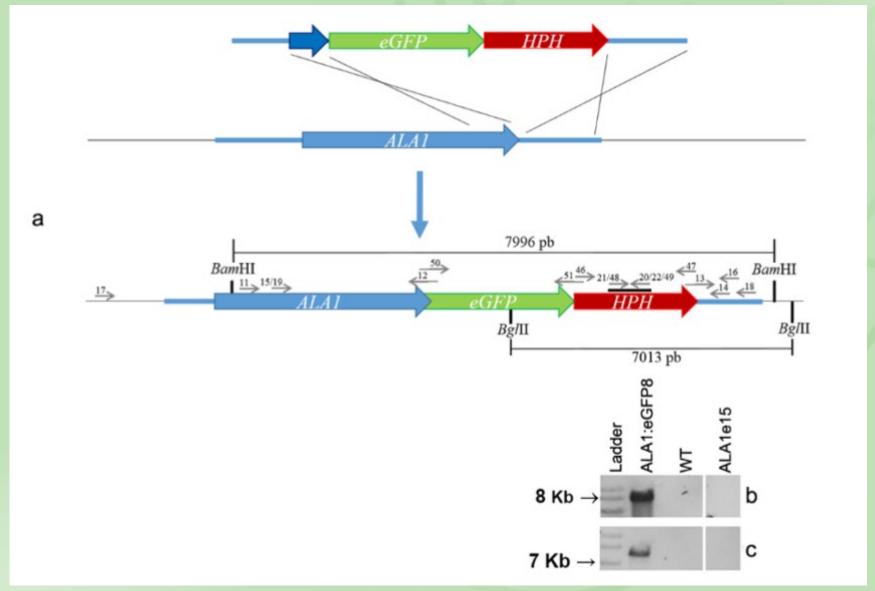




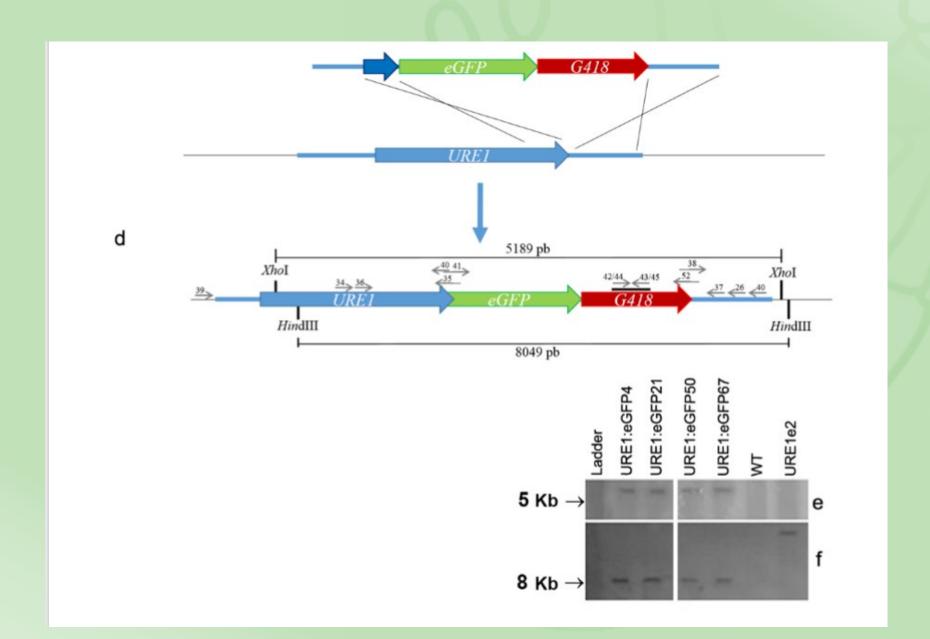
### Avaliação dos mutantes qPCR



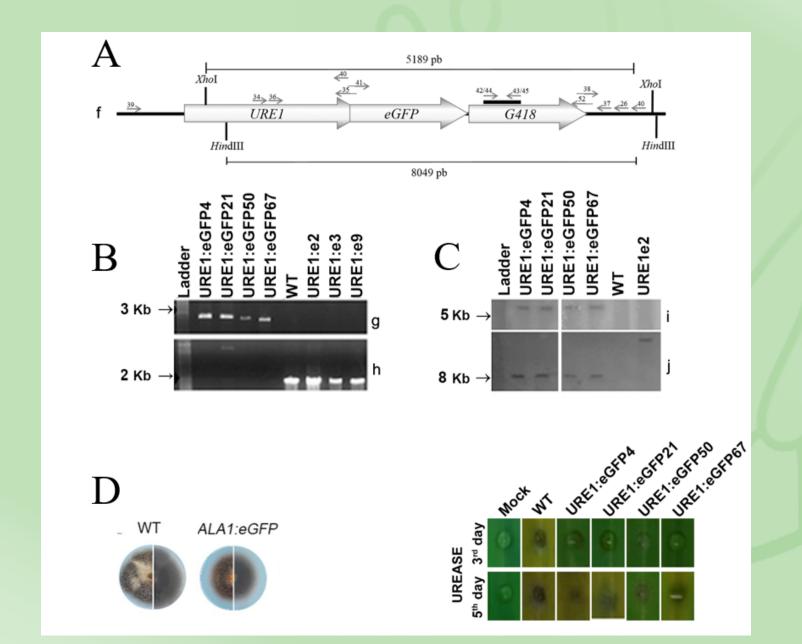
Análise da expressão do gene Ala1 – fusão com eGFP



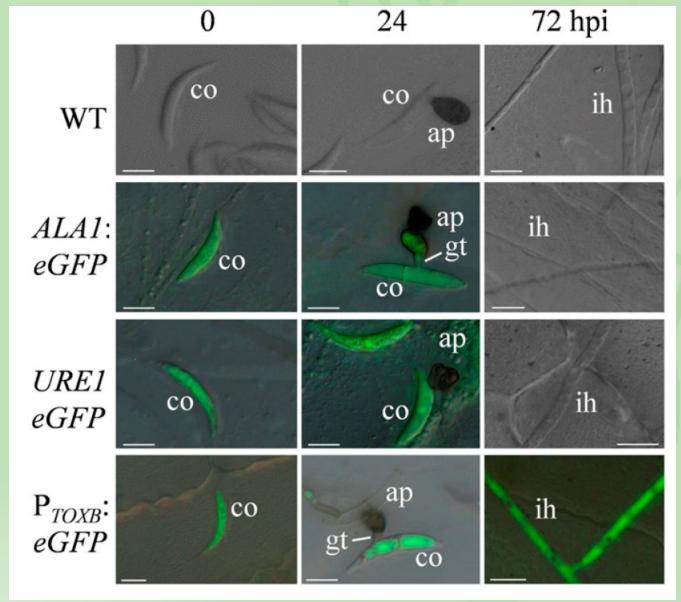
#### Análise da expressão do gene Ure1 - fusão com eGFP



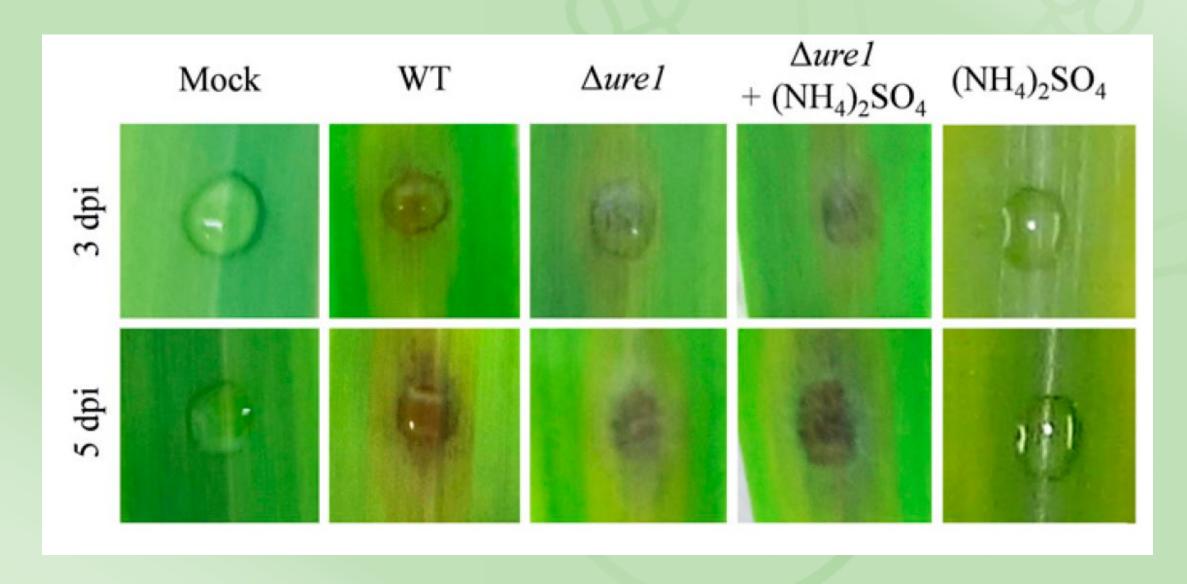
#### Análise da expressão do gene Ure1 - fusão com eGFP



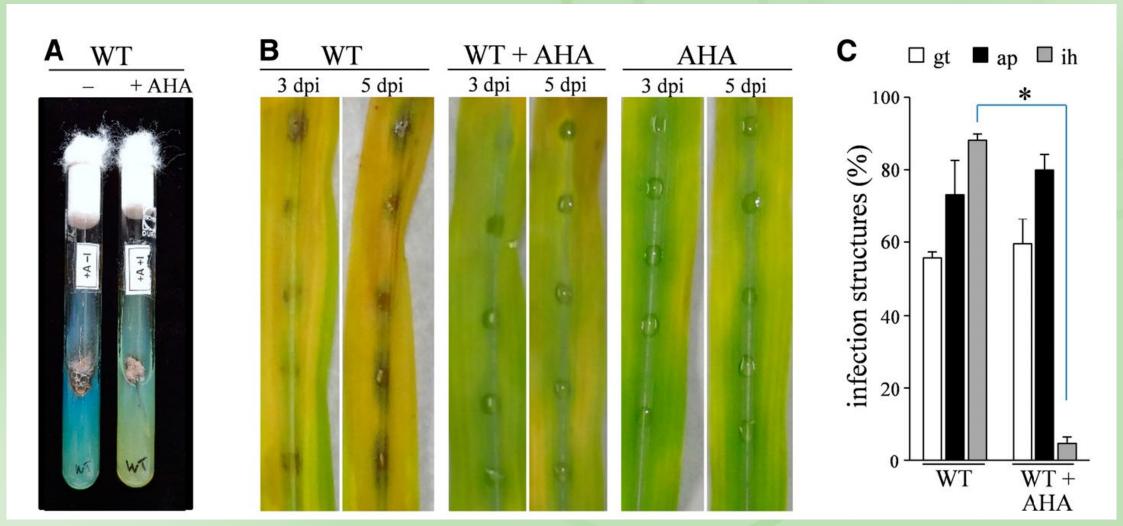
Análise da expressão dos genes – fusão com eGFP



## Suplementação com amônia – mutantes voltam a causar sintomas

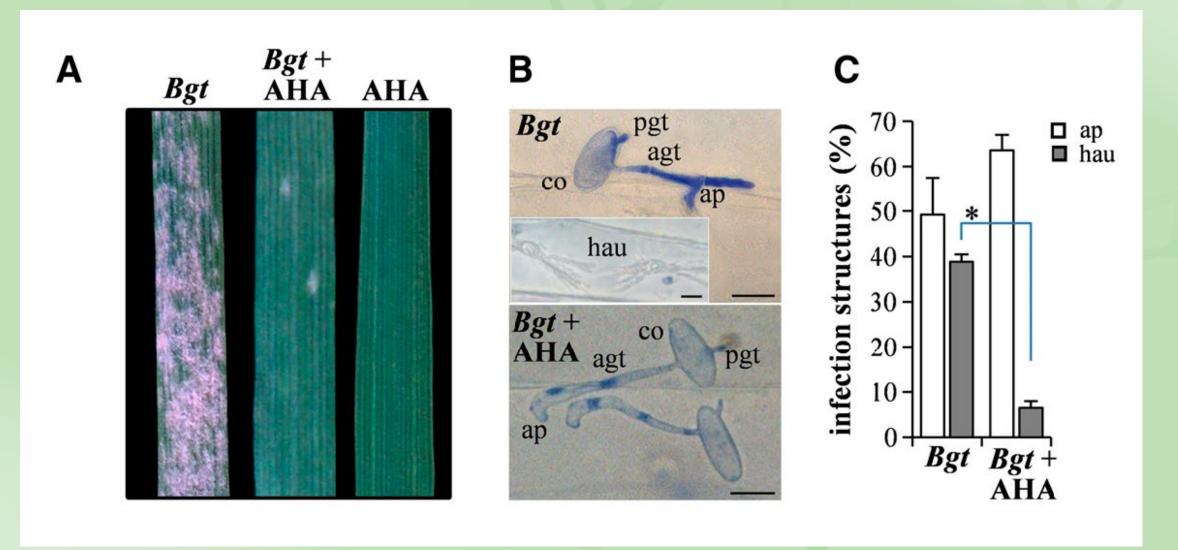


## Inibidor de Urease - Selvagem com fenótipo semelhante aos mutantes

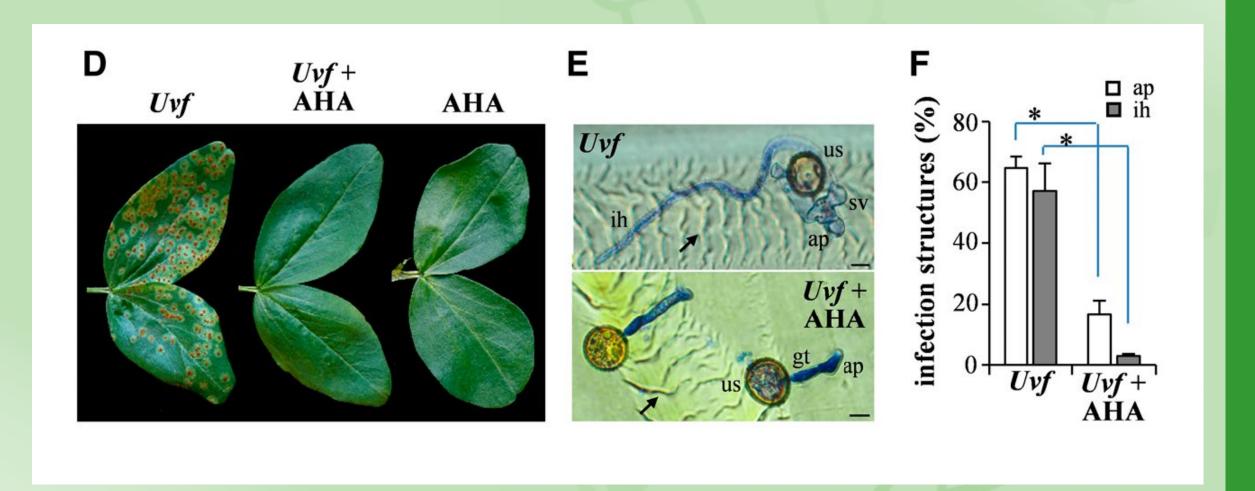


**Acetohydroxamic acid (AHA)** 

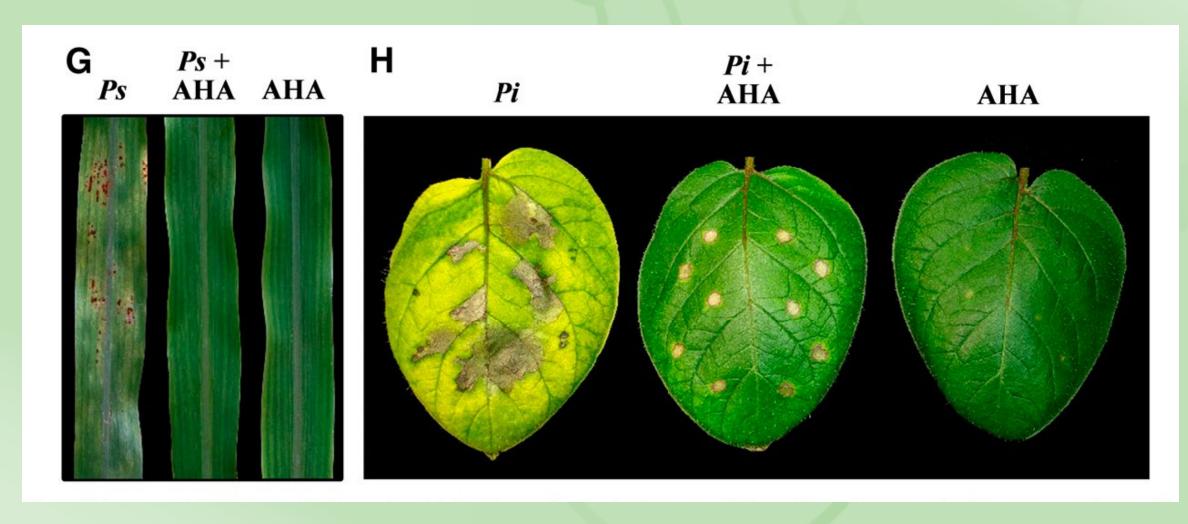
# Avaliação do Inibidor de Urease em outros patossistemas



# Avaliação do Inibidor de Urease em outros patossistemas



# Avaliação do Inibidor de Urease em outros patossistemas



G) Puccinia sorghi (Ps)

H) Phytophtora infestans (Pi)