

UNIVERSIDADE DE SÃO PAULO
CENTRO DE ENERGIA NUCLEAR NA AGRICULTURA

GUILHERME FAGANELLO DRESSANO

Análise da capacidade de silenciamento gênico de *Moniliophthora perniciosa* como método de controle

Piracicaba
2019

GUILHERME FAGANELLO DRESSANO

Análise da capacidade de silenciamento gênico de *Moniliophthora perniciosa* como método de controle

Versão revisada de acordo com a Resolução COPGr 6018 de 2011

Dissertação apresentada ao Centro de Energia Nuclear na Agricultura da Universidade de São Paulo para obtenção do título de Mestre em Ciências.

Área de concentração: Biologia na Agricultura e no Ambiente

Orientador: Prof. Dr. Antonio Vargas de Oliveira Figueira

Piracicaba

2019

AUTORIZO A DIVULGAÇÃO TOTAL OU PARCIAL DESTE TRABALHO, POR QUALQUER MEIO CONVENCIONAL OU ELETRÔNICO, PARA FINS DE ESTUDO E PESQUISA, DESDE QUE CITADA A FONTE.

Dados Internacionais de Catalogação na Publicação (CIP)

Técnica de Biblioteca - CENA/USP

Faganello Dressano, G.

Análise da capacidade de silenciamento gênico de *Moniliophthora perniciosa* como método de controle / Guilherme Faganello Dressano; orientador Antonio Vargas de Oliveira Figueira. - - Versão revisada de acordo com a Resolução COPGr 6018 de 2011. - - Piracicaba, 2019.

162 p. : il.

Dissertação (Mestrado - Programa de Pós-Graduação em Ciências. Área de Concentração: Biologia na Agricultura e no Ambiente) - Centro de Energia Nuclear na Agricultura da Universidade de São Paulo.

1. Cacau 2. Expressão gênica 3. Fungicidas 4. Fungos fitopatogênicos 5. Plantas transgênicas 6. RNA de interferência 7. Tomate 8. Vassoura-de-bruxa 9. Xenobiótico
I. Título

CDU 631.52 : 632.27

Elaborada por:

Marilia Ribeiro Garcia Henyei

CRB-8/3631

Resolução CFB Nº 184 de 29 de setembro de 2017

AGRADECIMENTOS

Ao Professor Figueira por ter me aceitado como seu orientado mesmo sabendo das minhas particularidades, por toda a paciência, ensinamentos e atuar verdadeiramente como um orientador durante a minha trajetória aqui;

A minha esposa Bruna por me incentivar desde o início de todas as formas possíveis e suportar às incontáveis dias e noites em que estive ausente, por estar comigo por todo esse tempo, além do grande suporte na formatação e configuração da dissertação;

A minha família, em especial meus pais Ivo e Vera e meus irmãos Gustavo e Ana Julia por terem me incentivado desde sempre a não parar de estudar e continuar em busca de um caminho melhor;

A toda a equipe do LAMP, alunos de pós-graduação, técnicos de laboratório, estagiários e agregados, pelo colegismo e suporte na condução dos experimentos, em especial a: Rodolfo Maniero pela inestimável paciência, didática e senso de ajuda em todas as etapas dos experimentos, especialmente nas clonagens e até hoje com as dúvidas que tenho; Danielle Scotton e Luciana Chiba pela condução dos experimentos de transformação de MT, sem o qual o mesmo não haveria ocorrido; Albania Torres pela cumplicidade, companheirismo e apoio nas horas em que me sentia fora da minha zona de conforto; Felippe Campana em todos os momentos em que precisei de ajuda no laboratório, em muitos fazendo com as próprias mãos para me ajudar; Daniele Paschoal e Éder Silva pela ajuda, ensinamentos e parceria na condução do experimento com o inibidor de AOX.

Aos colegas do Laboratório de Genômica e Expressão da UNICAMP pela troca de experiências e inúmeras ajudas, em especial a Adrielle Ayumi, Mario Barsottini, Marcelo Carazzolle e Professor Gonçalo Pereira.

A Syngenta Proteção de Cultivos, nas pessoas de Lucas Mialick, Eduardo Ozorio, Lucio Lemes, Dhiego Duvaresch, Caio Prates, Mailson Machado, Patrick Correr e Diogener Araújo por ter permitido que eu realizasse este mestrado conciliando com horas de trabalho e por valorizar e incentivar a ciência e funcionários que buscam conhecimento.

“When things go wrong, as they sometimes will,
When the road you’re trudging seems all uphill,
When the funds are low and the debts are high,
And you want to smile, but you have to sigh,
When care is pressing you down a bit,
Rest, if you must, but don’t you quit.”

John Greenleaf Whittier

RESUMO

FAGANELLO DRESSANO, G. **Análise da capacidade de silenciamento gênico de *Moniliophthora perniciosa* como método de controle.** 2019. 162 p. Dissertação (Mestrado em Ciências) - Centro de Energia Nuclear na Agricultura, Universidade de São Paulo, Piracicaba, 2019.

O fungo basidiomiceto *Moniliophthora perniciosa* é o agente causal da doença conhecida como “vassoura-de-bruxa”, que afeta o cacaueiro (*Theobroma cacao*) e é um dos principais detratores da produtividade desta cultura no Brasil e no mundo. Os danos ao desenvolvimento do cacaueiro resultantes da infecção por este fitopatógeno incluem a podridão dos frutos e a indução de brotações laterais nos ramos infectados, resultando no enfraquecimento geral das plantas. Os métodos de controle dessa doença, como resistência genética, podas fitossanitárias e controle químico não se mostraram satisfatórios até o momento. Dadas as particularidades deste patossistema, uma das alternativas que se vislumbra é o desenvolvimento de compostos biologicamente ativos em rotas metabólicas essenciais ao fungo e, portanto, capazes de reduzir os danos causados pela doença. Na fase biotrófica de *M. perniciosa*, descobriu-se que a via alternativa de transferência de elétrons desempenhada pela enzima oxidase alternativa mitocondrial (AOX) é importante para a produção de ATP e resistência a fungicidas, e trabalhos recentes demonstraram que o uso *in vitro* e *in vivo* de compostos inibidores desta enzima reduziram a viabilidade de esporos de *M. perniciosa*. Neste trabalho, foi proposta nova abordagem *in vivo* de condução de ensaios para avaliação de inibidor da enzima AOX sobre a patogenicidade de *M. perniciosa* no tomateiro ‘Micro-Tom’ (MT) fornecido via radicular por meio de solução nutritiva. Por outro lado, o entendimento dos mecanismos de infecção de fungos fitopatogênicos abre caminho para novas estratégias de controle. Relatos recentes em outros patossistemas sugerem que, além de proteínas efetoras, patógenos empregam pequenos RNAs (sRNA) para manipulação direta do sistema de defesa vegetal. Já foi demonstrado que hospedeiros expressando RNA dupla fita correspondendo a genes alvos do patógeno, incluindo fungos filamentosos, podem gerar pequenos RNAs interferentes (siRNA) que levam ao silenciamento desses genes alvo, denominada HIGS (*Host Induced Gene Silencing*). Neste projeto buscou-se confirmar a presença da maquinaria genética para produção e processamento de pequenos RNAs (sRNA) e o mecanismo de RNA de interferência no genoma de *M.*

perniciosa. Além disso, a planta modelo tomateiro ‘Micro-Tom’ (MT) foi transformada geneticamente para expressar uma das componentes chaves deste mecanismo (enzimas *Dicers*) visando entender seu papel na patogenicidade de *M. perniciosa* em futuros estudos. Como resultados, tem-se que o inibidor da enzima oxidase alternativa (AOX) ‘7j-41’ administrado preventivamente a inoculação por basidiosporos de *M. perniciosa* foi efetivo em reduzir a severidade da infecção e proteger a produção de biomassa das plantas do efeito deletério do patógeno. Descobriu-se que *M. perniciosa* tem em seu genoma genes participantes da rota de silenciamento gênico canônico descrita em fungos, incluindo três *Dicers* (DCL), 10 Argonautas (AGO) e sete RNA-polimerase dependente de RNA (RdRPs). Alguns genes de cada grupo se mostraram principalmente expressos nas fases de micélio monocariótico, dicariótico, primórdio e basidiomata, sugerindo importância em etapas da interação planta-patógeno. Obteve-se com sucesso plantas de tomateiro ‘Micro-Tom’ transgênicas com a construção concatenada contendo fragmentos das três *Dicers* do fungo, a partir de onde se poderá em futuros trabalhos avaliar se *M. perniciosa* emprega sRNAs como efetores de virulência em tomateiro MT.

Palavras-chave: *Moniliophthora perniciosa*. Silenciamento gênico. Inibidor da oxidase alternativa mitocondrial.

ABSTRACT

FAGANELLO DRESSANO, G. **Gene silencing analysis as a control method against *Moniliophthora perniciosa*.** 2019. 162 p. Dissertação (Mestrado em Ciências) - Centro de Energia Nuclear na Agricultura, Universidade de São Paulo, Piracicaba, 2019.

The Basidiomycete fungus *Moniliophthora perniciosa* is the causal agent of the disease known as “witch's broom disease”, which affects cacao tree (*Theobroma cacao*) and is one of the main detractors of the productivity of this crop in Brazil and worldwide. The damage to cacao trees resulting from infection by this plant pathogen includes fruit rot and induction of lateral shoots in the infected branches, resulting in general weakening of the plants. Control methods of this disease, such as genetic resistance, phytosanitary pruning and chemical control have been shown to be palliative measures. Given the peculiarities of this pathosystem, one of the envisioned alternatives is the development of biologically active compounds on essential metabolic pathways capable of reducing the damage caused by the disease. In the biotrophic phase of *M. perniciosa*, it has been found that the alternative electron transfer pathway played by the enzyme alternative mitochondrial oxidase (AOX) is important for ATP production and fungicide tolerance. Recently, it was shown that *in vitro* and *in vivo* inhibition of this enzyme reduced the viability of *M. perniciosa* spores. In this work, a new *in vivo* approach is proposed for the evaluation of AOX synthetic inhibitor to assess its efficacy against *M. perniciosa* in the tomato model 'Micro-Tom' (MT), sourced by roots via nutrient solution. On the other hand, understanding the mechanisms of phytopathogenic fungi infection paves the way for new control strategies. Recent reports in other pathosystems suggest that, in addition to effector proteins, pathogens employ small RNAs (sRNA) for direct manipulation of the plant defense system. Hosts expressing double-stranded RNA corresponding to target genes of the pathogen, including filamentous fungi, have been shown to generate small interfering RNAs (siRNA) that lead to the silencing of these target genes, in an approach named Host Induced Gene Silencing (HIGS). This project aimed to confirm the presence of genetic machinery for the production and processing of small RNAs (sRNA) and the RNA interference mechanism in the *M. perniciosa* genome. In addition, the 'Micro-Tom' (MT) model tomato was genetically transformed to express one of the key components of this mechanism (*Dicers enzymes*) to understand its role in the

pathogenicity of *M. perniciosa* in future studies. As a result, alternative oxidase inhibitor (AOX) '7j-41' preventively administered to inoculation of *M. perniciosa* basidiospores was effective in reducing the severity of infection and protecting plant biomass from the deleterious effects of the pathogen. *M. perniciosa* has in its genome genes participating in the canonical gene silencing pathway described in fungi, including three *Dicers* (DCL), 10 Argonauts (AGO), and seven RNA-dependent RNA polymerase (RdRPs). These genes were mainly expressed in the monocarotic, dicarotic, primordial and basidioma mycelium phases, suggesting importance in several stages of plant-pathogen interaction. Transgenic 'Micro-Tom' tomato plants have been successfully obtained with the concatenated construction with fragments of the three fungus *Dicers*, from which it will be possible to further evaluate whether *M. perniciosa* employs sRNAs as virulence effectors in MT tomato.

Keywords: *Moniliophthora perniciosa*. Gene silencing. Alternative oxidase inhibitor.

LISTA DE FIGURAS

Figura 1. Modelo de predição da mobilidade de xenobióticos	28
Figura 2. Modelo mais atual de predição da mobilidade de xenobióticos	29
Figura 3. Rota de silenciamento gênico canônica proposta para o fungo <i>N. crassa</i>	32
Figura 4. Silenciamento gênico canônica proposta para o fungo <i>N. crassa</i>	33
Figura 5. Plantas de MT mantidas em câmara úmida por 24 horas antes da inoculação com basidiósporos de <i>M. perniciosa</i>	40
Figura 6. Cronograma simplificado com as etapas de condução do experimento com o inibidor da AOX '7j-41'	41
Figura 7. Representação esquemática da união dos fragmentos das três <i>Dicers</i> de <i>M. perniciosa</i> por técnica de PCR	51
Figura 8. Sintoma típico da infecção de tomateiros 'Micro-Tom' por <i>M. perniciosa</i> avaliados 25 dias após a inoculação. A. Inoculado; B. Não-inoculado	56
Figura 9. Avaliação do diâmetro (mm) de plantas de MT ao longo do tempo após a inoculação ¹	57
Figura 10. Avaliação da altura (cm) de MT ao longo do tempo após a inoculação ¹ ..	58
Figura 11. Avaliação de biomassa seca (g) por parte da planta de MT aos 55 DAI ¹ ..	59
Figura 12. Avaliação de contagem de frutos por planta de MT aos 55 DAI ¹	59
Figura 13. Visão geral das plantas de MT (esquerda para direita) aos 35 DAI: A. Controle não-inoculada, B. Controle + '7j-41', C. Inoculada + '7j-41' e D. Inoculada ..	60
Figura 14. Esquema simplificado das etapas e componentes do silenciamento gênico canônico com os genes encontrados no genoma de <i>M. perniciosa</i>	68
Figura 15. Representação esquemática de fragmentos que compõem a sequência MpDCL-1/2/3 que originarão cada uma das <i>Dicers</i> de <i>M. perniciosa</i> (MpDCL-1, MpDCL-2, MpDCL-3) e a localização de cada siRNA pretilo	78
Figura 16. Representação do vetor de silenciamento pK7GWIWG2(II), contendo o promotor CaMV35S, os primers concatenados dos genes MP14055 (<i>Dicer-like</i> 1), MP10442 (<i>Dicer-like</i> 2) e MP01869 (<i>Dicer-like</i> 3), genes de resistência a antibióticos, ítron e terminador 35S	79
Figura 17. Regeneração de plantas MT-DCL1/2/3 contendo a construção DCL1/2/3 do primeiro (A) e segundo (B) eventos em meio de enraizamento; plantas do primeiro evento em aclimatação (C); plantas sobreviventes usadas para as confirmações de transformação (D)	80

Figura 18. Gel de 2% agarose contendo a amplificação específica da construção DCL-1/2/3 no vetor de silenciamento pK7GWIWG2(II). Marcador de peso molecular de 1 KB (Fermentas)..... 81

LISTA DE TABELAS

Tabela 1. Sequência completa dos genes e <i>primers</i> (<i>forward</i> em verde e <i>reverse</i> em vermelho) e tamanho do <i>amplicon</i> (sublinhado) das três <i>Dicers</i> (MP14055, MP10442 e MP01869) de <i>M. perniciosa</i> usados na clonagem.....	44
Tabela 2. <i>Primers</i> utilizados na união dos fragmentos de <i>Dicers</i> de <i>M. perniciosa</i> . Em negrito, estão representadas as bordas coesivas adicionadas aos fragmentos de DNA.....	51
Tabela 3. Genes candidatos a participarem da rota de processamento canônico de pequenos RNAs de <i>M. perniciosa</i> após busca por palavra-chave e BLASTp, indicando a classe, número e identificação dos genes presumíveis em <i>Moniliophthora perniciosa</i>	64
Tabela 4. Proposta de genes participantes da rota de processamento de pequenos RNA canônico de <i>Moniliophthora perniciosa</i> indicando a classe, número de genes identificados e a identificação dos genes presumíveis	65
Tabela 5. Expressão dos genes <i>Dicers</i> encontrados no genoma de <i>M. perniciosa</i> em RPKM (<i>Reads Per Kilobase Million</i>) em função da condição biológica em que infestam cacaueiro.....	69
Tabela 6. Expressão dos genes Argonautas encontrados no genoma de <i>M. perniciosa</i> em RPKM (<i>Reads Per Kilobase Million</i>) em função da condição biológica em que infestam cacaueiro	70
Tabela 7. Expressão dos genes RdRPs encontrados no genoma de <i>M. perniciosa</i> em RPKM (<i>Reads Per Kilobase Million</i>) em função da condição biológica em que infestam cacaueiro.....	71
Tabela 8. Sequências de <i>Dicers</i> encontradas no genoma de <i>Moniliophthora perniciosa</i>	76
Tabela 9. Predição de siRNAs formados a partir da expressão da construção pK7GWIWG(II)::MpDCL-1/2/3	77

SUMÁRIO

1. INTRODUÇÃO	17
2. REVISÃO DA LITERATURA.....	20
2.1. O patossistema <i>M. perniciosa</i> x <i>T. cacao</i>	20
2.2. Controle químico de fitopatógenos e uso de inibidores da enzima oxidase alternativa (AOX).....	23
2.3. Silenciamento gênico em fungos	30
2.4. Componentes e função dos genes essenciais do silenciamento gênico em fungos	34
2.5. Indução de silenciamento gênico pelo hospedeiro (HIGS).....	36
3. MATERIAIS E MÉTODOS.....	38
3.1. Ensaio com inibidores da AOX.....	38
3.1.1. Produção de basidiósporos de <i>M. perniciosa</i> biótipo-S	38
3.1.2. Produção e condução das mudas de MT	38
3.1.3. Tratamento com inibidor da AOX '7j-41'	39
3.1.4. Dissolução do inibidor da AOX '7j-41' em água.....	39
3.1.5. Inoculação com basidiósporos de <i>M. perniciosa</i> biótipo-S	40
3.1.6. Avaliação da infecção e dos sintomas de <i>M. perniciosa</i> biótipo-S.....	41
3.2. Desenho da rota de silenciamento gênico canônico em <i>M. perniciosa</i>	42
3.3. Transformação de tomateiro MT para expressar <i>Dicers</i> de <i>M. perniciosa</i> ...	43
3.3.1. Busca de sequências de <i>Dicers</i> para silenciamento gênico de <i>Moniliophthora perniciosa</i>	43
3.3.2. Construção de vetor de siRNA	43
3.3.3. Clonagem do fragmento MpDCL-1/2/3	51
3.3.4. Recombinação do fragmento MpDCL-1/2/3 em vetor de silenciamento	52
3.3.5. Transformação genética de tomateiro via <i>Agrobacterium tumefaciens</i> .	52
3.3.5.1. Material vegetal.....	52
3.3.5.2. Plasmídeos e condições de cultura de <i>A. tumefaciens</i>	52
3.3.5.3. Inoculação e co-cultura	53
3.3.5.4. Seleção e obtenção das plantas transformadas	53
3.3.5.5. Confirmação da transformação das plantas de MT.....	53

4. RESULTADOS E DISCUSSÕES.....	55
4.1. Ensaio com inibidores da AOX	55
4.2. Identificação de genes da rota de silenciamento gênico em <i>Moniliophthora perniciosa</i>	63
4.2.1. Busca dos genes.....	63
4.2.2. Análise de expressão dos genes da rota de processamento canônico de pequenos RNAs proposta para <i>M. perniciosa</i>	69
4.3. Transformação de MT para expressar <i>Dicers</i> de <i>M. perniciosa</i>	75
5. CONCLUSÕES.....	83
REFERÊNCIAS	85
ANEXOS.....	97

1. INTRODUÇÃO

A doença “vassoura-de-bruxa” é uma importante enfermidade do cacaueiro (*Theobroma cacao*), cujo agente causal é o basidiomiceto *Moniliophthora perniciosa* (Purdy; Schimdt, 1996). Essa doença corresponde a um dos principais fatores limitantes à produção de cacau na América do Sul (Bowers et al., 2001), representando também uma ameaça à produção mundial (Purdy; Schimdt, 1996; Teixeira et al., 2015; Marelli et al., 2019). No final da década de 1980, a invasão do fungo *M. perniciosa* da região sul da Bahia, estado que deteve 60% das terras em cultivo de cacaueiros no Brasil, causou grande devastação nas lavouras. Isso levou à queda de 50 a 90% na produção, de modo que o Brasil passasse de país tipicamente exportador para importador de cacau (Andebrhan et al., 1999). Os sintomas característicos da “vassoura-de-bruxa” incluem o inchamento do caule e indução de brotações laterais nos ramos infectados, perda de dominância apical, formação de frutos partenocápicos e podridão dos frutos (Purdy; Schimdt, 1996; Teixeira et al., 2015). O fungo *M. perniciosa* possui um ciclo de vida hemibiotrófico, no qual apresenta dois tipos de micélio: monocariótico e dicariótico. A infecção por esse fungo é caracterizada por uma fase biotrófica peculiarmente extensa e sintomática (Teixeira et al., 2015). O controle da enfermidade em campo está limitado ao uso da resistência genética. Outra alternativa de controle se refere a podas fitossanitárias, com a remoção das partes infectadas (frutos e ramos), que consiste numa medida paliativa devido à dificuldade de retirar todos os tecidos infectados e pelos altos custos (Purdy; Schimdt, 1996). Os métodos de controle por aplicação de fungicidas não oferecem resultados economicamente favoráveis, e há poucas opções de controle biológico. A aplicação de fungicidas apresenta eficácia limitada devido à característica da infecção, que ocorre apenas em tecidos meristemáticos em crescimento, que limitam a cobertura de ação dos fungicidas, aliado a ocorrência de chuvas constantes em regiões produtoras (Purdy; Schimdt, 1996). Alternativas de controle inovadoras são necessárias urgentemente para permitirem a sustentabilidade da produção de cacau e consequentemente de chocolate.

Dentre estas alternativas está a descoberta de novos compostos antifúngicos que, aliados ou não a outros fungicidas, possam fornecer controle mais eficiente do fungo causador da vassoura-de-bruxa. Uma das etapas iniciais para este desenvolvimento é encontrar rotas metabólicas essenciais para a sobrevivência do

Na via respiratória de *M. perniciosa* descobriu-se que a via paralela de captação de elétrons dependente da enzima oxidase alternativa (AOX) é de grande importância para completar seu ciclo de vida, adaptação e resposta a estresses na cadeia principal de captação de elétrons e mecanismo de resistência a compostos antifúngicos que aí atuam (Thomazella et al., 2012). Assim, a interrupção da via alternativa de transporte de elétrons por meio da aplicação de compostos inibidores da AOX, associada ou não com a interrupção da via principal de transporte de elétrons por citocromos por antifúngicos do grupo das estrobirulinas poderia, em tese, reduzir a patogenicidade e os danos causados por *M. perniciosa* ao cacaueiro.

O tomateiro “Micro-Tom” (MT) foi escolhido para estudo da interação *M. perniciosa X T. cacao*, por já ter sido validado em outro estudos e principalmente por ser suscetível ao biótipo S de *M. perniciosa* que infecta solanáceas o que traz considerável simplificação da metodologia de estudo deste patossistema (Scotton et al., 2017; Deganello et al., 2014).

Do ponto de vista da interação planta-patógeno, há relatos recentes em outros patossistemas sugerindo que, além de proteínas efetoras, patógenos podem empregar pequenos RNAs (sRNA) para manipulação direta do sistema de defesa vegetal (Wang et al., 2016). Já foi demonstrado que hospedeiros expressando RNA dupla fita (dsRNA) correspondendo a genes alvos do patógeno, incluindo fungos filamentosos, podem gerar pequenos RNAs interferentes (siRNA) que levam ao silenciamento desses genes alvo, numa abordagem denominada HIGS - *Host Induced Gene Silencing* (Nunes; Dean, 2012).

A abordagem de uso de sequência de genes do patógeno para obter resistência é denominada de ‘Resistência Derivada do Patógeno’ ou PDR – *pathogen derived resistance* (Sanford; Johnston, 1985). Esta técnica apresenta grande potencial de aplicação no controle de patógenos em plantas (Tinoco et al., 2010). O fungo *M. perniciosa* já demonstrou ser sensível ao silenciamento gênico pelo fornecimento de dsRNA (Caribé dos Santos et al., 2009).

Já que AOX é uma enzima chave para a sobrevivência do fungo *M. perniciosa* como fator de adaptação a condições em que a cadeia principal de elétrons está inibida, o isolamento e síntese de compostos inibidores da AOX pode ser suficiente ou complementar a ação das estrobirulinas e uma futura alternativa a ser explorada no controle de *M. perniciosa*.

Além disso, baseado no constatado em outros patossistemas, há de se elucidar se o fitopatógeno *M. perniciosa* possui mecanismos de produção e processamento de pequenos RNAs (sRNA), que podem estar associados na interação com seus hospedeiros, afetando o nível de expressão de genes de virulência e/ou de defesa da planta, e se o silenciamento de um de seus componentes importantes (enzimas Dicers) poderia reduzir sua patogenicidade.

Neste trabalho foram exploradas estas duas estratégias para controle da infecção de *M. perniciosa*: primeiramente avaliando-se a aplicação *in planta* de um novo composto que afeta a Oxidase Alternativa; e também a elucidação dos genes codificadores da rota de produção de pequenos RNAs (sRNAs), bem como na clonagem de um componente desta rota para expressão em duplo sentido (dsRNA) em tomateiro MT visando silenciar esta rota.

2. REVISÃO DA LITERATURA

2.1. O patossistema *M. perniciosa* x *T. cacao*

Cultivos agrícolas estão continuamente expostos a pragas, plantas daninhas e doenças, estas causadas por bactérias, fungos, vírus e outros microrganismos, resultando em uma perda de produtividade de 20 a 40% globalmente, mesmo com as diversas técnicas de manejo adotadas pelos agricultores na tentativa de contorná-las (FAO, 2017).

Um dos casos mais marcantes deste impacto numa cultura de alta importância é a enfermidade conhecida como “vassoura-de-bruxa” do cacauero. Causada pelo fungo basidiomiceto *Moniliophthora perniciosa* (Aime; Phillips-Mora, 2005) [syn. *Crinipellis perniciosa* (Stahel) Singer; *Marasmaceae sensu latu*] (Purdy; Schimdt, 1996). Nativo da região amazônica, a invasão deste fungo em regiões produtoras de cacau provocou o colapso das lavouras na América do Sul e Caribe, tendo ocorrido mais recentemente no sul da Bahia (Andebrhan et al., 1999), o que transformou o Brasil de país tipicamente exportador em importador de cacau, gerando sérios prejuízos econômicos e sociais para o país.

Moniliophthora perniciosa é considerado um patógeno hemibiotrófico, exibindo uma fase biotrófica peculiarmente longa, podendo ultrapassar os 90 dias e notavelmente sintomática, apresentando micélio com morfologia e comportamento distintos nas fases biotrófica e necrotrófica (Griffith; Hedger, 1994; Teixeira et al., 2014). Basidiósporos dão origem a tubos germinativos, que ao penetrarem o tecido do hospedeiro, geram hifas primárias, convolutas, largas (5 a 20 µm), mononucleadas e sem gramos de conexão (fase biotrófica). Por outro lado, hifas delgadas (1 a 3 µm) e regulares, apresentando gramos de conexão e, portanto, binucleares, são típicas da fase necrotrófica. Em geral, a fase biotrófica tem sido associada ao micélio monocarioto, mas há descrições contraditórias sobre a condição nuclear durante essa fase (Delgado; Cook, 1976). Ambos os tipos de micélio podem ocorrer ao mesmo tempo durante a colonização de tecidos vivos (Ceita et al., 2007). Durante a fase inicial de infecção, as hifas crescem em baixa densidade e intercelularmente no hospedeiro (apoplasto), enquanto que, após a necrose, as hifas crescem intensamente por todo o tecido (Evans, 2016). Até o momento, não se conhece exatamente o que determina

a mudança de fase em *M. perniciosa* da biotrófica para a necrotrófica, nem se a morte da vassoura-verde é a causa ou o efeito dessa transição.

A infecção do cacaueiro ocorre apenas por meio da penetração dos tubos germinativos originados dos basidiósporos em tecidos meristemáticos, ou seja, lançamentos foliares, flores ou frutos em desenvolvimento (Purdy; Schmidt, 1996).

Ao penetrar o cacaueiro, o micélio biotrófico se alastra pelo apoplasto e os ramos infectados apresentam sintomas de inchamento e excesso de brotações, com perda de dominância apical, resultando assim na formação de sintomas morfológicamente semelhantes a vassouras, denominados de “vassoura-verde” decorrentes da superbrotação. A infecção de almofadas florais e frutos acarretam no desenvolvimento de flores anormais e frutos partenocápicos, além do surgimento de deformações e manchas necróticas em frutos em desenvolvimento (Purdy; Schmidt, 1996). De 4 a 8 semanas após a infecção do cacaueiro, ocorre a necrose das vassouras, que passam a ser denominadas de “vassoura-secas”. O ciclo da doença se completa quando as vassouras ou frutos necrosados e secos são expostos a períodos de alternância entre períodos de chuva e estiagem, o que favorece o surgimento de basidiocarpos, que liberam basidiósporos a serem distribuídos pelo vento (Purdy; Schmidt, 1996).

Além do cacaueiro, *M. perniciosa* apresenta uma variedade de hospedeiros, permitindo que seus isolados sejam classificados em três biótipos, -C, -L e -S (Griffith; Hedger, 1994). O biótipo-C é responsável pela infecção do cacaueiro e de outras espécies de *Theobroma* e *Herrania*, enquanto o biótipo-S coloniza membros de Solanaceae, com evidências de indução dos sintomas característicos da doença (Marelli et al., 2009; Deganello et al., 2014). Por fim, o biótipo-L infecta lianas e cipós, sobretudo da família *Bignoniaceae*, sem induzir sintomas (Griffith; Hedger, 1994).

Para estudo do patossistema *M. perniciosa* X *T. cacao*, tem-se adotado o tomateiro “Micro-Tom” como modelo, principalmente pela disponibilidade de isolados de *M. perniciosa* que infectam solanáceas (biótipo-S) e apresentam sintomas semelhantes aos que se observa em *T. cacao*. Outras vantagens que o uso deste cultivar apresenta incluem o porte reduzido, ciclo relativamente curto e protocolos bem estabelecidos transformação genética, permitindo que descobertas sejam feitas e extrapoladas em um menor tempo, sem todas as dificuldades biológicas de estudá-las em plantas de *T. cacao* (Deganello et al., 2014; Scotton et al., 2017).

As perdas econômicas da produção do cacaueiro decorrem principalmente da infecção dos frutos, juntamente com a debilitação geral das plantas, com os tecidos infectados atuando como drenos fisiológicos para o restante da planta (Teixeira et al., 2014). Outras possíveis consequências estão sendo aos poucos esclarecidas, e, apesar da infecção se manter apenas na região inicialmente atingida (efeito não sistêmico), recentemente Paschoal (2018) demonstrou que poucos dias após a infecção de tomateiro 'Micro-Tom' por *M. perniciosa* já é possível observar redução da massa seca de raízes o que possivelmente é extrapolável para as plantas de cacaueiro. Isso indica que algum efeito sistêmico poderia estar ocorrendo, afetando inclusive a produção de frutos (Paschoal, 2018). Em cacaueiro, a infecção de plantas enxertadas indicou que pode ocorrer uma interação positiva entre as raízes (porta-enxerto) e a parte aérea, resultando em uma maior resistência contra *M. perniciosa* (Ribeiro et al., 2016).

Atualmente, o controle da enfermidade em campo está limitado ao uso de podas fitossanitárias, aplicação de fungicidas ou agentes biológicos, todos de eficácia limitada, enquanto que o uso de genótipos resistentes representa o método de menor custo econômico e ambiental (Purdy; Schmidt, 1996). O controle genético por meio de cultivares resistentes é preconizado como método ideal, desde que as plantas atinjam a qualidade e adaptabilidade da região produtora e níveis adequados de resistência (Massola et al., 2011). Isto eliminaria a necessidade de esforços adicionais para se reduzir as perdas, como controle químico, cultural e mecânico.

No caso do cacaueiro, atualmente há material genético em avaliação para resistência tanto a *M. perniciosa* como a *M. roreri* (causadora da *frosty pod rot*) e QTLs foram identificados para contribuir nessa seleção. (Bailey et al., 2018; Evans, 2016; Royaert et al., 2016). No entanto, opções de curto prazo são requeridas tanto em regiões que já possuem os patógenos, como em regiões onde possam vir a ocorrer para protegê-las de eventuais epidemias agrícolas e isto inclui, entre outras medidas, o uso de fungicidas.

No início da década de 1980, trabalhos extensos foram conduzidos na tentativa de se encontrar o melhor manejo com produtos químicos fungicidas associados a práticas culturais que promovessem controle satisfatório da vassoura-de-bruxa (Laker, 1991). Produtos de ação de contato, como óxido de cobre foram recomendados na região produtora da Bahia em aplicações mensais, de forma preventiva e associados a práticas culturais de poda de ramos infectados (Oliveira; Luz, 2005). Também

fungicidas com ação sistêmica, como estrobirulinas, triazóis e benzimidazóis foram testados e se mostraram efetivos em reduzir a germinação de esporos, esporulação e crescimento micelial do fungo *in vitro* e em casa de vegetação, e em alguns casos também sob condições de campo. No entanto, nunca houve adoção em escala pelos produtores de cacau por inconsistências quanto a viabilidade técnica e econômica (Albuquerque et al., 2005; Mota et al., 2010).

Trabalhos mais recentes sugerem que aplicações foliares do fungo *Trichoderma* spp. associadas com aplicações de fungicidas protetores de contato, como óxido de cobre e clorotalonil, podem reduzir a fonte de inóculo do fungo (esporos) e ser uma alternativa de manejo (Medeiros et al., 2010). Outro grupo de compostos testados são os indutores de resistência, pequenas moléculas classificados como elicitores sintéticos capazes de induzir resposta imune vegetal mimetizando o sistema de defesa natural das plantas (Bektas; Eulgem, 2015). Costa et al. (2010) avaliando estes elicitores verificaram níveis de controle inconsistente e baixa viabilidade econômica, motivo pelo qual concluiu não serem boas alternativas por ora para serem adotados em campo para manejo de *M. perniciosa*.

Desta forma, fica evidente a carência e necessidade de desenvolvimento de novos e efetivos métodos para o controle de *M. perniciosa*, contemplando todas as particularidades do sistema de produção de cacau e do patossistema *M. perniciosa* x *T. cacao*, tanto do ponto de vista de controle genético, cultural, mecânico e químico.

2.2. Controle químico de fitopatógenos e uso de inibidores da enzima oxidase alternativa (AOX)

Fungicidas tem sido usados por muitos anos e novos continuam a ser desenvolvidos para suportar a ambição de produzir mais alimentos e proteger os cultivos do efeito destruidor de fitopatógenos. Maloy (2005) fez completa revisão histórica sobre descoberta, desenvolvimento e adoção de fungicidas na agricultura. Os primeiros fungicidas eram elementos simples, como enxofre ou compostos metálicos de cobre ou mercúrio, e portanto, inorgânicos, como a calda bordalesa a base de sulfato de cobre. No início do século XX, foram descobertos os primeiros fungicidas orgânicos como thiram, captan e ditiocarbamatos. Foram descritos como, de amplo espectro, com ação de contato (não sistêmicos) ou com ação protetora preventiva sobre uma ampla gama de doenças fúngicas de plantas. No início da

década de 1960, fungicidas sistêmicos foram desenvolvidos. A maioria deles não era verdadeiramente sistêmico, mas com alguma mobilidade, normalmente translaminar e com algum efeito pós-infecção, e alguns destes compostos apresentavam movimento apoplástico. Alguns destes fungicidas parcialmente sistêmicos são do grupo dos inibidores da síntese de esterol (SBI - *sterol biosynthesis inhibitors*) e inibidores da demetilação (DMI - *demethylation inhibitors*), capazes de se movimentar em alguns tecidos das plantas e eliminar infecções iniciais. Outros podem ter estreita faixa de atividade para controle de grupos específicos de doenças, como mísrios, ferrugens e ódios, enquanto outros tem espectro mais amplo.

Apesar de vantajoso do ponto de vista de especificidade e menor risco de impactos adversos em outros organismos, fungicidas com a característica de espectro estreito, com modo de ação único e atividade sítio-específica controlada por um ou poucos genes, tem o revés de serem particularmente propensos a selecionar mais facilmente populações de patógenos resistentes (Hahn, 2014; Lucas et al., 2015).

Dentre os fungicidas sítio-específicos mais recentemente descobertos e de mais ampla utilização na agricultura estão as estrobirulinas sintéticas da classe Qo1 (*Quinone Outside Inhibitors*) (Bartlett et al., 2002). Estes compostos foram inicialmente isolados como antibióticos a partir do micélio do basidiomiceto *Strobilurus tenacellus*, estirpe 21602, e se mostraram altamente ativos contra leveduras e fungos filamentosos (Anke el al., 1977). As estrobirulinas atuam inibindo a cadeia respiratória mitocondrial por meio da ligação específica ao centro do citocromo bc1 (complexo III), reduzindo a produção de energia e levando ao estresse oxidativo e colapso das funções vitais do fungo (Bartlett et al., 2002). São consideradas excepcionais do ponto de vista de espectro de ação, ao mesmo tempo em que apresentam baixa toxicidade a plantas e animais.

Mesmo tendo sido adotados com sucesso em diversos patossistemas e áreas extensas, o uso de estrobirulinas não tem se mostrado suficiente no controle de *M. perniciosa* em cacaueiro (Albuquerque et al., 2005). A análise do transcriptoma de *M. perniciosa* após tratamento com a estrobirulina azoxistrobina revelou alteração do metabolismo energético para compensar a redução na produção de ATP e permitir sua sobrevivência (Prado, 2016). Foi observada a ativação de genes que reprimem os efeitos tóxicos da inibição da cadeia respiratória mitocondrial, como proteínas relacionadas a proteção contra estresse oxidativo (peroxidases e glutationa S-transferases), resistência a estresses (*heat shock proteins*) e de transportadores

relacionados a resistência a drogas, como ABC (*ATP-binding cassette*), MFS (*major facilitator superfamily*) e CYP450 (citocromo P450 monoxigenases), sabidamente com grande potencial para detoxificação (Prado, 2016; Mondego et al., 2008).

Também em *M. perniciosa*, descobriu-se que a via respiratória dependente da enzima oxidase alternativa (AOX) tem importante papel no ciclo de vida e adaptação do fungo durante a infecção, podendo esta enzima ser um alvo importante de compostos inibidores para controle da ‘vassoura-de-bruxa’ e ainda pouco explorado pela indústria no desenvolvimento de fungicidas (Thomazella et al., 2012).

A enzima AOX ocorre em todas as plantas e seres de outros domínios da vida, como fungos e animais. Apesar de algumas divergências, o papel mais aceito para esta enzima é na resposta a estresses associados com a cadeia principal de captação de elétrons para geração de energia através de citocromos (CRC), como por exemplo inibidores do complexo III (Vanlerberghe et al., 2009). Nestas ocasiões, a enzima AOX age de forma sobreposta as cadeias principais de elétrons de forma a evitar efeitos deletérios ao organismo, evitando a produção de espécies reativas de oxigênio (ROS) (Vanlerberghe et al., 2009).

A AOX tem se mostrado uma via de auxílio a sobrevivência em condições de estresse oxidativo induzidos por fungicidas para a maioria dos fitopatógenos, como *Magnaporthe oryzae*, *Mycosphaerella graminicola* e *Botrytis cinerea*, sendo, portanto, um mecanismo potencial de resistência a este grupo de antifúngicos (Prado, 2016). Há alguns casos, como por exemplo *M. oryzae*, em que a deleção do gene *aox* não surtiu nenhum efeito na sua patogenicidade nem na alteração no seu ciclo biológico (Avila-Adame; Koller, 2002). Cabe salientar, porém, as diferenças marcantes existentes entre *M. oryzae* e *M. perniciosa*. *M. oryzae* possui uma fase biotrófica com poucos dias de duração, enquanto em *M. perniciosa* esta fase pode durar até 90 dias em que o fungo fica em contato com a planta durante a infecção e sofrendo as respostas de defesa da planta (produção de ROS, por exemplo), momento no qual a via AOX pode de fato lhe servir para garantir sucesso na infecção (Thomazella et al., 2012).

Diversos estudos com *M. perniciosa* evidenciaram um papel para a AOX no ciclo de vida do fungo, notadamente ao diminuir a presença de ROS em situações de estresse na via principal de captação de elétrons pela cadeia respiratória (Almeida, 2014; Thomazella et al., 2012). O tratamento do fungo com o fungicida azoxistrobina aumentou a transcrição da AOX e prolongou a duração da fase biotrófica, confirmando

um dos papéis desta enzima em condições de inibição da cadeia principal de transporte de elétrons e atuando como via alternativa da produção de energia (Thomazella et al., 2012). Durante a fase biotrófica deste fungo, observou-se o aumento pronunciado na transcrição de genes e efetiva tradução da enzima AOX. Quando aplicados na fase biotrófica, os inibidores de AOX n-propil galato e ácido salicil hidroxâmico (SHAM) inibiram o crescimento micelial *in vitro* do fungo (Thomazella et al., 2012).

Mesmo permitindo que o fungo sobreviva em condições de estresse, a via respiratória através da AOX traz consequências importantes para o seu crescimento, entre as quais a redução na geração de ATP em aproximadamente um terço em relação a via principal, o que se traduz em menor crescimento e acúmulo de biomassa. Este fato é corroborado durante a fase biotrófica de desenvolvimento de *M. perniciosa* em que o fungo progride de forma lenta. Apesar do efeito negativo na taxa de crescimento, a AOX atua na desintoxicação de ROS proveniente de compostos de defesa produzidos pela planta (como óxido nítrico) nos estágios iniciais da infecção (Scarpaci et al., 2005).

Portanto, já que estrobirulinas são um dos grupos de fungicidas de maior adoção pela alta eficiência controle de muitos fitopatógenos, baixo impacto no meio ambiente e baixa toxicidade a organismos não-alvo e, atuam por inibição da cadeia principal de elétrons da respiração; e que a AOX é uma enzima chave para o fungo *M. perniciosa* como fator de adaptação a condições em que a cadeia principal de elétrons está inibida; conclui-se que o isolamento, síntese e desenvolvimento de compostos inibidores da AOX pode ser suficiente ou complementar a ação das estrobirulinas e uma futura alternativa a ser explorada no controle de *M. perniciosa*.

Recentemente, Barsottini et al. (2019) descreveram a síntese e avaliação de novos compostos inibidores da AOX e sua atividade em *M. perniciosa*. Estes compostos são derivados do ácido gálico e ácido hidroxâmico, conhecidos a algum tempo, inclusive com propriedades de uso farmacológico, como ascofururonas e análogos (Saimoto et al., 2013). Para se buscar quais compostos teriam maior potencial como inibidores da AOX, Barsottini et al. (2019) usaram a levedura *Pichia pastoris* e avaliaram 74 derivados de N-fenilbenzamidas a partir da medição da respiração e crescimento da levedura, obtendo informações sobre potência, seletividade e atividade antifúngica. O composto '7j-41' foi considerado o mais efetivo dentro dos parâmetros de avaliação e capaz de prevenir a germinação de

basidiósporos de *M. perniciosa* *in vitro*, bem como o desenvolvimento de sintomas de ‘vassoura-de-bruxa’ quando aplicado de forma preventiva em solução com basidiósporos de *M. perniciosa* sobre plantas de tomateiro ‘MT’ (Barsottini et al., 2019).

Este trabalho evidenciou que compostos inibidores da AOX apresentam atividade sobre esporos de *M. perniciosa*, protegendo plantas MT preventivamente à infecção. Há, no entanto, uma dificuldade inerente em relação a esta efetividade pelo fato de o cacaueiro se tratar de uma cultura perene, exposta a infecção pelo fungo frequentemente em condições de cultivos comerciais em campo e, portanto, em algum grau já infectadas. O tratamento preventivo seria efetivo em proteger novos cultivos e mitigar futuras infecções, mas não plantas já infectadas como é o caso das áreas produtoras.

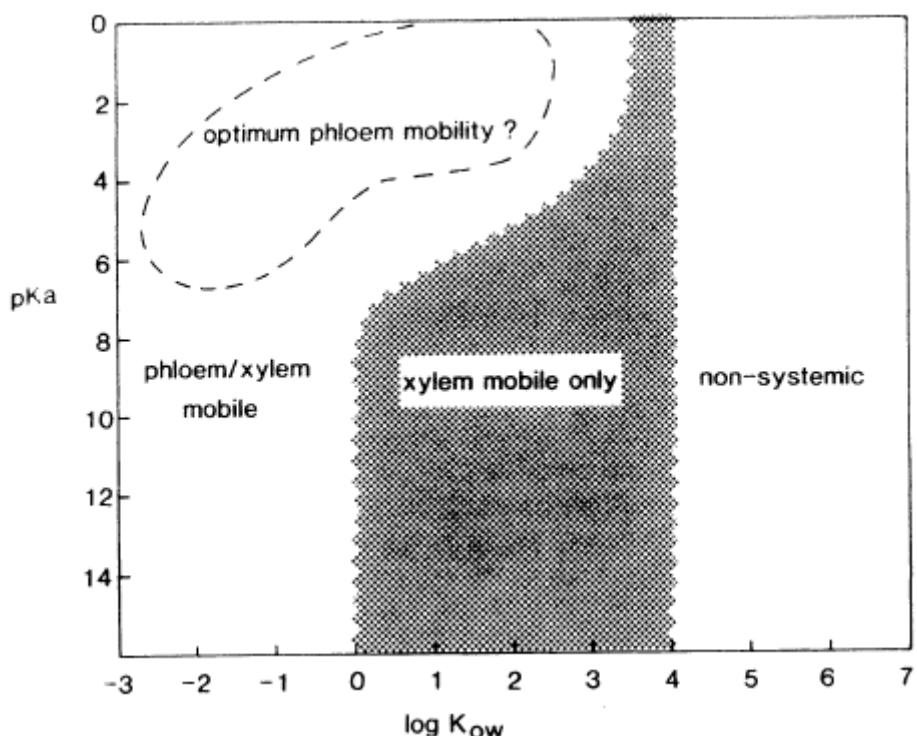
Sabe-se que após penetrar na planta nos tecidos meristemáticos (folhas, flores e frutos em desenvolvimento), basidiósporos de *M. perniciosa* colonizam lentamente os espaços intercelulares (apoplasto) da planta com suas hifas na fase inicial da infecção (Purdy; Schmidt, 1996). Com isso, como próxima etapa do trabalho de Barsottini et al. (2019) , o objetivo foi avaliar o uso de inibidores da AOX aplicados por meio do xilema via raízes e avaliar se preveniriam a infecção promovida no meristema apical da planta e surgimento de sintomas do patógeno. Caso positivo, isto seria um indicativo de que o antifúngico inibidor da AOX está sendo de alguma forma translocado das raízes até o meristema apical, protegendo a planta no ponto de infecção ou durante a colonização inicial do apoplasto.

Uma das dificuldades que emergem desta constatação é que, para surtir efeitos satisfatórios, o antifúngico deveria translocar a planta a partir do xilema em toda a sua extensão, antes que ela entrasse em contato com *M. perniciosa* e para tal, há necessidade que o antifúngico tenha propriedades de se translocar pelo xilema da planta.

Para que um composto químico que entra pelas raízes de uma planta atinja o xilema, ele deve ultrapassar a epiderme, cortex, endoderme e periciclo. É o balanço de propriedades de solubilidade e lipofilicidade que determinam seu potencial de movimento das raízes para outras partes da planta por meio do xilema (Chris et al., 2010). Um dos modelos adotados da predição de translocação de xenobióticos orgânicos em plantas é o proposto por Bromilow et al. (1990) (Figura 1) em estudo com herbicidas, e posteriormente ampliado para fungicidas e outros. Este modelo leva

em conta dois parâmetros físico-químicos do xenobiótico: 'pKa', coeficiente de dissociação ácida, indicador do potencial de ionização e 'K_{ow}', coeficiente de partição água: octanol, que representa o balanço entre propriedades solúveis em água e lipídios de um composto químico. O inibidor da AOX '7j-41', apresenta 'pKa' de 14,8 e log 'K_{ow}' é 4,0 (dados não publicados) o que, pelo modelo de Bromilow et al. (1990) o classificaria no limiar entre imóvel e móvel somente pelo xilema.

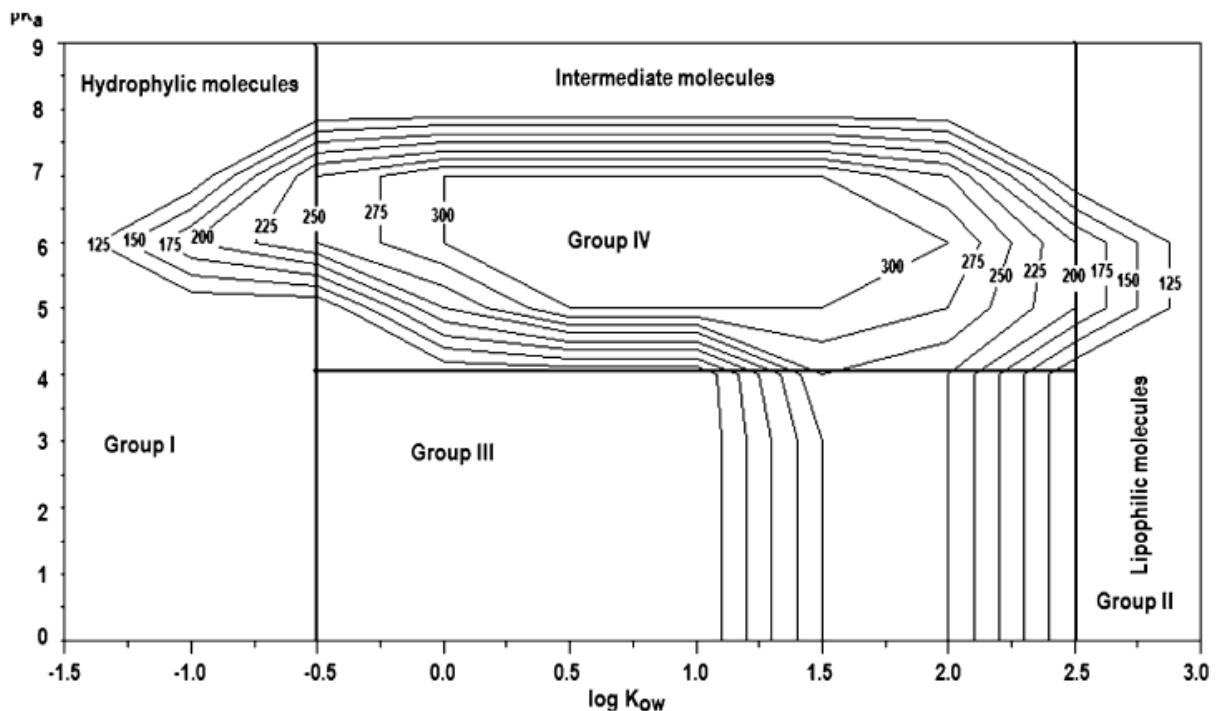
Figura 1. Modelo de predição da mobilidade de xenobióticos



Fonte: Bromilow et al. (1990).

Outros modelos mais atuais buscaram modelar a translocação de xenobióticos em plantas. Um deles é o modelo de simulação dinâmica não linear 'ERMESSE' (Satchivi, 2014) Figura 2, desenvolvido na Universidade de Illinois e que considera outros parâmetros, além do pKa e logKow, relacionados ao próprio composto, à planta (processo fisiológicos, anatômicos e bioquímicos, como conexões entre xilema e floema, espessura da cutícula, permeabilidade da membrana, pH do apoplasto, simplasto e da seiva), bem como informações relevantes sobre o ambiente e solo (umidade relativa do ar, temperatura e potencial hídrico do solo). Por integrar tantos fatores, cria-se uma complexa rede que demanda muitas informações para ser efetiva.

Figura 2. Modelo mais atual de predição da mobilidade de xenobióticos



Fonte: Satchivi (2014)

Apesar da parcial aceitação destes modelos, diversos autores (Satchivi, 2014; Schröder et al., 2007; Trapp, 2004), ponderam uma série de fatores complicadores e exceções de complexa previsibilidade, como a ativação e inibição de genes que podem agir de forma bloqueadora e relativos a própria estrutura do composto. Por exemplo, sabe-se que glufosinato de amônio mimetiza processos naturais da planta e por isso são translocados por mecanismos já existentes. O herbicida glufosinato de amônio é translocado por transportadores de amônio; glifosato por transportadores de fósforo; 2,4-D por transportadores de auxina (Cobb; Reade, 2010).

Por estes motivos, conclui-se que, apesar de importante, ainda permanecem consideráveis lacunas no conhecimento a respeito da mensuração e predição com acurácia da absorção e translocação de xenobióticos.

2.3. Silenciamento gênico em fungos

Silenciamento gênico por RNA de interferência (RNAi) é um mecanismo conservado em eucariotos que acontece a partir de pequenos RNAs e tem como consequência a supressão da expressão gênica pela degradação de RNAs mensageiros de sequência específica (Nicolás; Ruiz-Vazquez, 2013; Baulcombe, 2015; Axtell et al., 2011; Nunes; Dean, 2012; Villalobos-Escobedo et al., 2016).

O mecanismo de RNA de interferência e sua rota canônica foram inicialmente descritos como parte do sistema de defesa de eucariotos com a finalidade de proteger seu genoma contra ácidos nucleicos invasivos (provenientes de vírus, por exemplo), transposons e mutações (Catalanotto et al., 2002; Nicolas et al., 2003; Nolan et al., 2005). Posteriormente, foram descobertos outros papéis biológicos para o mecanismo, principalmente relacionados a regulação da expressão gênica endógena (Lee et al., 2009; Lee et al., 2010) e também na interação entre plantas hospedeiras e outros organismos, como fungos, plantas parasitas, insetos e nematoides, fenômeno que vem sendo chamado de *cross-talk* ou *cross-kingdom gene silencing* (Knip et al., 2014; Weiberg et al., 2015; Wang et al., 2016).

O silenciamento gênico por RNAi se inicia pela presença de um RNA de fita dupla (dsRNA, *double-stranded RNA*), cuja origem pode ser tanto endógena, como também a partir de fontes exógenas naturais, bem como dsRNA sintetizado artificialmente (Koch et al., 2013; Nunes; Dean, 2012).

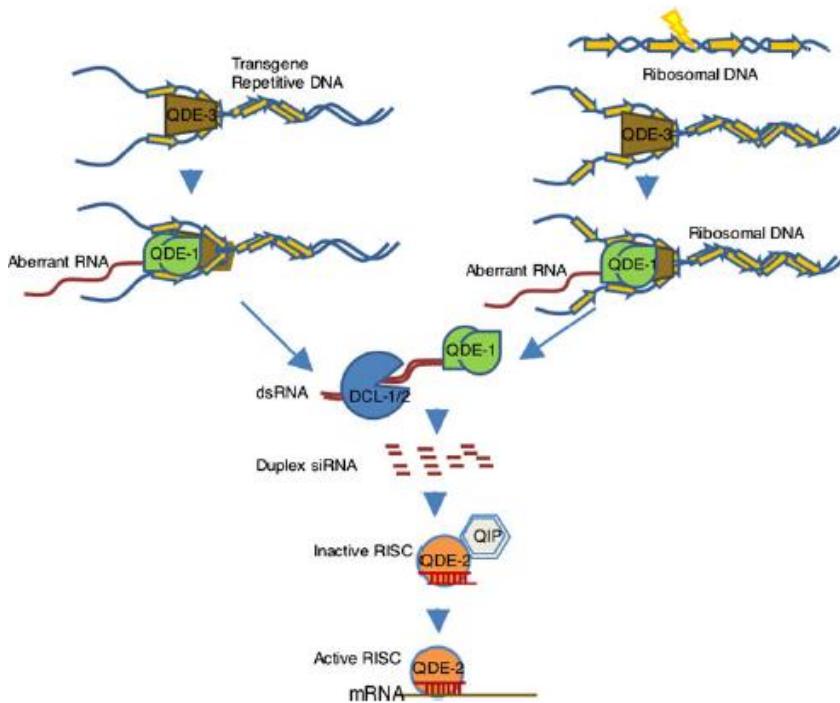
Em plantas, RNAi foi o princípio denominado de silenciamento gênico pós-transcricional (PTGS, *Post-Transcriptional Gene Silencing*) ou *co-suppression*, a partir do trabalho de Napoli et al. (1990) em que o gene codificador da enzima chalcona sintetase responsável pela coloração púrpura em petúnias foi superexpresso e, ao invés de plantas com coloração mais intensa, obtiveram fenótipos variáveis, inclusive com flores brancas. Em animais, o termo RNAi se popularizou a partir do trabalho de Fire et al. (1998) em que ganharam o prêmio Nobel ao demonstrar os efeitos de RNA de fita dupla (dsRNA) no nematoide *Caenorhabditis elegans*. Em fungos, o mecanismo foi originalmente descrito no ascomiceto *Neurospora crassa* e foi denominado de *quelling* (Romano; Macino, 1992).

Um número diverso de classes de pequenos RNA foram descritos nos últimos anos em fungos, além dos mais estudados, como pequenos RNAs de interferência (siRNA) e micro RNAs (miRNA), também descobriu-se *micro-RNA-like* (miRNAs), além de outros que incluem *quelling-deficient-2* (QDE-2)-*interacting small RNAs* (qiRNAs) e pequenos RNAs interferentes independentes de *Dicer* (disiRNAs) (Lee et al., 2009; 2010); pequenos RNAs endógenos (esRNAs) foram descoberto em *Mucor circinelloides*, e LTR retrotranspon-siRNAs (LTR-siRNAs) e tRFs em *M. oryzae* e *Aspergillus fumigatus* (Lee et al., 2009; 2010; Villalobos-Escobedo et al., 2016).

O silenciamento gênico canônico em *N. crassa* foi descrito por Li et al. (2010). Em células vegetativas, o mecanismo se inicia com a geração de RNA aberrante (aRNA) a partir de DNA repetitivo, exógeno ou danificado, que é reconhecido por uma enzima RNA polimerase dependente de RNA (*RdRP*, chamada de QDE-1), e a partir dela sintetizam-se dsRNAs, que são clivados por proteínas do tipo *Dicer-like* (DCL) em duplexes com 21 a 28 nucleotídeos, e a seguir carregados num complexo proteico indutor de silenciamento (RISC - *RNA-induced silencing complex*), cujo componente catalítico principal são proteínas da classe das Argonautas (QDE-2).

O siRNA fita dupla ligado ao RISC é inicialmente inativo. Para permitir sua ativação, a fita passageira precisa ser removida do duplex, o que se dá por duas etapas: primeiro a proteína Argonauta QDE-2 corta o siRNA de fita dupla usando a fita passageira como substrato. Posteriormente, QIP (*qde-2 interacting protein*) é recrutada por QDE-2, reconhece a fita passageira e a degrada com sua atividade exonuclease. Com isso, o complexo RISC é ativado e aciona o pequeno RNA de fita simples remanescente (ssRNA fita guia) para direcionar o silenciamento do RNA mensageiro (mRNA) alvo de sequência complementar a sua, impedindo que o mRNA seja traduzido em proteína, levando a interrupção da tradução. A partir deste ponto, em alguns organismos ocorre novamente a ação da mesma RdRP (QDE-1 ou em alguns organismos também a RdRP-2), cuja função é a amplificação do sinal de silenciamento a partir do reconhecimento da fita passageira como molde e produção de siRNAs secundários que retornam ao início do processo. A Figura 3 ilustra o modelo proposto por Li et al. (2010).

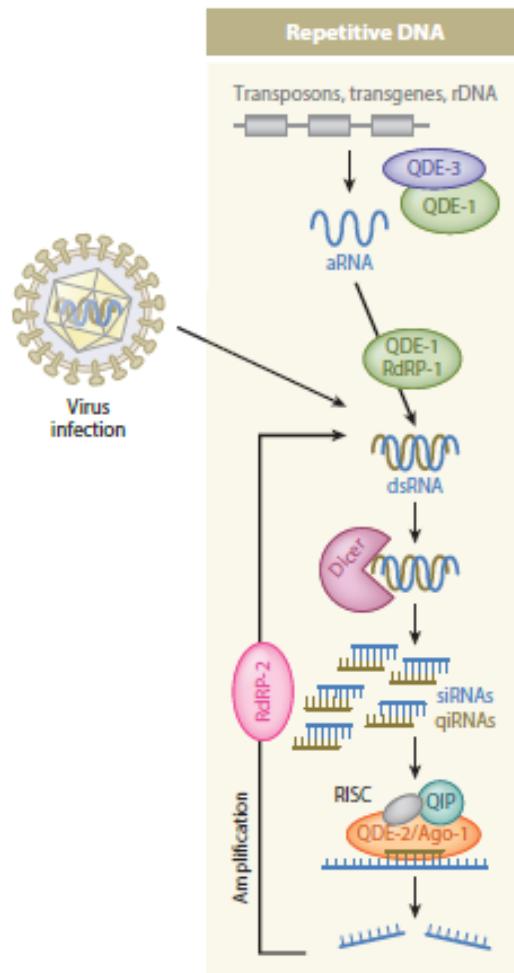
Figura 3. Rota de silenciamento gênico canônica proposta para o fungo *N. crassa*



Fonte: Li et al. (2010).

Mais recentemente, Torres-Martínez e Ruiz-Vazquez (2017) corroboraram o modelo proposto por Li et al. (2010) para fungos e sugeriram que a presença de DNA repetitivo e mutação no DNA são suficientes e necessários para o silenciamento gênico e a produção de pequenos RNAs em fungos por induzir a recombinação homóloga. Também propuseram que a formação de intermediários recombinantes a partir de DNA danificado ou sequências repetitivas produzem aRNA e posteriormente dsRNA. Os demais genes da rota de silenciamento são descritos com proposta de funções iguais, conforme Figura 4.

Figura 4. Silenciamento gênico canônica proposta para o fungo *N. crassa*



Fonte: Torres-Martinez; Ruiz-Vazquez (2017).

Portanto, os componentes principais do silenciamento gênico canônico descritos em fungos e conservados na maioria dos eucariotos são: as enzimas da classe das RdRPs, as *Dicers* e as Argonautas.

Em *M. perniciosa*, a ocorrência do silenciamento de genes foi inicialmente descrita por Caribé dos Santos et al. (2009). Neste trabalho, apesar de a rota de genes participantes do silenciamento neste fungo ainda não ter sido caracterizada, partiu-se do princípio de que ela era funcional com base em uma série de estudos com outros fungos à época. Caribé dos Santos et al. (2009) estudaram o estabelecimento de metodologia de silenciamento em *M. perniciosa* e a transformação experimental de hifas dicarióticas com dsRNA longos correspondentes a três genes alvos: gfp heterólogo, hidrofobina-3 (*MpHYD3*) e 1-cis peroxiredoxin (*MpPRX1*) com posterior avaliação da redução de mRNA produzido. O silenciamento foi validado pela redução da intensidade na emissão de fluorescência em isolados expressando GFP e

demonstrado experimentalmente que RNAi em *M. perniciosa* é capaz de silenciar vários genes simultaneamente.

A evidência experimental mostrada por Caribé dos Santos et al. (2009) indica que o fungo possui a maquinaria genética necessária para o processamento de dsRNA em siRNA e eventualmente a transmissão sistêmica do sinal de silenciamento. Ainda assim, com o genoma de *M. perniciosa* sequenciado (Teixeira et al., 2014 - disponível em WBD ATLAS <http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>), pode ser possível comprovar se homólogos dos genes descritos em outros fungos estão presentes em *M. perniciosa* e em qual fase de desenvolvimento e condição mais se expressam.

2.4. Componentes e função dos genes essenciais do silenciamento gênico em fungos

Em *N. crassa*, identificou-se que os genes básicos envolvidos no silenciamento gênico incluem três ‘RNA-polimerase dependente de RNA’ (RdRP), duas Argonautas e duas *Dicers* (Li et al., 2010).

Dicers ou proteínas *Dicer-like* (DCL) são enzimas da classe das RNases III geralmente compostas pelo domínio *dicer dimerization*, domínio helicase com N-terminal, e dois domínios RNase III. *Dicers* tem a propriedade de reconhecer RNAs de fita dupla (dsRNA) e clivá-los em pequenos RNAs de interferência (siRNA) ou micro-RNAs de interferência (miRNAs) com 21 a 28 nucleotídeos. As *Dicers* são conservadas em organismos eucariotos que retiveram a rota de silenciamento gênico e são encontradas no citoplasma (Carmell; Hannon, 2004). Apesar dos domínios conservados, a arquitetura destes domínios pode variar consideravelmente mesmo entre fungos (Hu et al., 2013).

Outro componente essencial do silenciamento são as proteínas Argonautas. São compostas por dois motivos principais: PAZ (*Piwi-Argonaute-Zwille*); e PIWI, altamente conservado entre eucariotos e exclusivo da família das Argonautas (Liu et al., 2004). O domínio PAZ está envolvido na ligação ao siRNA, enquanto PIWI tem ação de clivar o mRNA guiado pela fita simples do siRNA (Song et al., 2003; Liu et al., 2004). Proteínas Argonautas são o motor catalítico da atividade degradadora de RNA no complexo RISC (Fulci; Macino, 2007). A clivagem inicial é o passo crítico, que

ocorre através da desestabilização do RNA. Em eucariotos, o número de genes codificadores de Argonautas varia consideravelmente, como, por exemplo, de um em leveduras, como *Schizosaccharomyces pombe* a 27 no nematoide *Caenorhabditis elegans* (Carthew; Sontheimer, 2009).

RNA-polimerases dependentes de RNA (RdRPs) são proteínas chaves para o silenciamento gênico em eucariotos ainda que não amplamente distribuídas e conservadas como as outras duas já citadas (*Dicers* e Argonautas) (Calo et al., 2012). As RdRPs compartilham o domínio comum que lhes dá o nome (RdRP), porém outros domínios e sub-domínios são encontrados em diferentes espécies que lhes fornecem diferentes funções (Zong et al., 2009). Em *N. crassa*, a RdRP QDE-1 é responsável por ativar e manter o sinal de silenciamento e age como fator limitante da ativação e amplificação do sinal em função da quantidade de transcritos exógenos que lhes são substrato (Forrest et al., 2004). No fungo Zigomiceto *M. circinelloides* foram descritas duas RdRP funcionalmente distintas: RdRP-1, essencial para a produção de dsRNA a partir de transcritos exógenos e RdRP-2, requerida para a amplificação do sinal de silenciamento a partir do reconhecimento da fita passageira e controlando a produção de siRNAs secundários (Torres-Martínez; Ruiz-Vazquez, 2017). Apesar da importância, a RdRP-2 não é considerada essencial para o mecanismo e não é encontrada em *N. crassa* e outros fungos, mas presente por exemplo nos Zigomicetos *Phycomyces blakesleeanus* e *Mucor circinelloides* (Calo et al., 2012).

Apesar de ser um mecanismo predominantemente pós-transcricional, como descrito inicialmente por Cogoni e Macino (1997), com rotas dependentes de *Dicers* e envolvendo siRNA e miRNA, o silenciamento gênico pode ocorrer também em outras vias transpcionais, envolvendo metilação do DNA, modificação de histonas e silenciamento gênico meiótico no ciclo sexuado dos fungos (conhecido como MSUD – *Meiotic silencing by unpaired DNA*) (Nicolás; Ruiz-Vazquez, 2013). Além disso, são conhecidas pelo menos cinco vias diferentes de silenciamento em *N. crassa* envolvendo outros tipos de pequenos RNAs, como miRNAs, *dicer-independent small interfering RNAs* (disiRNAs), *QDE-2-interacting small RNA* (qiRNAs) entre outros. Isto sugere que outras nucleases específicas reconhecedoras de dsRNA distintas de *Dicers* podem participar da biogênese de pequenos RNAs (Torres-Martínez; Ruiz-Vazquez, 2017).

Mesmo não sendo essenciais, sabe-se que outros genes são importantes para que o mecanismo ocorra em fungos. Por exemplo, Li et al. (2010) estudando *N. crassa* citam RecQ DNA Helicases (QDE-3) e a Proteína de Replicação A1 (RPA-1), que agem a montante da formação do dsRNA, facilitam a ação da RdRP QDE-1 e são importantes para a geração do RNA aberrante (aRNA); e *QDE-2-interacting protein* (QIP), proteína com domínio exonucleico que interage com QDE-2 e ação análoga a proteína C3PO presente em *Drosophila*; sua interação com QDE-2 permite que a fita passageira seja removida e RISC seja ativada.

2.5. Indução de silenciamento gênico pelo hospedeiro (HIGS)

Pequenos RNAs (sRNAs) desempenham importante papel na interação planta x patógeno, modulando o sistema de defesa vegetal, ou até mesmo promovendo a virulência de patógenos em alguns patossistemas (Kumar, 2014; Wang et al., 2015; Weiberg et al., 2014). Evidências recentes indicam que sRNAs de um organismo podem agir sobre outro, em um processo denominado *cross-kingdom gene silencing* (Knip et al., 2014; Weiberg et al., 2015).

No contexto da fitopatologia, alguns exemplos merecem destaque. Weiberg et al. (2013) identificaram 832 sRNAs em *Botrytis cinerea* com expressão aumentada durante a infecção de *Arabidopsis thaliana* e tomateiro. Destes, três foram caracterizados funcionalmente e inibiram diretamente a expressão de genes de defesa específicos da planta. Uma linhagem mutante de *B. cinerea* incapaz de sintetizar sRNAs (*dcl1 dcl2*) apresentou virulência reduzida, assim como uma linhagem de *A. thaliana* mutante para a proteína AGO1 (envolvida no processamento de miRNA e silenciamento gênico) demonstrou maior resistência ao patógeno, sem redução na expressão dos genes-alvo (Weiberg et al., 2013). O sequenciamento do transcriptoma do patógeno biotrófico *Puccinia striiformis* revelou sRNAs expressos durante a interação com possíveis alvos no hospedeiro (trigo), especialmente genes relacionados a defesa (Mueth et al., 2015).

Por outro lado, sRNAs produzidos a partir de transformação genética do hospedeiro também podem silenciar genes de patógenos fúngicos e reduzir sua virulência, tais como o silenciamento in planta do gene *Avr10* de *Blumeria graminis* (Nowara et al., 2010), do *Avr3a* de *Phytophthora capsici* (Vega-Arreguín et al., 2014),

e diversos genes de *Puccinia striiformis* f. sp. *tritici*, *P. graminis* f. sp. *tritici* (Yin et al., 2011) e de *Fusarium* spp. (Ghag et al., 2014; Koch et al., 2013).

Em HIGS, a transferência de RNA se dá a partir do hospedeiro para o respectivo organismo eucarioto que interage (praga, simbionte, patógeno ou parasita). Há, no entanto evidências de transferência na direção oposta – chamado de FIGS filamentous organism-induced gene silencing – como ilustrado em *Botrytis cinerea*, um fungo necrotrófico com várias plantas hospedeiras. O fungo produz RNAs a partir de transposons que são processados por *Dicers* e então transportados na forma de RNAs de fita dupla (siRNA) para dentro da célula da planta, silenciando a expressão de genes de defesa do hospedeiro (Weiberg et al., 2013). sRNAs derivados do patógeno mimetizam sRNAs da planta hospedeira e são translocados até as células dela, capturando parte da maquinaria de silenciamento e reduzindo sua imunidade (Wang et al., 2016).

Até recentemente, o maior impacto de HIGS foi na utilização como ferramenta para análise da função de genes de fungos e oomicetos e essencialidade de determinados alvos para virulência de patógenos. Assim, HIGS poderia ser empregado como ferramenta para a criação de plantas transgênicas resistentes a uma gama patógenos, caso fossem silenciados um ou mais genes centrais de virulência.

3. MATERIAIS E MÉTODOS

3.1. Ensaio com inibidores da AOX

3.1.1. Produção de basidiósporos de *M. perniciosa* biótipo-S

Basidiocarpos de *M. perniciosa* do biótipo-S isolado Tiradentes foram obtidos de vassouras secas de ramos naturalmente infectados de lobeira (*Solanum lycocarpum*) obtidas em Tiradentes, MG. As vassouras foram expostas a ciclo alternado de umidade e seca (12 h cada) para induzir a formação de basidiocarpos. Os basidiocarpos produzidos foram colhidos regularmente e seus estipes removidos e fixados pelo píleo por gel de silicone na tampa de placas de Petri para liberação de basidiósporos sobre tampão de armazenamento (16% glicerol; 0,01 M MES, pH 6,1; 0,01% Tween 20). Após 16 h, a suspensão de esporos foi coletada e armazenada em tubos criogênicos em nitrogênio líquido para posterior inoculação das plantas. A concentração de basidiósporos foi estimada em Câmara de Neubauer no microscópio óptico Axiovert 35 (Zeiss; Jena, Alemanha).

3.1.2. Produção e condução das mudas de MT

Sementes do tomateiro ‘Micro-Tom’ (MT) foram semeadas em vasos de 250 ml contendo vermiculita expandida. Após 7 dias da semeadura, as plântulas foram transplantadas para vasos de 250 mL contendo solução nutritiva padrão de Hoagland; Arnon (1950) a ¼ da concentração.

Os vasos contendo as plantas de MT foram mantidos em câmara de crescimento com temperatura constante de 24°C e fotoperíodo de 12 h. A solução nutritiva foi trocada semanalmente, aumentando-se a concentração da solução gradativamente até se atingir 100% da solução padrão na segunda semana após o transplantio.

3.1.3. Tratamento com inibidor da AOX '7j-41'

Sete dias após as plantas serem transplantadas para a solução nutritiva, foi adicionado o composto inibidor da AOX com a maior atividade biológica sobre *M. perniciosa* (Barsottini et al., 2019), denominado de '7j-41' na concentração de 250 µM.

O desenvolvimento deste composto está sendo feito com base nas propriedades fungicidas das estrobirulinas e de outros inibidores da AOX, em parceria com o Instituto de Química, Departamento de Química Orgânica da Universidade Estadual de Campinas (UNICAMP), sob coordenação do Prof. Gonçalo Amarante Guimarães Pereira (processo FAPESP 15/07653-5), do Instituto de Biologia (IB) UNICAMP, e, sendo eficaz, o composto será protegido através de pedido de patente.

3.1.4. Dissolução do inibidor da AOX '7j-41' em água

O composto foi dissolvido previamente em 10 µL de DMSO e agitado em vórtex. Posteriormente, foram feitas tentativas de dissolução da solução '7j-41'+DMSO em água com os seguintes compostos e concentrações: nonil fenoxi poli etilenoxi etanol (marca comercial Agral) (0,02%, 0,05% e 0,50%), Etanol 100% (0,10%, 0,50% e 1,00%), KOH 1 M (0,12%), Silwet (0,02% e 0,05%), Triton X-100 (0,02% e 0,10%) e Tween 20 (0,02% e 0,50%). Essas soluções de adjuvantes foram então colocados em contato com plantas de MT com 7 dias de transplantio em solução nutritiva, e deixados por 1 e 2 dias para avaliação visual de possível efeito fitotóxico, como redução de porte, necrose e eventualmente morte de plantas.

Baseado nos resultados obtidos de solubilidade e fitointoxicação, optou-se por usar como agente solvente do '7j-41'+DMSO, o espalhante adesivo nonil fenoxi poli etilenoxi etanol (marca comercial Agral) a 0,02%.

A solução de '7j-41'+DMSO dissolvida em 0,02% nonil fenoxi poli etilenoxi etanol foi então adicionada à solução nutritiva padrão de Hoagland; Arnon (1950) a ¼ da concentração, e mantida em contato com o sistema radicular das plantas de MT por dois dias. Após este período, toda a solução nutritiva foi trocada, as raízes e vasos lavados com detergente neutro e água corrente. O conteúdo da solução com o composto foi devidamente descartado na seção de Resíduos do CENA/USP.

3.1.5. Inoculação com basidiósporos de *M. perniciosa* biótipo-S

No mesmo dia após a troca da solução, as plantas foram inoculadas com esporos de *M. perniciosa* biótipo S usando uma micropipeta no volume de 60 µL da suspensão de basidiósporos na concentração de 10^5 , aplicando-se nas regiões meristemáticas (apical e axial) de cada planta. No período 24 h antes e após a inoculação, as plantas foram mantidas em câmara úmida por 24 h com sacos plásticos umedecidos (Figura 5).

Figura 5. Plantas de MT mantidas em câmara úmida por 24 horas antes da inoculação com basidiósporos de *M. perniciosa*



O experimento foi delineado de forma inteiramente casualizada, cada vaso contendo quatro plantas e dezesseis vasos no total. Cada vaso continha uma planta de cada nas seguintes condições:

- Tratamento 01 - não tratada e não inoculada (Controle);
- Tratamento 02 - não tratada e inoculada;
- Tratamento 03 - tratada com '7j-41' e não inoculada (Controle não inoculada);
- Tratamento 04 - tratada com '7j-41' e inoculada.

3.1.6. Avaliação da infecção e dos sintomas de *M. perniciosa* biótipo-S

A avaliação do surgimento de sintomas se deu cinco dias após a inoculação, sendo realizada a cada dez dias até os 45 dias após a inoculação. Avaliou-se o sintoma típico da infecção de *M. perniciosa* em MT (engrossamento do caule) com paquímetro eletrônico logo acima do ponto de inoculação; altura da base das plantas até o meristema apical; ocorrência do fitopatógeno pela observação da sua sintomatologia (superbrotação, clorose e ocorrência de vassouras laterais verdes). Ao término do ensaio aos 55 dias após a inoculação, avaliou-se destrutivamente a biomassa das plantas, pesando-as separadamente em caule, folhas, frutos e raízes e também contagem de frutos.

O delineamento experimental foi inteiramente casualizado com 16 repetições. Os resultados foram submetidos ao teste de Shapiro-Wilk para normalidade, Bartlett para homocedasticidade e atendendo ambos usou-se o teste F para análise da variância. Posteriormente, em caso de significância, fez-se a separação de médias pelo teste de Tukey a 5%, utilizando-se o software Agstat (Written for Zeneca Ltd, Updated by Syngenta 2001).

Um esquema com a sequência cronológica das etapas do experimento pode ser visualizado na Figura 6.

Figura 6. Cronograma simplificado com as etapas de condução do experimento com o inibidor da AOX '7j-41'

Dias Após Inoculação (DAI)					Fim
Dias Após Semeio	0	7	14	16	5 15 25 35 45 55
					21 31 41 51 61 71
					→
Início	Semeio de MT vermiculita	Transplantio MT p/ solução nutritiva	Adição do '7j-41' dissolvido à solução nutritiva	Lavagem das raízes e troca da solução nutritiva	Avaliações
				Inoculação do meristema apical de MT com basidiosporos de <i>M. perniciosa</i> biótipo S	

3.2. Desenho da rota de silenciamento gênico canônico em *M. perniciosa*

A partir do acesso ao banco de dados genômicos e de expressão de *M. perniciosa* (Teixeira et al., 2014 - disponível em WBD ATLAS <http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>), foram buscados os genes descritos como essenciais e/ou importantes para a rota de silenciamento gênico canônico empregando busca por palavra-chave, como “*Dicer*” ou “*Argonauta*”, por exemplo. Foi elaborada uma lista com todos os genes candidatos agrupados pelo tipo de gene que codificam, de acordo com o descrito por Lee et al. (2010) e Torres-Martínez e Ruiz-Vazquez (2017).

Definiram-se seis agrupamentos em que os genes poderiam ser classificados como potenciais componentes da rota de silenciamento canônico de *M. perniciosa*: RecQ helicase, *Dicer*, QIP, RPA-1, Argonauta, e RdRP. Após a busca, anotou-se o código do gene, sua sequência de nucleotídeos e de aminoácidos. Utilizou-se a ferramenta *Basic Alignment Search Tool* (BLAST, <https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>) para identificar a similaridade e identidade entre os genes encontrados e os já descritos em *N. crassa*.

Com os genes mais prováveis selecionados a partir de palavra-chave e BLASTp, adotou-se a ferramenta MAFFT (Kazutaka et al., 2017 - disponível em <https://mafft.cbrc.jp/alignment/server>), para realizar o alinhamento múltiplo global das sequências de aminoácidos e analisar visualmente se as sequências de aminoácidos que formam estas proteínas preditas estão completas e observar seu nível de similaridade.

O próximo passo consistiu em observar quais domínios estão presentes nas proteínas codificados pelos genes de *M. perniciosa* e comparar com as descritas em *N. crassa* por meio do site do *National Center for Biotechnology Information* (NCBI <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/>). Domínios são unidades estruturais, funcionais e evolutivas das proteínas e por isso, analisados individual ou conjuntamente são indicadores de qual função ou interação que aquela proteína pode exercer (Lodish et al., 2014).

Os genes que apresentaram semelhança com os de *N. crassa* nas etapas descritas acima foram submetidos a análise de expressão usando o banco de dados genômicos e de expressão de *M. perniciosa* (Teixeira et al., 2014 – disponível em WBD ATLAS <http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>), visando entender em quais

condições biológicas estão sendo mais expressos a partir dos dados de sequenciamento de RNA e apresentados como RPKM (*Reads Per Kilobase Million*).

3.3. Transformação de tomateiro MT para expressar *Dicers* de *M. perniciosa*

3.3.1. Busca de sequências de *Dicers* para silenciamento gênico de *Moniliophthora perniciosa*

A partir do acesso ao banco de dados genômicos e de expressão de *M. perniciosa* (Teixeira et al., 2014 - disponível em WBD ATLAS <http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>), foram buscados genes associados a maquinaria de processamento de dsRNA em siRNA, particularmente *Dicers* descritas em outros organismos.

Para identificar onde os pequenos RNAs de interferência (siRNA) formados se parearão sobre uma sequência de RNA mensageiro (mRNA), usou-se o software *GenScript siRNA Target Finder* (<https://www.genscript.com/tools/sirna-target-finder>). Isto é importante pois alguns componentes do mecanismo são altamente conservados em eucariotos e o seu silenciamento pode impactar em funções vitais à planta que se visa transformar.

As sequências dos genes codificadores de *Dicers* identificadas e recuperadas nos bancos de dados foram utilizadas para a construção de *primers* específicos usando o programa *Primer3* (Untergasser et al., 2012, <http://bioinfo.ut.ee/primer3-0.4.0/>), ao passo que para verificar a qualidade dos primers desenhados foi usado o programa *Netprimer* (<http://www.premierbiosoft.com/netprimer/>).

3.3.2. Construção de vetor de siRNA

Visando obter uma linha transgênica de *Solanum lycopersicum* cv. ‘Micro-Tom’ expressando siRNA para silenciar *Dicers* de *M. perniciosa*, foi realizada a clonagem de fragmentos das *Dicers* de *M. perniciosa* para posterior recombinação em vetor de silenciamento e transformação genética de *Agrobacterium tumefaciens*.

A partir da identificação das sequências de *Dicers* de *M. perniciosa*, foram desenhados *primers* específicos para clonagem de fragmentos com tamanho entre 200 e 300 pb (Tabela 1).

A reação de amplificação do genes *Dicers* foi realizada utilizando 1X tampão, 1,5 mM de MgCl₂, 0,2 mM de dNTP, 1 U de HiFi Hot Start High Fidelity Taq polimerase de alta fidelidade que possui atividade exonuclease (Kapa Biosystems; Cidade do Cabo, África do Sul), 0,4 µM de cada *primer*, 10 ng de DNA de *M. perniciosa* (biótipo-S, isolado Tiradentes). A ciclagem de PCR foi realizada com denaturação inicial de 3 min, 35 ciclos de 95°C por 30 s, 50°C por 30 s e 72°C por 1 min, e extensão final de 5 min a 72°C. O produto de PCR foi visualizado em gel de 2% agarose e tampão TAE em exposição à luz UV. O fragmento foi recortado de gel com bisturi e foi conduzido à purificação utilizando kit *GFX PCR DNA and Gel Band Purification* (GE Healthcare; Buckinghamshire, Reino Unido). O fragmento de DNA purificado foi quantificado em fluorômetro *Hoefer DyNA Quant 200* (Hoefer Inc.; Holliston, MA, EUA) e utilizado nas etapas seguintes da clonagem.

Tabela 1. Sequência completa dos genes e *primers* (*forward* em verde e *reverse* em vermelho) e tamanho do *amplicon* (sublinhado) das três *Dicers* (MP14055, MP10442 e MP01869) de *M. perniciosa* usados na clonagem

<i>Gene Dicer</i>	<i>Sequência</i>	<i>Amplicon</i>
MP14055	ATGTCAACTACCGACCTCCTCCCTCGGCGGTATCAAGAAGAAA TCTTCACTCAGGCCAGCAAGAAAACATCATCGCCGCTCTCGG TACCGGTAGCGGCAAGACCTACATCAGCACCCCTTTAATTAAA TGGATGGCTACACAAGATGGTGCTCGAGGGAAAGCAATCGTTT TTCTTGTCCCCAAGGTCCCCTGTTACGCAGCAGGGTGATTT CATCGCAAACATTGGCTTACCGCTCATCAAGTTGCATAGC ACGCATTGCTCGAGTTGACGGACAGAGAAGGATGGGCAAGG ACATTGCAAAGTATGATGTATTGTTATGACTGCTCAGATCTT TTTGAACCTGTTGACGCATTATTGGGGCTAACAGGTC TCTCTACTGGCTTTGATGAATGTCATCATACGCGAAAGAACCA TCCATACAACGGTATCATGCGAGAACATGCTCCTTCACCA GAAGATCGTCAAAAGTTTGCTGACTGCCTCACCTATAC AGAACGAAAGAACCTCTCGTTCTCAACGAACCTCAAAC CAACATGGACGCACGAGTCATTGGTGTACTGGATCATGTCGAT GAGTTGGCGCAGCACACACCGAAACCCGTTGAGGTTATCCAA GAGTATTCCATTTCACTCGAACAACTAGCTATCCCGAACCTTC GTTATGGTGTGTATCAATGTCTTGATCGCGCAACTCTAACAC GCCATAGCAGAACATGCTGGCCGGATATCGAACGTCGATACCC GTCACCCCTGGCAATCTGGACCCACTGCGCGTCTATATC TCTTCATGGAGATGAAAAACATCATTCTGCATTCTACCAACCT GATCTCAATCCCAGTTTAGCGATGACCTCGTTGTCCATGTCC CGCACACAAACGTTGGAAGATCTTCCAGAACATTGGACGATAT CGTAGACATTCTCGTGGACTACGAACAGTTT <u>ATAGCGTTCGA</u> <u>TCCGACTAC</u> TTTCTTCTACCTTCCACAGTACCTTGGAAATGGT TACACCCAAAATCAAGACACTGGTGGATATTCTGGTTGCGCAT <u>TACACCCCAACCTTCCAAGGCATCATATTGTTGAACAGAGGC</u> <u>AGGTAGCGACATGTCTGGCTGGGTGCTCCCATACATTGAAG</u> <u>AGTTGAAAGGATTGGTCAAATGTGGAGACTTTTGGGAATGT</u> <u>TAATGACGTCGAGGAATC</u> <u>CTTGAGAGGCACCTTGAATGTAGT</u>	264 pb

CGTGGGCCAGACGTGGTAAGCTTTCGAGCAGGCTCAATC
AATCTTTGATTGCGACCTCTGTCGCTGAAGAAGGGCTCGATT
TCCCAGCGTGCAGACATTGTCATCCGCTTCGACCCCCCTCCAACA
CATGGTAGCCTACGTTCAATCCCAGGCCGCCAGAAACAA
AATCTCAAATTATCATCATGCTTCTGAAGGCAGCTCATTT
CAAGAGCGAAATACGAAGCGTCTGCAAGCTGAGGTGCACC
TTAAGGACATCTACAATGTCCTCGGCCTCAGACGACGCTAT
GGACGAAGATTCCGACTCGAAGCGGACGAGGAGGTAGAGCT
GGATACGCAAGACCGTGAACGATACTCGTACCCCATACATC
GGCATTATCAACTACGACAATTCCATTGCTCTTGAACCACC
TATGCGCACTTATCCCACCGCACCTTACACCGCTCCCCACGT
TCCAGTATAACACGGGAGACTTCAAGCCACGTTGGATCTTCCA
GCCAGTTACCCCTCCATCCGAACGATCTATCGTATGAAGGAC
CATTGAAGCACTCAAAGAAGGAGGCAAAGAGGGCTGTAGCGT
TTAAAGCGGTCAAGAGGTTGAGAGTGTGGATGTTTGATGA
GTATCTCTGCCGGTAGCTCTGAGAAATGGAAAGCGGCGGA
AGATGTGGATAAGAGGCCGTTGGACTATGAAGGGATTCCG
GTGATGATGGATGTCTGGGTTAGAGACCCGTGGGCTTGGGA
AACCGGGACAGGCTTGGATGCACCCGGTGTATATGAATGGT
GGGTTGGTGGCGGGGTTGGTCACTGGCACGTTGTTACCTGTC
GTGAAATTGAGACCTTCGAGATGGTAGAGGGAATCTGTTGG
TGTTTGATAAGGAGGAAGAGGGCATACAACGAAAGATGTTGGA
GGAGTATACTCGCTAGGCATTGGCATATGGTACGACGATT
GCGCTCGCTGCTGCACCGAGCTTGTATCTGTCCCCGTTACG
GACGCGCTGGAACCCGACTACGAGGTGATCGAGCGTCTGTTA
TCGCATCCCAAAGGCGTGCAGGATTGGACCGGGATCACAGAA
GCAGATTATGGACGTACGCTGGTGGCGAATGCAACCAACGC
GGACGGACCTGCTTTGCATAAGATCCGACATGACCTTCGC
CAATGTCGCCTCCACTACCAGGCTCTGAAGGAGCAGAGTACG
CGTCGTACTACGAATACTACCTCAATCGTGGACACGGAAAAG
GTCTGGAGATCGCTCAAATTGGACGCCGTTCTCCAACTGAC
GGCCACATGATCGAGGTTCCGGCTGCTCCTCGAATTTCCTCGG
GGCTGTACCCCTTACGTCACGCTGGCCATCCACGAAACC
CACAACCGTATCAGAAACCTGGCTCATCCCCCAAGGCTGCTGT
TCGTGGCTCCCATTGGAAACCATGTTCTCACTGGCGAG
CGCTCCCAGTCCTATGTAACGCATACCGATATCTACCGAGC
GCGGGAAAGCCAATTGCACTTGGACTACCGCTATCAATGAT
ACACTACTTCTCCAAGCACTTACTATCCGGCTGCCTCCGCTG
GATGGAACAACCAACGATTAGAAACTCTTGGTGTGCGGTTTT
GGAGTTGTGCACAACGTTCACTTGTTCAACAAGTACCCGTAT
AAACATGAAGGCCAACTAGACCACCTCCGTGGCGAACATC
TCGAATCGTTTGTGTTCGAGGGCGTTGGAAGTTGGGTTGG
AGAGGTTCATCACGAGCGAGAGTCATAAGAAGGCGAGGGCGT
GGAGGTTATCTGAAGTTGAAACCGGAGAATAGACAGGGGAAGA
GGATGGTGAAGCGGGCTTACGAGCTGCTGAGACGGGTTGGTA
GTATGGAAGCGTTGGTGGAGGCCTTGGAGACGGGTTGGTA
TACCGATGGCGTTACATGCAGGTGTTGCTTGGGCTTGGGTT
TGGAGGATTGGTCCCCTGGCGATGTTGCAAGTTAGAGGAGAGT
TTGGGGTACAATTCCGTAATGGAGAGTTATTGCGAGAACGCG
TCACACATCCGTCATTCTCGTCATACTCTGCAACATCATAT
CAACGACTCGAGTTCTGGGATGCTATCTGACCTAGTC
TCATTCACTACCTTACAAAAGTTCCAAGTGCAACATCCCAC
CAACTCGCTTCCACGTACCAAGCCGTCTGCTCACCTGCTC
TGTCACTCGCTATCCGCCACCTCCAGATCCACAAATCAT
ACTCATCAATAATGTGGAGCTATCCACGGCTATCGCACAATAC
GTGCCTCATCTCGAAGCAGCATCAGCAGCAACGATCGTACGC
GACGGGTGGCGATACGACCCCCCAGCTATTAGTGTGTA
TTCGAAGCTATCATGGGAGCAGTATTGATCGATTCTGGGTACA
ATTATGAAGTAACGGCTGGTGTGGTAGAACGAGTCATGCAAGA

AGTGGAGGTGTTGAGTCCCCTGTATGTTGGATCCAGTG
 TCGATTTCGACGAAATGGGCGCTGGGAACAAGTGTGCCTCA
 AGGTTGAGTTCGACCGCAAACCAAGGAAGCTGGCGATCGCG
 AAGGGATTGAGGCAGGGCTACATGGAGTTTACTCGCAGGGC
 CGATTGTATCAAATAGTATGTCTGGCAAAGAACATGACCGC
 TGAGAGGGCACTGGATGCGTTGCAGGAGCTGGGTGGTGGAA
 GGCATTGGTCAAGATATGTACATGTGCAGTGGCAAAGGTGACA
 GCAGTTACCTCAGCGATGGAACGCTTAGGAGACGAGATGGCG
 ATCGGTATGGATATCTAGTGAACACGGATCCTGGTAAAAGG
 GAAAAGCGGGTACGGTGTGA

ATGGATAATGGCCCGGAGACATTACGACGCGTGGATATCAG
 CAGGAGATGCTGGAAGAAGAACTACGCCGCAATATCATCATAG
 CGATGGACACTGGTTCAAGCAAGACTCATATCGCAGTATTGCG
 TTTGAAAATAGAAGCTGAGCGTAATCACGCAAGGTCTCCTGG
 TTTTCGCCCCAATGTTGCCCTTGTAAACAGCAGTATAATGT
 CATCAAAAAGCCTGCCAGCACCAGTAACGATCATTACAGGG
 GCCTCGGAACCGAACCAATGAAAGACCAAGGATCTGGAGG
 AATGTGCTTAGGGATTGGCGAGTGGCGTGTACACCTCAG
 GTCCTGCTCGACGCCCTGCGTCATGGCTACATCGTTATGGC
 CGTGACATTAGCCTCATGATATTGATGAGGCCATCATGCAT
 CCGACAAGCACCATAAACCTGATAATGCAGGAGTTTACTTT
 ACCATCCCTCGACGAAGTCAGGGTACCTCACCTGGCGGGTCA
 GATCTCATTCAACCAATGGCATGGCCTGACAGCCAGTCCTA
 TTTTCGGAGGAAATGTTGATATTGCTTTAGGAAAATCGAGGG
 AAATCTCGACAGTACTATTGCGCTCCCCGACGTACAGAGAA
 GAGCTATCGGAACATGCTCATCGCTATATTCAAACATATCCT
 ATACGAAACCAAAACCTCCTCCACCAATCTCGCAGCTCTT
 GACGCAGCGGTGAGCGAGCTAACATTGAAAACGATCCCTAC
 GTCAAATCTTCGCAAAGATCTGCAAAGCGACCGCCGGT
 CAGCGGATTACGACCGCATAGATCGAAAGCTCTCCAAGGTTAT
 TCACAAACAGGACTCCCTCACGCATAAAGGTCTCGCGACTTT
 TCTAGTGCCGCTCATGCTACTAGATGACGTAGGCTTGGG
 CGACAGATTGGTCGCTGGGAAGTCATCCAGCAGGCTAAACT
 TGCTGCGGGTCCTCTTAAACATGTTATGAAGACCTGGAAAGTA
 CAGGAGAAAGTGTACCTCCTGTCATTAGACAAGATATCGG
 TGATGCCCTCGTCATATGCTCCCGAAGATGTCGCTGGTATT
 GTCGGATAAGGTTGGCGCTCTGGTGGAGTGCCTGCTTACGA
 GAAGGAACTAGCGAGAATGGAATGAGATGTTCGTGGCCT
 GGTCTTGTCCAGCGCCGTGATGTCGTTGGCGTTGAAGGA
 GCTGCTGAGTAGCCATCCTGTCACGGCGCGGAGTTCCGTGT
 AGGATCACTGCTCGGGACCTCAGAGAGCAGTCATCGTCATT
 GATGATGGACATTACTCGACGCCAGCCTAAAGAGACACAAGAC
 GACACGTTAATGGACTCAAATCGGGAGAAGAACTTGATCG
 TATCGACTGCTGTTGAGAAGAGGGTATCGACGTTAGGCTT
 TGGTTGTGTCATTAGATGGATTGCCTCAAATATGGCTTCTT
 GGGCCAGAGTCGTGCCAGCTAGGAAGAAAAGGAGTACAT
 TCACACTTATGTCGAGAACGGCAGCGGAATGAAACAGACGT
 TATGAAATGCCAAAAACTGGAACAAGAGATGGTTGCTAAATAC
 TACGACATCTCGAGAATAGAACCGATAGAACCCAGCGTTGATG
 ATATTGAGGAGGATGACTGGGAATTCCGCATAGGCGCTACCG
 GCGCTGTCTCACTCTACAATCTGCAATTCCACACTGAAACCA
 CTTTGTGCCGTGATGCCAGGGAGTAGAGCACAAGCTTA
 TATGAGCTTGACCCCTCTGAATACCCCTCGGATGGCACTCGT
 TCAGTTACAATCTCAAGCCGTGATGCACTACCAAGGTCTTG
 GGCATCCATTGTTACATTACCCGCTTCTACCCGAGAGCTG
 CGTGTCTCCACGGAACCGGTCTATATGCAAAAGTCTTG
 CACATAGACACGCAGCATTCAAGGATATCGCTGTCTATACGA
 ACACGAGCTTCTTAATGAACATCTCCTCTATCGTTGATGACG
 ATGAGGAAGTCCGAGAGCTCAAGAAGGCAGTCGAGCAGCGTA
 TGAGTACGGTGGCGGTATCAAAGCAGATGGATCCTGGACTG

261 pb

TCGATGACGAGGCATTTAGCGGGTGGTATTGGTCGGAGCTGA
 TCATTGGTGACCTTCCACCACTACACTTCTCTCGGGTTAAG
 CCCGTTGATTGGTCTCGGCCACCGGACCTGTACTACACATGT
 CAGTCGCAGAACAGATGGTTATTCAACTACGGTCGATTGGCAC
 AATCGAGGACGACGATAGACGTATCATCGATGCTAGAGGCTAC
 ACATTTTGCTCTCGGCCATCTATGGATCCCGTATGGAGG
 CGAACAACTCTGATTTCTCGTACCTGCTACTCCCTGCCGGAGA
 CTTGAGAGAACCATGGAACACCCTGCATCCAGGATGAG
 CACAACCTCAGCATTGAAAGAACCCACAGGATATCTCAATGCC
 AATGCTAGTGTATTGGTGAAGAGGTTGGGTATCCGACAGACA
 TCGTGTTCGTCAGAGATGGGGCCAGTTCTCTAGGCCATACAA
 GTTTGTGCGGTGGAGATTGAATCTGAGCCTTGAGCGTAGAA
 GAAGAAAGAGAACGATCCGTAGTTGGAAACGTTATGCAAAGGAG
 GACAGTTAGAAATTGCATTTCCCTGTCGTGAGCCGT
 TCTCACGTCGAACCAATTGGTCTTCCCACCTCTGCT
 AAACCTGCACCGCCAGCCATCGAACCAATCCTGTTGATAGCTG
 AACCTTCTACAATCACAATGCTTCACCGACTGAAACACGATAT
 GCCTTACTTCTCCATCTGTTCTGCGTGCTATGCCGTGCCA
 TTACTGTTAAATCT **C****T****C****G****C****A****C****T****C****A****T****G****T****T****C****G****C****T****A****C****G****C****A**
 CTGTCTGAGATAACAAACGATATCCTGACTGTTGCTATCACAG
 CGCCAGTCTCTCAGGAACCCAAGAATTACCAAGCGTCTGAAAC
 CTTGGGGGACACCCTGTAAGTTCAATTGTCATCCAGTTA
 TTCGATGAATATCCCTGTTCCCTGAAGGTTATTGACCATGC
 GGAAAGATCATTCTGTATCAAACACTCGATTGGCAAGG**AGAA**
TATGGAGCGAGAGGTG TTCAAGTGGGTATCCGAGACCGCAT
 ACTTGGGAAGAAAGTGGAAAGCCGAATTATATGACGTCAAAC
 CCTGAAGCACTTGCTCCTATCCTAGACCAAGAAAGCGCAGAAG
 CTGCAAACAGTGGCACAGCAAATACCGAGAGCGCAGACAG
 AGAAACGCTCTAAGAAGAGCAAGCAAGAAATGTCTACAAAAGT
 TCTTGCAAGATGTCATAGAATCATTGATCGGCGCAGCTTACTTTC
 ATGGCGGTTTCGACCTCGCCTGTGAAGCCACCAATTGGTGA
 CCTCGGCTTGAAGCAGTGGCAGCCTCTCCACTCGTATCAAG
 AGCGTTCTCGGACGAGCCGACCGGAGTGAGCTAAATGGACTA
 CAGCTCCCTGAGCAGGTCAACTATGAGACAAATCATCGGA
 CACACCTTCAAACCGCAAGTTGCTTCGTCGAGGCTTGACCC
 ATGCGAGTCATCAAACAGGATCTCGGGACCGTTCATATGAAAG
 AATGGAATTCTTGGAGATCGGGTGTGATATGATCGTCAAC
 GATTACTGTACCGGGCGCTGGAAAGGAATACAGTCCAGGC
 CACATCTACCTGCGCAAGGTTGCTGTCAACGGTCACATAC
 TGGCATTCATCTGCTGAAGGCATCCCTGACTATTGAGGCCGA
 AATGCCCGGCCTGATGAAACTGGAGCCATATCGTGGTAGA
 TGAACACGACACTGTTCATCTATTCAAGTGCCTGCTCCATAGC
 AGCACGCACATTCTTGAGGAACAAGACAATACCTGGGCCGTT
 TCCGCCTCCATCGCCAAGAAATCGAAGAAGATTGTCGGAAGG
 CCAAATCTTCCATGGCGCGTTAACTCAATTACAAGCGCCA
 AAATTCTCGCTGACATGATAGAAAGCATCATTGGTGTGTTA
 TCTGGATACCGAAGGGGACCTGGAGGTGGTGCCTCGGTACT
 ACGCAATCTAGGTTGATGCAGATTCTGGAGAGGATTGTCGA
 GAGGGCATCGACGTTTACACCCAGTTCTCGACTGTCCATGT
 GGGCTTCCAAGAAGGGAAAAAGATCGAGTACCACTTCCAGATC
 GGGAGTACGGCAACGTCTACTGCTCCATCCTTGTGACGAAGA
 GGAAGTGGCACGTGTTAGGCCAACTATCATGGCAATACCA
 AAAGAGGAAGTACGACTGGCTGCCGCTGAGAAGGCGATCAAG
 ATTCTGCATCTGCCGGATGTCGGGCCAACTACAATATATTGA
 AGAAAGTAGAGGGTCGATGA

MP01869

ATGCTGAATATGGAAACAGAGGTGGAAAGGCGAAAAGTCAG
 AGGCTCCAGACGTCGGTGGACCTGAAGACAATGCCGATGTTG
 AAAGCATTGTAACAGTCCATCTACAGGAGAGCCTCCTCCAG
 CAAGCGTCGTGCAAATAACGAGGAAAAGTCGTCGTCGCCAAA
 AAGAAACAAAAGGTGATAGACAGTGGAGTAAAGGTCAAGCGT

237 pb

CGAGCTGCAGTCCC GTT GAGCTCACTGTTCCCTATGACCATCA
TATCGAACACGGAGGGTACCAACCATACTTCCACAATCAATACTA
TTCGCATATCTGGCAAGCAACACAGCGTCAGCTGTCTCTC
CCATTATGTCTTGTCCGAAATAGGCCATGGCTGTTGATTGG
GTCTGGAAGCACGCTTGGAAAGACTGGTGTGCTAGAGAA
TCCGAAGTTCTCTGTGGTCAAATCCTGGCCAGACATCACGC
CAAATCTGACTTATGTTCTGATGAATTCAACCTATCTCCAAA
GTCGTGAAACTGGTTCAGCTCTCAAATCTGTAGCATTATG
GCAAATCGTTAAAGGGATTATTTGTTGCCGGGAATCGT
CGCCTTGGCTCTCACAGCACTCATCAAAGCGCTCGGTGAACAT
CTAGGTTCTTGCACACTGTGCTATGTTCACGATAGTAGTAA
ACAGGCCTTGACTGAGTTCAACTGTGAAACTTGCAACCTAGTT
ATAGCCACACGGTCTCTGAGGATTGGAAATACCTAAAGTGA
AGGTATTGATCTACTATGATTATTGACAGCCACATCTCCAAA
GCCTATGCGCATAATTGCTTATGCGATGAAAACGGCTTATATT
ATACCTGACACAGAACAGTACGCCAGACATCGTAGGATGCTG
TCCCGAATTCCCAGACCAGTTCGGACTCCGGCAATGGCC
TCAACCCTCCTTACCCAACCTGGAAGTGTGTGCCTCCGAAA
TACAACAAGACCCATAGATTCTTATGTCAGATAGCGACGAA
GAGGATGATACCACCGAACATACATTAAAGATGCGACCACTG
GTGGCCTGATAACGCCTAGAAACGCTACAAGCGTTCTTACAG
CTTTTGTCCGACATGGTTCAGCCGTTCCGAGCTACAAATCT
CTTTTGAGTTGACGAAGTAGGGGGTGGTTATCTCAGAGGCT
ATACATGTCGGGTGGTTCTCCAGGCCTCCCTATTGATTGTCC
TTGGCCTCCGTTCCACATCCAAAGCTTCGCTCGCGTAGA
GCGAGCCACGGAGTGTCTTGAACATTAGAGCAGGACTA
CTTGATTACCGCTTCTCCCACCATCACAGAACGCACTCCGCA
ATTTCAAGAAGTCATTGTCATCCCACCAAGATGCACTTCCACC
CCTAGGAGACGTCTATCCTGGCAACCGTACGTACGCCAGGAA
GGTGCCTGAATTGGATGCATGCTGCAATGATCAACCCCGCA
CGTCTTCCCCCTATTATTGCTGCTGCAATATCCACTCCTC
GATCCCACGCCACGCCGATGCTCATGCTCACTCTCAGCC
TCTACCTGACCTCCAAAGCTTCAAAGTATAATTTCGGGAATCC
CTGTCGAGATTCACTGAAATGCGGCCCTATCACTGTGGA
CGACCGGGCGTTGCAGGGCCTTCACATGTACAGATGAGGAT
ATGGCGTAATATACGAAACAGAGCTTTGTATGTCCACGGGAC
GAAATGCTCTACTTCTCGCACCCCTCCGTGGAGATGAGGTAG
AAAAAAAGGAAAATCCGACATTGTTACCGATATTCAAGGTGCA
ATCTCCTGGACTCGATCGCACTTGCAAGCACAGCACTACCGCA
GTCCAATGAAGTTGGTCAGTGGAAAGATGTGCAATTGGAC
ATCGAAGATGCGGTATTCAAGACCGCTGGCACAGTTACCA
GACGATATGATGTTGTCAGATTGCGACAGATCTGAACCCACT
TAGTCGCCTTTGAGACAGAACCTGGAAACCCGAAATACAAA
ACTCTCGTCGATTTTGCACAGGCCATAGAAAGGATTAAACG
GATTGAACGACTACAATCAAGTTCTGTTCAAGTTCCAGATT
CCTGTTCTGGATCGTTGAATCCCAGTACTCCTGCTGGCA
CGGAGCACGGGATTCTGTCGTTGATACCTCATACCGGAGCT
GTGCGCGAAATGTACAATACCTGCAAGTACTATGCGCACTGG
CTCCATTCCCTGTATTCTGCAAGAGATCGACGAGTTCTG
TAATCAAGGAATTAAATGTTAGATTATTCAACAGCGTCATACCG
GATACACTTTGCACGTAGCCCTACTACCGCTCCGCCGAT
TGGAGTACGACTATGAACGCTTGGAGATGCTAGGGGACGCTT
TTCTCAAATACCTCGCTTCCCTCACGTTCTTGTCTGGAGCC
GCATCGAGATGAAGGATATGCACTGTTGCAAGGGAGAGCTT
GTTAGTAACAAGACCCGCTGGAAATGCGCGCTCTGTGGC
CTTCATCATACAT **TCAGTCAAGACCCCTTAGCCTGAGAAATTG**
GCAGCCACAAACTTCATGTAAGAGCTGACGTTCCGAGTATC
AGCCCCGAACCTGCTCCGGCTCGAACCGTGTCAAGCGCTGAT
ACCGAAAGAGCTGGCTCAGTTGCTACATCAGTCATTCAAGCC
CCGATGGTGATACACCGATTACCGATACACCGATGCTGTACC

CTCAGAAATTCAAGAT **CCTAATCCGACGAAGAAAAAAAGGAAA**
 TCAAAGAAGAAGAAAGTTGTGGCGAACAGCTAGTTACCTACC
 TTGGAGATAAAGCCGTGGATGTTGTGGAAGCCATCATTG
 GAGCTGCGTTGTCAGCGGAGGCAGCGATCCCGCGTTGCGAG
 CTGCGAAATCCCTGAACCTACCCATCATGTCGAGATCGAAGA
 ATGGTCAGACTTCCGCGTCTAGCAGAGACGATATCTTGGCAT
 ACTCCCGGGAACGAGGAAAGTCCCCGTCGAGAAAGTTGAA
 CAGATCATCGGTATCGATTCAAACGGCCGACCTACTGGCTC
 AAGCCTTGACACATCTCTCAAAGGCACACCCCTGAATCTACGTC
 TTACAGCAAACCTCGAATTATCGGAGATGCTATTTGGACTTCA
 TGGTCGTGCGACATGTTTGATCGTAACCAACAGTTGGCACC
 AGGTGCTCTGACTTTACTAAAGGGCGCTATGGTCAGCAATTCT
 GCTCTCGCAGCTGTCAGCGTCTTCAGGTTACATCAATACC
 TATTACTCGAACATCAGCTCAGCTGGAGGGCAATATACAATCTTA
 CATCACAAACATTCAACAAAAGGAGTCCGAGGGAGCGCGCAAAT
 GCCATCAAGGAGCACAGGCTTGGACAGTATTGGCATGATA
 TTGAAGCTCCAAGGTACTAGCGGATATTGGAGGCCATTAT
 CGGTGCAGTTTACATCTCGGACGATTCTGTCGATTGGCGCT
 GAGAAACTTTTGAGCGCGTGTGAGGCCATTCTACGACGAGC
 ACATTAGTCTTCAAACCTTGGCACACCATCCGACCAAGTTGCTT
 CTTGAATTGTTCCAGAGTAAAGGATGCCACCAATTGAAATTGT
 CAGGGAAAGAACAGTGTCTGGTACACGATGTCATT
 CTTGCTAGTGCACATGATCCAACGCCGCTGCCGCTGCGAGA
 CTGGCCTCTGTACTCGGTTGGATGCCCTGGAAGGGGATCCT
 GGGTTCTTAAGGCGGACTTGCAACTGCTGGGACAAAGAAATA
 CGAAAGCAGGGGAGAAGAGAGTTTGACGGGTTCAAGGAGG
 GTGAATTGAACTTGATTAG

Para a clonagem das *Dicers*, foi empregada a reação de adição de cauda poli-A composta por 5 µL do produto de PCR purificado, 0,5 µL dATP (10 mM), 0,5 uL tampão (NH₄)₂SO₄, 0,5 µL MgCl₂, e 1 µL *Taq* polimerase. A reação foi mantida a 72°C por 30 min. O produto da reação foi ligado em vetor de entrada usando o kit *pCR8/GW/TOPO* (Invitrogen, Waltham, MA, EUA), conforme instruções do fabricante. Um volume de 0,8 µL da reação de ligação foi utilizada na transformação de bactérias eletrocompetentes de *Escherichia coli* cepa DH5α, utilizando cubetas de 1 cm de abertura de arco e equipamento eletroporador *MicroPulser* (Bio-Rad Laboratories, Inc.; Hercules, CA, EUA). Após eletroporação, as células eletrocompetentes foram mantidas em meio SOC (20 g L⁻¹ de triptona, 10 g L⁻¹ de extrato de levedura, 0,5 g L⁻¹ de NaCl, 180 µL de 20% glicose, pH 7,0) sob agitação a 120 rpm por 1 h. As células transformadas foram plaqueadas em meio LB sólido (10 g L⁻¹ de bactriptona, 5 g L⁻¹ de extrato de levedura, 10 g L⁻¹ de NaCl, 15 g L⁻¹ ágar, pH 7,0) acrescido de 100 mg L⁻¹ de espechinomicina e foram mantidas a 37°C por 16 h. Após o aparecimento de colônias, foi realizado a coleta de 12 colônias de *E. coli* e seu cultivo em 5 mL de LB líquido acrescido de 100 mg L⁻¹ de espechinomicina sob agitação a 120 rpm e 37°C por 16 h. Após o período, estoques individuais de cada uma das 12 amostras foram preparados com 1:1 (v/v) de solução bacteriana e glicerol

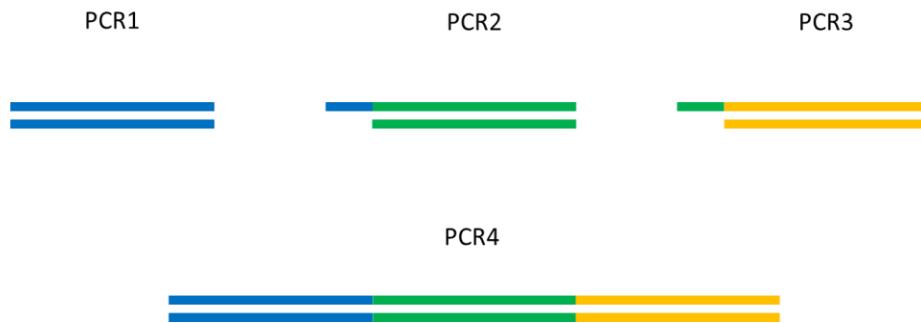
50% estéril e foram armazenados em ultrafreezer (-80°C). O restante da solução bacteriana foi utilizado na extração de plasmídeos por lise alcalina. Segundo o protocolo de Bimboim; Doly (1979), o DNA plasmidial resultante da extração foi ressuspendido em 20 µL de solução de TE acrescido de RNase A (50 µg mL⁻¹) e quantificado em fluorômetro *Hoefer DyNA Quant 200*. As amostras de DNA plasmidial foram validadas para presença dos fragmentos por digestão enzimática, numa reação composta por 1X tampão *EcoRI*, 0,5 U *EcoRI* e 1000 ng de DNA plasmidial, e sequenciamento empregando os *primers* utilizados na clonagem dos fragmentos e *primers* específicos do vetor pCR8 (GW1 For – GTTGCAACAAATTGATGAGCAATGC; e GW2 Rev – GTTGCAACAAATTGATGAGCAATTA) com sequenciador 3500 *Genetic Analyzer* (Applied Biosystems; Foster City, CA, EUA) do Laboratório de Melhoramento de Plantas (CENA/USP).

Após a validação da fidelidade das sequências de *Dicers* clonadas em pCR8, uma das amostras de DNA plasmidial de cada construção foi selecionada para as reações de recombinação dos três fragmentos por meio de *primers* específicos contendo bordas coesivas com fragmentos de *Dicer* adjacente (Tabela 2). Para este procedimento foram montadas quatro reações de PCR (Figura 7). A primeira reação consistiu na amplificação do fragmento *MpDCL-1*. A segunda reação consistiu na amplificação do fragmento *MpDCL-2* contendo borda coesiva para ligação em *MpDCL-1*. A terceira reação consistiu na amplificação do fragmento *MpDCL-3* com borda coesiva para ligação ao fragmento *MpDCL-2*. Numa última reação, composta por 1X tampão PCR, 1,5 mM de MgCl₂, 0,2 mM de dNTP, 1 U de HiFi Hot Start High Fidelity Taq polimerase, 0,4 µM de cada *primere* 10 ng de cada produto de PCR obtido anteriormente, foi obtido o fragmento *MpDCL-1/2/3*. Em todas as reações foi empregado o kit de PCR de alta fidelidade Kapa Biosystems. Foram utilizadas temperaturas de anelamento de *primers* e tempo de extensão de 47°C e 30 s, 49°C e 30 s, 50°C e 30 s, e 49°C e 1 min, respectivamente em cada PCR. Todos os produtos de PCR foram visualizados em gel de 2% agarose e tampão TAE em exposição à luz UV. Os fragmentos foram recortados do gel com bisturi e conduzidos à purificação com o kit *GFX PCR DNA and Gel Band Purification*. Os fragmentos de DNA purificados foram quantificados em fluorômetro *Hoefer DyNA Quant 200*.

Tabela 2. Primers utilizados na união dos fragmentos de Dicers de *M. perniciosa*. Em negrito, estão representadas as bordas coesivas adicionadas aos fragmentos de DNA

Primer	Sequência	Amplicon
MpDCL-1 For	TCAGTCAAGACCCTTAGCC	
MpDCL-1 Rer	TTTTCTTCGTCGGATTAGG	237 pb
MpDCL-1/2 For	CGAAGAAAAACTTCGCACTT	
MpDCL-2 Rer	CACCTCTCGCTCCATATTCT	261 pb
MpDCL-2/3 For	GCGAGAGGTGATAGCGTTC	
MpDCL-3 Rer	TCAGTCAAGACCCTTAGCC	264 pb

Figura 7. Representação esquemática da união dos fragmentos das três Dicers de *M. perniciosa* por técnica de PCR



3.3.3. Clonagem do fragmento MpDCL-1/2/3

Para a clonagem do fragmento *MpDCL-1/2/3*, foram empregados os mesmos procedimentos anteriores de adição de cauda poli-A e ligação em vetor de entrada pCR8. O produto da ligação foi transformado em bactérias eletrocompetentes de *E. coli* cepa DH5 α conforme já mencionado anteriormente. Células transformadas foram crescidas em meio LB sólido acrescido de 100 mg L $^{-1}$ de espectinomicina e mantidas a 37°C por 16 h. Após o aparecimento de colônias, foi realizado a coleta de 12 colônias de *E. coli* e seu cultivo em 5 mL de LB líquido (sem ágar) acrescido de 100 mg L $^{-1}$ de espectinomicina sob agitação a 120 rpm e 37°C por 16 h. Após o período, a solução bacteriana foi conduzida à extração de plasmídeos por lise alcalina. Segundo protocolo de Biomboim; Doly (1979), o DNA plasmidial resultante da extração foi ressuspêndido em 20 μ L de solução de TE acrescido de RNase A (50 μ g mL $^{-1}$) e quantificado em fluorômetro Hoefer DyNA Quant 200. As amostras de DNA plasmidial foram validadas para presença dos fragmentos por digestão

enzimática, numa reação composta por 1X tampão *EcoRI*, 0,5 U *EcoRI* e 1000 ng de DNA plasmidial, e sequenciamento de DNA com os primers utilizados na clonagem dos fragmentos e *primers* específicos do vetor pCR8 (GW1 For e GW2 Rev).

3.3.4. Recombinação do fragmento *MpDCL-1/2/3* em vetor de silenciamento

A partir da validação da fidelidade da sequência *MpDCL-1/2/3* clonadas em pCR8, este fragmento foi recombinado em vetor de silenciamento pK7GWIWG(II) (Karimi et al., 2002) por meio do kit *LR Gateway Clonase Plus II* (Life Technologies; Carlsbad, CA), gerando a construção pK7GWIWG(II)::*MpDCL-1/2/3*. Um volume de 0,8 µL do produto da recombinação foi eletroporado em *E. coli* cepa DH5α, conforme já mencionado. Células transformadas foram selecionadas com base em antibióticos espechinomicina (100 mg L⁻¹) e canamicina (10 mg L⁻¹) em meio LB sólido. Após o crescimento de colônias, foram preparadas 10 amostras de solução bacteriana para preparação de estoque com glicerol 50% e posterior extração de DNA plasmidial por lise alcalina. As amostras de DNA plasmidial de *MpDCL-1/2/3* em pK7GWIWG(II) foram confirmadas e validadas com digestão enzimática com enzima *BamHI*, e sequenciamento com *primer* 35S For (CTATCCTTCGCAAGACCCTTC).

3.3.5. Transformação genética de tomateiro via *Agrobacterium tumefaciens*

3.3.5.1. Material vegetal

Para os ensaios de transformação genética de tomateiro empregando a construção *MpDCL-1/2/3* foi empregado o genótipo Micro-Tom (MT).

3.3.5.2. Plasmídeos e condições de cultura de *A. tumefaciens*

Foi seguido o protocolo de Pino et al. (2010). Colônias de *Agrobacterium* EHA105 (*MpDCL-1/2/3*), crescidas por dois dias em placas foram inoculadas em 50 mL do meio LB suplementado com espechinomicina (100 mg L⁻¹) e rifampicina (100 mg L⁻¹), e crescidas sob agitação constante de 120 rpm a 28°C *overnight*. Após esse período, a suspensão foi colocada num tubo estéril e foi sedimentada a 1.900 rpm a 20°C por 15 min. Em seguida, o sobrenadante foi descartado e a

Agrobacterium ressuspensa em meio MS líquido, suplementado com sacarose (30 g L^{-1}) e a OD_{600nm} foi ajustada para 0,2-0,3; 10 min antes do co-cultivo, 100 µM de acetosiringona foi adicionado à suspensão de *Agrobacterium*.

3.3.5.3. Inoculação e co-cultura

Explantes cotiledonares foram retirados de plântulas crescidas *in vitro* com 8 dias de idade e colocados em placas de Petri contendo meio MS suplementado com vitaminas B5; sacarose (30 g L^{-1}); 0,4 µM de ANA; 100 µM de acetosiringona. Uma ou duas gotas da suspensão bacteriana foram aplicadas sobre os explantes. Após 10 min, a suspensão foi removida, e para a retirada do excesso de *Agrobacterium*, duas folhas de papel filtro estéril foram colocadas sobre os explantes. O co-cultivo foi conduzido em meio MS sólido suplementado com vitaminas B5; sacarose (30 g L^{-1}); 0,4 µM de ANA; 100 µM de acetosiringona por 2 dias no escuro a 25°C.

3.3.5.4. Seleção e obtenção das plantas transformadas

Após esse período, os explantes foram transferidos para meio MS suplementado com vitaminas B5; sacarose (30 g L^{-1}); 5 µM de BAP e antibióticos (25 mg L^{-1} meropenem, para controle da *Agrobacterium*, e 100 mg L^{-1} de kanamicina, para seleção das plantas) e foram mantidos em sala de luz sob fotoperíodo de 16 h a 25°C. A cada duas semanas, os explantes foram transferidos para meio de regeneração novo, suplementado com antibióticos. Quando as gemas adventícias formadas nos explantes estavam com tamanho maior que 5 mm, elas foram isoladas e transferidas para frascos contendo meio MS suplementado com os mesmos antibióticos. Os brotos foram mantidos *in vitro* até a formação de raízes e foram posteriormente aclimatizados.

3.3.5.5. Confirmação da transformação das plantas de MT

Utilizou-se o método de Doyle; Doyle (1987). Duas amostras de folhas de cada planta foram retiradas para extração do DNA. As folhas foram maceradas em moinho criogênico, o volume de 650 µL de tampão CTAB (2% CTAB, 1,4 M NaCl, 100 mM

Tris-HCl pH 8,0, 20 mM EDTA, 1% PVP) acrescido 0,1% de β-mercaptoetanol e 0,01% de proteinase K adicionados ao tecido macerado e aquecido a 65 °C por 30 min. Em seguida, foi adicionado 300 µL de clorofórmio: álcool isoamílico (24:1) e 300 µL de fenol equilibrado e centrifugado a 10.000 g por 5 min. O sobrenadante foi transferido e a etapa anterior foi repetida. O sobrenadante foi transferido novamente, adicionado 60 µL de 3M acetato de sódio e 1,2 mL de 95% etanol. Incubou-se as amostras por 30 min e centrifugadas a 1.000 g por 5 min. Após isso, o remanescente foi descartado e o pellet lavado com 70% etanol. O material resultante (*pellet*) foi ressuspensido em TE+RNase (10 µg mL⁻¹). A quantificação do DNA foi realizada em fluorômetro Qubit (TermoFisher Scientific).

Para a amplificação, utilizou-se 15,4 ml de H₂O mQ, 2,5 µL de tampão KCl (10X), 2,5 µL de MgCl₂ 25 mM, 1 µL de mix dNTP 10 mM, 1 µL do primer 01 (35S Forward [CTATCCTTCGCAAGACCCTTC]) a 10 µM, 1 µL do primer 02 (DCL-3 Reverse [CTTGAGAGGCACCTTGAAAT]), 0,6 µL da *Taq* DNA Polimerase 5 U/µL, 1 µL de DNA a 25 ng/L. A ciclagem de PCR foi realizada com denaturação inicial de 3 min, 35 ciclos de 95°C por 30 s, 50°C por 30 s e 72°C por 1 min, e extensão final de 3 min a 72°C. O produto de PCR foi visualizado em gel de 2% agarose e tampão TAE em exposição à luz UV.

4. RESULTADOS E DISCUSSÕES

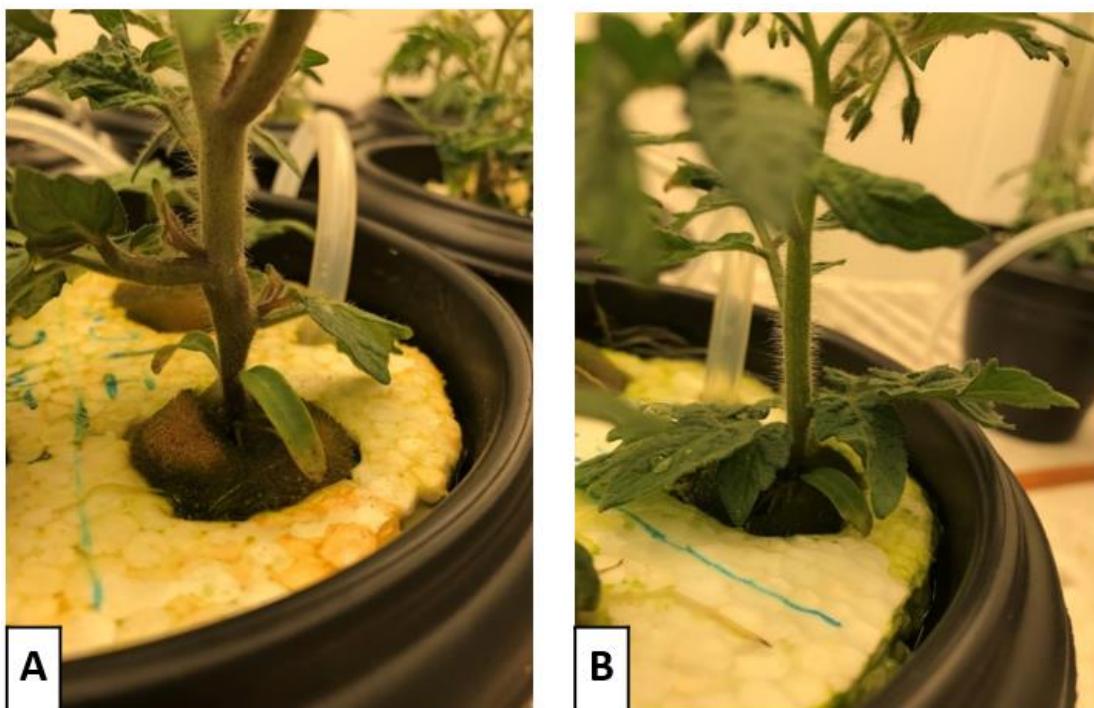
4.1. Ensaio com inibidores da AOX

Com o objetivo de avaliar o efeito do tratamento de plantas de tomateiro “Micro-Tom” com o inibidor da AOX ‘7j-41’, foi realizado um ensaio com o fornecimento do composto em solução nutritiva para ser absorvido pelas raízes das plantas, que foram então inoculadas ou não com *M. perniciosa*. O primeiro desafio foi identificar e estabelecer adjuvantes químicos que permitiriam a solubilização do ‘7j-41’ em meio aquoso. Em ensaios preliminares, foram testados seis adjuvantes (descritos no Material e Métodos) sob diversas concentrações crescentes de forma a solubilizar o ‘7j-41’ e não causar efeitos tóxicos às plantas. O composto nonil fenoxy poli etilenoxi etanol (Agral) demonstrou a melhor eficiência na concentração de 0,02%, sem induzir efeitos fitotóxicos visuais.

A seguir, foi conduzido um experimento empregando o mesmo adjuvante (Nonil fenoxy poli etilenoxi etanol) para solubilizar ‘7j-41’ que foi fornecido sete dias após o transplante das mudas para solução nutritiva. As plantas foram mantidas em contato com o ‘7j-41’ adicionado ao adjuvante e então foram inoculadas dois dias depois.

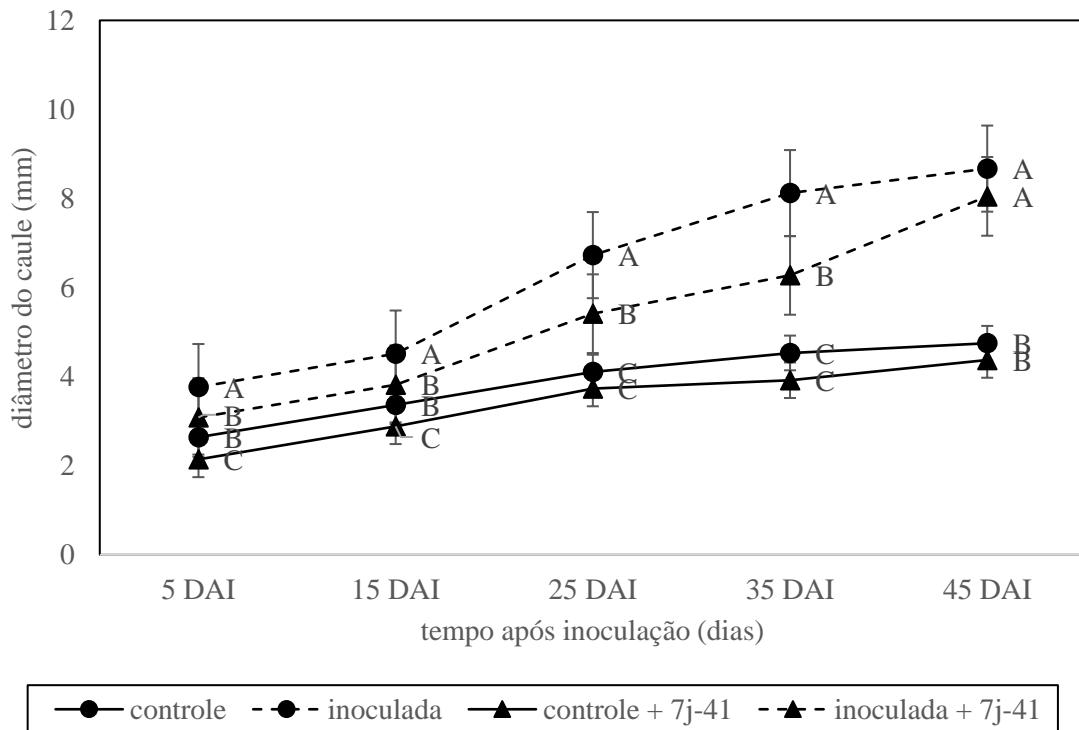
A inoculação de plantas de MT com *M. perniciosa* causou uma alta taxa de infecção (94%) e sintomas bastante visíveis a partir de 25 dias após a inoculação (DAI), principalmente inchamento do caule (Figura 8A), comparado a planta não inoculada com caule de diâmetro normal (Figura 8B).

Figura 8. Sintoma típico da infecção de tomateiros ‘Micro-Tom’ por *M. perniciosa* avaliados 25 dias após a inoculação. A. Inoculado; B. Não-inoculado



O inibidor da AOX ‘7j-41’ foi capaz de reduzir a severidade da infecção de *M. perniciosa* em plantas de MT nas avaliações de diâmetro em relação ao controle não tratado (Figura 9). Nas avaliações iniciais (5 a 35 DAI), observou-se redução significativa no inchamento do caule provocado pela infecção de *M. perniciosa* onde houve tratamento com ‘7j-41’. Aos 45 DAI, a diferença já não era significativa, indicando que o efeito residual do composto em retardar a infecção havia possivelmente se reduzido. Por outro lado, em plantas não inoculadas, a aplicação de ‘7j-41’ reduziu significativamente o diâmetro das plantas tratadas em relação aos controles de 5 a 15 DAI, sugerindo a ocorrência de efeito fitotóxico do composto; essa redução não foi mais significativa de 25 a 45 DAI, sugerindo a redução do efeito residual do composto.

Figura 9. Avaliação do diâmetro (mm) de plantas de MT ao longo do tempo após a inoculação¹



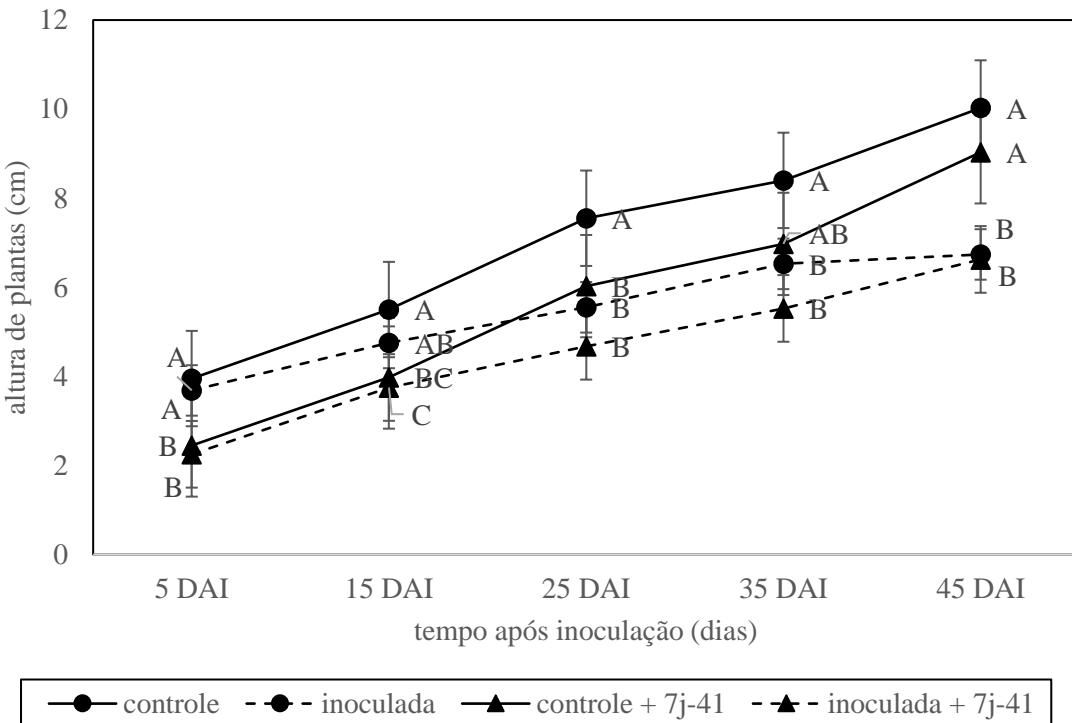
¹ Médias seguidas da mesma letra não diferem significativamente entre si pelo teste de Tukey ($p<0,05$)

Em relação a altura média das plantas (Figura 10), o tratamento com '7j-41' causou redução significativa no porte das plantas tratadas, mostrando possível efeito fitotóxico. Da mesma forma, essa diferença na altura não foi significativa entre o tratado ou não com '7j-41', aos 35 e 45 DAI (Figura 10). A inoculação com *M. perniciosa* também retardou significativamente o crescimento nos controles e tratados com '7j-41' a partir de 25 DAI. Aos 45 DAI, só se observa efeito da inoculação e não mais do tratamento com '7j-41', o que evidencia que o efeito do '7j-41' foi atenuado, ao passo que a infecção pelo fungo se acentuou ao longo do tempo (Figura 10).

Deganello et al. (2014) estudando a interação da infecção de tomateiro MT pelos biótipos C (que infecta Malvaceae como *T. cacao*) e biótipo S (que infecta Solanaceae, como tomateiro) de *M. perniciosa*, observou que, como esperado, a inoculação pelo biótipo-C não promoveu sintomas nem danos visuais aparentes às plantas de tomateiro, exceto por contrastante redução em altura e concluíram se tratar tipicamente de interação com organismo não-hospedeiros, já que o mesmo não foi

observado diante da inoculação por microrganismo não patogênico (*Saccharomyces cerevisiae*). No caso da infecção por *M. perniciosa* biótipo-S, os efeitos da inoculação foram mais drásticos e sintomáticos da doença, assim como os apresentados neste trabalho, em que houve significativo aumento de diâmetro desde os 5 DAI e redução da altura de plantas a partir de 25 DAI.

Figura 10. Avaliação da altura (cm) de MT ao longo do tempo após a inoculação¹

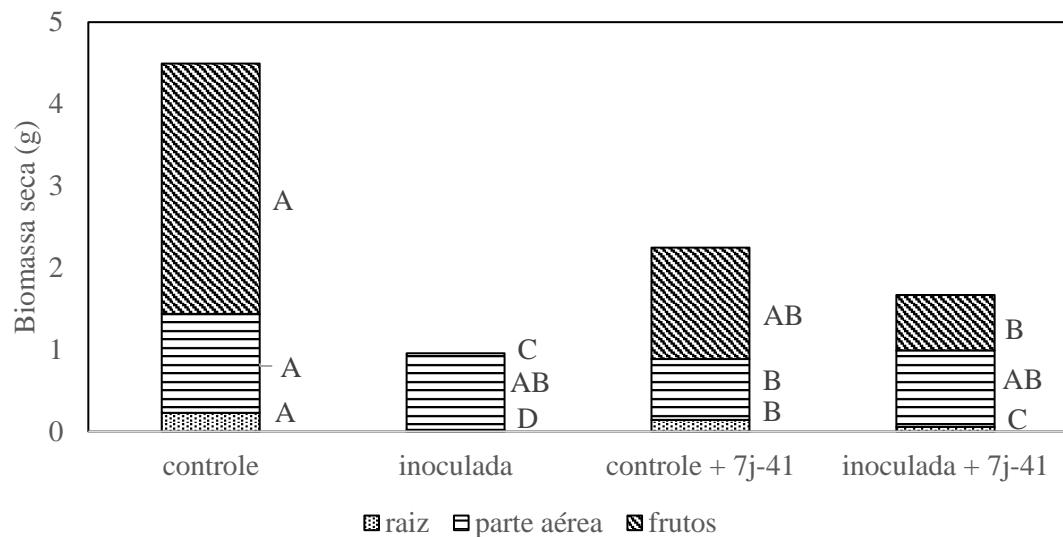


¹ Médias seguidas da mesma letra não diferem significativamente entre si pelo teste de Tukey ($p<0,05$)

O tratamento com ‘7j-41’ surtiu efeitos positivos nos parâmetros de biomassa seca de raízes e de frutos (Figura 11) e contagem do número de frutos coletados aos 55 dias após a inoculação (Figura 12) ao reduzir o impacto negativo de *M. perniciosa* sobre as plantas de MT inoculadas. Plantas infectadas pelo fungo apresentam uma redução expressiva do acúmulo de biomassa, principalmente das raízes e frutos (Figura 11), neste último tanto na quantidade como no peso dos mesmos. Isto confirma suspeitas de outros autores de que, apesar de a infecção se iniciar nas regiões meristemáticas, o fungo coloniza regiões próximas ao ponto de inoculação e deprime seu desenvolvimento como um todo em diferentes órgãos (Teixeira et al., 2014; Paschoal, 2018).

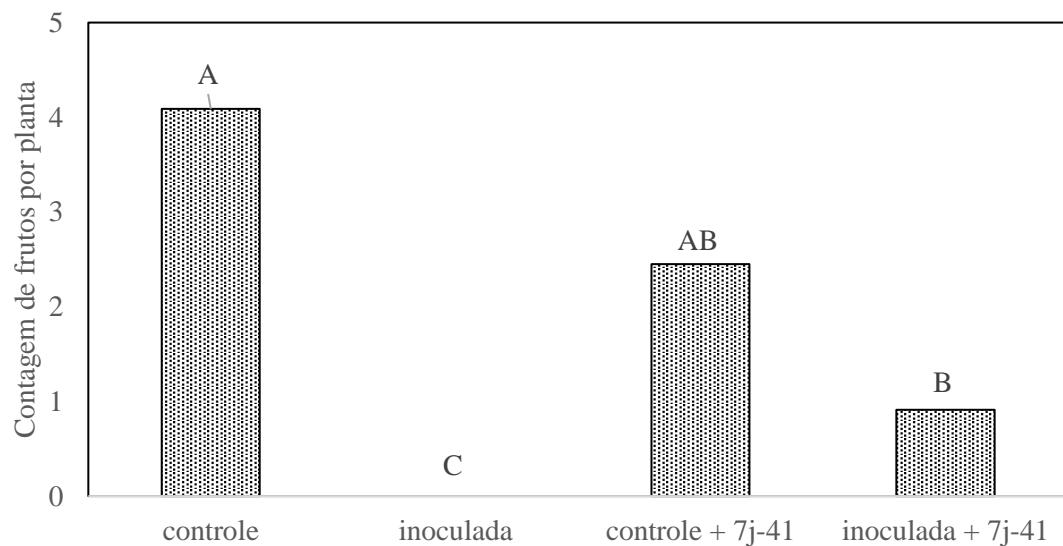
Apesar do efeito positivo, ao comparar plantas controle tratadas ou não com '7j-41', fica evidente também a redução do acúmulo de biomassa de parte aérea e raízes e número de frutos onde se usou o '7j-41', o que mais uma vez evidencia a possível fitointoxicação causada pelo composto.

Figura 11. Avaliação de biomassa seca (g) por parte da planta de MT aos 55 DAI¹



¹ Médias seguidas da mesma letra não diferem significativamente entre si pelo teste de Tukey ($p<0,05$)

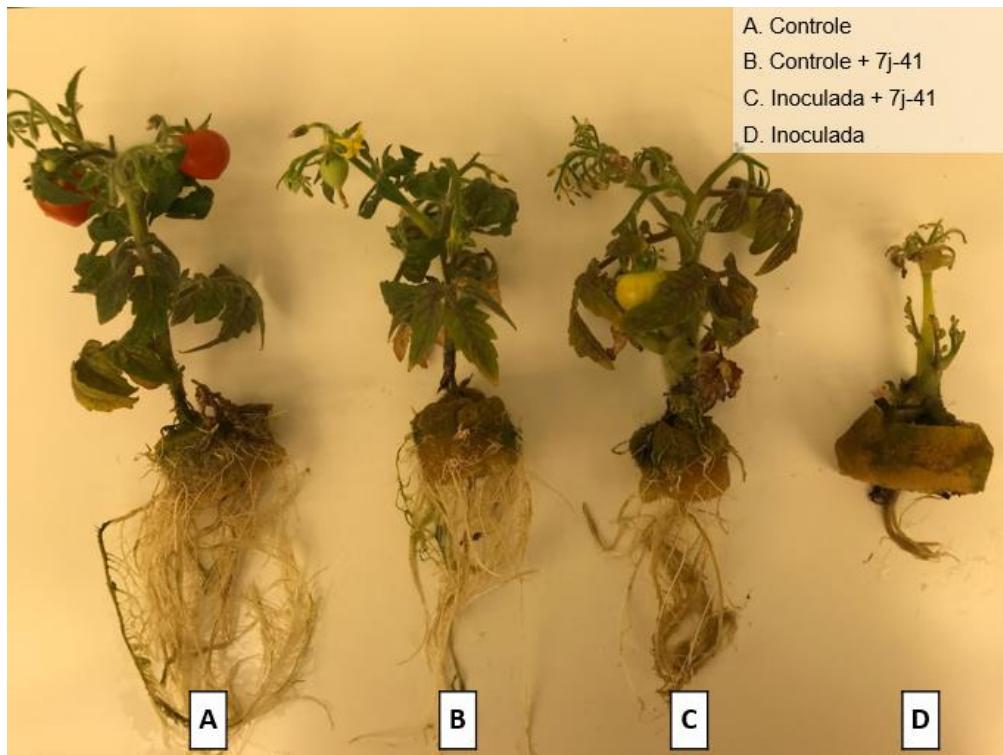
Figura 12. Avaliação de contagem de frutos por planta de MT aos 55 DAI¹



¹ Médias seguidas da mesma letra não diferem significativamente entre si pelo teste de Tukey ($p<0,05$)

A seguir é apresentada uma foto de plantas de MT dos quatro tratamentos (controle, controle + 7j-41, inoculada +7j-41 e inoculada) aos 35 DAI (Figura 13).

Figura 13. Visão geral das plantas de MT (esquerda para direita) aos 35 DAI: A. Controle não-inoculada, B. Controle + '7j-41', C. Inoculada + '7j-41' e D. Inoculada



A partir dos resultados de Thomazella et al. (2012), observou-se que a AOX se expressa predominantemente na fase biotrófica do fungo e, quando se associa inibidores da AOX (SHAM ou n-propil galato) a inibidores da cadeira principal respiratória (no caso a estrobirulina azoxistrobina), obtém-se a uma letalidade sinérgica dos micélios biotróficos e necrotróficos de *M. perniciosa* *in vitro*. Posteriormente, Barsottini et al. (2019) estudaram a seleção e otimização de novos inibidores da AOX a partir de derivados da n-fenil benzamida e dados de respiração celular e crescimento da levedura *Pichia pastoris* *in vitro*, o que culminou na escolha de um composto com maior atividade, denominado '7j-41', que foi validado em testes *in vitro*, assim como *in planta* no patossistema *M. perniciosa* X tomateiro MT. A adição de '7j-41' aos esporos do fungo no momento da inoculação de MT promoveu a redução significativa na severidade da doença.

No trabalho aqui apresentado, observou-se significativa redução da severidade e aumento da produção de biomassa de raízes e frutos em plantas inoculadas e tratadas com '7j-41' quando comparadas a plantas somente inoculadas. Ainda assim, numa análise mais detalhada, nota-se que o nível de eficácia relativa de '7j-41' (severidade no controle subtraída da severidade do tratamento, dividida pela severidade da doença no controle) variou conforme segue: 5 DAI – 41%; 15 DAI – 40%; 25 DAI – 61%; 35 DAI – 63%; 45 DAI – 49%. Tais níveis de eficácia são considerados intermediários. As diretrizes para produtos de proteção de plantas consideram adequado valores a partir de 80% (EMPOO, 2007).

Considerando que o ensaio foi conduzido em condições controladas, pondera-se que há espaço para melhorias e otimização da eficácia do '7j-41', tanto intrinsecamente, no desenho de novas moléculas de maior atividade ou a partir de um entendimento mais profundo de como ela atua, vias e tempo de degradação na planta, em quais tecidos se acumula, como forma de aplicação, formulação, associação a outros fungicidas e técnicas de controle.

Baseado nos resultados obtidos *in vitro* em micélio biotrófico e necrotrófico de *M. perniciosa* (Thomazella et al., 2012), espera-se que a adição de um inibidor da cadeia principal (como estrobirulinas) possa surtir resultados também em ensaios *in planta*. Há uma série de opções e alternativas de estrobirulinas, bem como outros fungicidas, por exemplo carboxamidas ou SDHI (*succinate dehydrogenase inhibitor*). Apesar da descoberta não tão recente deste grupo de composto, novos SDHIs têm sido desenvolvidos recentemente e são considerados potentes inibidores da respiração celular no complexo II da cadeia respiratória mitocondrial, o que os torna potencialmente sinérgicos a outros inibidores da respiração, como '7j-41', além de altamente eficientes em outros patossistemas (Sierotzki; Scalliet, 2013).

No ensaio de Barsottini et al. (2019) com plantas de tomateiro em que se adicionou o inibidor da AOX '7j-41' a esporos de *M. perniciosa* e aplicou-os às folhas, o nível de eficácia em todas as avaliações foi próximo de 100% (inibição total dos sintomas da doença). Isto demonstra que '7j-41' perde considerável atividade quando fornecido pelas raízes (eficácia ao redor de 50%). Pelas informações atualmente disponíveis, este fato pode ser explicado pelas características físico-químicas do composto: baixa solubilidade e provável baixa mobilidade nas plantas pelo modelo de Bromilow et al. (1990), resultando em baixas concentrações translocadas das raízes até o ponto de infecção na inoculação no meristema apical das plantas e

consequentemente menor efeito biológico sobre os esporos e hifas que iniciam a colonização no apoplasto da planta. Outra possível explicação é que ‘7j-41’ tenha maior ação sobre esporos (como apresentado por Barsottini et al., 2019) do que sobre hifas que penetram os tecidos vegetais (neste ensaio). Estas hipóteses podem ser melhor entendidas a partir do conhecimento da mobilidade deste composto em tecidos vegetais, por exemplo, por meio de estudos com radiomarcação, biocinética ou outras técnicas. Esta informação ajudaria a entender em qual o estágio de interação planta-patógeno ‘7j-41’ é mais ativo (se aplicado de forma preventiva, curativa ou anti-esporulante).

Outro ponto observado nos resultados e carece de maior entendimento é a fitointoxicação visual evidente promovida por ‘7j-41’, gerando necrose de folhas e atraso no desenvolvimento (Figura 13). A AOX é uma enzima funcional em plantas e o uso de um inibidor desta enzima pode ter causado a inativação da sua função. Sabe-se que em condições de alta luminosidade e em situações potencialmente geradoras de estresse oxidativo, a via respiratória dependente da AOX é superregulada e contribui para fotoproteção em plantas C3, como é o caso das plantas de tomateiro usadas neste ensaio (Zhang et al., 2017; Selinski, 2018). Interessante ponderar que este efeito não foi observado no ensaio de Barsottini et al. (2019) quando o mesmo composto ‘7j-41’ foi aplicado às folhas, podendo ser órgão-dependente. Outra hipótese é que este efeito fitotóxico tenha sido exacerbado pelo sistema de condução em solução nutritiva, que favoreceu o contato direto e prolongado de ‘7j-41’ em níveis que se mostraram fitotóxicos para as plantas de MT.

Diante das dificuldades relatadas na solubilização do ‘7j-41’ em meio aquoso, uma importante demanda tanto do ponto de vista experimental, como do ponto de vista de desenvolvimento, seria o aprofundamento no conhecimento de tecnologias de formulação capazes de melhorar sua compatibilidade físico-química e performance biológica. Há raros relatos de agroquímicos compostos somente do ingrediente ativo. A partir do momento em que estes protótipos como o ‘7j-41’, deixam de ser avaliados somente *in vitro* e avançam para estudos *in planta*, é necessário se pensar em como melhorar sua biodisponibilidade ao alvo (no caso o fungo *M. perniciosa*) e reduzir seus eventuais efeitos fitotóxicos que podem ser impeditivos do ponto de vista de avanço comercial no seu uso. Adjuvantes, surfactantes e outros agentes inertes do ponto de vista biológico podem ser adicionados à formulação desde que atendam aos critérios de performance biológica, compatibilidade com a planta (ausência de fitointoxicação),

custo, estabilidade e “formulabilidade”. Sabe-se por exemplo, que formulações do tipo EC (concentrado emulsãoável) ou OD (dispersão em óleo) são adequadas para compatibilizar ingredientes ativos insolúveis em água e devem ser consideradas em próximas discussões (Knowles, 1998; Mulqueen, 2003; Baur; Aponte, 2014).

Os resultados expostos neste trabalho associados aos anteriores (Thomazella et al., 2014; Barsottini et al., 2019) mostram que os inibidores da enzima oxidase alternativa se apresentam como uma classe de compostos antifúngicos com potencial de serem usados no controle de *M. perniciosa*, e também em outros patossistemas. Neste trabalho, avançou-se mais um passo na avaliação *in planta* dos efeitos do inibidor da AOX ‘7j-41’ ao concluir que, quando administrado às raízes de tomateiro previamente à inoculação por *M. perniciosa* resultou na redução da severidade dos sintomas, bem como na preservação da biomassa de raízes e frutos dos efeitos danosos provocados pelo fungo.

4.2. Identificação de genes da rota de silenciamento gênico em *Moniliophthora perniciosa*

4.2.1. Busca dos genes

Os genes presumíveis participantes da rota de silenciamento gênico em *M. perniciosa* foram buscados com o intuito de identificar candidatos a serem empregados numa estratégia de RNAi HIGS, em que uma planta hospedeira expressando um dsRNA correspondente a genes alvos do fungo levará ao silenciamento destes genes. A hipótese a ser comprovada é que o fungo *M. perniciosa* utiliza pequenos RNAs para interagir com seus hospedeiros, desativando mecanismos de defesa da planta e promovendo virulência e o silenciamento de um ou mais genes essenciais deste mecanismo reduzirá a severidade da infecção.

Foram buscados os genes dos componentes principais da rota de processamento de pequenos RNA canônico descritos em fungos, definindo-se seis classes de genes: essenciais, composta por ‘RdRPs’, ‘Dicers’ e ‘Argonautas’; e não-essenciais na qual fazem parte as ‘RecQ helicases’, ‘RPA-1’ e ‘QIP’.

Na busca por palavra-chave (como “*Dicer*” ou “*Argonauta*”, por exemplo) no banco de dados genômicos e de expressão de *M. perniciosa* isolado BP10 (Teixeira et al., 2014 - disponível em WBD ATLAS <http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>), foi

possível identificar oito RdRPs, três *Dicers*, 13 Argonautas, 17 RecQ helicases, cinco RPA-1 e uma QIP. Após realizar a análise de BLASTp usando como molde as sequências de proteínas descritas em *N. crassa* e retirando os genes com e-value menor do que 10^{-4} , este número passou para oito RdRP, quatro *Dicers*, 14 Argonautas, 28 RecQ helicases, cinco RPA-1 e duas QIPs, totalizando 61 genes (Tabela 3).

Tabela 3. Genes candidatos a participarem da rota de processamento canônico de pequenos RNAs de *M. perniciosa* após busca por palavra-chave e BLASTp, indicando a classe, número e identificação dos genes presumíveis em *Moniliophthora perniciosa*

Classe	Quantidade de genes	Identificação do gene
RdRP	8	MP02213, MP11137, MP02297, MP15899, MP09882, MP00604, MP10417, MP08656
<i>Dicer</i>	4	MP01869, MP14055, MP10442, MP02453
Argonauta	14	MP03238, MP03267, MP03288, MP07032, MP07178, MP07431, MP08202, MP08788, MP08974, MP13872, MP13876, MP13957, MP10832, MP12999
RecQ helicase	28	MP00763, MP01699, MP03701, MP04057, MP04710, MP06392, MP07550, MP11895, MP15420 , MP09541, MP00762 , MP14297 , MP01830, MP12150, MP12680, MP00233, MP02642, MP04844, MP07090, MP12489, MP12680, MP13589, MP14167, MP14995, MP16430, MP16505, MP16519, MP16544
QIP	2	MP00590, MP03252
RPA-1	5	MP01410, MP02314, MP08906, MP10591, MP11091

Fonte: Teixeira et al. (2014) – disponível em WBD ATLAS Disponível em:
<http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>

A partir desta lista de 61 genes, dentro de cada grupo, foi analisada a sequência de aminoácidos por meio do alinhamento múltiplo global no software MAFFT (Kazutaka et al., 2017 - disponível em <https://mafft.cbrc.jp/alignment/server/>) e em seguida para estrutura e domínios proteicos conservados, pelo site do NCBI (<https://www.ncbi.nlm.nih.gov/>) (Anexo I).

Dos 61 genes da busca por palavra-chave e BLASTp, 44 foram selecionados a partir do alinhamento múltiplo, que permitiu retirar proteínas preditas incompletas, e também aquelas com ausência de domínios proteicos tidos como essenciais para a funcionalidade dos genes da rota de processamento de pequenos RNA canônico, conforme descrito no item 2.4. As análises estão disponíveis nos Anexos D a J.

Sendo assim, os genes selecionados ao final estão discriminados na Tabela 4, e contam por um total de sete RdRP, três *Dicers*, dez Argonautas, 21 RecQ helicases, uma RPA-1 e uma QIP.

Tabela 4. Proposta de genes participantes da rota de processamento de pequenos RNA canônico de *Moniliophthora perniciosa* indicando a classe, número de genes identificados e a identificação dos genes presumíveis

Classe	Quantidade de genes	Identificação do gene
RdRP	7	MP02213, MP08656, MP15899, MP10417, MP09882, MP11137 MP02297
<i>Dicer</i>	3	MP14055, MP10442, MP01869
Argonauta	10	MP08788, MP10832, MP08974, MP08202, MP13872, MP13876, MP03288, MP07032, MP03267, MP03238
RecQ helicase	21	MP00763, MP14995, MP01699 MP07550, MP13589, MP09541, MP12489, MP06392, MP14167, MP16544, MP03701, MP16505, MP16430, MP04710, MP01830, MP12150, MP12680, MP00233, MP02642, MP04844, MP07090
QIP	1	MP00590
RPA-1	1	MP02314

Fonte: Teixeira et al., 2014 – disponível em WBD ATLAS Disponível em:
<http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>

Neste trabalho, os resultados apontam que *M. perniciosa* possui 3 *Dicers*, 10 Argonautas e 7 RdRPs. Sabe-se que os genes *Dicers* e Argonautas são atuantes exclusivos no processamento de pequenos RNAs e podem diferir consideravelmente quanto a ocorrência e arquitetura. Analisando 43 genomas de fungos, Hu et al. (2013) mostraram que o número de genes Argonautas variou de zero em *Ustilago maydis* e *Candida lusitaniae* a nove em *Phlebia brevispora*, enquanto o número de *Dicers* variou de zero em *Candida albicans*, *C. lusitaniae* e *U. maydis* até cinco em *Fomitopsis pinicola*. Nas espécies de zigomicetos *M. circinelloides* e *Rhizopus oryzae* foram encontradas duas cópias de Argonautas e duas de *Dicers*.

No filo Basidiomiceto, por sua vez, são encontrados em média dois genes *Dicers* e três Argonautas, e especificamente na Classe Agaricomycetes a variação é ainda maior: média de três e seis, para *Dicers* e Argonautas, respectivamente. Nos subfilos *Pucciniomycotina* e *Ustilaginomycotina* o número de cópias desses genes é reduzido ou até ausente. Isto caracteriza os Basidiomicetos como grupo com maior variação destes genes dentre os fungos. A Ordem Agaricomycotas, na qual está presente o fungo *M. perniciosa*, geralmente apresenta maior número de Argonautas e *Dicers* do que Ascomycota e Zygomycota (Hu et al., 2013).

Em relação as RdRPs, na maioria dos fungos, há três ou quatro genes, como em *Laccaria bicolor* e *Phycomyces blakesleeanus*, respectivamente. Em *S. pombe*, foi encontrado somente um gene codificador desta enzima (Zong et al., 2009).

Hu et al. (2013) descreveram a evolução das proteínas *Dicers* e Argonautas em fungos e, baseados na análise filogenética usando dois domínios RNase III presentes em todas as proteínas *Dicers*, dividiram-nas em três grupos: dcl-A, B e C. Segundo estes autores, o grupo dcl-C contém proteínas somente de espécies de Basidiomicetos, enquanto dcl-A e B são encontradas também em outros filos.

Pela busca por BLASTp, MP14055 foi classificada como uma *Dicer-like 1*, MP10442 como *Dicer-like 2* e MP01869 classificada somente como *Dicer-like*. Não foram descritos homólogos do gene MP01869 em *N. crassa* nem em outros organismos.

A filogenia dos subgrupos de dcl-B e dcl-C segue a diversificação taxonômica de Ascomicetos e Basidiomicetos. A arquitetura dos domínios de Dcl-b e c são integrais e conservadas, ao passo que em Dcl-a alguns domínios podem não estar presentes. Apesar da estrutura diversa, há evidências de que dcl-a é essencial para a produção de pequenos RNAs não codificantes em outros organismos (MacRae et al.,

2007, Wang et al., 2010). Desta forma, hipotetiza-se que MP01869 (aqui denominada de “*Dicer-3*”) seja o equivalente ao que Hu et al. (2013) chamaram de dcl-C, por estar presente no basidiomicetó *M. perniciosa* e não ter sido encontrada nenhuma semelhante no genoma de referência do ascomiceto *N. crassa*.

Para Argonautas, Hu et al. (2013) comentam que proteínas podem ser divididas em pelo menos dois grupos: ago-A e ago-B. Ascomicetos e Basidiomicetos possuem ago-A, enquanto ago-B está presente somente em Basidiomicetos. No caso de *M. perniciosa*, as 10 Argonautas podem fazer parte de ambos os grupos, o que não foi possível distinguir pelas análises conduzidas neste trabalho.

A quantidade de genes relacionadas ao processamento de pequenos RNAs em *M. perniciosa* é extensa em comparação a outros fungos. Pondera-se, no entanto, que alguns desses genes tem outras funções que não necessariamente relacionadas ao processamento de pequenos RNAs. Por exemplo, RecQ helicases apresenta importantíssima função na ligação da replicação, recombinação e reparo de DNA (Benett; Keck, 2004) e RdRPs que catalisam a replicação do RNA a partir de um molde de RNA (Zong et al., 2009).

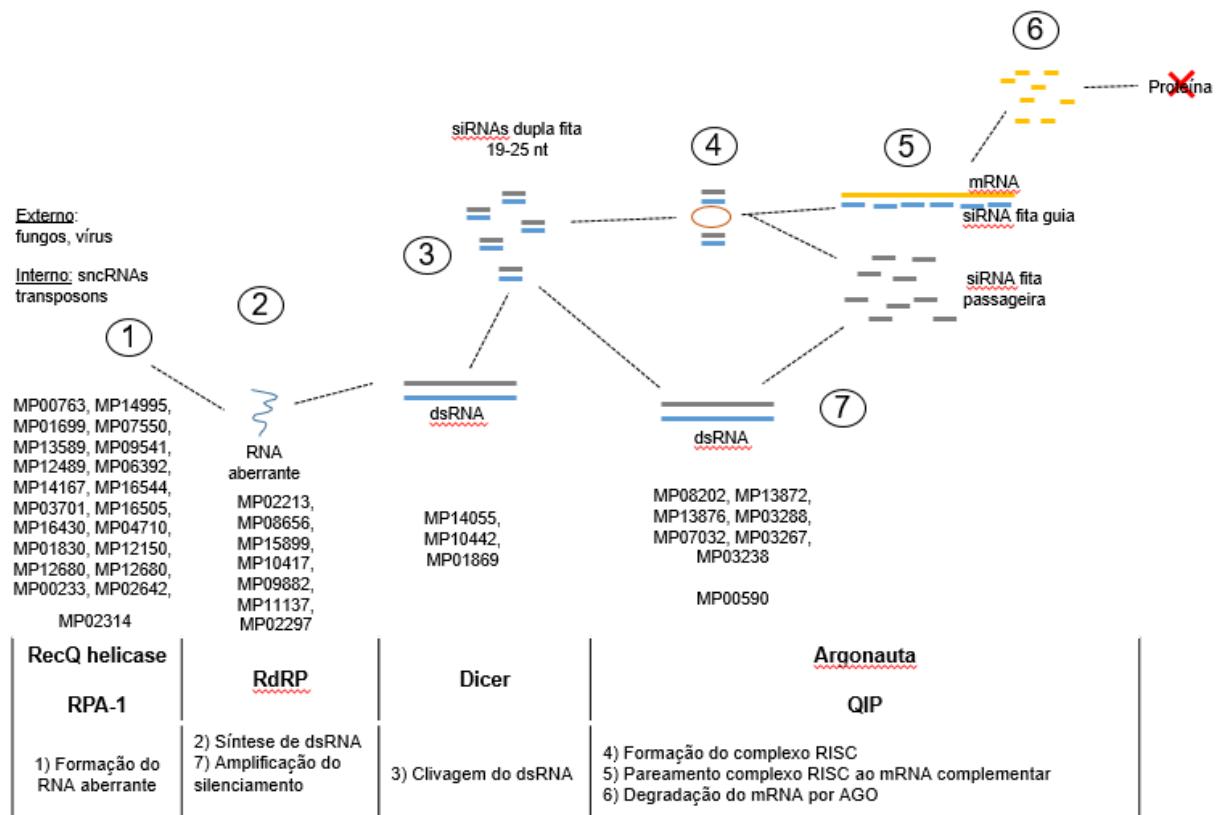
Outro fator a se ponderar é o fato de, apesar de estarem no genoma de *M. perniciosa*, estes genes podem não estar sendo expressos e, portanto, não terem atividade relevante na formação das proteínas funcionais que atuam no silenciamento gênico canônico descrito em fungos.

A grande quantidade de genes (3 *Dicers*, 10 Argonautas e 7 RdRPs) encontradas em *M. perniciosa* pode ser explicada como mecanismo evolutivo, biológico e adaptativo dadas as particularidades deste patógeno, o ambiente tropical de maior biodiversidade e exposto a uma série de competidores e condições competitivas com outros microrganismos e sua intrínseca interação com o hospedeiro *T. cacao*, possivelmente evoluindo de uma relação endofítica simbiótica benéfica, como observado em outras espécies do gênero *Crinipellis* a que *M. perniciosa* pertence (Evans, 2016), e que, com a evolução levou a uma interação patogênica e que poderá ser melhor investigado em futuros trabalhos.

Diante disso, o mecanismo de silenciamento gênico em *M. perniciosa* pode ser ilustrado de forma simplificada conforme a Figura 14: se inicia com a geração de RNA aberrante (aRNA) a partir de material genético exógeno ou endógeno (pequenos RNAs não-codificantes - sncRNAs, transposons) (1). aRNA é transformado em RNA de fita dupla (dsRNA) a partir da ação de uma enzima da classe das RNA-polimerases

dependentes de RNA (RdRPs, descrita em *N. crassa* como QDE-1) (2). O dsRNA é então clivado por ribonucelases da classe das *Dicers* (DCL) em pequenos RNAs de interferência (siRNAs), com tamanho fixo entre 19 e 25 nucleotídeos (3). Os siRNAs são incorporados no *RNA-induced silencing complex* (RISC) por meio de proteínas Argonautas (identificadas em *N. crassa* como QDE-2) que farão parte dele juntamente com outras proteínas acessórias (4). RISC é então ativado e usa a fita guia do siRNA para identificar RNA mensageiros (mRNA) complementares (5) que são então degradados pela atividade endo e exonucleolítica da Argonauta e leva ao silenciamento gênico pós-transcricional ao evitar a formação da respectiva proteína (6). A fita passageira que foi eliminada do siRNA é então usada como molde para RdRPs gerarem novos siRNAs secundários que levam a amplificação do silenciamento, retroalimentando o ciclo (7).

Figura 14. Esquema simplificado das etapas e componentes do silenciamento gênico canônico com os genes encontrados no genoma de *M. perniciosa*



4.2.2. Análise de expressão dos genes da rota de processamento canônico de pequenos RNAs proposta para *M. perniciosa*

A partir do banco de dados genômicos e de expressão de *M. perniciosa* (Teixeira et al., 2014 – disponível em WBD ATLAS <http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>) proveniente do sequenciamento massivo de RNA (RNA-seq), são apresentados o RPKM dos genes essenciais do silenciamento gênico canônico, para *Dicers*, Argonautas e *RdRPs*, respectivamente (Tabelas 5, 6 e 7).

Os dados das Tabelas 5, 6 e 7 estão dispostos em ordem cronológica seguindo o ciclo da interação *M. perniciosa* X *T. cacao*, do esporo, passando pelas fases biotróficas, necrotróficas e finalizando com a última etapa do ciclo de vida do fungo (formação do basidiomata) (Evans, 2016).

Para efeito comparativo, foram inseridos dois genes constitutivos de manutenção da atividade celular de fungos, um deles relacionado a atividade da actina (MP12238) e outro da beta-tubulina (MP08695).

Tabela 5. Expressão dos genes *Dicers* encontrados no genoma de *M. perniciosa* em RPKM (*Reads Per Kilobase Million*) em função da condição biológica em que infestam cacauéiro

Condição Biológica	<i>Dicer</i>			<i>β-tubulina</i>	<i>actina</i>
	MP10442	MP14055	MP01869	MP08695	MP12238
Esporos não-germinados	9	5	3	7	192
Esporos germinando	5	2	5	5	138
Micélio monocariótico (7 d)	15	13	3	42	119
Micélio monocariótico (14 d)	15	17	3	44	95
Micélio monocariótico (28 d)	25	24	6	86	157
Micélio dicariótico (7 d)	18	15	3	22	75
Micélio dicariótico (14 d)	31	14	2	39	154
Micélio dicariótico (28 d)	21	15	5	82	144
Vassoura verde (30 DAI)	19	11	6	132	133
Necrose inicial (47 DAI)	15	7	1	67	99
Necrose avançada (66 DAI)	15	13	2	39	84
Vassoura seca (111 DAI)	5	7	1	5	74
Primordia	45	21	18	40	146
Basidiomata	23	9	9	39	336



Tabela 6. Expressão dos genes Argonautas encontrados no genoma de *M. perniciosa* em RPKM (Reads Per Kilobase Million) em função da condição biológica em que infestam cacaueiro

Condição Biológica	Argonauta										β-tubulina	actina
	MP13872	MP08788	MP08974	MP07032	MP08202	MP03267	MP03238	MP10832	MP03288	MP13876	MP08695	MP12238
Esporos não-germinados	30	214	75	1	63	36	32	62	3	3	7	192
Esporos germinando	16	40	8	0	63	11	10	34	1	1	5	138
Micélio monocariótico (7 d)	58	103	159	52	32	25	46	19	5	9	42	119
Micélio monocariótico (14 d)	65	183	197	35	46	27	47	18	13	27	44	95
Micélio monocariótico (28 d)	79	159	219	73	97	151	17	30	3	2	86	157
Micélio dicariótico (7 d)	56	50	165	75	18	23	8	21	10	1	22	75
Micélio dicariótico (14 d)	88	36	130	133	114	38	20	7	1	6	39	154
Micélio dicariótico (28 d)	79	79	119	31	52	194	17	25	3	3	82	144
Vassoura verde (30 DAI)	63	76	24	0	8	34	32	4	7	5	132	133
Necrose inicial (47 DAI)	139	59	26	0	15	24	21	9	8	3	67	99
Necrose avançada (66 DAI)	72	76	39	2	23	22	11	9	1	3	39	84
Vassoura seca (111 DAI)	57	157	61	10	31	8	7	12	3	2	5	74
Primordia	546	168	124	124	133	110	43	11	35	8	40	146
Basidiomata	457	116	80	48	73	36	40	7	73	15	39	336



Tabela 7. Expressão dos genes RdRPs encontrados no genoma de *M. perniciosa* em RPKM (Reads Per Kilobase Million) em função da condição biológica em que infestam cacaueiro

Condição Biológica	RdRP							β -tubulina	actina
	MP02297	MP11137	MP02213	MP15899	MP09882	MP10417	MP08656	MP08695	MP12238
Esporos não germinando	52	5	12	5	14	2	7	7	192
Esporos germinando	14	8	8	3	7	0	3	5	138
Micélio monocariótico (7 d)	51	37	14	7	4	2	5	42	119
Micélio monocariótico (14 d)	48	44	16	9	5	3	7	44	95
Micélio monocariótico (28 d)	93	32	23	21	16	8	16	86	157
Micélio dicariótico (7 d)	53	6	13	11	12	3	5	22	75
Micélio dicariótico (14 d)	87	84	15	24	5	4	9	39	154
Micélio dicariótico (28 d)	73	11	13	21	6	9	15	82	144
Vassoura verde (30 DAI)	21	8	31	5	1	7	10	132	133
Necrose inicial (47 DAI)	12	7	22	8	2	4	8	67	99
Necrose avançada (66 DAI)	26	7	18	5	3	2	6	39	84
Vassoura seca (111 DAI)	12	0	6	4	4	2	1	5	74
Primordia	58	100	36	59	16	5	9	40	146
Basidiomata	31	44	9	11	6	5	10	39	336



As *Dicers* identificadas como MP14055 (*Dicer-like 1*) e MP10442 (*Dicer-like 2*) se mostraram mais expressas do que MP01869, que apresentou níveis médios a baixos de expressão em todas as condições, exceto no primórdio do corpo de frutificação (basidiomata). A *Dicer* de maior expressão é a *Dicer-like 2* (MP10442). Isto corrobora o que foi pontuado por Nicolás e Ruiz-Vazquez (2013), que cita DCL-2 como a principal componente do silenciamento gênico canônico em células somáticas de fungos, enquanto DCL-1 atua redundante, porém em menor intensidade; por outro lado, DCL-1 é imprescindível para o silenciamento que ocorre no ciclo sexuado de fungos (conhecido como MSUD) (Alexander et al., 2008).

Corroborando esta informação, nota-se na Tabela 5 claramente a mesma tendência de expressão de MP14055 (*Dicer-like 1*) e MP10442 (*Dicer-like 2*) em todas as fases, sempre com predomínio de maior expressão de *Dicer-like 2* (MP10442). Assim, é provável que MP14055 (*Dicer-like 1*) e MP10442 (*Dicer-like 2*) sejam genes parálogos, originados a partir de um mesmo ancestral comum e que nesse caso tenham mantido a mesma funcionalidade. A presença de mais de uma cópia de um gene pode conferir vantagem evolutiva ao organismo, sendo uma fonte a mais de material genético para mutação e surgimento de novas funções, mas principalmente é essencial para a sobrevivência daquele organismo para se evitar o risco de depender de uma única cópia gênica em funções vitais (Moreira; López-García, 2011).

Outro ponto observado na análise de expressão de MP14055 (*Dicer-like 1*) e MP10442 (*Dicer-like 2*) é que durante todo o ciclo de vida, desde a formação do micélio monocariótico biotrófico até o final da fase necrotrófica (necrose avançada de tecido infectado) ambas se mantém expressas, sugerindo que sejam importantes para manutenção do processo patogênico que se dá de forma lenta no ciclo biotrófico de *M. perniciosa*.

Para as Argonautas (Tabela 6), quatro delas encontradas no genoma de *M. perniciosa* (MP03238, MP10832, MP03288 e MP13876) apresentam baixa expressão e não se destacam em nenhuma das condições como mais expressas, podendo exercer função redundante as demais (MP13872, MP08788, MP08974, MP07032, MP08202 e MP03267) ou ainda não serem funcionais.

Considerando as seis Argonautas mais expressas (MP13872, MP08788, MP08974, MP07032, MP08202 e MP03267), em todas observa-se o aumento de expressão conforme evolui o desenvolvimento do micélio monocariótico da fase biotrófica de 7 até 28 dias. Em MP13872, o aumento foi de 58 para 79 RPKM

(de 7 dias até 28 dias, respectivamente); em MP08788 de 103 para 159 RPKM; em MP08974 de 159 para 219 RPKM; em MP07032 de 52 para 73; em MP08202 de 32 para 97; e em MP03267 de 25 para 151. Portanto, este aumento variou de 36 a 500%, acompanhando consistentemente a evolução do desenvolvimento do micélio biotrófico, o que evidencia possível papel dessa classe de genes previamente a patogênese real de *M. perniciosa*, que se dá nas fases de Vassoura verde (30 DAI), Necrose inicial, Necrose avançada (47 DAI) e Vassoura seca (111 DAI). Isto sugere que, com a progressão do micélio monocariótico biotrófico e colonização da planta antes da emissão da vassoura verde, há intensa ativação de genes Argonautas. O destaque é dado para as Argonautas MP13872, MP08788 e MP08974 que se mantém altamente expressas em praticamente todas as condições biológicas.

No caso específico da Argonauta MP03267, houve aumento exponencial de expressão de 7 a 28 dias tanto em micélio monocariótico (ciclo biotrófico), de 25 para 151 RPKM, como também em dicariótico (ciclo necrotrófico, de 23 para 194 RPKM).

Algumas delas, como MP13872, tem aumento da expressão no início da necrose; outras, como MP08974 são mais expressas nas fases que antecedem os sintomas, durante a progressão dos micélios mono e dicarióticos; outras ainda, tem acentuamento da expressão na emissão da vassoura seca (MP08788); em conjunto, as Argonautas parecem ter importante papel na infecção de *M. perniciosa* sobre *T. cacao*, por vezes redundantes e por vezes sobrepostos nas distintas fases da interação.

Para *RdRPs* (Tabela 7), há novamente maior expressão nas fases de primódio e micélio mono e dicariótico. Os genes MP09882, MP10417, MP08656 apresentam baixa expressão nas condições contempladas e talvez não sejam funcionais. As demais *RdRPs* (MP02297, MP11137, MP02213 e MP15899) atuam nas condições semelhantes as observadas para *Dicers* e Argonautas. Destaca-se alta expressão de MP02297 (> 10 RPKM) em todas as fases.

Teixeira et al. (2014) apontaram que na condição de vassoura verde, proteínas efetoras de virulência e patogenicidade de fungos (como cerato-plataninas e quintina deacetilases) bem como aquelas relacionadas à defesa das plantas contra patógenos, como genes codificantes de proteínas PR (*pathogenesis-related*) se mostraram altamente expressas. Proteínas PR são componentes do sistema imune das plantas e induzidas por estresses bióticos e abióticos, como por exemplo na presença de fitopatógenos e agem como moléculas sinalizadoras de defesa para ativação da

resistência sistêmica adquirida (Ali et al., 2018). No patossistema *M. perniciosa* X *T. cacao*, é esperado que esta ativação se dê numa tentativa de suprimir a infecção e colonização dos tecidos vegetais pelo patógeno.

Os genes aqui estudados (*Dicers*, Argonautas e RdRPs), por sua vez, se mostram mais importantes antecipadamente a sintomatologia de vassoura verde, condição na qual muitos destes genes tiveram redução de expressão. Se expressam de forma mais proeminente em outras fases, notadamente micélio monocariótico ou micélio dicariótico e também na formação do primórdio e basidiomata (corpo de frutificação).

Um fato intrigante é a grande expressão observada nas três classes de genes da rota canônica de processamento de pequenos RNAs (*Dicers*, Argonautas e RdRPs) nas fases finais do ciclo de vida necrotrófico do patógeno: primórdio e basidiomata. Para as três classes, o maior valor de expressão de um gene dentre todas as condições biológicas ocorreu na fase de primórdio dos basidiocarpos: *Dicers* em MP10442 (45 RPKM), Argonautas em MP13872 (546 RPKM) e RdRPs em MP11137 (100 RPKM). Por ocorrer nos três grupos de genes essenciais que funcionam de forma interligada e coordenada no processamento de pequenos RNAs, que provavelmente estão atuando em processos biológicos relacionados a regulação da expressão gênica, no desenvolvimento e diferenciação celular de novas estruturas, no caso primórdios, basidiomatas e formação de esporos. Laul et al. (2018) relatou fato semelhante no basidiomiceto *Coprinopsis cinerea*, em que milRNA estão envolvidos na regulação do desenvolvimento do corpo de frutificação.

Outra hipótese que se abre é que, em função da manutenção de níveis altos de expressão de vários genes das três classes (*Dicers*, Argonautas e RdRPs) durante a fase biotrófica, eles estejam de alguma forma relacionados a extensa duração do estágio biotrófico em *M. perniciosa*, sabidamente longo quando comparado a outros fungos com ciclo de vida hemibiotrófico e cujos motivos ainda não estão completamente elucidados.

Por fim, por serem consideravelmente expressos em condições importantes tanto durante a fase biotrófica (micelio monocariótico) como na fase necrotrófica (micélio dicariótico), os genes do processamento de pequenos RNAs (*Dicers*, Argonautas e RdRPs) surgem como potenciais candidatos no estudo de patogenicidade em *M. perniciosa* da mesma forma que foram descritos em outros

patossistemas, como *B. cinerea* em diversos hospedeiros e *Verticillium dahliae* em *A. thaliana* (Wang et al., 2016).

Com os resultados experimentais do item a seguir (4.3 Transformação de MT para expressar *Dicers* de *M. perniciosa*), será possível elucidar o papel que uma destas classe (*Dicers*), têm como efetores ou na manipulação do sistema de defesa vegetal durante a interação patogênica de *M. perniciosa* sobre tomateiro MT e possivelmente *T. cacao*.

4.3. Transformação de MT para expressar *Dicers* de *M. perniciosa*

Para explorar a possibilidade de controlar a infecção por *M. perniciosa* pelo silenciamento de genes essenciais para o desenvolvimento e/ou a patogênese, foram buscados genes alvos para silenciamento a serem expressos em tomateiro MT. Baseado em informações obtidas em outros patossistemas (Wang et al., 2016), optou-se por silenciar as *Dicers* encontradas no genoma de *M. perniciosa* (MP14055, MP10442 e MP01869, respectivamente *MpDCL-1*, *MpDCL-2* e *MpDCL-3*).

Com a produção de uma planta de tomateiro transgênico expressando fragmentos de *Dicers* de *M. perniciosa* em *hairpin*, espera-se que as plantas de MT transformadas, ao expressarem a construção *MpDCL-1/2/3*, terão os hairpins processados em siRNAs complementares e capazes de silenciar as *Dicers* de *M. perniciosa*, levando a uma menor patogenicidade e capacidade infectiva por parte do fungo, caso este fungo utilize pequenos RNAs como efetores – hipótese a ser confirmada neste patossistema.

Para isso, conduziu-se uma análise dos genes presumíveis de *M. perniciosa*, apresentados na Tabela 8 com números de acesso, tamanho do gene e proteína formada por cada uma das *Dicers*. A construção proposta contém fragmentos para expressar no mesmo vetor as três *Dicers* e foi denominada de *MpDCL-1/2/3*.

Tabela 8. Sequências de *Dicers* encontradas no genoma de *Moniliophthora perniciosa*

<i>Dicer</i>	Número de acesso WBD	Tamanho do	Tamanho da
		Atlas¹	gene
<i>MpDCL-1</i>	MP14055	4.212 pb	1.403 aa
<i>MpDCL-2</i>	MP10442	4.476 pb	1.491 aa
<i>MpDCL-3</i>	MP01869	3.930 pb	1.309 aa

Fonte: Teixeira et al. (2014) – disponível em WBD ATLAS Disponível em <http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>

Um dos pontos de preocupação ao se transformar plantas para expressar precursores de pequenos RNAs é predizer qual o efeito esta transformação teria sobre a própria planta em que se objetiva inserir a construção gênica, no caso a construção *MpDCL-1/2/3*, pois é sabido que o mecanismo e genes componentes são altamente conservados em eucariotos e o seu silenciamento pode impactar em funções vitais à planta.

A maioria das plantas codificam quatro *Dicers*, cada uma especializada na produção de uma classe de pequenos RNAs (Margis et al., 2006). Em *A. thaliana*, *Dicer 1* produz microRNAs a partir de *hairpins* precursores, parcialmente complementares ao RNA mensageiro alvo (Reinhart et al., 2002), enquanto as *Dicers 2 a 4* produzem pequenos RNAs de interferência (siRNAs), com 21 a 24 nucleotídeos com complementariedade perfeita (Xie et al., 2004).

Em seguida, para a predição de quais siRNAs seriam formados após a expressão da construção *MpDCL-1/2/3* adotou-se o programa *GenScript siRNA Target Finder* (<https://www.genscript.com/tools/sirna-target-finder>) com o objetivo de predizer possíveis pareamentos dos siRNAs formados no genoma de MT que se visava transformar. Com isto, detectou-se a formação de 10 possíveis siRNAs com 21 nucleotídeos (Tabela 9) e com as sequências destes siRNA preditos, buscou-se no genoma de tomateiro por meio da ferramenta BLASTn (<https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>) se haveria chance significativa de os siRNAs se anelarem e causarem anormalidades genéticas na planta transformada. Observou-se que, apesar da alta similaridade, nenhuma delas tem pareamento completo com qualquer gene funcional de tomateiro, o que é mandatório para que siRNAs sejam funcionais. O pareamento variou de 9 a 15 nucleotídeos para um total potencial de 21 quando de fato ocorreria anelamento e indesejado silenciamento gênico.

Tabela 9. Predição de siRNAs formados a partir da expressão da construção
pK7GWIWG(II)::MpDCL-1/2/3

siRNA previsto	Sequência
1	AAGGCATCATATTCGTTAAC
2	AAGCGCTGATAACCGAAAGAGC
3	AAGATCCTAATCCGACGAAGA
4	AAGGAGAATATGGAGCGAGAG
5	AACCGTGTCAAGCGCTGATAC
6	AACAGAGGCAGGTAGCGACAT
7	AATGACGTCGAGGAATCCTTG
8	AAACACTCGATTGCCAAGGA
9	AATTACCAGCGTCTGAAACC
10	AAACGATATCCTGACTGTTGC

Outro ponto importante verificado foi que dos 10 siRNA preditos (em negrito abaixo destacados na Figura 15), pelo menos um deles se anelaria na construção, indicando que haverá regulação negativa da transcrição da respectiva *Dicer* correspondente de *M. perniciosa*. Foi constatado que todas as três *Dicers* serão atingidas por pelo menos um dos siRNA preditos de serem formados.

Logo, com estas análises foi possível afirmar que os siRNAs gerados pelo tomateiro deverão apresentar especificidade exclusiva às *Dicers* de *M. perniciosa*, levando à ativação do mecanismo de silenciamento gênico somente sobre transcritos do fungo.

Figura 15. Representação esquemática de fragmentos que compõem a sequência *MpDCL-1/2/3* que originarão cada uma das *Dicers* de *M. perniciosa* (*MpDCL-1*, *MpDCL-2*, *MpDCL-3*) e a localização de cada siRNA predito

> MpDCL-1/2/3_762pb

```

TCAGTCAAGACCCTTAGCCTGAGAAATTGGCAGCCACCAAACCTTCATGT
AGAAGCTGACGTTCCGAGTATCAGCCCCGAACCTGCTCCGGCTCGAACCGT
GTCAAGCGCTGATACCGAAAGAGCTGGCTCAGTTGCTACATCAGTCATTCC
AAGCCCCGATGGTGATACACCGATTACCGGATAACCCGATGCTGTACCCCTC
AGAAATTAAGATCCTAATCCGACGAAGAAAAACCTCGCACTTCATTGTTT
TGCCTACGCCACTGTCTGAGATACCAAACGATATCCTGACTGTTGCTATC
ACAGCGCCAGTCTCAGGAACCCAAGAATTACCAAGCGTCTTGAACACTTG
GGGGACACCGTTCTGAAGTTATTGACCATGCGGAAAGATCATTCTGTATC
AACACTCGATTGCCAAGGAGAATATGGAGCGAGAGGTGATAGCGTTGAT
CCGACTACTTCTTCTACCTTCCACAGTACCTTGGAAATGGTGTACACCCA
AAATCAAGACACTGGTGGATATTCTGGTTGCGCATTACACCCCCAACCTTCC
AAGGCATCATATTGTTGAACAGAGGCAGGTAGCGACATGCTGGCTGGGG
TGCTCCCATAATTGAAGAGTTGAAAGGATTGGTCAAATGTGGAGACTTTT
TTGGGAATGTTAATGACGTCGAGGAATCCTTGAGAGGCACCTGAAAT

```

MpDCL-1

MpDCL-2

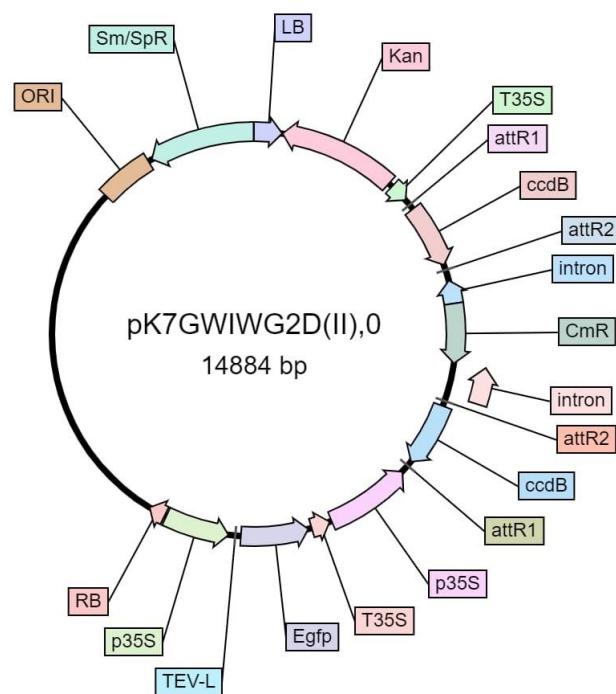
MpDCL-3

Na Figura 16, apresenta-se o vetor de silenciamento pK7GWIWG2(II), contendo o promotor CaMV35S, os *primers* concatenados dos genes MP14055 (*Dicer-like 1*), MP10442 (*Dicer-like 2*) e MP01869 (*Dicer-like 3*), genes de resistência a antibióticos, ítron e terminador 35S feita a partir do software <http://www.molbiotools.com>.

Figura 16. Representação do vetor de silenciamento pK7GWIWG2(II), contendo o promotor CaMV35S, os primers concatenados dos genes MP14055 (*Dicer-like 1*), MP10442 (*Dicer-like 2*) e MP01869 (*Dicer-like 3*), genes de resistência a antibióticos, ítron e terminador 35S

pK7GWIWG2D(II),0

14884 bp



WebDSV v2.0

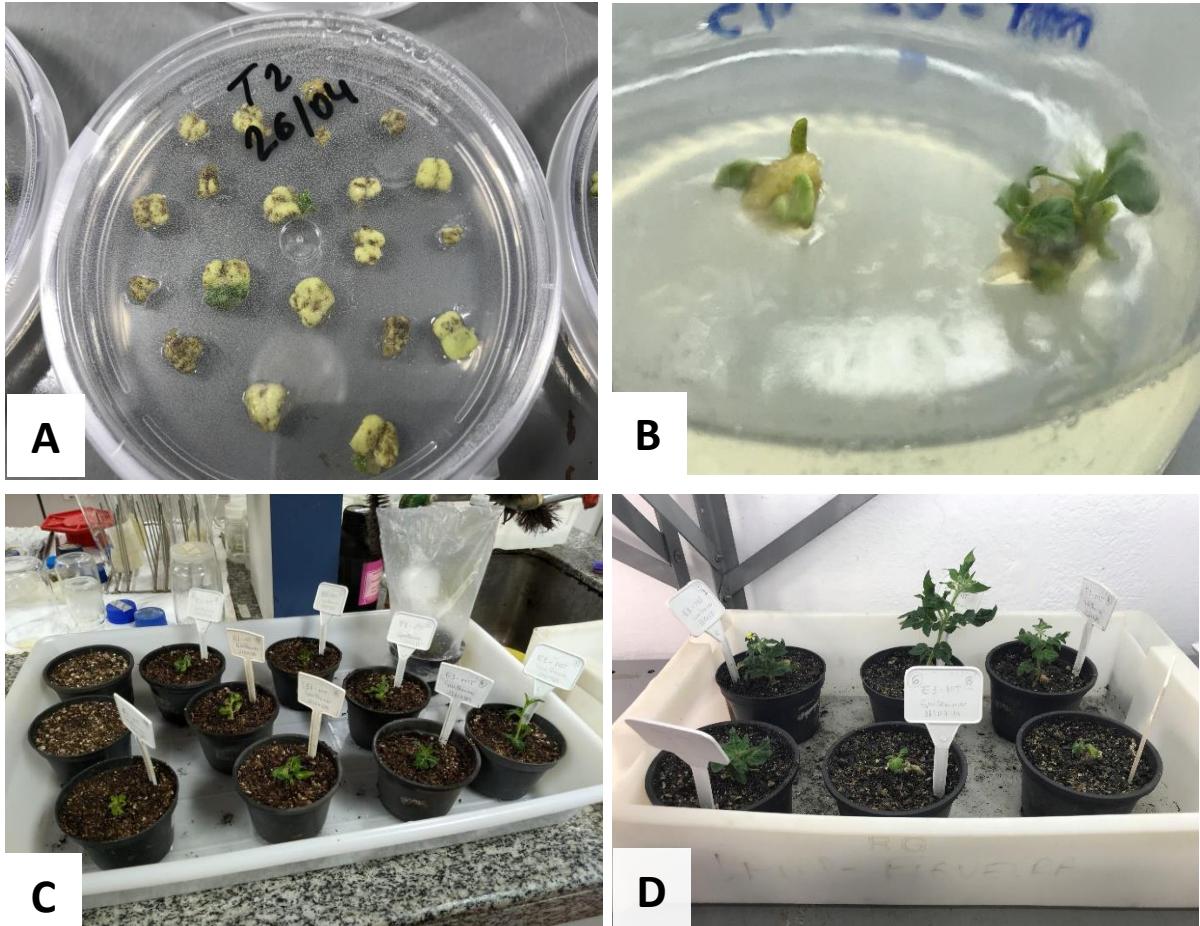
www.molbiotools.com

Fonte: <http://www.molbiotools.com>

Foram realizados dois experimentos de transformação de MT com *Agrobacterium* empregando a construção pK7GWIWG2(II)::MpDCL-1/2/3. Apenas em um deles obtiveram-se plantas que sobreviveram a todas as fases de regeneração, enraizamento e resistentes aos antibióticos até o momento (Figura 17), restando ao final da aclimatação quatro plantas sobreviventes.

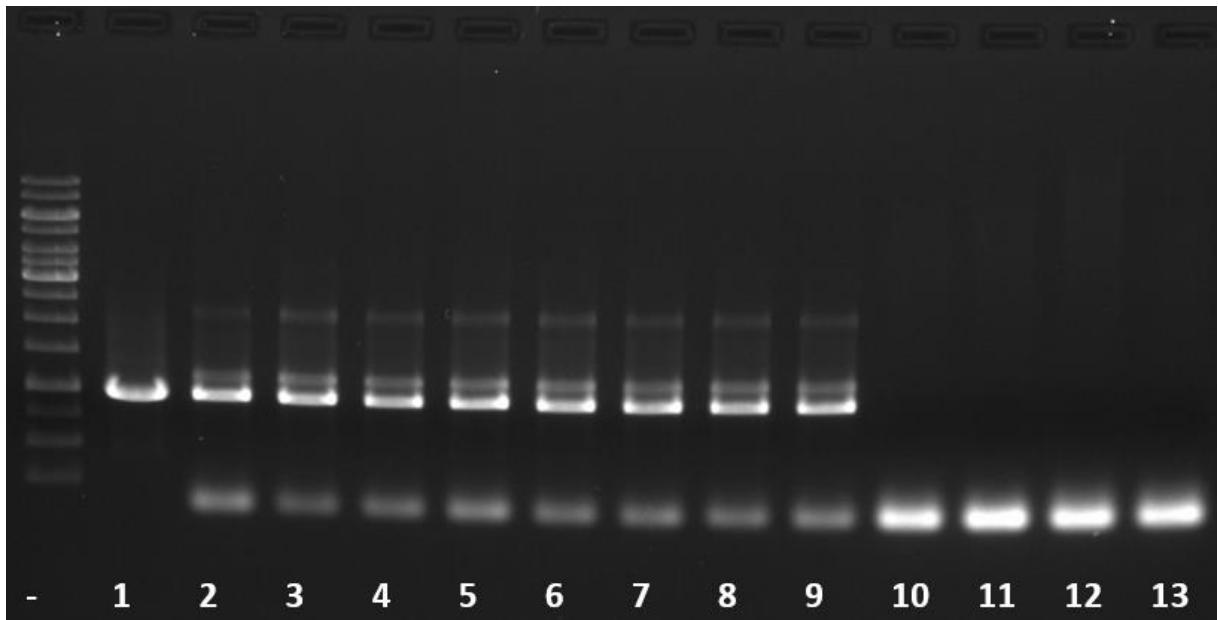
Figura 17. Regeneração de plantas MT-DCL1/2/3 contendo a construção DCL1/2/3 do primeiro (A) e segundo (B) eventos em meio de enraizamento; plantas do primeiro evento em aclimatação (C); plantas sobreviventes usadas para as confirmações de transformação

(D)



Estas plantas foram então submetidas a confirmação da transgenia através da extração do DNA das folhas em duas sub-amostras por planta e comparadas com um controle positivo contendo somente o vetor de silenciamento pK7GWIWG(II) *MpDCL-1/2/3*, três amostras de tomateiros MT não transformados e controle negativo somente com reagentes da reação (branco). Ao final da amplificação (Figura 18), confirmou-se a inserção da construção *MpDCL-1/2/3* nas plantas de MT. Trata-se da sequência de 13 amostras (esquerda para direita), sendo: 01 - CP (controle positivo vetor pK7GWIWG(II) *MpDCL-1/2/3*); Plantas transformadas (02 a 09) 02 - Planta A (folha 01), 03 - Planta A (folha 2), 04 - Planta 02 (folha 1), 05 - Planta 02 (folha 2), 06 - Planta 03 (folha 1), 07 - Planta 03 (folha 2), 08 - Planta D (folha 1), 09 - Planta D (folha 2); 10 - MT não transformado 01, 11 - MT não transformado 02; 12 - MT não transformado 03; 13 Branco.

Figura 18. Gel de 2% agarose contendo a amplificação específica da construção DCL-1/2/3 no vetor de silenciamento pK7GWIWG2(II). Marcador de peso molecular de 1 KB (Fermentas)



Wang et al. (2016) trabalhando com plantas de *A. thaliana* e tomateiro transformados para expressar *Dicers* e Argonautas do fungo *B. cinerea*, descobriram que o silenciamento destes genes leva a uma redução expressiva na patogenicidade do fungo. Outros fungos de importância fitopatogênica também tiveram resultados positivos com abordagem semelhante, mas silenciando outros genes essenciais ao fungo, como *Avr10* de *Blumeria graminis* (Nowara et al., 2010), *Avr3a* de *Phytophthora capsici* (Vega-Arreguín et al., 2014), e diversos genes de *Puccinia striiformis* f. sp. *tritici*, *P. graminis* f. sp. *tritici* (Yin et al., 2011) e de *Fusarium* spp. (Ghag et al., 2014; Koch et al., 2013), evidenciando experimentalmente que a abordagem HIGS tem potencial de uso comercial como estratégia de controle de fitopatógenos na agricultura.

Wang et al. (2016) transformou o fungo *B. cinerea* e silenciou suas próprias *Dicers dcl-1* e *dcl-2* isoladamente ou *dcl-1dcl-2* simultaneamente e observou redução significativa na patogenicidade somente no segundo caso, com formação de menores lesões e menor acúmulo de biomassa do fungo em diversos frutos (tomate, morango e uva), folhas de alface e cebola e pétalas de rosa, mostrando a capacidade redundante que uma *Dicer* tem de substituir a função da outra quando silenciadas isoladamente.

Neste caso, apesar da redução na geração de pequenos RNAs, ela não foi completamente eliminada, o que evidencia a existência de rotas de biogênese de pequenos RNAs independentes de *Dicers* como reportado para outros fungos (Lee et al., 2010). Ainda assim, neste trabalho com a geração de plantas transgênicas expressando a construção para as três *Dicers* do fungo, espera-se redução na severidade da infecção de *M. perniciosa*.

À semelhança do que foi exposto em outros patossistemas, visa-se como próximos passos a continuação dos estudos de avaliação da patogenicidade de *M. perniciosa* sobre as plantas de tomateiro MT *Mp-DCL-1/2/3* recém-selecionadas que serão conduzidas à produção de sementes e germinadas para a seleção de linhagem homozigota. Também estão em andamento novos experimentos de transformação com o vetor pK7GWIWG(II) *MpDCL-1/2/3* para assegurar novos eventos.

Espera-se que plantas na geração T3 serão testadas para infecção por *M. perniciosa*. A hipótese de trabalho assume que *M. perniciosa* utiliza pequenos RNAs como estratégia de aumento da virulência e silenciamento de genes de defesa do hospedeiro e se o silenciamento de componentes do silenciamento em fungos (no caso *Dicers*) pode ser uma estratégia de sucesso para se obter plantas de *T. cacao* resistentes a este importante patógeno.

5. CONCLUSÕES

O inibidor da enzima oxidase alternativa (AOX) '7j-41' foi efetivo em reduzir a severidade e o impacto negativo da infecção *Moniliophthora perniciosa* em tomateiro 'Micro-Tom' no acúmulo de biomassa de raízes, parte aérea e número e peso de frutos quando administrado às raízes por meio de solução nutritiva preventivamente a inoculação com basidiósporos do fungo.

Ainda assim, plantas de tomateiro MT tratadas com o '7j-41' apresentaram considerável fitointoxicação visual, notadamente com necroses e atraso no seu desenvolvimento, o que ficou evidenciado por menores valores de altura média, biomassa seca e contagem de frutos em relação a plantas não tratadas.

Vislumbra-se uma série de novos trabalhos para aumentar o entendimento e aplicação deste e outros compostos inibidores da AOX no estudo do controle de *M. perniciosa*.

Foram encontrados no genoma de *Moniliophthora perniciosa* genes participantes da rota de silenciamento gênico canônico de fungos, incluindo genes essenciais: três *Dicers* (DCL), 10 Argonautas (AGO) e sete RNA-polimerase dependente de RNA (RdRPs), bem como outros atuantes no mecanismo mas não-essenciais: 21 RecQ DNA Helicases, uma Proteína de Replicação A1 (RPA-1) e uma *QDE-2-interacting protein* (QIP).

Pela quantidade de genes essenciais participantes da rota de silenciamento gênico canônico (*Dicers*, Argonautas e RdRPs) ser superior a reportada na maioria das outras espécies fúngicas, associada a alta expressão desses genes em condições importantes durante as fases bio e necrotróficas, este genes surgem como potenciais alvos de estudo de patogenicidade em *M. perniciosa* sobre seus hospedeiros da mesma forma que foram descritos em outras interações planta-patógeno.

As três classes de genes essenciais *Dicers*, Argonautas e RdRPS têm alta expressão em diversas condições biológicas do desenvolvimento de *M. perniciosa* principalmente nas fases que precedem a emissão da vassoura verde, no micélio monocariótico (biotrófico), dicariótico (necrotrófico) e também ao final do ciclo necrótrofico (formação do primórdio e basidiomata). Foram identificados também genes com baixa expressão, evidenciando que há diferenças importantes no papel desempenhando por eles, mesmo dentro de cada classe.

Plantas transgênicas expressando hairpins com a construção concatenada para expressar as três *Dicers* de *M. perniciosa* (*Mp-DCL1/2/3*) foram obtidas com sucesso e poderão ser usadas em futuros estudos de patogênese. A partir delas, será possível avaliar se *M. perniciosa* usa pequenos RNAs como efetores para aumentar a virulência da sua infecção e desativar os genes de defesa de plantas de tomateiro MT e, possivelmente, de *Theobroma cacao* e estudar se o mecanismo de HIGS (*Host Induced Gene Silencing*) pode ter aplicabilidade experimental ou até mesmo comercial neste patossistema.

REFERÊNCIAS

- AIME, M. C.; PHILLIPS-MORA, W. The causal agents of witches' broom and frosty pod rot of cacao (chocolate, *Theobroma cacao*) form a new lineage of *Marasmiaceae*. **Mycologia**, Lancaster, v. 97, p. 1012–1022, 2005.
- ALBUQUERQUE, P. S. B.; BASTOS, C. N.; LUZ, E. D. M. N.; SILVA, S. D. V. M. Doenças do cacau. In: KIMATI, H.; AMORIM, L.; RESENDE, J. A. M.; BERGAMIM FILHO, A.; CAMARGO, L. E. A. (Ed.). **Manual de fitopatologia**. 4. ed. Piracicaba: Ceres, 2005. v. 2, p. 151-164.
- ALEXANDER, W. G.; RAJU, N. B.; XIAO, H.; HAMMOND, T. M.; PERDUE, T. D. DCL-1 colocalizes with other components of the MSUD machinery and is required for silencing. **Fungal Genetics and Biology**, Orlando, v. 45, p. 719–727, 2008.
- ALI S.; GANAI, B. A.; KAMILI, A. N.; BHAT, A. A.; MIR, Z. A.; BHAT, J. A.; TYAGI, A.; ISLAM, S. T.; MUSHTAQ, M.; YADAV, P.; RAWAT, S.; GROVER, A. Pathogenesis-related proteins and peptides as promising tools for engineering plants with multiple stress tolerance. **Microbiological Research**, Jena, v. 212-213, p. 29-37, 2018.
- ALMEIDA, G. M. **Estudo da função biológica da oxidase alternativa (AOX) de *Moniliophthora perniciosa* (fungo da vassoura de bruxa) em *Saccharomyces cerevisiae***. 2014. Dissertação (Mestrado) - Faculdade de Ciências Farmacêuticas, Universidade de São Paulo, São Paulo, 2014. doi:10.11606/D.9.2014.tde-27052015-144918. Acesso em: 2018-08-30, 2014.
- ANDEBRHAN, T.; FIGUEIRA, A.; CASCARDO, J. C. M.; YAMADA, M. M.; FURTEK, D. B. Molecular fingerprinting suggests two primary outbreaks of witches' broom disease (*Crinipellis perniciosa*) of *Theobroma cacao* L. in Bahia, Brazil. **European Journal of Plant Pathology**, Heidelberg, v. 105, p. 167-175, 1999.
- ANKE, T.; OBERWINKLER, F.; STEGLICH, W.; SCHRAMM, G. Strobirulins - new antifungal antibiotics from the Basidiomycete *Strobilurus tenacellus*. **Journal of Antibiotics**, Tokyo, v. 30, n. 10, p. 806-810, 1977.
- AVILA-ADAME, C.; KOLLER, W. Disruption of the alternative oxidase gene in *Magnaporthe grisea* and its impact on host infection. **Molecular Plant-Microbe Interactions**, St. Paul, v. 15, p. 493–500, 2002.
- AXTELL, M. J.; WESTHOLM, J. O.; LAI, E. C. Vive la différence biogenesis and evolution of microRNAs in plants and animals. **Genome Biology**, London, v. 12, p. 221, 2011.
- AXTELL, M. J. Classification and comparison of small RNAs from plants. **Annual Review of Plant Biology**, Palo Alto, v. 64, p. 137–59, 2013.
- BAILEY, B. A.; EVANS, H. C.; PHILLIPS-MORA, W.; ALI, S. S.; MEINHARDT, L. W. *Moniliophthora roreri*, causal agent of cacao frosty pod rot. **Molecular Plant Pathology**, Oxford, v. 19, p. 1580-1594, 2018.

BARSOTTINI, M. R.; PIRES, B. A.; VIEIRA, M. L.; PEREIRA, J. G.; COSTA, P. C.; SANITÁ, J.; CORADINI, A.; MELLO, F.; MARSHALK, C.; SILVA, E. M.; PASCHOAL, D.; FIGUEIRA, A.; RODRIGUES, F. H.; CORDEIRO, A. T.; MIRANDA, P. C.; OLIVEIRA, P. S.; SFORÇA, M. L.; CARAZZOLLE, M. F.; ROCCO, S. A.; PEREIRA, G. A. Synthesis and testing of novel alternative oxidase (AOX) inhibitors with antifungal activity against *Moniliophthora perniciosa* (Stahel), the causal agent of witches' broom disease of cocoa, and other phytopathogens. **Pest Management Science**, West Sussex, v. 75, n. 5, p. 1295-1303, 2019. doi: 10.1002/ps.5243.

BARTLETT, D. W.; CLOUGH, J. M.; GODWIN, J. R.; HALL, A. A.; HAMER, M.; PARR-DOBRZANSKI, B. N. The strobilurin fungicides. **Pest Management Science**, West Sussex, v.58, n. 7, p. 649–662, 2002.

BATEMAN, R.; ARIAS, D.; GUERRERO, R.; HEBBAR, P.; SÚAREZ CAPELLO, C. Assessing the options for spray interventions to control the moniliophthora disease complex of cocoa in Ecuador. In: Conferencia Internacional en Investigación de Cacao, 15., 2005, San Jose, Costa Rica. Quito, Ecuador: INIAP, 2005. p. 106-111. Disponível em: <http://repositorio.iniap.gob.ec/handle/41000/3384>. Acesso em: 30 jul. 2019.

BAULCOMBE, D. C. VIGS, HIGS and FIGS: small RNA silencing in the interactions of viruses or filamentous organisms with their plant hosts. **Current Opinion in Plant Biology**, London, v. 26, p. 141-146, 2015.

BAUR, P.; APONTE, J. Co-penetration of Actives and Adjuvants and its Significance for the Matched Pair Liaison. In: MYUNG, K.; SATCHIVI, N. M.; KINGSTON C. K. (Ed.). **Retention, uptake, and translocation of agrochemicals in plants**. Washington, DC: American Chemical Society, 2014. chap. 2, p. 23–39, 2014. (ACS Symposium Series, 1171).

BEKTAS, Y.; EULGEM, T. Synthetic plant defense elicitors. **Frontiers in Plant Science**, Lausanne, v. 5, p. 804, 2015.

BENNETT, R. J.; KECK, J. L. Structure and function of RecQ DNA helicases. **Critical Reviews in Biochemistry and Molecular Biology**, Boca Raton, v. 39, n. 2, p. 79–97, 2004.

BIMBOIM, H. C.; DOLY, J. A rapid alkaline extraction procedure for screening recombinant plasmid DNA. **Nucleic Acids Research**, London, v. 7, n. 6, p. 1513-1523, 1979.

BOWERS, J. H.; BAILEY, B. A.; HEBBAR, P. K.; SANOGO, S.; LUMSDEN, R. The impact of plant disease in world chocolate production. **Plant Health Progress**, St. Paul, 2001. doi: 10.1094/PHP-2001-0709-01-RV.

BROMILOW, R. H.; CHAMBERLAIN, K.; EVANS, A. A. Physicochemical aspects of phloem translocation of herbicide. **Weed Science**, Champaign, v. 38, p. 305-314, 1990.

CALO, S.; NICOLAS, F. E.; VILA, A.; TORRES-MARTINEZ, S.; RUIZ-VAZQUEZ, R. M. Two distinct RNA-dependent RNA polymerases are required for initiation and amplification of RNA silencing in the basal fungus *Mucor circinelloides*. **Molecular Microbiology**, Oxford, v. 83, p. 379-394, 2012.

CARIBÉ DOS SANTOS, A. C.; SENA, J. A. L.; SANTOS, S. C.; DIAS, C. V.; PIROVANI, C. P.; PUNGARTNIK, C.; VALLE, R. R.; CASCARDO, J. C. M.; VINCENTZ, M. dsRNA-induced gene silencing in *Moniliophthora perniciosa*, the causal agent of witches' broom disease of cacao. **Fungal Genetics and Biology**, Orlando, v. 46, p. 825-836, 2009.

CARMELL, M. A.; HANNON, G. J. RNase III enzymes and the initiation of gene silencing. **Nature Structural and Molecular Biology**, New York, v. 11, p. 214-218, 2004.

CARTHEW, R. W.; SONTHEIMER, E. J. Origins and mechanisms of miRNAs and siRNAs. **Cell**, Cambridge, v. 136, p. 642-655, 2009.

CATALANOTTO, C.; AZZALIN, G.; MACINO, G.; COGONI, C. Involvement of small RNAs and role of the qde genes in the gene silencing pathway in *Neurospora*. **Genes and Development**, Cold Spring Harbor, v. 16, p. 790-795, 2002.

CEITA, G. O.; MACÊDO, J. N. A.; SANTOS, T. B.; ALEMANNO, L.; GESTEIRA, A. S.; MICHELI, F.; MARIANO, A. C.; GRAMACHO, K. P.; SILVA, D. C.; MEINHARDT, L.; MAZZAFERA, P.; PEREIRA, G. A. G.; CASCARDO, J. C. M. Involvement of calcium oxalate degradation programmed cell death in *Theobroma cacao* tissues triggered by the hemibiotrophic fungus *Moniliophthora perniciosa*. **Plant Science**, Amsterdam, v. 173, p. 106-117, 2007.

COBB, A. H.; READE, J. P. H. Herbicide uptake and movement. In: **Herbicides and plant physiology**. 2. ed. London: Wiley-Blackwell, 2010. p. 50-68.

COGONI, C.; MACINO, G. Isolation of quelling-defective (qde) mutants impaired in posttranscriptional transgene-induced gene silencing in *Neurospora crassa*. **Proceedings of the National Academy of Science of the USA**, Washington, DC, v. 94, p. 10233-10238, 1997.

COLLINS, C. D.; MARTIN, I.; DOUCETTE, W. Plant uptake of xenobiotics. In: SCHRODER, P.; COLLINS, C. D. (Ed.). **Organic xenobiotics and plants**: from mode of action to ecophysiology. Dordrecht: Springer Science, 2010. p. 3-16. (Plant Ecophysiology, 8).

COSTA, J. D. C. B.; RESENDE, M. L. V. D.; RIBEIRO JÚNIOR, P. M.; CAMILO, F. R.; MONTEIRO, A. C. A.; PEREIRA, R. B. Induction of resistance in cacao seedlings against *Moniliophthora perniciosa* by a phosphorilated mannan oligosaccharide based product. **Tropical Plant Pathology**, Lavras, v. 35, p. 285-294, 2010.

DEGANELLO, J.; LEAL JUNIOR, G. A.; ROCHA, M. L.; PERES, L. E. P.; FIGUEIRA, A. Interaction of *Moniliophthora perniciosa* biotypes with Micro-Tom tomato: A model system to investigate the witches' broom disease of *Theobroma cacao*. **Plant Pathology**, Oxford, v. 63, p. 1251-1263, 2014.

DELGADO, J. C.; COOK, A. A. Nuclear condition of the basidia, basidiospores, and mycelium of *Marasmius perniciosus*. **Canadian Journal of Botany**, Ottawa, v. 54, p. 66-72, 1976.

DREEPER, A.; GUIGNON, V.; BLANC, G.; AUDIC, S.; BUFFET, S.; CHEVENET, F.; CLAVERIE, J. M. Phylogeny.fr: robust phylogenetic analysis for the non-specialist. **Nucleic Acids Research**, London, v. 36, p. W465-W469, 2008. Suppl. 2.

DOYLE, J. J.; DOYLE, J. L. A rapid DNA isolation procedure for small quantities of fresh leaf tissue. **Phytochemical Bulletin**, Irvine, v. 19, p. 11-15, 1987.

EVANS, H. C. Witches' broom disease (*Moniliophthora perniciosa*): History and biology. In: BAILEY, B. A.; MEINHARDT, L. W. (Ed.). **Cacao diseases**: a history of old enemies and new encounters. Heidelberg: Springer, 2016. p. 137-177.

FAO. **The Future of Food and Agriculture – Trends and challenges**. Rome, 2017.

FIRE, A.; XU, S.; MONTGOMERY, M. K.; KOSTAS, S. A.; DRIVER, S. E.; MELLO, C. C. Potent and specific genetic interference by double-stranded RNA in *Caenorhabditis elegans*. **Nature**, London, v. 391, p. 806-811, 1998.

FORREST, E. C.; COGONI, C.; MACINO, G. The RNA-dependent RNA polymerase, QDE-1, is a rate-limiting factor in post-transcriptional gene silencing in *Neurospora crassa*. **Nucleic Acids Research**, London, v. 32, p. 2123–2128, 2004.

FULCI, V.; MACINO, G. Quelling: post-transcriptional gene silencing guided by small RNAs in *Neurospora crassa*. **Current Opinion in Microbiology**, London, v. 10, p. 199–203, 2007.

GHAG, S. B.; SHEKHAWAT, U. K.; GANAPATHI, T. R. Host-induced post-transcriptional hairpin RNA-mediated gene silencing of vital fungal genes confers efficient resistance against *Fusarium* wilt in banana. **Plant Biotechnology Journal**, Oxford, v. 12, n. 5, p. 541-553, 2014.

GRIFFITH, G. W.; HEDGER, J. N. The breeding biology of biotypes of the witches' broom pathogen of cocoa, *Crinipellis perniciosa*. **Heredity**, London, v. 72, p. 278-289, 1994.

HAHN, M. The rising threat of fungicide resistance in plant pathogenic fungi: *Botrytis* as a case study. **Journal of Chemical Biology**, Berlin, v. 7, n. 4, p. 133–141, 2014.

HOAGLAND, D. R.; ARNON, D. I. **The water culture method of growing plants without soil**. Berkeley: University of California, 1950. 31 p. (California Agricultural Experiment Station Circular, 347).

HU, Y.; STENLID, J.; ELFSTRAND, M.; OLSON, Å. Evolution of RNA interference proteins dicer and argonaute in *Basidiomycota*. **Mycologia**, Lancaster, v. 105, n. 6, p. 1489-1498, 2013. doi: 10.3852/13-171.

KARIMI, M.; INZÉ, D.; DEPICKER, A. GATEWAY™ vectors for *Agrobacterium*-mediated plant transformation. **Trends in Plant Science**, Kidlington, v. 7, n. 5, p. 193-195, 2002.

KAZUTAKA, K.; ROZEWICKI, J.; YAMADA, K. D. MAFFT online service: multiple sequence alignment, interactive sequence choice and visualization. **Briefings in Bioinformatics**, London, bbx108, 2017. doi: 10.1093/bib/bbx108.

KNIP, M.; CONSTANTIN, M. E.; THORDAL-CHRISTENSEN, H. Trans-kingdom Cross-Talk: Small RNAs on the Move. **PLoS Genetics**, San Francisco, v. 10, n. 9, e1004602, 2014. <https://doi.org/10.1371/journal.pgen.1004602>.

KNOWLES, D. A. Formulation of agrochemicals. In: KNOWLES, D. A. (Ed.). **Chemistry and technology of agrochemical formulations**. Dordrecht: Springer, 1998. p. 41-79.

KOCH, A.; KUMAR, N.; WEBER, L.; KELLER, H.; IMANI, J.; KOGEL, K. H. Host-induced gene silencing of cytochrome P450 lanosterol C14 α -demethylase-encoding genes confers strong resistance to *Fusarium* species. **Proceedings of the National Academy of Science of the USA**, Washington, DC, v. 110, n. 48, p. 19324-19329, 2013.

KUMAR, R. Role of MicroRNAs in biotic and abiotic stress responses in crop plants. **Applied Biochemistry and Biotechnology**, Clifton, v. 174, n. 1, p. 93-115, 2014.

LAKER, H. A. Evaluation of systemic fungicides for control of witches' broom disease of cocoa in Trinidad. **Tropical Agriculture**, Trinidad and Tobago, v. 68, p. 119-124, 1991.

LAU A. Y. T.; CHENG, X.; CHENG, C. K.; NONG, W.; CHEUNG, M. K.; CHAN, R. H. F. Discovery of microRNA-like RNAs during early fruiting body development in the model mushroom *Coprinopsis cinerea*. **PLoS One**, San Francisco, v. 13, n. 9, e0198234, 2018.

LEE, H. C.; CHANG, S. S.; CHOUDHARY, S.; AALTO, A. P.; MAITI, M.; BAMFORD, D. H.; LIU, Y. qirRNA is a new type of small interfering RNA induced by DNA damage. **Nature**, London, v. 459, p. 274–277, 2009.

LEE, H. C.; LEE, H. C.; LI, L.; GU, W.; XUE, Z.; CROSTHWAITE, S. K.; PERTSEMLIDIS, A.; LEWIS, Z. A.; FREITAG, M.; SELKER, E. U.; MELLO, C. C.; LIU, Y. Diverse pathways generate microRNA-like RNAs and Dicer-independent small interfering RNAs in fungi. **Molecular Cell**, Cambridge, v. 38, p. 803-814, 2010.

LI, L.; CHANG, S. S.; LIU, Y. RNA interference pathways in filamentous fungi. **Cellular and Molecular Life Sciences**, Basel, v. 67, n. 22, p. 3849-3863, 2010.

LODISH, H.; BERK, A.; KAISER, C. A.; BRETSCHER, A.; PLOEGH, H.; AMON, A. **Biologia celular e molecular**. 7. ed. Porto Alegre: Artmed, 2014.

LIU, J.; CARMELL, M. A.; RIVAS, F. V.; MARSDEN, C. G.; THOMSON, J. M.; SONG, J. J.; HAMMOND, S. M.; JOSHUA-TOR, L.; HANNON, G. J. Argonaute2 is the catalytic engine of mammalian RNAi. **Science**, New York, v. 305, p. 1437–1441, 2004.

LIVAK, K. J.; SCHMITTGEN, T. D. Analysis of relative gene expression data using Real-Time Quantitative PCR and the -2ddCt Method. **Methods**, San Diego, v. 25, p. 402–408, 2001.

LUCAS, J. A.; HAWKINS, N. J.; FRAAIJE, B. A. The evolution of fungicide resistance. **Advances in Applied Microbiology**, New York, v. 90, p. 29-92, 2015.

MACRAE, I. J.; ZHOU, K.; DOUDNA, J. A. Structural determinants of RNA recognition and cleavage by Dicer. **Nature Structural and Molecular Biology**, New York, v. 14, p. 934–940, 2007.

MAITI, M.; LEE, H. C.; LIU, Y. QIP, a putative exonuclease, interacts with the *Neurospora* Argonaute protein and facilitates conversion of duplex siRNA into single strands. **Genes and Development**, Cold Spring Harbor, v. 21, p. 590–600, 2007.

MALOY, O. C. **Plant disease management**. St. Paul: APS, 2005. (The Plant Health Instructor). doi: 10.1094/PHI-I-2005-0202-01.

MARELLI, J. P.; MAXIMOVA, S. N.; GRAMACHO, K. P.; KANG, S.; GUILTINAN, M. J. Infection Biology of *Moniliophthora perniciosa* on *Theobroma cacao* and alternate Solanaceous Hosts. **Tropical Plant Biology**, New York, v. 2, p. 149-160, 2009.

MARELLI, J. P.; GUEST, D. I.; BAILEY, B. A.; EVANS, H. C.; BROWN, J. K.; JUNAID M.; BARRETO, R. W.; LISBOA, D. O.; PUIG, A. S. Chocolate under threat from old and new cacao diseases. **Phytopathology**, St. Paul, v. 109, n. 8, p. 1331-1343, 2019.

MARGIS, R.; FUSARO, A. F.; SMITH, N. A.; CURTIN, S. J.; WATSON, J. M.; FINNEGAR, E. J.; WATERHOUSE, P. M. The evolution and diversification of Dicers in plants, **FEBS Letters**, Amsterdam, v. 580, p. 2442–2450, 2006.

MASSOLA JUNIOR, N. S.; KRUGNER, T. L. Fungos fitopatogênicos. In: AMORIN, L.; REZENDE, J. A. M.; BERGAMIN FILHO, A. (Ed.). **Manual de fitopatologia: princípios e conceitos**. 4. ed. Piracicaba: Agronômica Ceres, 2011. cap. 8, p. 149-206.

MEDEIROS, F. H. V.; POMELLA, A. W. V.; SOUZA, J. T.; NIELLA, G. R.; VALLE, R.; BATEMAN, R. P.; FRAVEL, D.; VINYARD, B.; HEBBAR, P. K. A novel, integrated method for management of witches' broom disease in Cacao in Bahia, Brazil. **Crop Protection**, Guildford, v. 29, p. 704–711, 2010.

MONDEGO, J. M. C.; CARAZZOLLE, M. F.; COSTA, G. G. L.; FORMIGHIERI, E. F.; PARIZZI, L. P.; RINCONES, J.; PEREIRA, G. A. G. A genome survey of *Moniliophthora perniciosa* gives new insights into Witches' Broom Disease of cacao. **BMC Genomics**, London, v. 9, p. 548, 2008.

MOREIRA, D.; LÓPEZ-GARCÍA, P. Paralogous gene. In: GARGAUD, M.; AMILS, R., CERNICHAZO QUINTANILLA, J., CLEAVES, H.J., IRVINE, W.M., PINTI, D., VISO, M. (Ed.). **Encyclopedia of Astrobiology**. Heidelberg: Springer, 2011.

MOTA, S. G.; BARROS, T. F.; CASTILHO, M. S. In vitro screening and chemometrics analysis on a series of azole derivatives with fungicide activity against *Moniliophthora perniciosa*. **Journal of the Brazilian Chemical Society**, Campinas, v. 21, p. 510-519, 2010.

MUETH, N. A.; RAMACHANDRAN, S. R.; HULBERT, S. H. Small RNAs from the wheat stripe rust fungus (*Puccinia striiformis* f.sp. *tritici*). **BMC Genomics**, London, v. 16, p. 718, 2015.

MULQUEEN, P. Recent advances in agrochemical formulation. **Advances in Colloid and Interface Science**, Amsterdam, v. 106, p. 83-107, 2003.

NAPOLI, C.; LEMIEUX, C.; JORGENSEN, R. Introduction of a chimeric chalcone synthase gene into petunia results in reversible co-suppression of homologous genes in trans. **The Plant Cell**, Rockville, v. 2, p. 279-289, 1990.

NATIONAL CENTER FOR BIOTECHNOLOGY INFORMATION - NCBI. Disponível em: <<https://www.ncbi.nlm.nih.gov/>>. Acesso em: 07 maio 2019.

NICOLAS, F. E.; TORRES-MARTINEZ, S.; RUIZ-VAZQUEZ, R. M. Two classes of small antisense RNAs in fungal RNA silencing triggered by non-integrative transgenes. **EMBO Journal**, Oxford, v. 22, p. 3983–3991, 2003.

NICOLÁS, F. E.; RUIZ-VAZQUEZ, R. M. Functional Diversity of RNAi-Associated sRNAs in Fungi. **International Journal of Molecular Sciences**, Basel, v. 14, n. 8, p. 15348–15360, 2013.

NOLAN, T.; BRACCINI, L.; AZZALIN, G.; DE TONI, A.; MACINO, G.; COGONI, C. The post-transcriptional gene silencing machinery functions independently of DNA methylation to repress a LINE1-like retrotransposon in *Neurospora crassa*. **Nucleic Acids Research**, London, v. 5, p. 1564–1573, 2005.

NOWARA, D.; GAY, A.; LACOMME, C.; SHAW, J.; RIDOUT, C.; DOUCHKOV, D.; HENSEL, G.; KUMLEHN, J.; SCHWEIZER, P. HIGS: host-induced gene silencing in the obligate biotrophic fungal pathogen *Blumeria graminis*. **The Plant Cell**, Rockville, v. 22, p. 3130-3141, 2010.

NUNES, C. C.; DEAN, R. A. Host-induced gene silencing: a tool for understanding fungal host interaction and for developing novel disease control strategies. **Molecular Plant Pathology**, Oxford, v. 13, p. 519-529, 2012.

OLIVEIRA, M. L.; LUZ, E. D. M. N. **Identificação e manejo das principais doenças do cacaueiro no Brasil**. Ilhéus, BA: Cepec/Ceplac, p. 132, 2005.

PARKER, J. S.; BARFORD, D. Argonaute: A scaffold for the function of short regulatory RNAs. **Trends in Biochemical Science**, Kidlington, v. 31, p. 622-630, 2006.

PASCHOAL, D. Análise metabolômica da interação *Moniliophthora perniciosa* x *Solanum lycopersicum*. 2018. 160 p. Dissertação (Mestrado em Ciências) - Centro de Energia Nuclear na Agricultura, Universidade de São Paulo, Piracicaba, 2018.

PINHEIRO, T. T. Transformação genética de laranjeira doce com genes da via biossintética de carotenoides. 2014. Tese (Doutorado em Ciências) - Centro de Energia Nuclear na Agricultura, Universidade de São Paulo, Piracicaba, 2014. doi:10.11606/T.64.2014.tde-30102014-143222.

PINO, L. E; LOMBARDI-CRESTANA, S.; AZEVEDO, M. S.; SCOTTON, D. C.; BORGO, L.; QUECINI, V.; FIGUEIRA, A.; PERES, L. E. P. The Rg1 allele as a valuable tool for genetic transformation of the tomato 'Micro-Tom' model system. **Plant Methods**, London, v. 6, p. 23, 2010.

PRADO, P. F. V. Caracterização dos mecanismos de resistência a estrobirulinas no fungo *Moniliophthora perniciosa*, agente causador da vassoura-de-bruxa do cacau. 2016. Dissertação (Mestrado em Genética e Biologia Molecular) – Instituto de Biologia, Universidade Estadual de Campinas, Campinas, 2016. Acesso em: 19 ago. 2018.

PURDY, L. H.; SCHMIDT, R. A. Status of cacao witches' broom: biology, epidemiology, and management. **Annual Review of Phytopathology**, Palo Alto, v. 34, p. 573-594, 1996.

REINHART, B. J.; WEINSTEIN, E. G.; RHOADES, M. W.; BARTEL, B.; BARTEL, D. P. MicroRNAs in plants. **Genes and Development**, Cold Spring Harbor, v. 16, p. 1616–1626, 2002.

RIBEIRO, M. A. Q.; ALMEIDA, F. A. A.; ALVES, T. F. O.; GRAMACHO, K. P.; PIROVANI, C. P.; VALLE, R. R. Rootstock x scion interactions on *Theobroma cacao* resistance to witches' broom: photosynthetic, nutritional and antioxidant metabolism responses. **Acta Physiologiae Plantarum**, Warszawa, v. 38, p. 73, 2016.

ROMANO, N.; MACINO, G. Quelling: transient inactivation of gene expression in *Neurospora crassa* by transformation with homologous sequences. **Molecular Microbiology**, v. 6, p. 3343–3353, 1992.

ROYAERT, S.; JANSEN, J.; da SILVA; D. V.; de JESUS BRANCO, S. M.; LIVINGSTONE, D. S.; MUSTIGA, G. Identification of candidate genes involved in Witches' broom disease resistance in a segregating mapping population of *Theobroma cacao* L. in Brazil. **BMC Genomics**, London, v. 17, p.107, 2016.

SAIMOTO, H.; KIDO, Y.; HAGA, Y.; SAKAMOTO, K.; KITA, K. Pharmacophore identification of ascofuranone, potent inhibitor of cyanide-insensitive alternative oxidase of *Trypanosoma brucei*. **Journal of Biochemistry**, Abingdon, v. 153, p. 267–273, 2013.

SANFORD, J.C., JOHNSTON, S.A. The concept of parasite-derived resistance - Deriving resistance genes from the parasite's own genome. **Journal of Theoretical Biology**, Amsterdam, v. 113, p. 395-405, 1985.

SATCHIVI, N. M. Modeling xenobiotic uptake and movement: A review. In: MYUNG, K.; SATCHEVI, N. M.; KINGSTON C. K. (Ed.). **Retention, uptake, and translocation of agrochemicals in plants**. Washington, DC: ACS, 2014. p. 41–74.

SCARPARI, L. M.; MEINHARDT, L.W.; MAZZAFERA, P.; POMELLA, A. W.; SCHIAVINATO, M. A.; CASCARDO, J. C.; PEREIRA, G. A. G. Biochemical changes during the development of witches' broom: the most important disease of cocoa in Brazil caused by *Crinipellis perniciosa*. **Journal of Experimental Botany**, Oxford, v. 56, p. 865–877, 2005.

SCHRODER, P.; SCHEER C. E.; DIEKMANN, F.; STAMPFL, A. How plants cope with foreign compounds - Translocation of xenobiotic glutathione conjugates in roots of barley (*Hordeum vulgare*). **Environmental Science and Pollution Research**, Landsberg, v. 14, n. 2, p. 114-122, 2007.

SCOTTON, D. C.; AZEVEDO, M. D. S.; SESTARI, I.; DA SILVA, J. S.; SOUZA, L. A.; PERES, L. E. P.; LEAL, G. A.; FIGUEIRA, A. Expression of the *Theobroma cacao* Bax-inhibitor-1 gene in tomato reduces infection by the hemibiotrophic pathogen *Moniliophthora perniciosa*. **Molecular Plant Pathology**, Oxford, v. 18, n. 8, p. 1101–1112, 2017.

SIEROTZKI, H.; SCALLIET, G. A review of current knowledge of resistance aspects for the next-generation succinate dehydrogenase inhibitor fungicides. **Phytopathology**, St. Paul, v. 103, n. 9, p. 880-887, 2013.

SONG, J. J.; LIU, J.; TOLIA, N. H.; SCHNEIDERMAN, J.; SMITH, S. K.; MARTIENSSEN, R. A.; HANNON, G. J.; JOSHUA-TOR, L. The crystal structure of the Argonaute2 PAZ domain reveals an RNA binding motif in RNAi effector complexes. **Nature Structural Biology**, New York, v. 10, p. 1026–1032, 2003.

SONG, J. J.; SMITH, S. K.; HANNON, G. J.; JOSHUA-TOR, L. Crystal structure of Argonaute and its implications for RISC slicer activity. **Science**, New York, v. 305, p. 1434–1437, 2004.

TEIXEIRA, P. J.; THOMAZELLA, D. P.; PEREIRA, G. A. G. Time for chocolate: current understanding and new perspectives on cacao Witches' broom disease research. **PLoS Pathogens**, San Francisco, v. 11, n. 10, e1005130, 2015.

TEIXEIRA, P. J; THOMAZELLA, D. P.; REIS, O.; PRADO, P. F.; RIO, M. C.; FIORIN, G. L.; JOSÉ J.; COSTA, G. G.; NEGRI, V. A.; MONDEGO, J. M.; MIECZKOWSKI, P.; PEREIRA G. A. High-resolution transcript profiling of the atypical biotrophic interaction between *Theobroma cacao* and the fungal pathogen *Moniliophthora perniciosa*. **The Plant Cell**. 1;26(11):4245-69, 2014.

THOMAZELLA, D. P.; TEIXEIRA, P. J.; OLIVEIRA, H. C.; SAVIANI, E. E.; RINCONES, J.; TONI, I. M.; REIS, O.; GARCIA, O.; MEINHARDT, L. W.; SALGADO, I.; PEREIRA, G. A. The hemibiotrophic cacao pathogen *Moniliophthora perniciosa* depends on a mitochondrial alternative oxidase for biotrophic development. **New Phytologist**, Oxford, v. 194, p. 1025–1034, 2012.

TORRES-MARTINEZ, S., RUIZ-VAZQUEZ, R. M. The RNAi Universe in Fungi: A Varied Landscape of Small RNAs and Biological Functions. **Annual Review of Microbiology**, Palo Alto, v. 71, p. 371-391, 2017.

TRAPP, S. Plant uptake and transport models for neutral and ionic chemicals. **Environmental Science and Pollution Research**, Landsberg, v. 11, n. 1, p. 33–39, 2004.

UNTERGASSER, A.; CUTCUTACHE, I.; KORESSAAR, T.; YE, J.; FAIRCLOTH, B. C.; REMM, M.; ROZEN, S. G. Primer3 - new capabilities and interfaces. **Nucleic Acids Research**, London, v. 40, n. 15, e115, 2012.

VANLERBERGHE, G. C.; CVETKOVSKA, M.; WANG, J. Is the maintenance of homeostatic mitochondrial signaling during stress a physiological role for alternative oxidase? **Physiologia Plantarum**, Copenhagen, v. 137, p. 392–406, 2009.

VEGA-ARREGUÍN, J. C.; JALLOH, A.; BOS, J. I.; MOFFETT, P. Recognition of an Avr3a homologue plays a major role in mediating non-host resistance to *Phytophthora capsici* in *Nicotiana* species. **Molecular Plant-Microbe Interactions**, St. Paul, v. 27, n. 8, p. 770-780, 2014.

VILLALOBOS-ESCOBEDO, J. M.; HERRERA-ESTRELLA, A.; CARRERAS-VILLASEÑOR, N. The interaction of fungi with the environment orchestrated by RNAi. **Mycologia**, Lancaster, v. 108, n. 3, p. 556-571, 2016.

WANG, C. J.; LIU, Z. Q. Foliar uptake of pesticides present status and future challenge. **Pesticide Biochemistry and Physiology**, New York, v. 87, n. 1, p. 1-8, 2007.

WANG, M.; WEIBERG, A.; LIN, F. M.; THOMMA, B. P. H. J.; HUANG, H. D.; JIN, H. Bidirectional cross-kingdom RNAi and fungal uptake of external RNAs confer plant protection. **Nature Plants**, London, v. 2, art. 16151, 2016.

WANG, M.; WEIBERG, A.; JIN, H. Pathogen small RNAs: a new class of effectors for pathogen attacks. **Molecular Plant Pathology**, Oxford, v. 16, n. 3, p. 219–223, 2015.

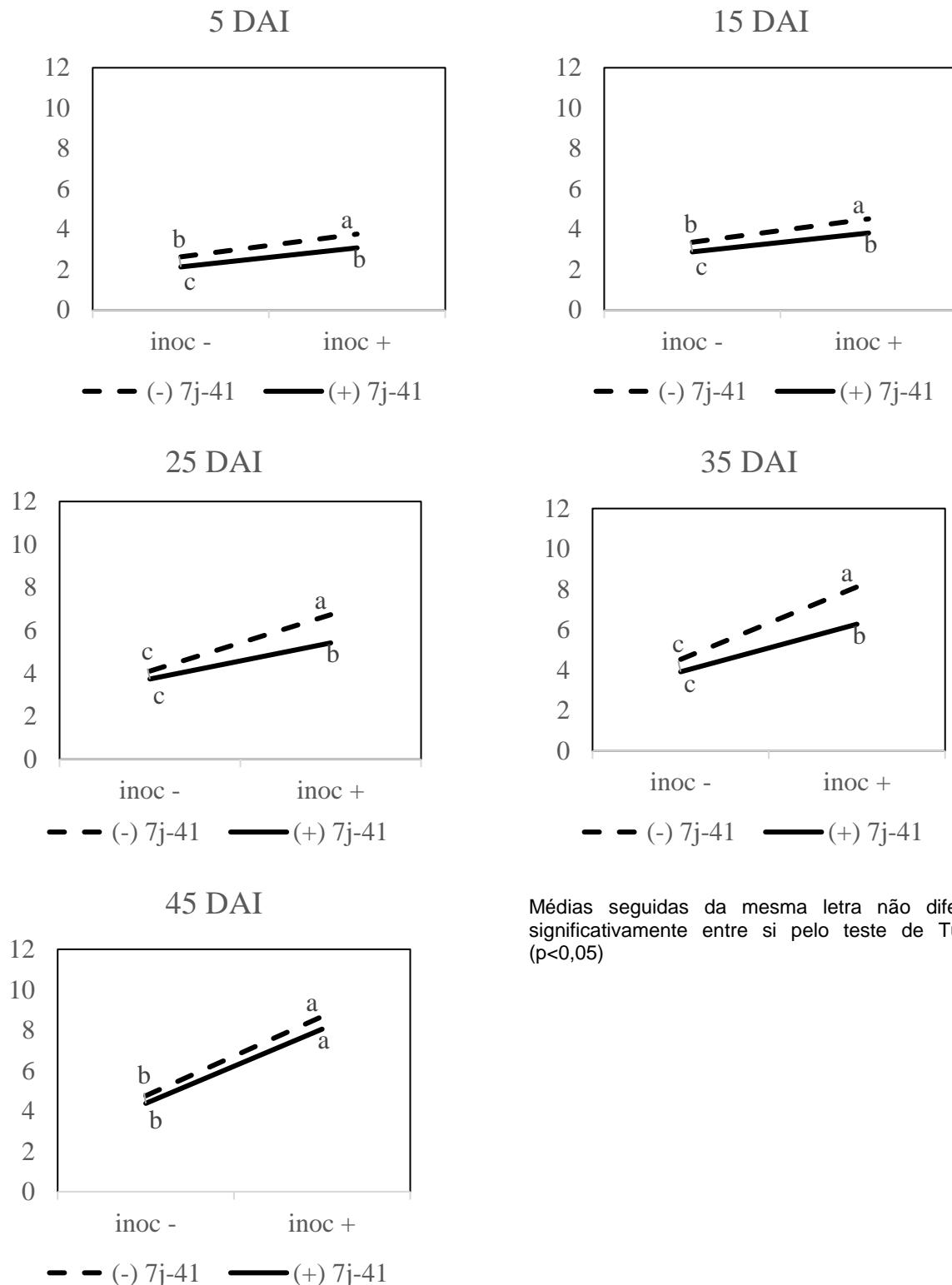
WANG, X.; HSUEH, Y. P.; LI, W.; FLOYD, A.; SKALSKY, R.; HEITMAN, J. Sex-induced silencing defends the genome of *Cryptococcus neoformans* via RNAi. **Genes and Development**, Cold Spring Harbor, v. 24, p. 2566-2582, 2010.

WBD TRANSCRIPTOME ATLAS - WBD ATLAS. Disponível em <<http://bioinfo08.ibi.unicamp.br/wbdatlas/>>. Acesso em: 02 mar. 2018.

- WEIBERG, A.; WANG, M.; LIN, F.; ZHAO, H.; ZHANG, Z.; KALOSHIAN, I.; HUANG, H.; JIN, H. Fungal small RNAs suppress plant immunity by hijacking host RNA interference pathways. **Science**, New York, v. 342, p. 118-123, 2013.
- WEIBERG, A.; WANG, M.; BELLINGER, M.; JIN., H. Small RNAs: A New Paradigm in Plant-Microbe Interactions. **Annual Review of Phytopathology**, Palo Alto, v. 52, p. 495-516, 2014.
- WEIBERG, A.; BELLINGER, M.; JIN, H. Conversations between kingdoms: small RNAs. **Current Opinion in Biotechnology**, London, v. 32, p. 207–215, 2015.
- WILSON, R. C.; DOUDNA, J. A. Molecular mechanisms of RNA interference. **Annual Review of Biophysics**, Palo Alto, v. 42, p. 217-39, 2013.
- YIN, C.; JURGENSON, J. E.; HULBERT, S. H. Development of a host-induced RNAi system in the wheat stripe rust fungus *Puccinia striiformis* f. sp. *tritici*. **Molecular Plant-Microbe Interact**, St. Paul, v. 24, n. 5, p. 554-561, 2011.
- XIE, Z.; JOHANSEN, L.K., A.M.; GUSTAFSON, K.D.; KASSCHAU, A.D.; LELLIS, D.; ZILBERMAN, J.; JACOBSEN, S.E.; CARRINGTON, J.C. Genetic and functional diversification of smallRNA pathways in plants. **PLoS Biology**, San Francsico, v. 2, E104, 2004.
- ZHANG, Z. S.; LIU, M. J.; SCHEIBE, R.; SELINSKI, J.; ZHANG, L. T.; YANG, C.; MENG, X. L.; GAO, H. Y. Contribution of the alternative respiratory pathway to PSII photoprotection in C3 and C4 plants. **Molecular Plant**, Cambridge, v. 10, p. 131–142, 2017.
- ZONG, J.; YAO, X.; YIN, J.; ZHANG, D.; MA, H. Evolution of the RNA-dependent RNA polymerase (RdRP) genes: duplications and possible losses before and after the divergence of major eukaryotic groups. **Gene**, Amsterdam, v. 447, p. 29-39, 2009.

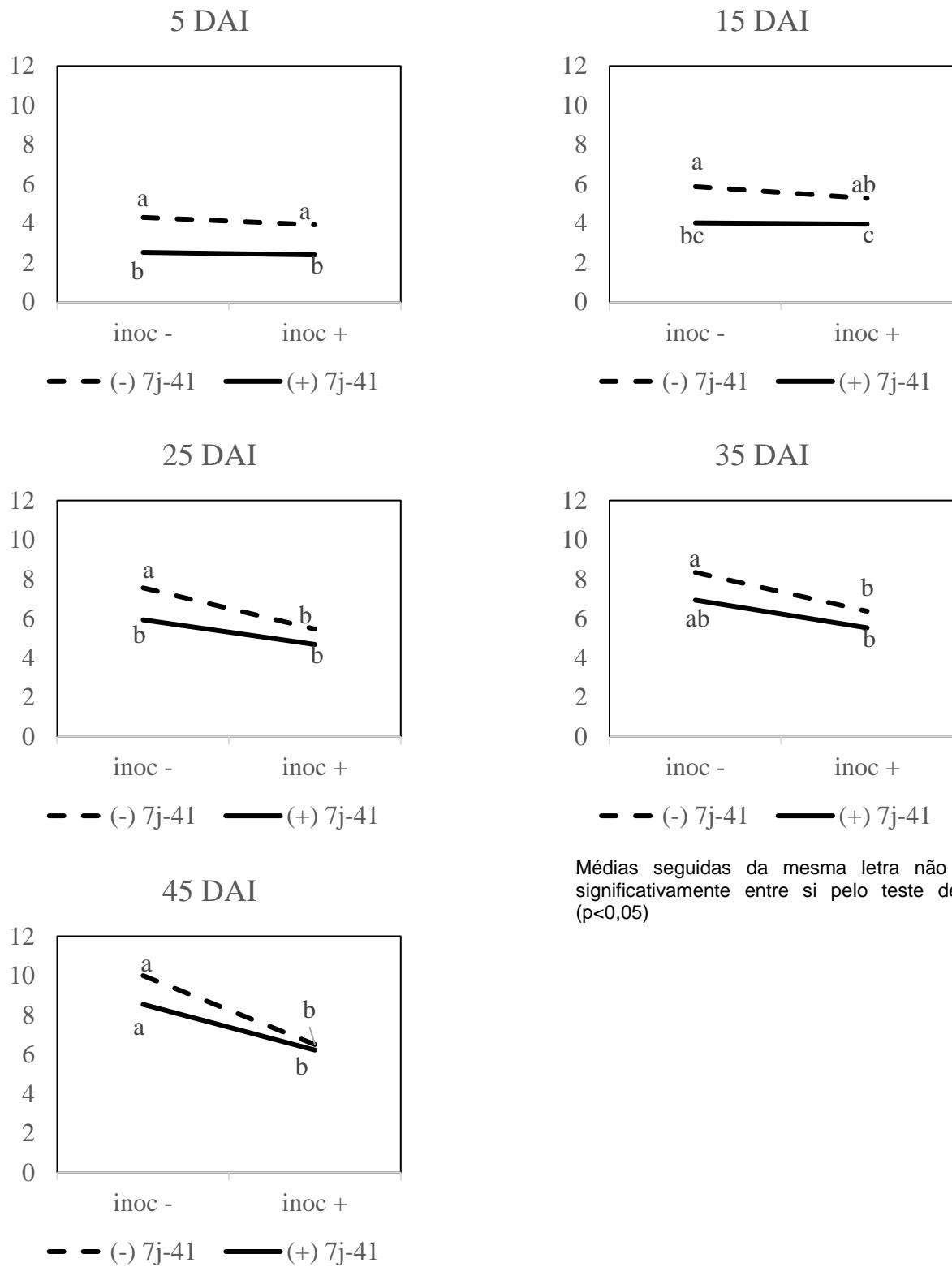
ANEXOS

Anexo A. Análise factorial das avaliações de diâmetro (mm) de MT.



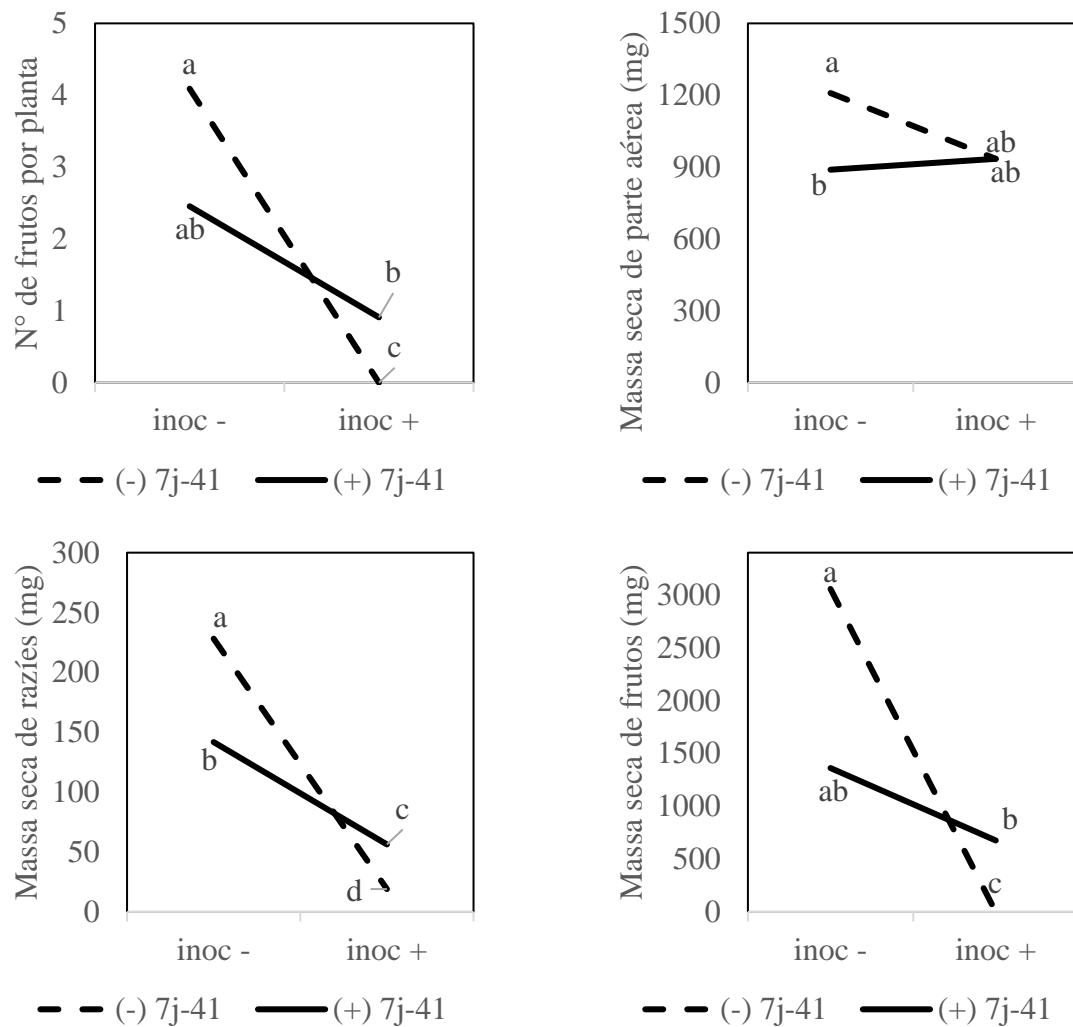
Médias seguidas da mesma letra não diferem significativamente entre si pelo teste de Tukey ($p<0,05$)

Anexo B. Análise factorial das avaliações de altura (cm) de MT.



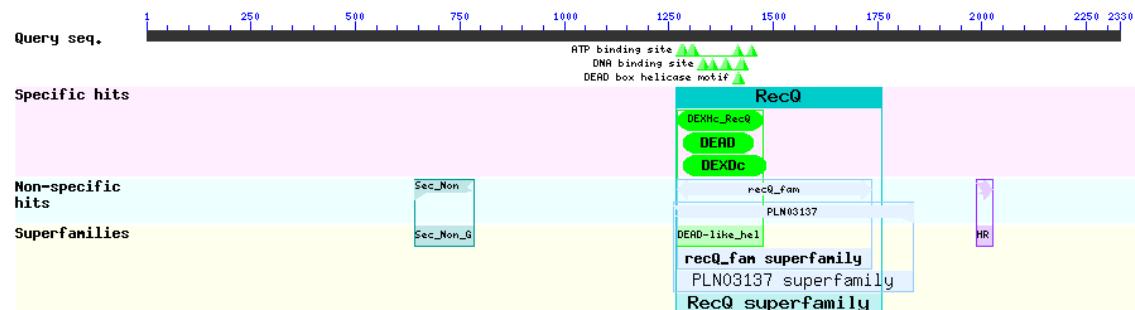
Médias seguidas da mesma letra não diferem significativamente entre si pelo teste de Tukey ($p < 0,05$)

Anexo C. Análise factorial das avaliações finais de biomassa e contagem de frutos de MT.

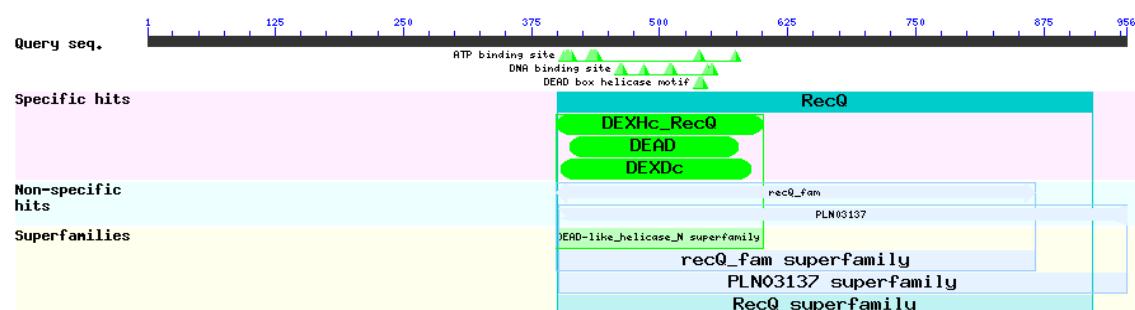


Médias seguidas da mesma letra não diferem significativamente entre si pelo teste de Tukey ($p<0,05$)

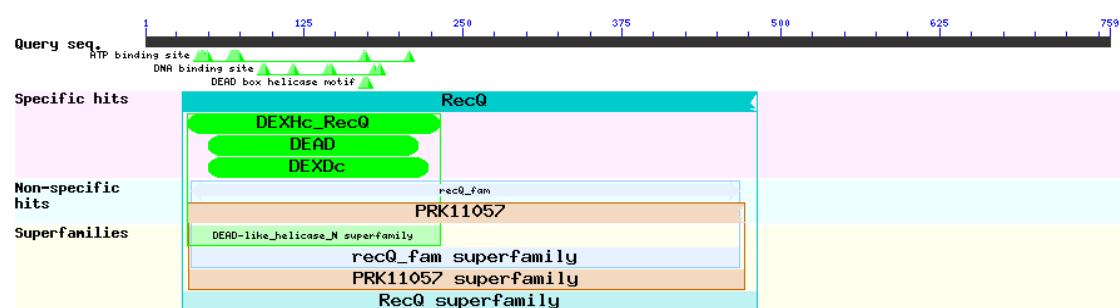
Anexo D. Domínios proteicos conservados das RecQ Helicases (QDE-3) de *N. crassa* e candidatas de *M. perniciosa*.



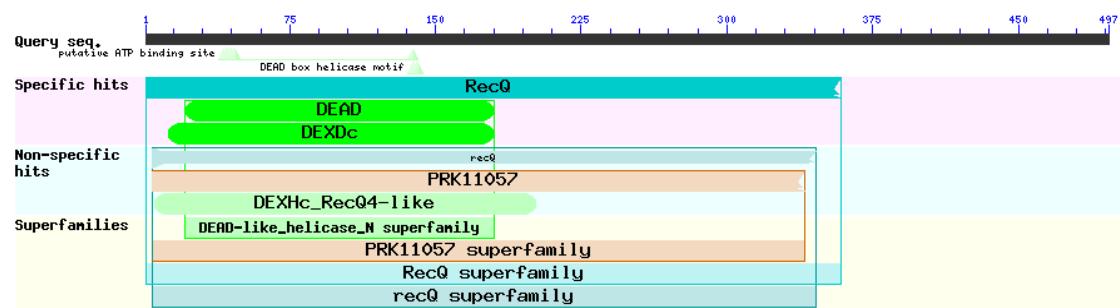
RecQ Helicase QDE-3 *N. crassa*



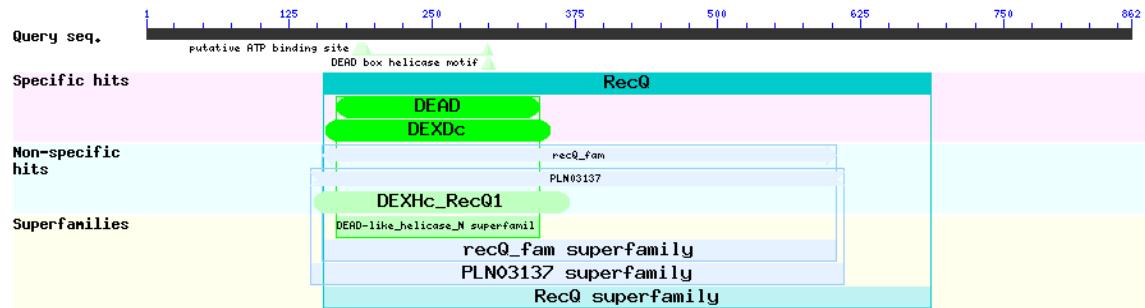
RecQ Helicase MP00763



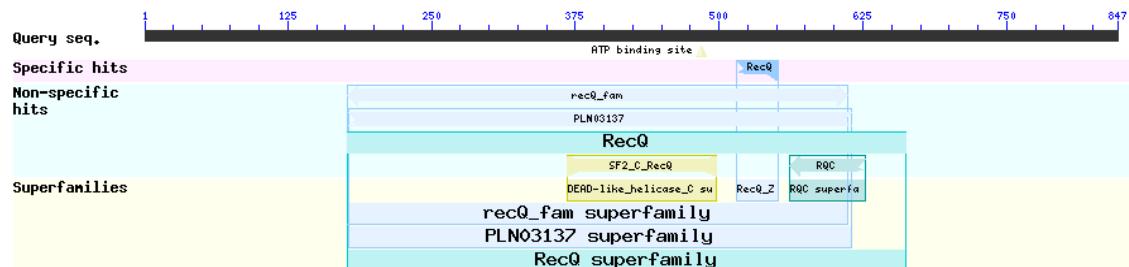
RecQ Helicase MP01699



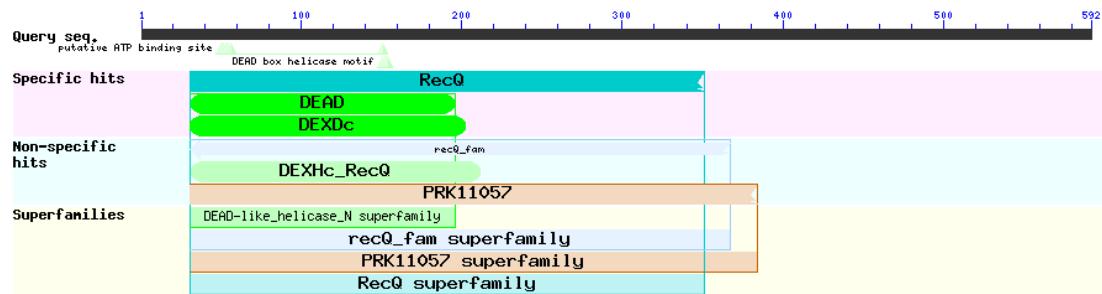
RecQ Helicase MP07550



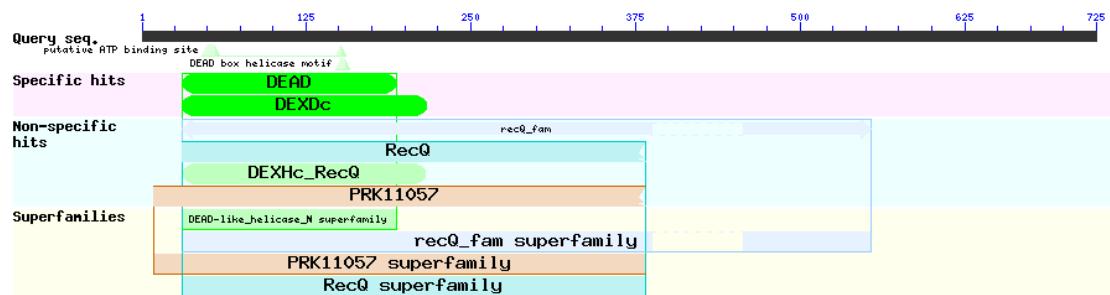
RecQ Helicase MP14995



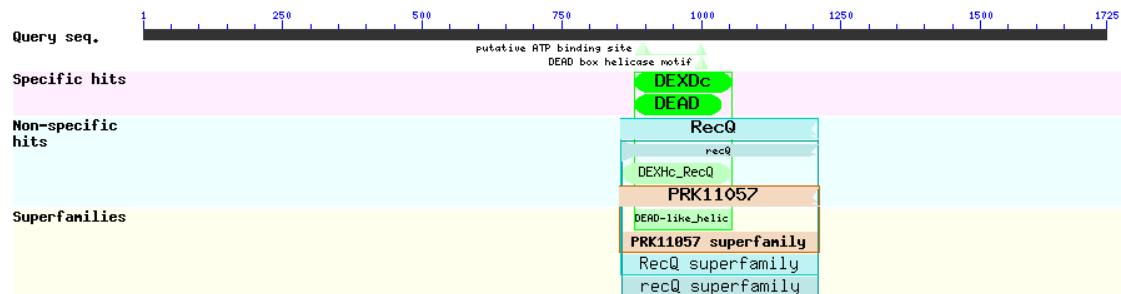
RecQ Helicase MP12489



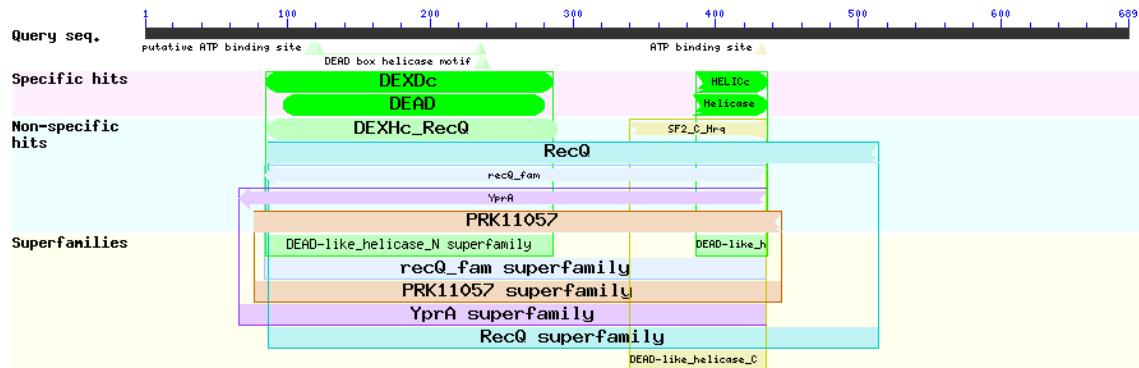
RecQ Helicase MP13589



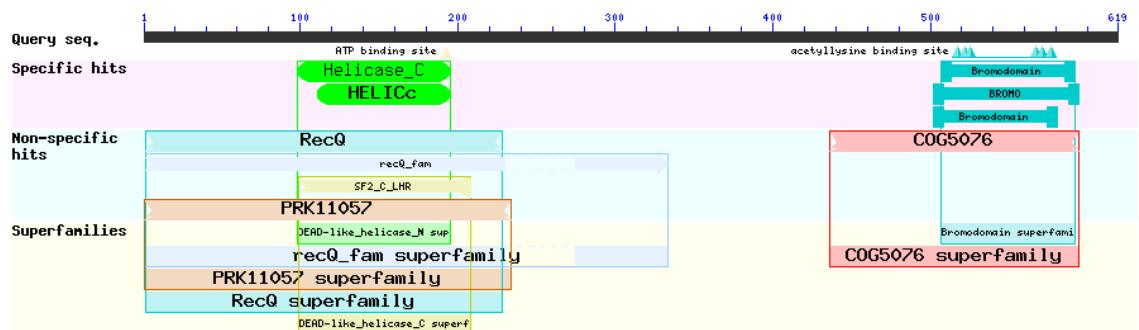
RecQ Helicase MP09541



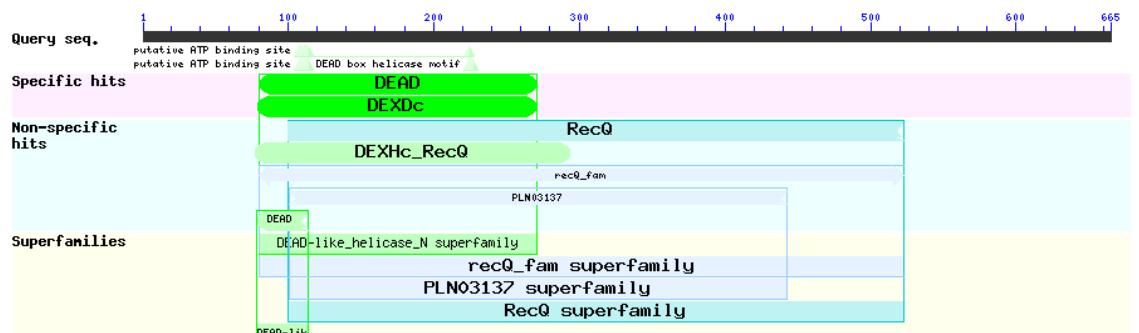
RecQ Helicase MP06392



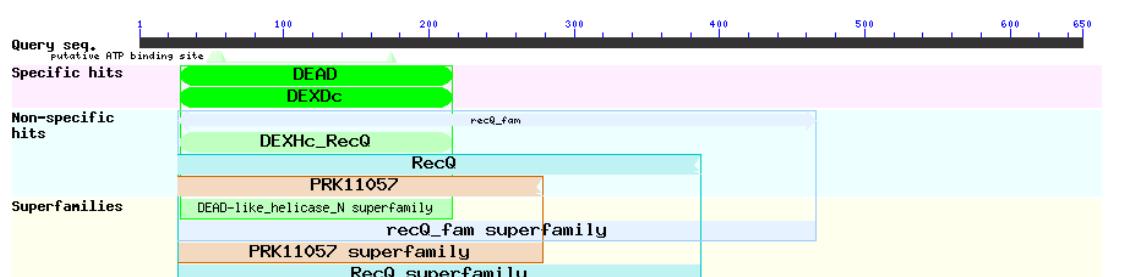
RecQ Helicase MP14167



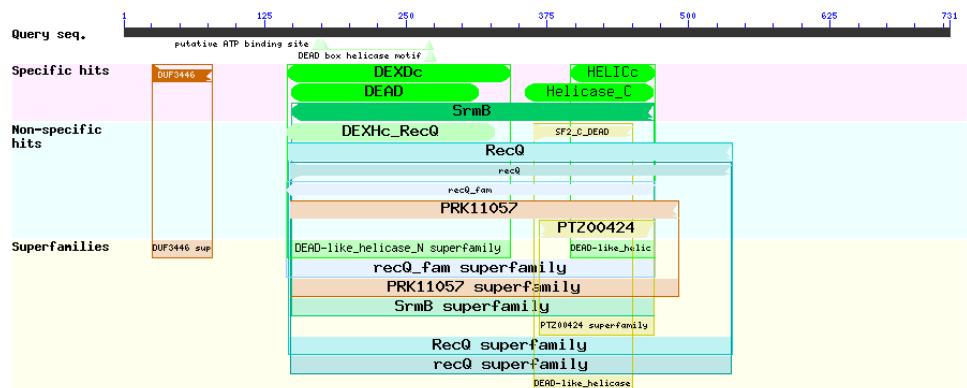
RecQ Helicase MP16544



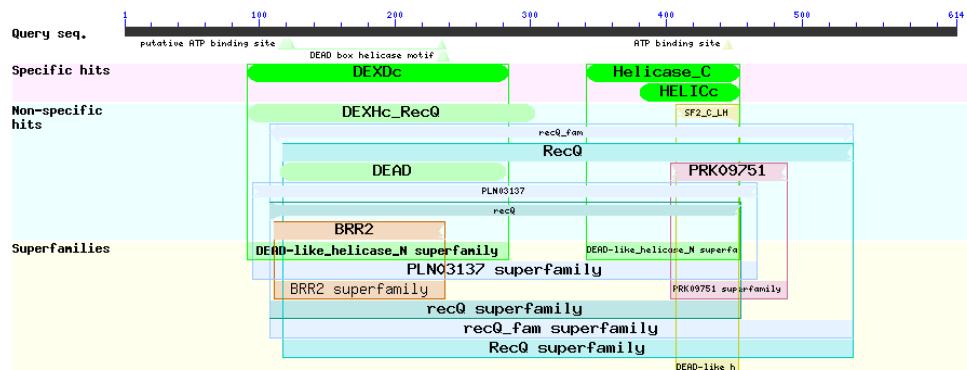
RecQ Helicase MP03701



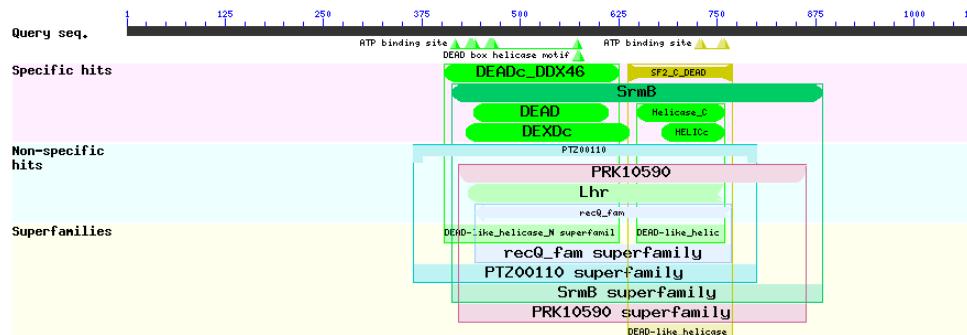
RecQ Helicase MP16505



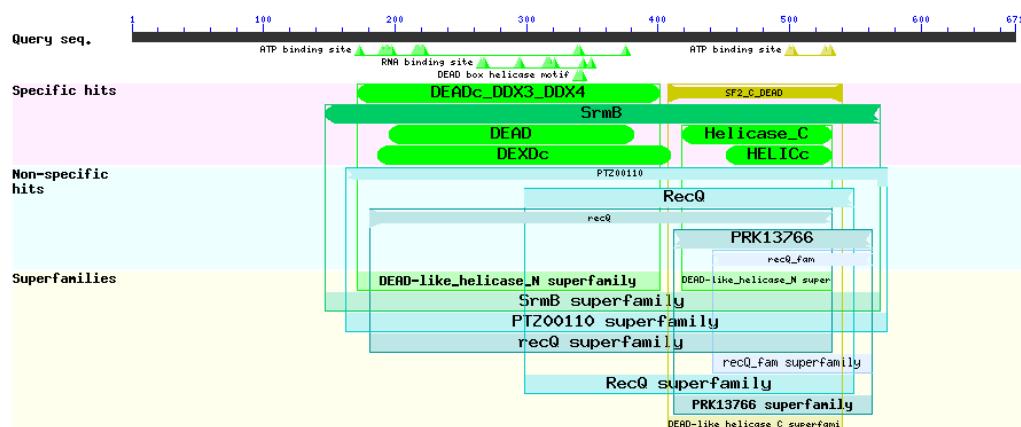
RecQ Helicase MP16430



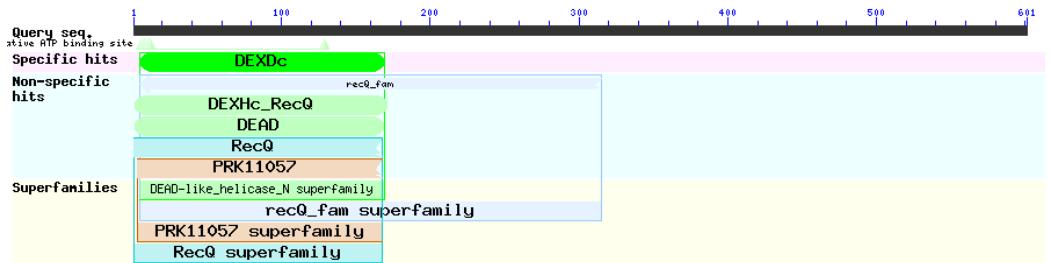
RecQ Helicase MP04710



RecQ Helicase MP01830



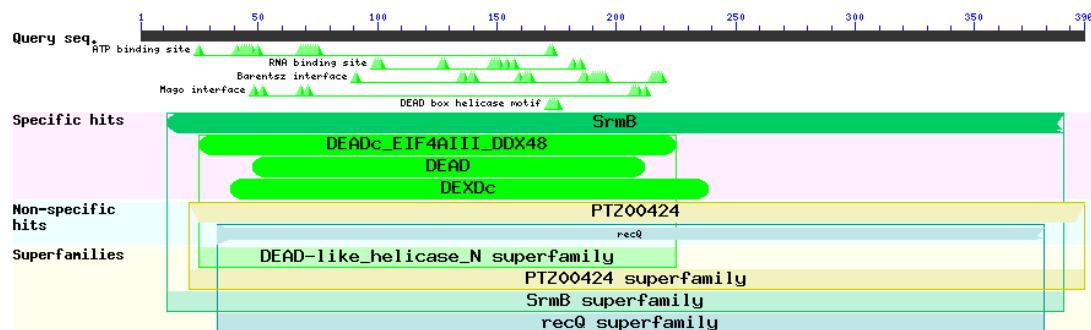
RecQ Helicase MP12150



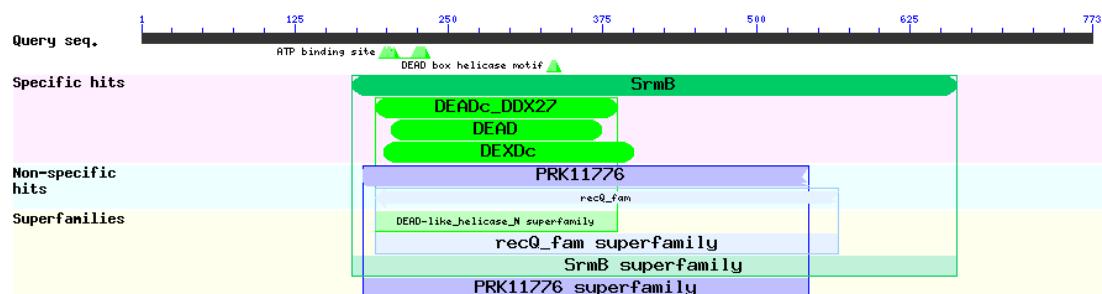
RecQ Helicase MP12680



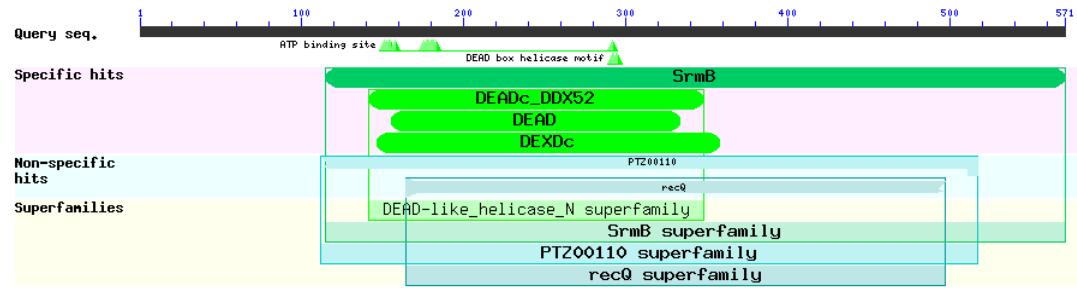
RecQ Helicase MP00233



RecQ Helicase MP02642



RecQ Helicase MP04844

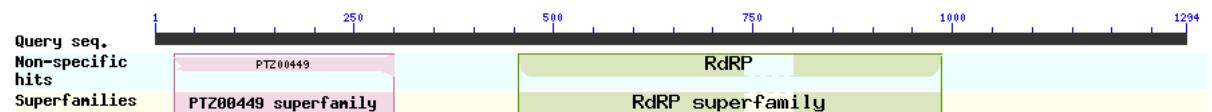


RecQ Helicase MP07090

Anexo E. Domínios proteicos conservados das RdRP (QDE-1) de *N. crassa* e candidatas de *M. perniciosa*.



RdRP QDE-1 *N. crassa*



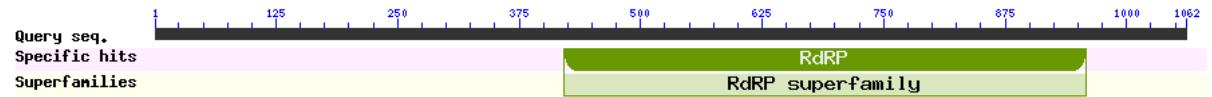
RdRP MP02213



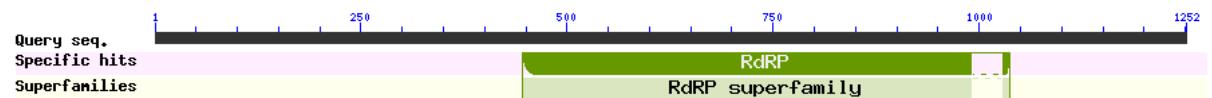
RdRP MP08656



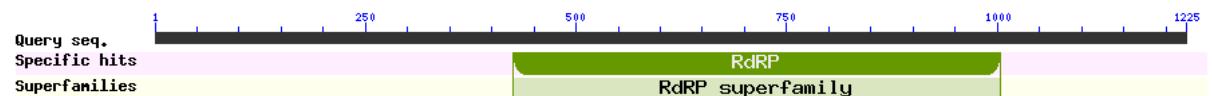
RdRP MP02297



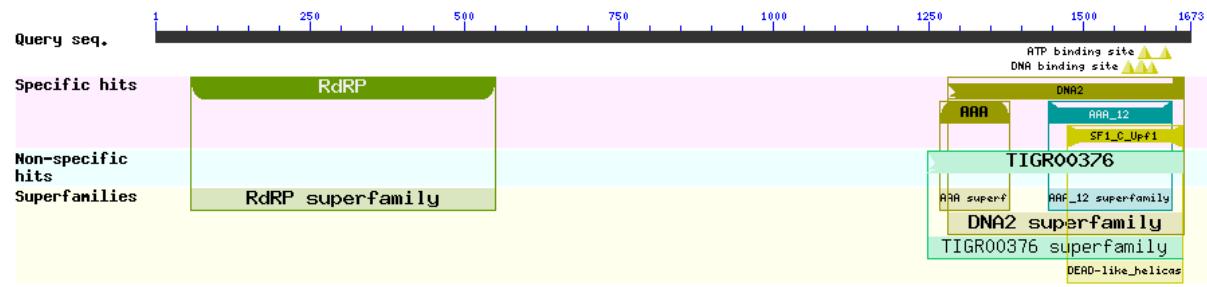
RdRP MP09882



RdRP MP10417

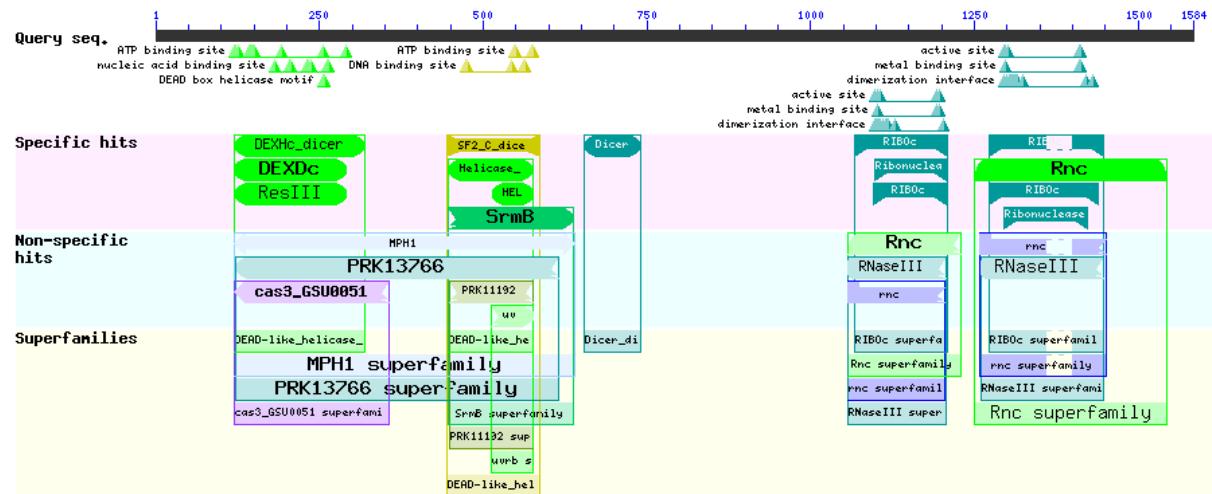


RdRP MP11137

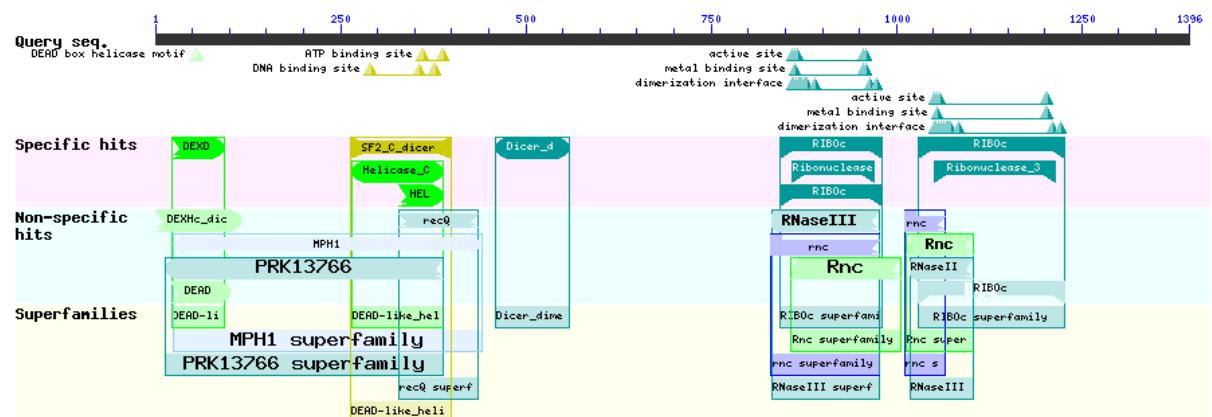


RdRP MP15899

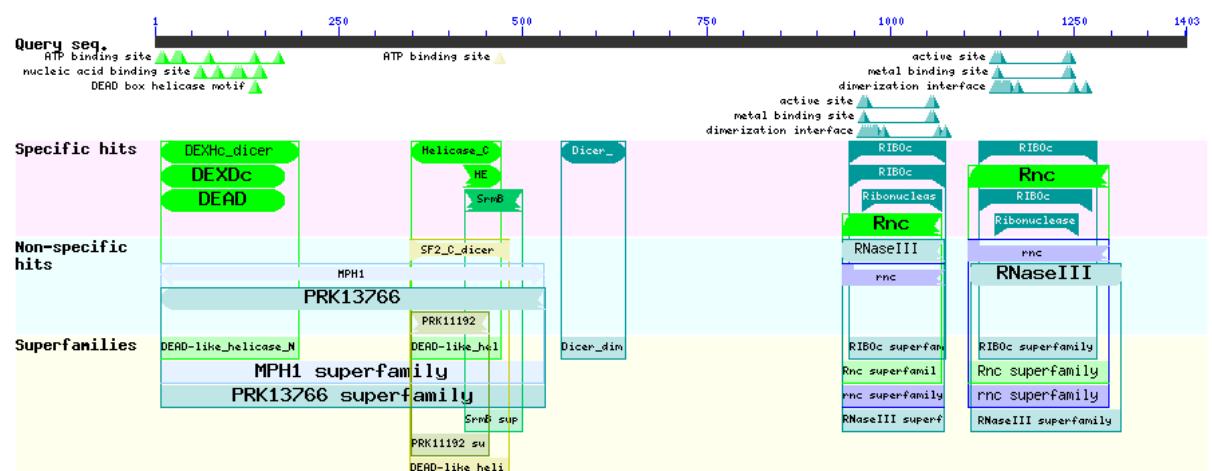
Anexo F. Domínios proteicos das Dicers (DCL-1 e DCL-2) de *N. crassa* e candidatas de *M. perniciosa*.



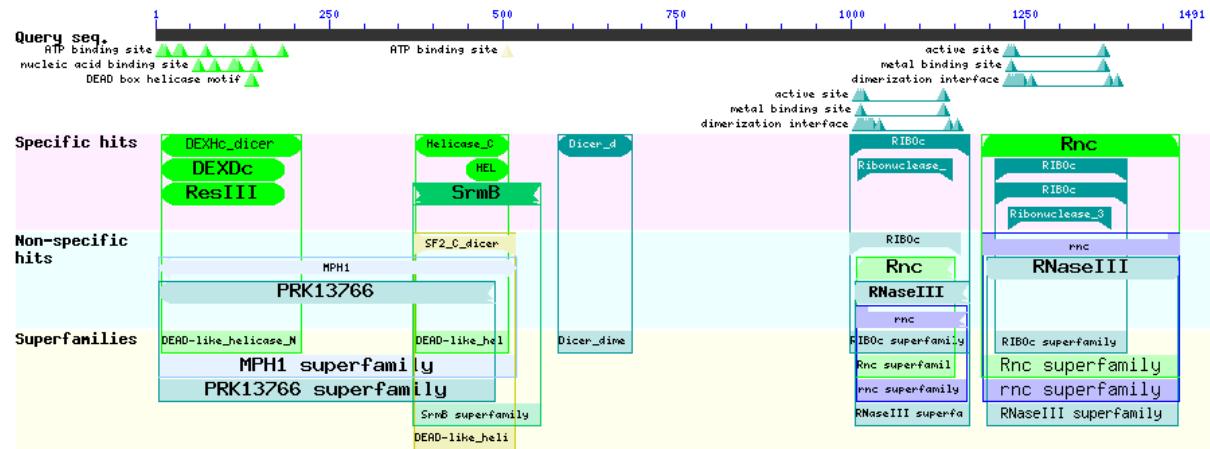
DCL-1 *N. crassa*



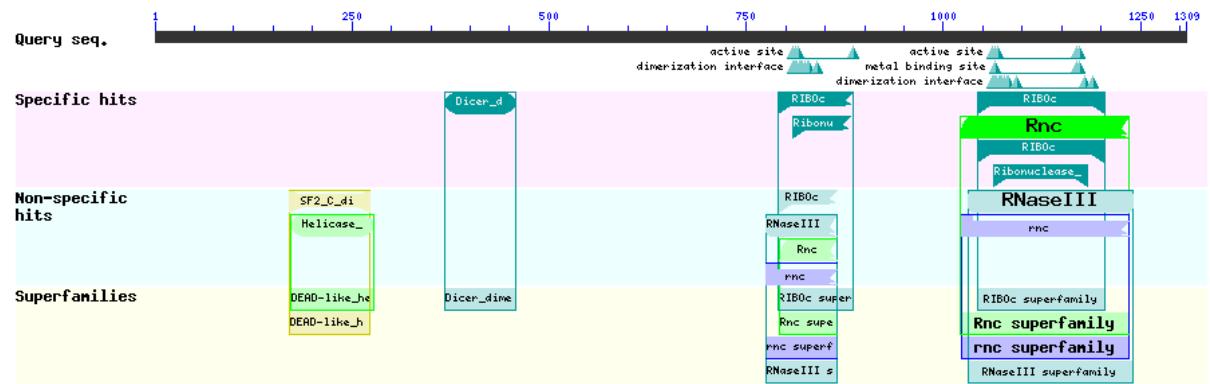
DCL-1 *N. crassa*



Dicer MP14055

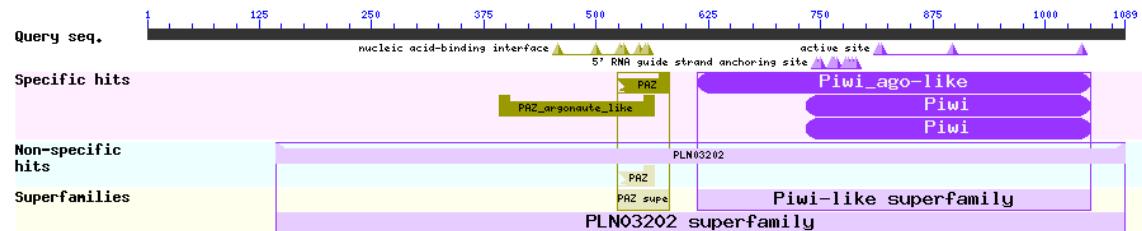


Dicer MP10442

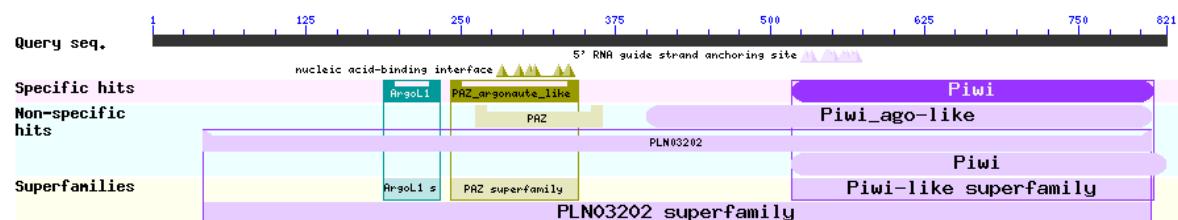


Dicer MP01869

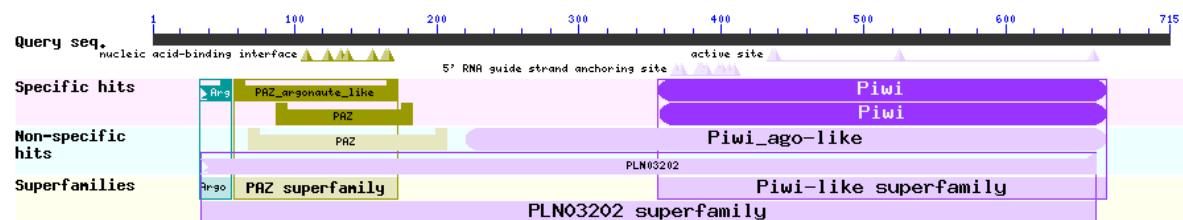
Anexo G. Domínios proteicos da Argonauta (QDE-2) de *N. crassa* e candidatas de *M. perniciosa*.



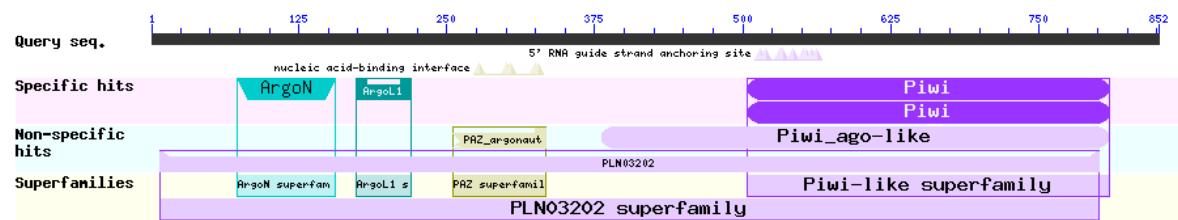
QDE-2 *N. crassa*



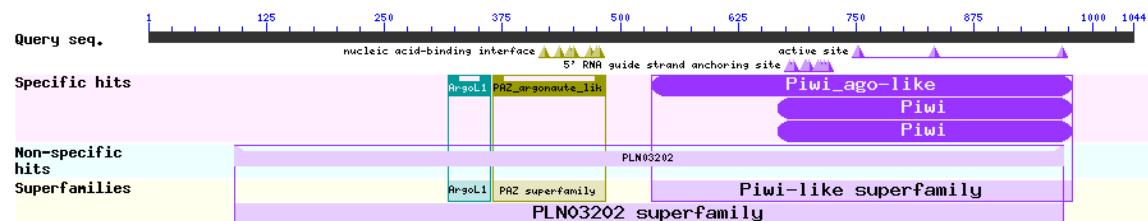
Argonauta MP03238



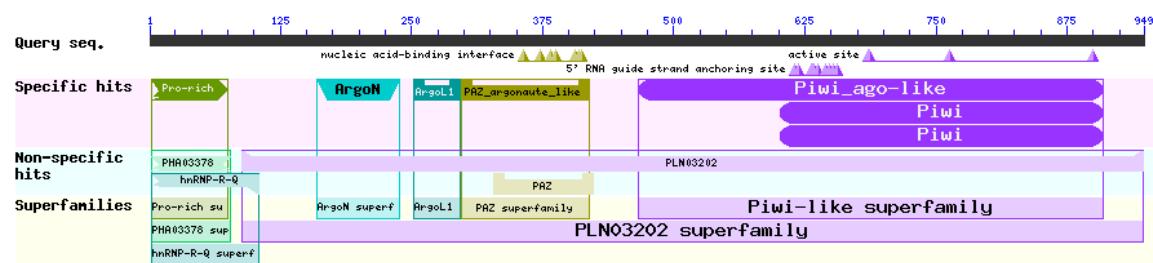
Argonauta MP03267



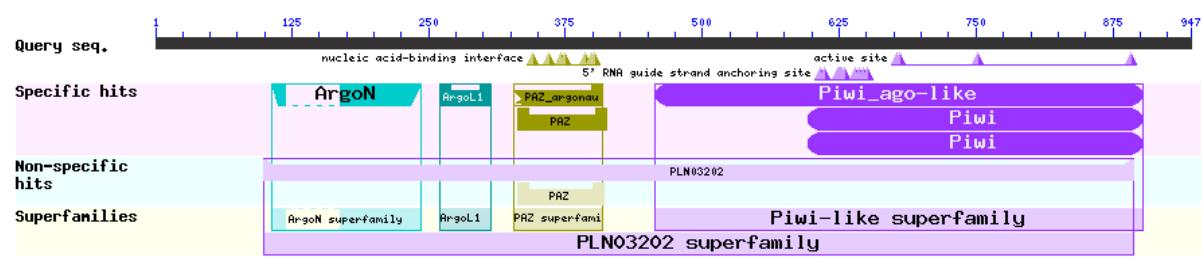
Argonauta MP03288



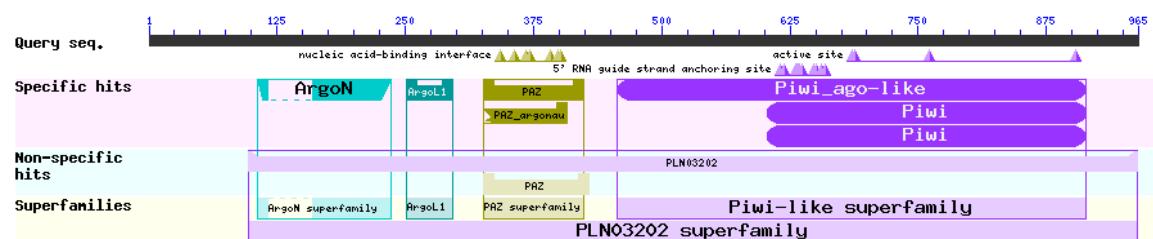
Argonauta MP07032



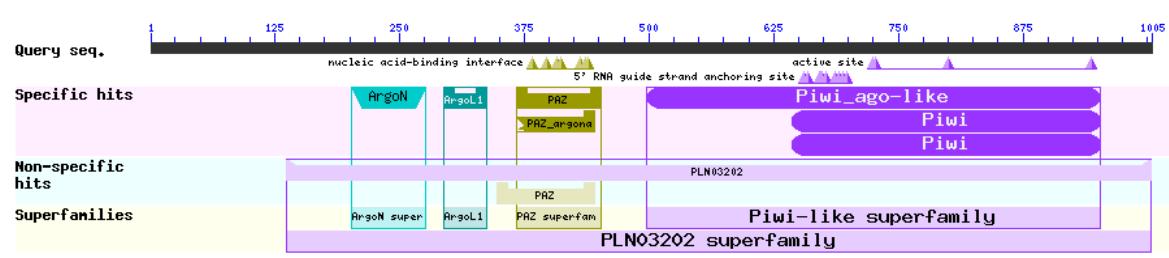
Argonauta MP08202



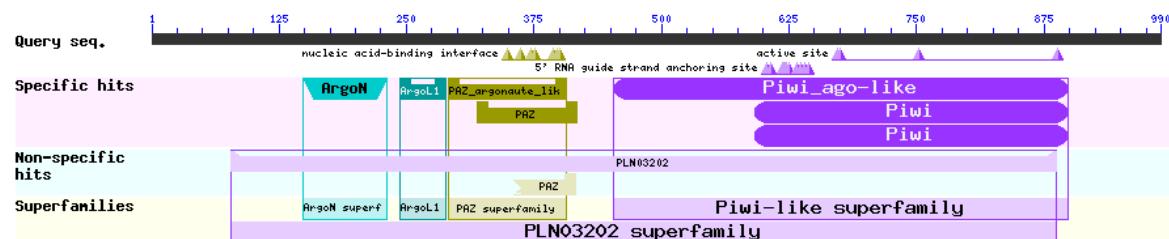
Argonauta MP08788



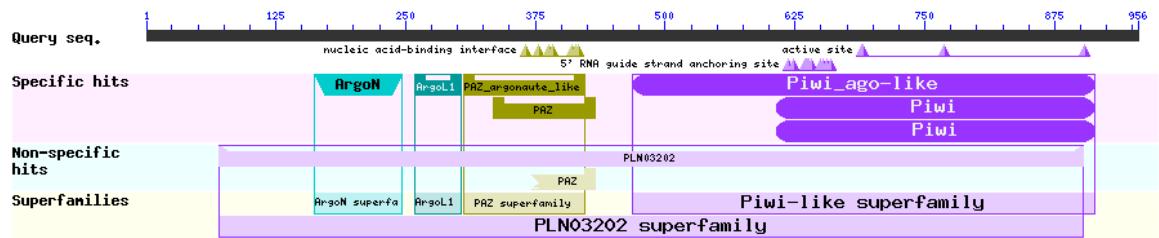
Argonauta MP08974



Argonauta MP10832

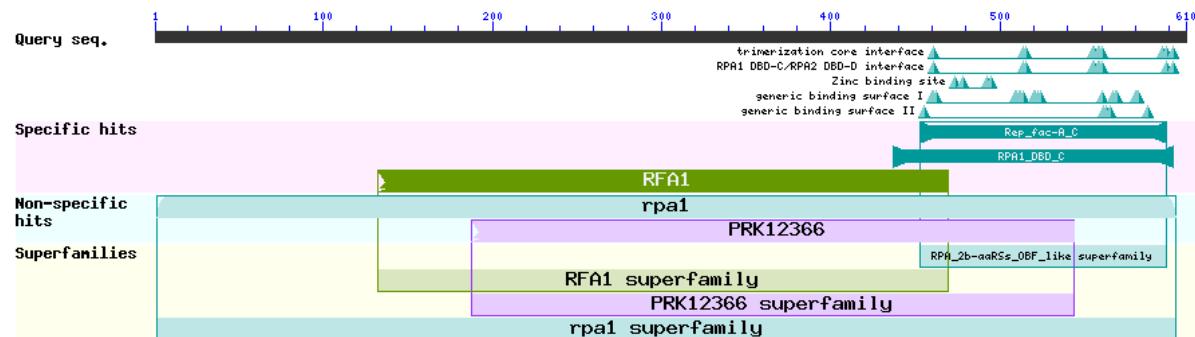


Argonauta MP13872

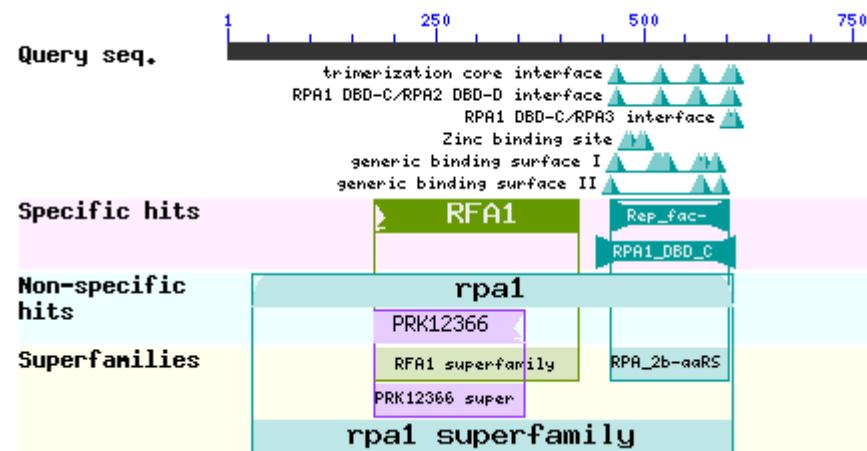


Argonauta MP13876

Anexo H. Domínios proteicos da RPA-1 de *N. crassa* e candidatas de *M. perniciosa*.



Domínios proteicos de RPA-1 de *N. crassa*



Domínios proteicos de MP02314 RPA-1 de *M. perniciosa*

Anexo I. BLASTp dos genes de *N. crassa* com os candidatos a homólogos de *M. perniciosa*.

Sequences producing significant alignments:	Score (Bits)	E-Value
Recq helicase QDE-3		
MP00763 >MP00763	416	3e-123
MP14995 >MP14995	322	8e-92
MP01699 >MP01699	305	3e-87
MP07550 >MP07550	223	8e-62
MP15420 >MP15420	147	2e-36
MP13589 >MP13589	125	2e-29
MP09541 >MP09541	123	3e-28
MP12489 >MP12489	119	5e-27
MP06392 >MP06392	115	1e-25
MP14167 >MP14167	100	3e-21
MP16544 >MP16544	79.7	6e-15
MP03701 >MP03701	71.6	2e-12
MP16505 >MP16505	70.9	4e-12
MP16430 >MP16430	65.1	3e-10
MP00762 >MP00762	62.8	1e-09
MP14297 >MP14297	62.0	2e-09
MP04710 >MP04710	60.8	5e-09
MP01830 >MP01830	56.6	1e-07
MP12150 >MP12150	55.5	2e-07
MP15037 >MP15037	53.5	8e-07
MP12680 >MP12680	53.5	8e-07
MP00233 >MP00233	51.2	3e-06
MP02642 >MP02642	48.5	2e-05
MP04844 >MP04844	46.2	2e-04
MP07090 >MP07090	45.8	2e-04

Sequences producing significant alignments:	Score (Bits)	E-Value
RPA-1		
MP02314 >MP02314	473	2e-148
MP11091 >MP11091	157	2e-43

Sequences producing significant alignments:	Score (Bits)	E-Value
Rdrp QDE-1		
MP02213 >MP02213	138	7e-33
MP08656 >MP08656	114	1e-25
MP00604 >MP00604	100	2e-21
MP15899 >MP15899	72.0	1e-12
MP10417 >MP10417	64.3	3e-10
MP09882 >MP09882	53.9	4e-07
MP11137 >MP11137	50.8	4e-06
MP02297 >MP02297	43.9	4e-04

Sequences producing significant alignments:		Score (Bits)	E-Value
DCL-1			
MP14055 >MP14055		211	3e-55
MP10442 >MP10442		178	5e-45
MP01869 >MP01869		130	3e-30
MP02453 >MP02453		61.2	3e-09
DCL-2			
MP10442 >MP10442		237	2e-63
MP14055 >MP14055		97.8	2e-20
MP12150 >MP12150		62.8	7e-10
MP02453 >MP02453		62.8	8e-10
MP01869 >MP01869		62.8	8e-10
MP00236 >MP00236		49.7	5e-06
MP00233 >MP00233		49.3	7e-06
MP14297 >MP14297		47.0	5e-05
MP02642 >MP02642		45.8	7e-05
MP04844 >MP04844		44.3	4e-04
MP03345 >MP03345		43.1	6e-04
QIP			
MP00590 >MP00590		86.7	3e-18
MP03252 >MP03252		48.9	3e-06
AGO QDE-2			
MP08788 >MP08788		321	2e-93
MP10832 >MP10832		319	3e-92
MP08974 >MP08974		298	2e-85
MP08202 >MP08202		230	1e-62
MP13872 >MP13872		228	1e-61
MP13876 >MP13876		226	2e-61
MP03288 >MP03288		193	7e-51
MP07032 >MP07032		192	5e-50
MP03267 >MP03267		172	2e-44
MP03238 >MP03238		137	4e-33
MP12999 >MP12999		83.2	3e-16
RdRP-2 (Pb)			
MP09882 >MP09882		273	4e-76
MP10417 >MP10417		241	4e-65
MP02297 >MP02297		237	9e-64

MP11137 >MP11137	226	4e-60
MP15899 >MP15899	223	4e-59
MP00604 >MP00604	88.2	9e-18
MP02213 >MP02213	88.6	1e-17
MP08656 >MP08656	85.1	1e-16

Anexo J. Alinhamentos múltiplos globais dos genes de *N. crassa* com os candidatos a homólogos da mesma classe de *M. perniciosa*.

RecQ Helicase

CLUSTAL format alignment by MAFFT (v7.427)

NC_QDE-3	MAEREREGTSSS-----SSSS-TSRGTS-----RGTTPLSLSPPPQEQQE
MP07550	MD-----
MP01699	MS-----L-----
MP00763	MS-----GTTPRN-----
MP14995	MR-----
MP12489	MS-----
MP06392	MENLEDLNISPSQFILGLISHSELLESKGSSIITNLSHILDALKSNPATKTAIIDWAE--
MP09541	MG-----
MP13589	MA-----
MP15420	MT-----
MP14167	MS-----
MP16505	MN-----PQLPLL-----
MP11895	MS-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	MA-----
MP16519	MA-----
MP00762	MS-----
MP12150	MT-----
MP01830	MGRRD-----RSYSPDTSN-----
MP02642	MS-----
MP00233	MF-----
MP14297	MT-----
MP04844	MV-----
MP07090	ME-----AFQLLSRGGIKF-----
MP16544	MS-----
MP03701	ME-----
MP04710	MT-----
MP04057	MQ-----
NC_QDE-3	QQQQQQQQQQEQQQNTSDTRSNQLSSSLRTFTTSATSATSSSVQQNTSNHQVLLPLPSTSS
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----NLDALLSRTKSNNVSSSI-----
MP14995	-----
MP12489	-----QHSHVTA-----
MP06392	-----HQFTTSLMEEIKQLTHISSGLHFESTHATREKLEEINMET-----LTLMQKY
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----QSRELAA-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----KVRVRHSHRSS---RSPSPTRR-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----

MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	SPSTSTSFSLLSSWVPHSLKVLYHFTAGSVTAAAS-----
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----
MP06392	APRT-----YHLLGNLLAADEAHLLERRERQRQYWLRKKGKNQETV
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	APRPNNR-----SRYDDDRE-WDR-----D
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----D
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	TSSSSNSGGDTVLNPNASGGVLGRLLTSTAQSTLMTRNNWGEQV-----SWLKRS
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-SAPISSKKGPKF-----
MP14995	-----
MP12489	-----
MP06392	TTEEESEEAKDIFND-----RMDEWEEEVDEETHEKNEQSRRQ
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	RDRDRDRDRDRYRDERHKDD-----RRRDYRDDRRDDRRDDRRD
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	YVMTIDSDEDVFSPR-----
MP07090	-----DKNRFNKD-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	GN-----SIVVPQGP-----VYPSAAASIQTTPSTTTTPSAIED
MP07550	-----

MP01699 -----
 MP00763 -----KP----- STVAPSSSGSTVLYSSR-
 MP14995 -----
 MP12489 -----
 MP06392 ANVHIKQVMCLSIIMQSTNRNCNALQALIGLYLHSCGASDSVTEVVSHIGVSISITSIRR
 MP09541 -----
 MP13589 -----
 MP15420 -----
 MP14167 -----MMASIP-
 MP16505 -----
 MP11895 -----
 MP12680 -----
 MP12680 -----
 MP16430 -----
 MP16519 -----
 MP00762 -----
 MP12150 -----
 MP01830 DRRDDRR-----DDRRRSRSRERRPTQASSPP-
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----
 MP04844 -----
 MP07090 -----
 MP16544 -----
 MP03701 -----
 MP04710 -----IALASID-
 MP04057 -----
 NC_QDE-3 -----GYSSSTSSFPRDN-NLFPLYSTPAVTNPQVSGSESLGGAGRGT--
 MP07550 -----
 MP01699 -----YSTPN-----
 MP00763 -----KISGPLPSFSTPGFGQS-----
 MP14995 -----
 MP12489 -----RTRRGTPQTRPQ-----
 MP06392 MIHNLSITHADDLKEGLGRSLLEGIGFDNVDIDTKHESSRLEDPTSTLVH-----
 MP09541 -----
 MP13589 -----
 MP15420 -----NESTSLTQPNV-----
 MP14167 -----TSTPSIPLS-----
 MP16505 -----STHSTNTINTPATPLY-----
 MP11895 -----
 MP12680 -----
 MP12680 -----
 MP16430 -----
 MP16519 -----
 MP00762 -----
 MP12150 -----
 MP01830 -----RAQATPEAVATPTPPPDEATKARRAKYE
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----
 MP04844 -----KSAITEDAHLNPEF-----
 MP07090 -----
 MP16544 -----
 MP03701 -----
 MP04710 -----DAHNTHSFSTTMH-----
 MP04057 -----
 NC_QDE-3 --GRGRGGGRVGGGGPVQQQQPPPLGPPPLPPPPPPQQPTQQRTQQPTPNPTSTS
 MP07550 -----
 MP01699 -----
 MP00763 -----KPSASVTPI-----
 MP14995 -----
 MP12489 -----
 MP06392 -----LTSGTAIPLQ-----
 MP09541 -----

MP13589 -----
 MP15420 -----
 MP14167 -----PL-----
 MP16505 -----
 MP11895 -----
 MP12680 -----
 MP12680 -----
 MP16430 -----
 MP16519 -----
 MP00762 -----FNGYS---
 MP12150 -----NALVNGNG-SA
 MP01830 AWKKGREAKKALGEAKAKAMALAGKSAPAPP-----APTKPTGQLNRAALNGLG-LK
 MP02642 -----
 MP00233 -----GRGHLA
 MP14297 -----
 MP04844 -----
 MP07090 -----LQLFDGTSKKS
 MP16544 -----
 MP03701 -----
 MP04710 -----
 MP04057 -----

 NC_QDE-3 TSTSTLATSRYTNTSNTDARP-ATRQQIAPEVGASTHQDSVGLGEGGGGGMAKLSVKNN
 MP07550 -----
 MP01699 -----
 MP00763 -----SASRLTDSTSSDSPCPGPSRK-----SSDASCL-----
 MP14995 -----LSDSYDADD-----YMGSDD-----
 MP12489 -----DIIELSDSED-----DS-----
 MP06392 -----HGVTRSDLSCSDELAEEATRKETT--L
 MP09541 -----
 MP13589 -----
 MP15420 -----G-----
 MP14167 -----ITRTNS-----
 MP16505 -----KENNT-----
 MP11895 -----
 MP12680 -----
 MP12680 -----
 MP16430 -----
 MP16519 -----DSS--EG-----S
 MP00762 -----
 MP12150 GIEGKFESLNLSKSAYV-----
 MP01830 GPLPK-----
 MP02642 -----
 MP00233 GI-----DLAHDLS-----
 MP14297 -----VAITKEDNGNV-----
 MP04844 -----TFDLSGDPYTD-----L
 MP07090 QVKWE-----TVTDVSQDSAL-----
 MP16544 -----
 MP03701 -----IADSM-----
 MP04710 -----ESD-----
 MP04057 -----

 NC_QDE-3 LPRPHLVSSLSSTTGSGSGSASRSASAKHGSAGSSTFDHEQHQQHQQQQQKRQRSQSEA
 MP07550 -----
 MP01699 -----
 MP00763 -----PDLHD-----
 MP14995 -----PELAEVME-----RSR----
 MP12489 -----PQLVK-----
 MP06392 FADPEIIHALAKEFPDSSCS-----KLTRRQRFIR--
 MP09541 -----
 MP13589 -----
 MP15420 LD-P-----
 MP14167 --LPINIE-----
 MP16505 ---PGRLINVS-----
 MP11895 -----
 MP12680 -----

MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	--P-----
MP00762	-----NG-----
MP12150	---PPHLR-----
MP01830	---PEFTKSMTASMDD-----VETKR-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	LEGPSTLP-----
MP07090	---PAELDFFK-----
MP16544	-----
MP03701	MSEP-----
MP04710	-----
MP04057	--P-----

NC_QDE-3	RQQQQQQQQQQQQQQQQQQAQHHAHSTYAQRPQPTPQQRPPQNLLTPASTT GASVGPLQR
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----
MP14995	-----QDYGH-----
MP12489	-----
MP06392	-----WKFLQDLIALVP-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----HAH-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----YAQ-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----

NC_QDE-3	AYSVSLAARQSPSTNLVRPKTDSPAPHTLHLKNKKNLRHPAPTPDSIVD---DDIFSD
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	---TAKKCRTDPSD-----
MP14995	-----
MP12489	----RKPSPIES-----
MP06392	GFSDYRKYVKDPEDVLKIPLTKSEQLH-----ARMMDVPCTKASECDQVLED
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	----TPPHS-----
MP16505	----VQLFTPAT-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	---NAQRAASSPNL-----
MP01830	---KLEKLGDMPAIDMT-----

MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	--DLEKKKGKSKN-----
MP04844	--DSVTKGTKPEP-----
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----PRA-----
NC_QDE-3	AVDLTEELDHDLNGKDKDNTDNDNTVASSSLIGFGDDKLLWREDFAERAEPHERGGS
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----DKENQSF-----RATHSNIAKDKHKAS--
MP14995	-----
MP12489	-----GHSQRKRSK-----
MP06392	---IIRHQLNIGDPYDHKEKNKEGLTDIGNMVMLVFGDLG-VGQQLESLLESRRVEDTPW
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----GADKRAAEY-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----SNGNGWVDSRSSTPS-----RFESRGSSSDRGGR---
MP01830	---MNEGEASVGDELVDDDDEAN-----RMDQAMRKKSDDAM--
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----KVKDSASEVEEQKKKSKK-----RKHEEIESQQNAEA--
MP04844	-----ISVDDIVARRKSSKRK-----RETEEESEEDVEE--
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	RPRQVKKRKISNDYIMKDEDVSLFDDGEEDEFMDINELVQGDRESTPKPKATSRSVSTR
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----
MP06392	RRRQFVV---FVMGLFHVKM---ACADALWRIYLKSGSDTED-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----GGHRNGYSG-----
MP12150	-----GTPNAFSNPRGGSSNGYSN-----
MP01830	-----DVDEDDVDPLDAFMSGVKEQ-----
MP02642	-----GLNAGDEK-----
MP00233	-----
MP14297	-----GTEAGEEA-----
MP04844	-----ESENSF-----GESDQDEF-----
MP07090	-----GGAPGKRKA-----
MP16544	-----

MP03701	---- -----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	LPP-TVSLQRGRSPKRKEASVEKRTTENQQQADREDEPSFMSSPDVNSRKRKSSGSPTG
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-PV-ISSLATGKSPTKKK-----
MP14995	-----
MP12489	-----ISPSNVS-----HGNPVS AHL-----
MP06392	-PLCLEKLVQQIRPLETKRI-----KSNPNGFRRMHEV-----IQWVGAVER
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----PTKTF-----NVPS-----
MP16505	-----PSPTS-----NQPALSTS-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----GAGGGGY--
MP12150	-----GRNFSRDDSSS-----GGG---
MP01830	-----VQKVNL EDLKK-----LGNL--
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----SGKKKKKKNKRS-----
MP04844	-----GGIQPSD DEED-----EEDPL-----
MP07090	-----DGKMKKGSPGKRR-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	LTTPRPQQKQTEEVPGTTAKKPRRSEVMDS EDEAFTPLSAGSLPGSAEFFRSGGTTRE
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----DKGKAKAQPEDDNDD-----
MP14995	-----
MP12489	-----STVTADLDSIKGKL-----
MP06392	-----LNCWRIMVQK--HTPYQTLEDFAASKPSYDVLEKLATRLSLEYV-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----GGGYGGGGGWNDDKMGNLGGG-----
MP12150	-----GGAMYGYGVWRD-----
MP01830	-----SGRQLDEGADDED FGV-DDAIPDELDATDLN-----
MP02642	-----
MP00233	-----QDHLADTRERR-----
MP14297	-----HDAKKADEDVDMQAIAE-EDEKRDKKDKKK-----
MP04844	-----ATSGEEVDEAENEQE-----
MP07090	-----RLEKDG DSEENS DEDD-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	LGLDED TVMDTPSRPPVESTLPTLESVESR PPPLPPMDLPSQRKPLEPLNTPRNQLLESV

MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----RPWMRMELP-----GEDVNPFTKLKTD-----
MP14995	-----
MP12489	-----
MP06392	-----CDIGRDIESIRPLGEE-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----TP-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----PEDILALAAKKAKK-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----

NC_QDE-3	ERPTQQPSVGPSFAQSSTLAESSLPPSMPPSEDPLNTRENSNLEEFDYKLYKPLLDLFV
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----
MP06392	-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----

NC_QDE-3	NAPAILEREELSAVNDELQENMIKLRDCLRLPREERDRAREEVKKEKEMLKRRDIALRALQ
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----
MP06392	-----DKSRD-----

MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-LKAV-----DWSR-----
MP12150	-----
MP01830	-KELAAV-----DHSR-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----DKK-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	DEHKLYVKKRKEHNLINNEEIVRAYAEEDDEYEDQLMAQLDKLDVEAIVKSLTRLIVAA
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-FARYNN-----DP
MP14995	-----
MP12489	-----A
MP06392	-----LTF
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----H
MP14167	-----NTF
MP16505	-----AS
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----QKL
MP12150	-----GRH
MP01830	-----VKY
MP02642	-----
MP00233	-----KAL
MP14297	-----DKK
MP04844	-----DEE
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	GITEKSFDLKK-----EEEEEEEKPIIIATPTPSTRTEAPVL-----
MP07550	-----
MP01699	-----DDSQFAATPTPEL-----
MP00763	SSESRDNDLDEFSSDHLKGILGFNEDLKSSYEALGACDSPNV-----
MP14995	-----QSHSYQSTSGSTLDSRA-----
MP12489	FNYQKNAETST-----YLSRYYAGGDKNI-----
MP06392	ENSLRRQQQLFL-----YEEITWAMNEGDIGRVEECFPWMWIFRATG
MP09541	--SQRHS-----
MP13589	--TQRHS-----
MP15420	RVYARSYRLL-----NEARSNAAKTRKYR-----
MP14167	ETPRRRKPKSS-----
MP16505	SNPEQTKKL-----HRGKYQATPRP-----
MP11895	-----

MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	PHFEKNFYL-----EDKRVSARS DREIE-----DFRRS-
MP12150	IIGQRNMRI-----EKEIYGDASDPSKQHTG-----INFEKY-
MP01830	EPFRKEFYI-----PPP DIVAMTDEEAE-----LLRLE-
MP02642	-----LVFESS-
MP00233	KTGIDERHW-----TEKPLNEMRERDWR-----IFRED-
MP14297	DKKKKHSETT-----AESSKAASPSRSTAPKAS--PSEVSKFLAK-
MP04844	DDGSSSSEE-----SEEETQAEKDRKAA-----FFDSE-
MP07090	-----AEGPLDDAPESHIP-----
MP16544	-----
MP03701	-VTQRRQ-----LLQALTSLKLEDLCRLAI-----
MP04710	--QKAIETLTI-----QVQSVMKMSAAQLKEVVV-----
MP04057	-----IFE-----
NC_QDE-3	-----PTTEYHN-SQQVILQTQHPA-----
MP07550	-----
MP01699	-----GYTDPR-----
MP00763	-----DPVTVKGI-----
MP14995	-----TSSTLHSQCQPQGF GSGHPS-----
MP12489	-----DPVSLEKM-----
MP06392	KHYRAKFLQRYLRDMHFTYARFPRLRRAIRFH-----ILVNPTGKKGKW RGVDWVIE
MP09541	-----MPE-----
MP13589	-----MPE-----
MP15420	-----
MP14167	C---RPPATEPK-----
MP16505	-----PSYTPYAVKSH-----G
MP11895	-----SNPT-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----RGLSSPE-----
MP00762	-----KEIRVQ-----GRGVPR-----
MP12150	-----DDIPVEA-----TGAGVPD-----
MP01830	-----LDSIKIR-----GVDCPR-----
MP02642	-----EAVSV-----
MP00233	-----FSISAR-----GGQIPH-----
MP14297	-----NNVSIH-----VSPGQPE-----
MP04844	-----TTTNIH-----
MP07090	-----KHRITAK-----GRNVPE-----
MP16544	-----
MP03701	-----DHISAN-----ENPV-----
MP04710	-----RRNIIN-----APD-----
MP04057	-----WLNANYPK-----
NC_QDE-3	-----AQQVSHRVPPPPPTPSFQ-----TARQTPVSYQS--RPTNNNSFPDISAE
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-IDILNERIAAIRDALNSRAPSQGSSE-----AMVTSPYFFF-----NPAASISSD
MP14995	-----YAR-M-----
MP12489	-KSFIDNRVYAVKTQMQLINATTMSC-----H--ETTPPKV-----
MP06392	LNNFYIKRIYGGKFSNHTKRIIEESALIGVYKNARKQVEWMFQRTHQTTRHTIRDLKGS
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----YAR-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----

MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	EAMMF DKE DPF MEE QQH A P A S A P F Q A T L P Q R N S P F K T -- A P F K P V H G H D Y F D D E D D D A D L L
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	TLM ----- S S M D H I Q T S S D A P M D V D I Q D D I E V E P A R E P T S D D Q Y W G E F D D I D F E A E D M
MP14995	----- M E L Q E N V N K L E T E I G D I D R E I R T ----- L Q A T K T F C -----
MP12489	----- Q P T Q - A T I I Q S Y P -----
MP06392	--- F K K L S R Y L Q D H K A N D F I E G R S G I K V E D V L D ----- I G A A M A F D N L S K -----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	----- W P R L -----
MP16505	----- R E V Y A F G -----
MP11895	----- W T -----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	----- S F R -----
MP16519	-----
MP00762	----- P V T S F E -----
MP12150	----- P V T S F T -----
MP01830	----- P V T K W S -----
MP02642	----- V S T F D -----
MP00233	----- P L R S W V -----
MP14297	----- V T P I L A F D -----
MP04844	----- D S F V -----
MP07090	----- H A E T F E A L R D -----
MP16544	-----
MP03701	----- P W -- P Y I D T L S -----
MP04710	----- Y P S -- H Y L L T L Q D -----
MP04057	----- P R I -----
NC_QDE-3	A A V D S A E T Y T S T A A T T T N N N N H L R S Q V M S T S T A T T I K P R K R N E N A N A K K A K S V H A K L S
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	D A L D ----- Q S I V D P S P P R P L P P ----- D S A L S -----
MP14995	----- Q E N L Q K A K A E L D ----- T L K Y G K G K G K A N A N G A P S ----- G
MP12489	----- P K R I D -----
MP06392	----- G H E S E E G D G E V L E S G D F E P L S P P K E T Q Y Q ----- S
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	----- P R R V P -----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	----- N -----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----

MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	MPPEKMKYAWSNDVRKALKDRFRMSGFR-----QNQLEAINATL-----GGKD
MP07550	-----NAHKVLKEIFGFESFR-----LSQEAVIHRLL----VENEN
MP01699	-----IEACHRTLRETFGHSSYK-----GKQKEIVEAAV-----LGQD
MP00763	-HLQAHANPFYYPEIMKTLREVFLQTFR-----RNQLEAILAAM-----AGKD
MP14995	INYDVDSFVWMGLKSJMKEVFGIPSFR-----LCQRGVCNAMM-----DGRD
MP12489	-----EQMIKVLREVFGTLPQ-----KGVIKAILQIL-----QGHR
MP06392	RFKKKGEPWTEELVRQVVKERFGMRPCL-----SQIQPALDIY-----QGYD
MP09541	--K-----DEDAQGVVRNRFGICPCI-----WQLRVVRSIL-----EGKD
MP13589	--K-----DEVAQDAVRNRIGVCPCI-----WQLRVVRSIL-----EGND
MP15420	-----SEDTRSLTRGFEEQFTKPPYS-----WQLDVAEAIL-----LGLD
MP14167	-----ESDIVEVTEKMFYKPHS-----WQVQIVMKIL-----EGNN
MP16505	-----DTIVLPRLTTLTVEQWNSIAHEKHLPHHLKLRPHQIECANHIL-----EREKD
MP11895	-----DSAGRNTLKLVERRIKHWPNG-----LCKHQLEHILAIL-----DGNR
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----SVEGLKALDDIVKTRIPQWSNG-----LRQFQRESISTIL-----DQVD
MP16519	-----LTAVRRLIRHRFPHDLD-----YAIACRAA-----DGFH
MP00762	-----EAAFPEYIMATIRAQGFSAPTP-----IQCQAWPMAL-----SGRD
MP12150	-----SPPLDPVLLENIGYARYTTPTP-----VQKYSIPIVA-----NGRD
MP01830	-----HFGLPASCLEVIKKLYTAPTS-----IQAQAVPAIM-----SGRD
MP02642	-----DLGLKEDLLRGYIAYNFEKPSA-----IQQRAILPIT-----QGRD
MP00233	-----ESSIPPQILECIEKIGYKEPSP-----IQRQAIPGL-----MKRD
MP14297	-----QLDIPDSLRSF--SAFKKEPSP-----IQTCTWPPSL-----NGKD
MP04844	-----TMNLSRPILKALTTMGFNKPTP-----IQAATIPMAL-----LGKD
MP07090	-----RYHISSHIMANLSKNGYLHPTG-----IQSYGAAILL-----ESRD
MP16544	-----
MP03701	--PNHQLSLALTMCACWFCTQKKQVPRE-----IQLKAAISVLSTSPQRDYRD
MP04710	--NDLSLALKAIIGYLTDGRETPRE-----LQVHAVRMSY-----GTD
MP04057	-----DPEWLQGCYDWVTSEKNLDPTT-----DIDQIIHEIELQLLESDLRDS-MLHGTG
NC_QDE-3	A-FVLMPTGGGKSLCYQLPAVVRSG-----KTRGITVVISPL
MP07550	A-VVFPTGGGKSLTFQVPAALCD-----GLTLVISPL
MP01699	V-FVLAUTGMGKSLCFQIPAASAEA-----GITIVVSPL
MP00763	V-FVLMPTGGGKSLCYQLPAVCKGG-----KSNAITVVISPL
MP14995	I-VCVMPGGGKSLTYQLPALMTS-----GVTLVISPL
MP12489	V-LTISHSATDQSISYLLAALSSLG-----EPSGKTVIVSSL
MP06392	V-VSDVRTGAGKTLFWIPLCLALE--ELGP-----SLDKIVIVVTPL
MP09541	V-ITIAPTGLGKSLTFWMPPLLFAEK-----SVMIVVPL
MP13589	V-ITIAPTGMGKSLTFWMPPLLFEQ-----TVMILVVPL
MP15420	T-VLIAGTGAGKTIPFMLPLLLDKK-----NKILVISPL
MP14167	V-IAVAGTGAGKSLIFAMILAIACEL-----VGYRGVIIVCPL
MP16505	V-VIAPIGTGSGKSLAFSLPLLARGR-----GVSLVIVPY
MP11895	L-FLIAAMGQGKSSFVFPVLLVHLEIQLQEHPELYPSFSGFK-----TREWPAVVVTPT
MP12680	--MCITATGDGKSALFAVPILVHLEISQNPSKYPRFN-VP-----IKKNPVGLVIVPT
MP12680	--MCITATGDGKSALFAVPILVHLEISQNPSKYPRFN-VP-----IKKNPVGLVIVPT
MP16430	L-MCITATGDGKSALFAVPILVHLEIIRNPSKYPKFN-IL-----MKEKPVGLVVIPT
MP16519	T-ISVVKTGGKTYLSGMVLLQELDKLPPTHSLKQDL-----TRSFPKNPVVTIVVYPT
MP00762	V-IAIAQTGSGKTISFALPAMLHIN--AQPLLEP-----GDGPIALVLAFT
MP12150	L-MACAQTGSGKTGGFLFPILASF--TNGPRVPPEQSTPAAYNSRGRKAYPTALILAPT
MP01830	V-IGVAKTGSGKTIAFLPLFRHIK--DQRPLEP-----MEGPIAIMTPT
MP02642	V-IAQAQSGTGKTATFSISILQSIDV-----TVRETQALVLSPT
MP00233	V-IGIAETGSGKTAFFVIPMLAFIS--SLPPFTE-----ENRHLPYALIMAPT
MP14297	V-VGIAETGSGKTLAFGIPALARLI--SSPPQG-----TSTITTLVLAFT
MP04844	I-VGGAVTGSGKTAFTIPMLERLL--YREKGKK-----AAATRCLVLVPT
MP07090	L-AAISPTGTGKTLSYLLIMTALR--SPAASHQNEN-----EEDVGSGVRALVLAFT
MP16544	-----
MP03701	V-LIAIPTGSGKTLTSILLQMIKTN-----SDITIIIPL
MP04710	S-AVFACTGSGKTLVIAILIWMTGR-----DKISITVVSPL
MP04057	IPAQIADPDTARSTLSGPPILVQIE-----

NC_QDE-3 LSLMLDQVNHLAN-L-----MIQAYAFNGDMNSEMRR---MVFKLDA--
 MP07550 IALMKDQVDALVR-R-----GVKAANLDSTLSMEQAR---DVKEQVLD--
 MP01699 LALMKNQLQALRQ-R-----GIPVVSLTSETLQYERE---EISQDLSS--
 MP00763 KSLMSNQVALEE-K-----GIDVVWNSESTDV----GAILKRLRS--
 MP14995 ISLISDQIMHLRE-A-----GVEAVKLTGATSKSEVE---DINSRLMS--
 MP12489 LRPDDEKVLLLKR-K-----GVN-LKFVGDESVPQTS---TLDNKFQP--
 MP06392 LLLGQQNEAELTA-M-----GLPCLALNSDTNMPQTF----KDIVS--
 MP09541 KTLGSQFADDLNVKL-----KLPAVMVTKNITDDTLF----RDILK--
 MP13589 KTLGSQFADELNEKL-----KVPAVMVTKNITDQALF----QDILK--
 MP15420 KILQADQASRFKK-M-----GILAAAANGDTWA-EVG----TSMRD--
 MP14167 KALQNDQVRRFT-E-MSTEYYDRRTKNMRTISIPAVAVNEDNNGREVF----EAIRL--
 MP16505 TSLGCEAEKRNHG---D-----GISALFYSQQNHTEDF----KRVAR--
 MP11895 KGLSESMRVESQK-L-----GLKGLSYTSGTVSDYLHRNINLTKLIYY--
 MP12680 KGLGNNIVDELEG-F-----GIKAFAGTAENIAEARRSGTKIVQDIIQ--
 MP12680 KGLGNNIVDELEG-F-----GIKAFAGTAENIAEARRSGTKIVQDIIQ--
 MP16430 KGLGNNIVDELKG-F-----GIKAFAGTAENIAEARRSGIKIIEDIIL--
 MP16519 KGLEEMEQTFNS-L-----GIPS LAINED TLAARRRGEDLWKTAAH--
 MP00762 RELAVQIQQECTK-FGS-----NSRIRNTAIYGGAPKGPOI-----RDLQR--
 MP12150 RELVSQIHDEARK-FAY-----RSWVRPAVYGGADISQQM-----RQIER--
 MP01830 RELAVQIHRECKP-FLK-----VLNLRAVCAYGGSPIKDQI----AELKK--
 MP02642 RELATQIQSVVLA-LGD-----YMNVQCHACIGGTSIGEDI----RKLEY--
 MP00233 RELAQQIESESKK-FAG-----PLGFKCVSIVGGRAVEEQQ----FNLRE--
 MP14297 RELALQTHETLST-LGQ-----PLGIACVAVFGGPKEPQV--KMLRNLDK--
 MP04844 RELAVQCYEVGTK-LAT-----HTDITFCILVGGLSLKSQE----AALRN--
 MP07090 KELAHQIHNECLK-LAQ-----GRKWKLVLFSKATANSLSD----KNVRD--
 MP16544 -----
 MP03701 KRLQYSTKDDILNDY-----GLQAVVINQDTPRNREWWD----QNLHH--
 MP04710 KRLQITQASDFLQKY-----KILTLSVNE DTDQTESRWK---RNVFNPH
 MP04057 -----SITE-I-----GVSAYTLNKT-----REIRE--

NC_QDE-3 -----EHPEHELQLLYVTPEMVKNQ-----TFVNKMMDL---YRRKKLARI
 MP07550 -----G---VIKLLYVAPERLN-NE-----GFINMMRRV-----KISLLAI
 MP01699 -----G-NPEYRLLYVTPEMN-VG-----DFKRLRKV---YDSGNLNRLVV
 MP00763 -----RLKPSLLYVSPEKLKESG-----SLRSILVDW---HSAGEIARFVI
 MP14995 LANGRNIPG--KREIKLCYVTPEKIARSS-----KFVSMILQKL---ASSKSLSRIVI
 MP12489 -----DVLCMSTLGFLQSGE-----AIIRLIENG-----SISRVLI
 MP06392 -----G---KYRIITVSP ELL-AQ-----EFLNLLKDS---KFARRLLCIIF
 MP09541 -----L---KYRVIIFSPETMVNNP-----SFEALIQHQ---QFMRHLLNLTM
 MP13589 -----L---TYR VVIFSPETMVNNP-----SFEALIQHQ---QFMRHVLNLTI
 MP15420 -----G---KFQAIFAGPEMCREHP-----SFREALR----VISNDIVVTII
 MP14167 -----G---TFRLVYSAPESSLRNE-----DFKQMFRNE---AFKKKL TACVV
 MP16505 -----E---EMLVVYVCP EMV-SP-----SFASVLHSE---QFQARLSAVYL
 MP11895 -----EWEIIIKYP-----TFQRNLMLFDV
 MP12680 -----S---KYQVVCVDPEHLR-EP-----DWYRIMNST---SFRSNVIFGCA
 MP12680 -----S---KYQVVCVDPEHLR-EP-----DWYRIMNST---SFRSNVIFGCA
 MP16430 -----C---KYQIVCVDPEHLR-EP-----DWYRIMNST---SFRSNIIIFGCA
 MP16519 -----S---DLRCCLLSPEQLA-SK-----QFSALITDKSE-GSFFSRIVNLGI
 MP00762 -----GVEIVIATPGRLI-----DMLETGK---TNLRRVTYLV
 MP12150 -----GCDLSSATPGRLV-----DLIERGK---ISLANIQYLV
 MP01830 -----GAEIIVCTPGRMI-----DLLTANSGRVTNLKRVTVYV
 MP02642 -----GQHVVSGTPGRVF-----DMIRRRS--LRTRNIKMLVL
 MP00233 -----GAEIIIATPGRLK-----DVIERHV---LVLSQCRYV
 MP14297 -----GKTGLTTRVIVGTPGRIL-----DLMSEGV--CDLSGVDFLVL
 MP04844 -----RPDVVIATPGRLI-----DHIHNSPS--FTLDNLDILVL
 MP07090 -----KVDIIISTPLRLV-----ASLQAGN--ISLSNVRHLIL
 MP16544 -----
 MP03701 IETKQ--PG---TAELVIVTAEQFFRQKGE-QMLTWFRELMEER---QFTSRISLVVV
 MP04710 VPRGK--LG---LYQHLIVTPEQFFKLKE--GYLSRFGLTIRDR---NYTRHLGRVFI
 MP04057 -----ERLAAGAEGQDDGEADNDVQGAGPVPNYPRAMLRLEI

NC_QDE-3 DEAHCVSQWGH-----DFRPDYKAIGE-FRKRFP-----
 MP07550 DESHCISMWGA-----SFRPEYLKIA R-FAEELD-----
 MP01699 DEAH CISEWGH-----DFRAEYRKLGA-FRDSFP-----
 MP00763 DEAH CISTWGQ-----DFREAYQGLGR-LRIEYP-----
 MP14995 DEAHCVSQLGH-----DFRPDYQKL RV-LRQLFP-----
 MP12489 DNAS--SPWMQK-----DMHNYVVRLG-----R-----AHP

MP06392	DEAHCVSIWGR-----SFRQAYMAVGN-LRYFIT-----D
MP09541	DEAHTVEEWGS-----TFRDAYARIGI-TRHLMC-----R
MP13589	DEAHTVEEWGS-----TFRDAYARLGV-IRHLMC-----R
MP15420	DEAHCIQSOWGG-----EFRPQYALLDD-LRTLMP-----Q
MP14167	DEVHVIKDWKD-----EFRTDYNQLHD-LRVISG-----S
MP16505	DEGHLPKETH-----HWRPSYKRLNQ-LRAVIG-----S
MP11895	EEVHLFRDWGK-----SFCPAFHNIStFICGHP-----E
MP12680	EEAHLIDEWGS-----TFRPLFRHIGTFLRGRLP-----S
MP12680	EEAHLIDEWGS-----TFRPLFRHIGTFLRGRLP-----S
MP16430	EEAHLIDEWGL-----TFRPLFRHIGTFLRGRLP-----S
MP16519	DEIHLLSWGSP-----HFRGAFLLEVGN-VLMRLP-----R
MP00762	DEADRMLDMG-----FEPQIRKII---GQIR-----P
MP12150	DEADRMLDMG-----FEPQIRRIVQ-GEDMPGT-----K
MP01830	DEADRMLDMG-----FEPQVMKII---NNIR-----P
MP02642	DEADELLNKG-----FKDQIYDVY-RYLP-----P
MP00233	DEADRMLVHLG-----FEADLTFL-----DKLPAETMAGEDQSMDIDSEGQLRAKGR
MP14297	DEADRMLDKG-----FENDIKII---SKTKPS-----S
MP04844	DEADRMLSDG-----FADELSEIV---KSCP-----K
MP07090	DEADRMLDNE-----FLPQIQEIV---AACT-----HP
MP16544	-----EWGG-----DFRPEYGILGK-LLARIG-----
MP03701	DEGHMVSTAGIPHFRYQKAFCREAYGNLKI-IQIRLG-----
MP04710	DEAHFTFFAGIPHYS-QQAFRPAYGRLNE-IKIMSG-----FA
MP04057	SDGART-----LRAMEY-----R
NC_QDE-3	GVPVMALTTATATQ-NVILDVKHNLAM-----EDCQTSQ---SFNRPNLYYEV
MP07550	VERVLCLTATATP-AVIGDICDKFYVS-----KTGVFRT---PVYRPNLAFKV
MP01699	GVPLMALTTATATP-SVREDIIRSLRM-----DEQNLFRA--IHRFNRAFLFYEV
MP00763	SVPIMALTTATANK-LMVDDITKQLKL-----KNWAFTQ---SFNRPNLKYL
MP14995	KVPIMALSATCPP-RVLQDLLA1GLRPVSGTDANGDGTVYFSA---PLYRKNLHYSI
MP12489	NLPVSAVALDGSQ-PAVEALSLILGM-----QPQSCVKL---KLNRTNVHFSV
MP06392	TIPFYIASATLPF-HLLQDVRN1LHLRP-----NHTRSYIR---SNDRPTIALAA
MP09541	RVPIHLASATLPE-NIIQALKYHNLQ-----ADVKFRL---NVDRPNIFLRV
MP13589	RVPIHVASATLPE-GILRALRHHLNIR-----LDAKTFRL---NIDRPNIFLRV
MP15420	GSPVLAASATLNA-QALREVCGKLSISI-----GECFLLNL---GNDRPNIYTEV
MP14167	DIPWSGFTGTLSH-EAFDVVFEGLGMDE-----KPFWGIDV---GTDRPNVEYVV
MP16505	HVPLIVLSATAPF-PHRQFLVEHAGLR-----KDHHVINV-----GNYRPELLQVV
MP11895	EIPVIASTTTCPLPGQSTTFICQSLGLKS-----NITRLVRL---SDERDNIQIIV
MP12680	SISRFALTATLQP-----E-----GSFTFIRR---SNERPNSEIIV
MP12680	SISRFALTATLQP-----E-----GSFTFIRR---SNERPNSEIIV
MP16430	SISHFALTATLPPGPSTTVCSSLGFQE-----GSFKFIRR---SNERPNTKIV
MP16519	GTTLIGLTATLAVGNDVERIMKVLGLQP-----GSFVFARR---SNRRPELQFIF
MP00762	DRQTLMFSATWPK-DVQKLANDFL-----RDMIQCNIGSMELTANHNIAQIV
MP12150	DRQTLMFSATFPK-DIQILAKDFL-----KDYVFLSVEGRVGSTS-ENITQKI
MP01830	DRQTVLFSATFPK-QMDSLARKIL-----RKPLEITVGGRSVVA-AEIEQIV
MP02642	ATQVVVLSATLPY-DVLEMTTKFM-----TDPIRILVKRDETL-EGIKQFF
MP00233	SRVTTLFSATMPP-AVERLARKYL-----KRPAVITIGEAGR----DTVEQKV
MP14297	ERQTLMFSATWPE-AVRRLASTFQ-----NNPVRVTVGSDDLTAWSRVEQSV
MP04844	SRQVMLFSATMTD-SVDELVKMSL-----NKPVRLFVDPKKSVARGLVQEJV
MP07090	KLQKAVFSATLPA-NAEKLAMDLL-----HDPIRIVVGLKDTP-----PLIAQSL
MP16544	TVPMVLVSTATMPL-DILVDIRQKLG-----ETCARVAV---SNAKHNTALSI
MP03701	QWPWLVQTATMTR-HFLSDLESVV-LR-----KPYQTFKV---SINRSNITYAT
MP04710	SIPWHALTATAPP-HVYDHIIASV-LK-----HEHSLIRY---TSNRPNTIYAT
MP04057	QIPELKLGATPLG-----
NC_QDE-3	RMKEQ---NLIARIAELIK-----EKYDGQTGIYTLSRKAENIAKNLQEKHR-
MP07550	AVAET--LYDKVKHILPLLQ-----ARNGPSIYVTLQKHTEEVAQLRGHG--
MP01699	RYASNPDNPNTMAEICDYIS-----TLHRRRGKPSSGIYCRTRNMCTDLASYLRGKG--
MP00763	YDKKG---KVVDDIYTFII-----KHHANQTVVYVYCIGRDCKCEKVADHFRKKKG--
MP14995	QLKHH-EGSRVMMEDMTAWIL-----KHHPNDSGIVYCLSKKDTEKVAQELQERGK-
MP12489	CRRTS---STLGSIASFIR-----TKHKNNHGLVYCLKKSVGKTFAGKL-----
MP06392	KEMQH---SISSYRDLAFLIP-----DNYKLGDPPLPRKFLVFFDNTKASEGATKYIQSRLP-
MP09541	KKMEH--PANSFHDLAPFLP-----RDIPPDGPRPKFLIFFNTRRTAEDAIEYLRNRLP-
MP13589	KKMEH--PANSFHDLASFLP-----RDVPTNGLRPKKFLIFFNTRRMAEDAIEYLRKRLP-
MP15420	CRMKS---STDFSSLQNHL-----LDTPLN---DMPKTIVFMNSLKTQHAIRDLCKNHP-
MP14167	QRIRP--GLSLKSSQLAQFLP---PSPIKQPSDLKKSIFYKTRRLARHATGFVRSLLP-
MP16505	IPMQH--AHSSFMDIAFVLP-----LDICAEDIKKTLIYCDDLMLTEMFWWWFFTRLTC

MP11895 RKP KRTQRAYKFKLILKYL-----SGHKTIIHVRTILNAYKIY AFLWGQLPE
 MP12680 KQLTSPIGGTEFPQLIEYN-----EGRKTIIHVRTIELSYRVFLFLFNHAPN
 MP12680 KQLTSPIGGTEFPQLIEYN-----EGRKTIIHVRTIELSYRVFLFLFNHAPN
 MP16430 KQLTSPIGGSKFPQLLEYN-----EGRKTIIHVRTIELSYRVFLFLFNHAPD
 MP16519 CIFGHGIQGWQFPDLKWIID-----GSRKTIIYCRTISLAFLRFVYFWHTSTP
 MP00762 EVCSD--FEKRKNKLINHLE-----KIAAEDAKVLIFVATKRVADDITKYLQRDG--
 MP12150 EYVED--NDKRSVLLDILA----SQTQTQGGPGGLTLIFVETKRMADMLSDFLMGNS--
 MP01830 EVRPE--ETKFTRLLEILG----QMYNEDPECRTLVFVDRQEADNLLRELMRKG--
 MP02642 VAVEK--EDWKFDLTLCDLYD-----TLTITQAVIFCNTRRKVDWLTEKMRASN--
 MP00233 EFVSG--EERKKQKLLEILN-----SNLYAPPPIVFVNQKKTADMVAKDLQRAN--
 MP14297 EVLDD--SRQKDSRLLYHLRNLGHPKRPKGGSDEARIIVFALYKKETARVEQMLIREG--
 MP04844 RVRAG--KEAERSAILITLC-----KRTFKSNVIIFVRSKKLAHQLRIVFSLLG--
 MP07090 TYVAD--DPSKVPSSLTYFS-----QPYNPPVLIFTSTQPRATS LAEELILNGI--
 MP16544 RIMQH--PQDSYGDLSLFP---STPDATFEDFPQTLIYVNSRTEAAEIQDYLRKHSP-
 MP03701 MSIR---KMDDFSNFHCFLS----DPFTLSTQPYVIIFRENKKWAENLAVLNTRLP-
 MP04710 HRIIG--NLDDMYNYDMFLKF--TDDGHFDFASQPRIVLFFDNKNLCKNVRNHLMELLPT
 MP04057 -----YKMLIHNVEVRRGIAFLEPKQITLKGRHVVRDDAQQ
 NC_QDE-3 -----IKAKHYHASITTDEKISVQHEWQ----TGRVKVVVATIAFGMG-IDKPDV
 MP07550 -----LDCMIYHAGLSSAREKAQVMFM----ESDKGIVVATIAFGMG-IDKANI
 MP01699 -----LSVKPYHKGIPPATLDKTLAQWTLPGSAEGGIDTVVATIAFGLG-IDKGDV
 MP00763 -----LTARHYHAVMDPAEKEEALREWQ----TNKVRIIVATIAFGMG-IDKPDV
 MP14995 -----IKTGVYHADRSDSDKEMLHTEWR----KGTIVVCATIAFGLG-IDKGDV
 MP12489 -----GAAAQLIHGQMSQEMKKDVLNKWF----LGQHPLVILPDFDIAQVYHPRI
 MP06392 -----PSLSNRVWFHATMTAAYREDVYEEFR----KEKLFGLMVTDAGMG-LDLPNV
 MP09541 -----FEQRSRKWKVHAGMMDEFRNAEVHALK----VGGVEGEcateAVGMG-IDILDI
 MP13589 -----FEQRSRVWKVHAGMTDEFRNTEIHALK----VGGVDGDCATEAVGMG-IDIPDI
 MP15420 -----ELAGVIDYLYALRSKRDKKVVMKRLF----SGDIKIMATEAAGMG-ADIPDI
 MP14167 -----PHLRNTVYPFTATGSERYKGKRMEEFR----EGKVRWMWMCTDAIGMG-CDIPDI
 MP16505 -----LNFSPFYVDIIHAGLSEEHQMLCLRDFR----NDTTEILLASEKVGAG-MDFKGV
 MP11895 -----DCDHLQRMRMYHSLCTDDYNEETFAMVD----NDHYLQVVIATAGFGQQ-ISQKKL
 MP12680 -----GANPLRRIRTFNSLATSTYNKKTIDLIN----NDPEFQVVIATKAFTNG-IHAKAL
 MP12680 -----GANPLRRIRTFNSLATSTYNKKTIDLIN----NDPEFQVVIATKAFTNG-IHAKAL
 MP16430 -----GTNPLRRIRTFNSLATSTYNKKTIDLIN----NDSEFQVVIATKAFTNG-IHAKAL
 MP16519 SD-LPSRRKRFRRLCCALYPSNYNKS RD MFV----QNPETQILITTDALKVG-NDFPNV
 MP00762 -----WPALAIHGDKEQRERDWVLFGEFK----ASRSPILIATDVASRG-LDVKDV
 MP12150 -----LPATSIHGDRTRQRERETALHTFR----TGRTPIMVATAV AARG-LDIPNV
 MP01830 -----YLCMSLHGGKDQVDRDSTIADFK----SGVVPVIATSV AARG-LDVKQL
 MP02642 -----FTVSSMHGEMVQKERDAIMA EFR----GGTSRVLITTDVWARG-IDVQQV
 MP00233 -----WSTSTLHSGKTQEQR EASLQALR----DGHADVLVATDLA GRG-IDVQDV
 MP14297 -----YAT SALHGDINQKARIQALESFK----NGQTGILVATDV AARG-LDIPNV
 MP04844 -----MKSEELHGDLTQEQR LKALHQFR----NESVDFLIATDLASRG-LDIKGI
 MP07090 -----PNVDC LHAGMTAKEREDAIGRMR----RGESWVMVSTEVMARG-LDFKGV
 MP16544 -----SYLPKTA FEFYHRYIDENRKKVIQNGLI----GGEHRCV M ATDAL GMG-MDFRHI
 MP03701 --LEYQQKGIIQFYSGAMSQQYLSLAHRSFV----DPEHPCRILVTTSAEATG-INHPIV
 MP04710 SGLPHPRDKIVQYYRGNMSSSKYLQQCHEDFV----SDNGPCRIYCTTKS NSTG-IDFPHV
 MP04057 DL-----EFA-----QLRDR
 NC_QDE-3 RFVIHQHIPK-SLEGYYQETGRAGR DGP PSD---CYLYFAYGDIQ-----
 MP07550 RQVIHLHMPK-TLEGYSQE VRAGR DGP QP ST---CLMFIAKADLP-----
 MP01699 RYIIHYDLPK-SFEGYYQETGRAGR NGSHAK----CVLYYSREDAV-----
 MP00763 RFVIIHDL PK-SLDGYYQETGRAGR DGP K PAN---CVLYYSYRDFR-----
 MP14995 RFVLHHSISK-SLDGFYQESGRA GRD GND SD---C VFYRPQDAI-----
 MP12489 QFAIH YQPPQ-SMSEYIYQTSMTGGDGG TAE---CLYYDCRDLKA-----
 MP06392 EIVVQYRMTS-DICALWQRFGRAARGSGTKA----ISILLHEGSVTDAERARAEGRSEKR
 MP09541 YQVVQYGT PK-SLNTWWQRAGRAVRN HALNG----IA ILIAEPANFD-----
 MP13589 YQVVQYGT PK-SLNTWWQRAGRAVRD HKLEG----IAV LIAEPTNFD-----
 MP15420 QLAVQFGVPS-SLSVFKQRIGRAGR DP TLKS----RAV LLV EQR MF-----
 MP14167 GLSVVCGI Q--GLSSAMQKG GRAGR M STIKA----KMW VLVEDWAFD-----
 MP16505 EAVVQYKCRGLTIATWEQR RRGARD PGT SA----VGYLMVEASMRK-----
 MP11895 LDSISWG CAN-TLD TQVQRNGRVAREKD VFG----RTTVGLWAGDEL-----
 MP12680 VDSISLG TSE-TQNESEQAGGRVGRDPSTHA----RRIILAQP TELA-----
 MP12680 VDSISLG TSE-TQNESEQAGGRVGRDPSTHA----RRIILAQP TELA-----
 MP16430 VDSISLG TSE-TQNESEQAGGRVGRDP LT RA----RRIILAQP TELA-----
 MP16519 EDAVSID-PA-TPEDVLQYGGRA GRKG I QSDPGP RPSI SYFTKST LD-----
 MP00762 GYVINYDFPN-NCEDYIHRIGRTGRAGMKG T---SYTYFTTENAK-----

MP12150 THVINYDLPS-DIDDYVHRIGRTGRAGNTGV---STAFWNKGNKN-----
 MP01830 KLVINYDAPN-HMEDYVHRAGRTGRAGNKGT---CVSFITSEQER-----
 MP02642 SLVINYDLPA-NRENYIHRIGRSGRFGRKGV---AINFVTVDDVR-----
 MP00233 SLVVNYQMAS-TIEAYVHRIGRTGRAGKMGT---AITFLTNEDE-----
 MP14297 KAVINYTYPL-TTEDYVHRIGRTGRGGQYKG---SITFFTGENQERG-----
 MP04844 ETVINYDMMPG-QLAQYLHRVGRATARAGAKGR---SVTLVGEADR-----
 MP07090 REVINYDFPT-SVQSYIHRIGRTGRAGREGK---AVTFFTDEDAP-----
 MP16544 KRVVLWHEPR-TFSSLVQKIGRCARNPNDIG---EAILFLTTSFNRH-FIQLD--EKE
 MP03701 DIVCVAGFQD-SLALQMQMFGRCARRPGSRG---LAVLLYEHWAHD-----
 MP04710 DIVNVNGLPP-DACESLQRGGRVRRPGRIG---LYLVLYETWVDE-----
 MP04057 LRLLDPEAPQ-DLPAPITNGGRA-----
 .
 NC_QDE-3 --SLRRMIA-----
 MP07550 --ILEGFCRG-----
 MP01699 --HVRRWVS-----
 MP00763 --AIVRMIN-----
 MP14995 --TLSSMTY-----
 MP12489 -ISLRA-----
 MP06392 -AEAQKIAA-----LAAALGKRKADNTLTQSPRKRAALVSLPTFSQPGDPSPLT
 MP09541 --DVKEESARKREEAEKKRDEGEIQRVAVANAIAAAQSRA-----
 MP13589 --DVKEELA-----LNAIAAAQTNST-----
 MP15420 --VRQKKR-----KNGKLIGEASRNES-----
 MP14167 --E-----
 MP16505 --DSAEYSA-----
 MP11895 -----
 MP12680 --KAQKIVS-----CMVY---AYSGFL-----
 MP12680 --KAQKIVS-----CMVY---AYSGFL-----
 MP16430 --KAQKIVS-----
 MP16519 --RAKSVLNG-----
 MP00762 --QARELVG-----IL-----
 MP12150 --IVKDLVE-----LL-----
 MP01830 --YSVDIYR-----AL-----
 MP02642 --ILRDIEQ-----FY-----
 MP00233 --VMYDLKQ-----EIS-----
 MP14297 --LAGELLR-----VL-----
 MP04844 --MLKAAIK-----
 MP07090 --FLKSIAN-----VL-----
 MP16544 DEHMRDIAY-----
 MP03701 -INISEFDD-----WPGDLS-----
 MP04710 -IDTDTYTD-----NTINEY-----
 MP04057 --PLRDISP-----PPAELT
 .
 NC_QDE-3 -----DGEGDYA-----
 MP07550 -----
 MP01699 -----DSHSKRV---EHTDP-----
 MP00763 -----NPSNNQQ---LP-----
 MP14995 -----SEKDAQA-----
 MP12489 -----NEQQRKV-----
 MP06392 LQDNSPHSPHTPTRKHARTGSNGSDVENSPSKRPKKSPQ-----
 MP09541 --EGSRASGSQSKKRKSCT---NREQPNPKRRKANQ-----
 MP13589 --QGPQ---SQSGRKQA-----
 MP15420 -----GDSGSDEESDSV-----LGDDEGDDGDGDGEHDDTSTL
 MP14167 -----PEPPDEEQKRK---PKGKHKALE-----KRREALD
 MP16505 -----AEQDPGI-----
 MP11895 -----
 MP12680 -----GSPSHKA---LALP-----
 MP12680 -----GSPSHKA---LALP-----
 MP16430 -----SLP-----
 MP16519 -----KNQDPETV---WESVPE-----
 MP00762 -----REAKANV---PPQLEEMTM-----
 MP12150 -----REANQEI---PNWLEQSAHE-----
 MP01830 -----KASSATV---PKELEDLAN-----
 MP02642 -----STQIDEM---PVNAAEI-----
 MP00233 -----KSPVSKV---PIELAKHEAA-----
 MP14297 -----KDGGFDC-P---ELQKFPTI-----
 MP04844 -----HGAGEDKVRHRIVP---PEAVSKWAEKLEELKDEIG-----

MP07090	-----LQSGSPV-----PDWILKLPKP-----
MP16544	-----AEENEET-----MLVPDLTRIAIDVE-----DPIRDDEDIE
MP03701	-----EGDNPDW-----PHRL-----
MP04710	-----DPDRPRA-----P-----
MP04057	-----NNPHFDDEDQPRR-----RRIPNRTSSPAPI-----
NC_QDE-3	-----QKERQLQMLNRVV-----SY
MP07550	-----
MP01699	-----NGPPPSQRSISSSLSQLV-----NY
MP00763	-----PESIKRQEAQARNVV-----EF
MP14995	-----KLHGML-----SF
MP12489	-----VDY
MP06392	PSPTTLGRRFAIKQRQLYQRPEAHRQMAYRAIEALRSPSKGSNKSRALPLGSALDDFVN-
MP09541	-----SGPTTSQKAKAETDVFGREIKEATMDDYINA
MP13589	-----
MP15420	ATTASMGVEN-----DGKEWVKKVEDAMRQWI-----
MP14167	PAARTF-----INRTRGACQEH-----
MP16505	-----LEL
MP11895	-----
MP12680	-----LVNFKEGLPQSKKNEMDFAKAL-----
MP12680	-----LVNFKEGLPQSKKNEMDFAKAL-----
MP16430	-----SVDFKKGLPLSKKNEMDLAKAI-----
MP16519	-----DLGTDGEGKMTVGMARLLA-----
MP00762	-----IGGGGGGRSRYGGGGGGG-----
MP12150	-----ANFGSSFRGRGRGGGRGGAR-----
MP01830	-----GFLEKLKTGAKAAGSGFGG-----
MP02642	-----
MP00233	-----QHKVSREMKRKRDAE-----
MP14297	-----KKKEHSAYGAFY-----
MP04844	-----EVLKEEKEEKQMRQAEMELK-----
MP07090	-----SKMKRREMGKIARSELVNPA-----
MP16544	PVKAMFSRRG-----KRKGATSQLEARDRRYL-----SY
MP03701	-----IKSEHPSEKERVNCAAIH-----
MP04710	-----LKEKSTRQERAPYSMVS-----
MP04057	PSSSTL-----TSSNRPKANTTPHSSKIPK-----DPINI
NC_QDE-3	CESQHTCRREEVLRYFGEE-----FDYRKCD-----RDGCDN
MP07550	----DTCSRNDLEWLREVATKEPASDKT-----IDFNHYQQSKVYDI--RANVLG
MP01699	AENTDICRHVSICRYFGESIDADDP-----EVVKSYC-----DMMCDV
MP00763	VLNKSDCRRVQLLQFFDER-----FDHKDC-----QRHCDN
MP14995	AQDLKQCRLQFANYFTHSSELSNSWST-----EES--GALDRC-----GHCDN
MP12489	CRHDSRCRRVELLRSVGE-----DYAGRC-----HQSCDN
MP06392	APTRGYCRRKVAYGLFGTGNQEDT-----TNHLKCSPAV-DGGCVR
MP09541	EKRAEKCCRKVVFRLHGNHNIQP-----ITTQHC-----CDR
MP13589	-----
MP15420	--ETTECERDFSDRYYNNPPVRK-----PPTGEC-----CDR
MP14167	----LCMRQFSVQHF瑞PSPIFIPTNISSPGLILRTWVVDRQLDKPSPC-----CSS
MP16505	VQDTDKCRTFISDFWMENPDRADKGPV-----C-----GHCST
MP11895	-----
MP12680	FLGNNSHCFNSINNKIYQNEPLPDTQLD-----CIEASRDEPCSL
MP12680	FLGNNSHCFNSINNKIYQNEPLPDTQLD-----CIEASRDEPCSL
MP16430	FLGNNSHCFNSINNKIYQNEPLPDTQLD-----CIEAGRDEPCSL
MP16519	----PCIMAEIDIQFGNP-----KNEVACT-----CET
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	FIATKKCRRIPWDEFANHEKTPPLFDT-----LPRSRC-----CDN
MP03701	MASSEKCLRAQLADYSLDNDPSALT-----FVTDFC-----CNR
MP04710	MMQSCRCIRELYAKYLDKAENALF-----YNGSHC-----CDR
MP04057	ESDDDDGDGDENAQWLSNTRDRPIKPL-----PARSRLSGG-----

NC_QDE-3 CRNGRISKSTE-----MRDFTEIAFAAIEVVKS----
 MP07550 LLYAQLELD-----YN--HIRAVTPYY-----SVYTIDEKNPNS-QVS
 MP01699 CKYPDTRRRKQV-----LSDEGYANSQASSYSSSRN----
 MP00763 CMQDGETVE-----QLTSEAQDVLMRE----
 MP14995 CTRPQDEIE-----LRDVTFAWQILKIVDH----
 MP12489 CESNDVFVE-----TDF
 MP06392 CRPQPMDT-----CCDVCNPSS----FSEIKHHTVPAPLRAPQRS
 MP09541 CKPRQVTQ-----CCDICNPEY---WRIISTEVFDKVSQSRM---F
 MP13589 -----FDKVQTQPRM---F
 MP15420 CLTKQMSSHDS-----AHEIVRPSTPVGQNLSPPGSVHSSPSKDRN---A
 MP14167 SVCMSASDEDQEMLTSIHDDTYNHQDPGTLSPQT----SPSKSVHHNDGDDDS---S
 MP16505 CCPALLPTHQ-----F---QFVAVYPESSV-----QAA
 MP11895 -----
 MP12680 CCTRYHIPEDTRI-----Y-----TVPHSPLLPFKPTPTTPTASQPSSSRA----
 MP12680 CCTRYHIPEDTRI-----Y-----TVPHSPLLPFKPTPTTPTASQPSSSRA----
 MP16430 CCTRYHIPEDARV-----Y-----TVPDSPLLPFKTQTAAPTALQPSSSRA----
 MP16519 CSQPARPLPHPSIC-----RCSGCDPSS----RPRSKSAPTLPKASSAPRA
 MP00762 -----
 MP12150 -----
 MP01830 -----KGLDRLDQERDAKEK
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----
 MP04844 -----KGQNMIEHEAEIFSR
 MP07090 -----R
 MP16544 CQPESFPVE-----AIKVLYPFP-----TRA
 MP03701 -----HPDSGF---SLAKMLPGP-IGPEKIPAKMPECLLPRD---
 MP04710 -----H-DDGF---NLQTWIPGKIL--TRVPEAQVEATKTTERN---
 MP04057 -----AADASPPKG-----D

NC_QDE-3 -----QQPITL---GKLCDILMG-----KRKNEHGGV
 MP07550 ADTTKIGNIVRKALR-----AKKAVDV
 MP01699 -----ENENSG-----RGDSRRAEGN
 MP00763 -----LSQQKVMT---DHCRADVFKGANTE-----TIRTKGHNNL
 MP14995 -----ITREGGDVTA---AQLAGLVRGSGGGG--FNATSGNGGRRKGKATKEKVQLDL
 MP12489 SLEARLATELIKQLSL--KNVTLRYCREVFA----HRTA-----EVRRNRGHEL
 MP06392 TMYPYVASEQQNSFR---EELLSWRSRA-----AVEVLGGSTT
 MP09541 NPEEYTRGAQERKLQ---EDLEKLREELW-----TEKLKVNGN
 MP13589 NPEAYTRGPREKKLQ---EDLEKLREELW-----AEKLKGNGN
 MP15420 NGKRRMAKKRREVPA---TRKHDFLKDTLAS-----
 MP14167 NSAVRCSKGDRKILM---ENIEMWRDEEWG-----RMRKNN
 MP16505 YYRRQIPKTGSDAVL---EKLKEWVEKEWLHD-----W---QDW
 MP11895 -----
 MP12680 ---TKVTKKEAEGVR---ERLKLYEGELW-----KEERLRGSH
 MP12680 ---TKVTKKEAEGVR---ERLKLYEGELW-----KEERLRGSH
 MP16430 ---TKVTKKEAEGVR---ERLKLYELELW-----KEERLQGSH
 MP16519 SSGIPMAKRLNEKMRAYGHSRLSFRYKIWDSATD-----AST
 MP00762 -----GGRRGGGGGG
 MP12150 -----SGGRDYRQGGGGGG--YSGGGGH---NG-GGYSGGGYGG
 MP01830 AERKAYGEPEDEKTA-----AAPEEGTAK
 MP02642 -----
 MP00233 -----DQG-----
 MP14297 --RDDIPVTERKKIV-----
 MP04844 PARTWFQSEKEKKVA-----
 MP07090 NIGKKDASKKKEMIA-----
 MP16544 SRAHKVSDELRDAVV---AALQKWRS-----FAHKRDYTGQ
 MP03701 -----EDQQENLR---HALEKWLNAFDAWVLHLHRPKNF---I-----
 MP04710 --KYRMPTTDRPILE---QKLLDWREQLPEKL-----
 MP04057 TGKQKQPAKPPKVVM-----

 NC_QDE-3 CHFGIAKG-STQRELQRIVLQLNFHKALGEDNIMNGAGM-----PITYYITGPEAGA
 MP07550 VELAAATG-IDRADLTRK-----ILSWEMDGYISTKPSQVR
 MP01699 TGWGSGSV-----LGGNDSWTSRNTAANNPQTAR
 MP00763 SLYGAGKH-LPNLLEQLFKRLLFLEAIEEVSVMGNAGF-----HTYYLQIGKRSGD
 MP14995 DDVCGGKVELKKEEIEYLLVELLLQKYLGERPL-----ATAYSVNMYMALGPLATR

MP12489 KQFGAGSH-LPYDHVEQLFEELYLLDAWHEAEGDD-----DQEWA
 MP06392 QRFGTKAF-MPDATFDRIVGLVHR----NKLRTSKDFER--EIKWRPEFMSKYLPEILE
 MP09541 GLLPPEAL-WSQKLLMRMVDLAHY---NKLTTMEQLRK---QVTW--HYTETLGPRILE
 MP13589 GLLPPEAL-WSQKLLMRIVDLAHY---NKITTMEQLRK---QVTW--HYTEALGPRILD
 MP15420 -----LEKFRLNVV-----
 MP14167 FMLSKHWW-ISDENIRRIVEKAHLLRCDEIDV-QLIRS--ITKW-PLASEQILASLLK
 MP16505 HGYPDSV-VSDRDLEVAKQA----GAINCAEDIRKLTHIPHW----HQVGDRFLD
 MP11895 -----KHDW-----
 MP12680 RNRPRSSY-FPQSLVDIFVTQLLTF---DSQDSLDSDSFLT---SNSW--PFTASQNAKLFQ
 MP12680 RNRPRSSY-FPQSLVDIFVTQLLTF---DSQDSLDSDSFLT---SNSW--PFTASQNAKLFQ
 MP16430 RNRPRSSY-FPQSLVNLVLTQLLTF---DSQDSLDSDSFLT---SNSW--PFMASQNAKLFQ
 MP16519 LALTPEAL-LPDDNIKRIFN-----DFAKIFADVEK---ILPYLNCFKKAYAAPLVE
 MP00762 RGGGYGGG-----DQGW-----
 MP12150 GGYGGGGY-----GNRASS
 MP01830 GANPKDGD-----DMTF-----GNFKVE
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----
 MP04844 -----EAISKKQYEAGY-DPTSSAKGKSCKA
 MP07090 -----
 MP16544 GIIIEDYL-LDNDIIQKIASRP----RAVTDSNIFRR---VIPW-ALGVARYGGEVVD
 MP03701 -----LDAVEINLLVSQPVFRIT-NASDVTEILQR--GKEW---KDAWGAGIAL
 MP04710 -----KTPDELQQLV-----NGLRR-----
 MP04057 -----IEDDDDDMF-----SDDYNSDFLAGINEAEMN

NC_QDE-3 Y-----LYNGKRLM-----
 MP07550 A-----
 MP01699 S-----
 MP00763 V-----LKGSMDVILR-----
 MP14995 FTR-----INQADVEAARG-----
 MP12489 P-----LDRNFKLIVNRGVPESHGHATP-----
 MP06392 I-----IGKYFTLDDD-----HNSGPQCQATGDV
 MP09541 V-----IKEAFP-----
 MP13589 A-----IKKTHP-----
 MP15420 -----
 MP14167 V-----LDS-----
 MP16505 G-----LQEALRSL-----
 MP11895 -----
 MP12680 V-----ILSLQEKEIKSD-----
 MP12680 V-----ILSLQEKEIKSD-----
 MP16430 V-----VLSLQEKEIKSD-----
 MP16519 E-----LKDEKRFRA-----
 MP00762 -----GG-----
 MP12150 YSGGGGPSYGGGGYGGGG-----
 MP01830 IKRGPAAPDSSKGILGVGGAVVAARRLAQAKEEEKLQ-----
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----
 MP04844 VEEKPKRDKFSGLS----RKAKRRLAMEEDEGDS-----
 MP07090 -----
 MP16544 V-----VSEQVRLH-----
 MP03701 V-----
 MP04710 -----
 MP04057 A-----MQGEHPSSGET-----

NC_QDE-3 ----LPVPSNKSVEPPSRSKQRSRRV-----DEDMDEQELPTLQRPP
 MP07550 -----VS
 MP01699 ---SSMKRPGNDASRTSVDTKKV-----KVDYAPALVTKP
 MP00763 ---Y-----RPPKALKVPPIVKAG
 MP14995 ---HRIQVTFRRAAKKAGKSKE-----KAPKATSSRKGG
 MP12489 --ERTLPLYRDDTTDEGS----F-----VSLAAEPIKSVK
 MP06392 GSSNPQPVGKQKRKETCGTCKAD-----GHRASNKKCPRYTEYL
 MP09541 -----SAPSKQPIP
 MP13589 -----SS-TIP
 MP15420 -----
 MP14167 -----

MP16505	---CLPEAEHEAT-----F-----	IPLQAPFYQPPY
MP11895	-----	
MP12680	-----	RKA KSKK SKA VTVG
MP12680	-----	RKA KSKK SKA VTVG
MP16430	-----	RKA KSKK SKNMTAS
MP16519	---SIGVEPDQEEDLAT-----	RMLSQPETQSTY
MP00762	-----	
MP12150	-----	
MP01830	---AQIRAAEAAAARAGADTAAHKQAMSVVAKLNAQIRASKLVLQSQIQFESNPDRKVNT	
MP02642	-----	
MP00233	-----	
MP14297	-----	
MP04844	---RAVNAAIRSAKKA-----	ARPAKIGEPERRFDR
MP07090	-----	
MP16544	---PDPQQQAREEEAAKERHLSQ--FLA-----	MVEKDQRQILLKVFD
MP03701	-----IR-----	VADS RADD A QDPRPLS VGV
MP04710	-----	
MP04057	-----	RIST NVS STS AISGQ
NC_QDE-3	TSTNV-----SSPV RATKK RSSKKAL-----	PTLIAD YEEPSSDG
MP07550	CSSRG-----	
MP01699	FSSAS-----SLRKPFKTPFKVPSTIKE-----	
MP00763	SSSKG-----	
MP14995	ASA KG-----SKNQSQNQSDDED DIDE DIEPQPLFDSDIDDE ADDG	
MP12489	NSSDPMDHH-----QRSMLNFEKMKTLRRT-----IRIELALAKDV-DVLDDA	
MP06392	AAK AAAA AT-----PCPKSQKKTQGNISSSQNI NPSTS-----	
MP09541	ASSPF-IST-----PLP RRQFGTDLTVARLPESPISS-----	
MP13589	ASSPF-IST-----PLP RRQFGTDLTVARLPESLTSP-----	
MP15420	-----	
MP14167	-----	
MP16505	STVS FVDET-----SIASGSSTQVTGQNRKR-----CEPEVATNH-----	
MP11895	-----	
MP12680	SNTDPM SQTLR-----HLRLNLRSQVQRKD-----	
MP12680	SNTDPM SQTLR-----HLRLNLRSQVQRKD-----	
MP16430	SSTDVN SCALT-IQCHEHSATFTQTYQVKFEEKTC SHQA-----	
MP16519	PSSQPPPSSYTEFWTTFGSAPVS VSMQEKNLRASPLSPARR--LLQPSI-----	
MP00762	-----	
MP12150	-----	
MP01830	DSTDFHAI I-----PINDYPQKARWRVTN KETM-----	
MP02642	-----	
MP00233	-----	
MP14297	-----	
MP04844	SSSKA-----KKRARA KV TNSRGGAFDK-----DFGDKA	
MP07090	-----	
MP16544	ECYEAVYDV-----KTGHQVYRTRGGQKYL DDER-----MCQPFL-----	
MP03701	YISNS DDEL-----	
MP04710	-----	
MP04057	HSGTVTASA-----SAGSSHTESITIEEEEEDDKENV-----	
NC_QDE-3	----PHGPLHAN-----GYERDNFVVSDNVEPEEEEDAFEPV----RPSRRGPSSR	
MP07550	-----	
MP01699	---PSPPLASSGT-----TEPD LPPN VPSQ EEDGGEL TVRSKTPPAESLPDVS	
MP00763	---SAPRKPKASNKQ-----	
MP14995	EDEGLPDLPKMKNS-----GFEFE-----DEEDEEDHMDWS-----TSYRTKPSTS	
MP12489	TLEMLSLTPPAD-----	
MP06392	--QALPTT PSLARYSFFQS---PEPALS-----TSSTSSP TTT	
MP09541	--VVPETPSAQKQKRKYTCGICKQPGHRRDKCPAKTKD-----PENVTPSTM	
MP13589	--PLPESPTAPKPKRKYTCGICKQPGHRRDKCPAKSTD-----PENVTPHTM	
MP15420	-----	
MP14167	-----	
MP16505	-----	
MP11895	-----	
MP12680	-----PLPPN-----	
MP12680	-----PLPPN-----	
MP16430	-----	
MP16519	--APCPSQPSPSTSK-----KRKRTEPSAG	

MP00762 -----
 MP12150 -----
 MP01830 -VQLIDMTGASVTNK---GIYYEPGKE-----PPLEGPPK--
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----
 MP04844 -----
 MP07090 G-----
 MP16544 --ALPRRPKWDSY-----YEVITEPISM
 MP03701 -----
 MP04710 -----
 MP04057 -----

 NC_QDE-3 ATRPQHRQTTLYDTLSHT----QQS--QTQSQHLAT-LGPPIDARTMHNPRAQLDEVH
 MP07550 -----R-----
 MP01699 VTLEQSGSTKVDEILRRKGVDKIRQALYETFSSHSWTDIRLPNDTRK---RAEFLTQVA
 MP00763 -----
 MP14995 -----R-----
 MP12489 -----
 MP06392 ATSKHSNSAFVVNNLQ-----SPYPVT---PIQTRY---R-----
 MP09541 DTCTQGQAEN-----
 MP13589 DTSLQGQVGN-----
 MP15420 -----
 MP14167 -----
 MP16505 -----
 MP11895 -----
 MP12680 -----
 MP12680 -----
 MP16430 -----
 MP16519 TSAPSHSSSS-----
 MP00762 -----R-----
 MP12150 -----
 MP01830 -----LHLLVESNE--EYR-----
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----
 MP04844 -----SRH-EGVR-----
 MP07090 -----SKR---R-----
 MP16544 ANIKDFMKAGTL-----R-----
 MP03701 -----
 MP04710 -----
 MP04057 -----PMPTRH---VR-----

 NC_QDE-3 QD-----IVDAFVEEVKVFEEDFRNRNHRKPIFTETQYREMAIRWTRSLDAMRA
 MP07550 -----
 MP01699 QELEYLVLSFSSTLDGYEERIKI-----
 MP00763 -----
 MP14995 -----
 MP12489 -----YREFKKILKDC-----APLPTESQDDYVTMKWNKC-----
 MP06392 -----SIIPSPL-----
 MP09541 -----
 MP13589 -----
 MP15420 -----
 MP14167 -----
 MP16505 -----YGQMVRV-----
 MP11895 -----
 MP12680 -----
 MP12680 -----
 MP16430 -----
 MP16519 -----PKIAPGKRKKMEPSTERS---VEIPL-----
 MP00762 -----
 MP12150 -----
 MP01830 -----VEQAVREIKRLLIEA-----
 MP02642 -----
 MP00233 -----
 MP14297 -----

MP04844	-----AKQGDAIGGMRK-----
MP07090	-----
MP16544	-----GYSTLEEFVNSWRLLFFNC-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	IPDINQDKVDRYGAKFPLVERFWGNYQEMMGGGYDNPAVGDEDDEGPRRTNGKGGN
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----GQRFLSV-----CIAVND-----
MP06392	-----AGDD-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----
NC_QDE-3	KKGGGGGGNEVVDLISSDEDEPPARAPS--RNAGRKAQSTRGGQIQDKGRAVNRRGE
MP07550	-----
MP01699	-----KVRATRQLQN---KQTSEDE
MP00763	-----
MP14995	-----QAGGKPPRKRQK---TGTSGKTT
MP12489	-----EAS--NTSASGTAKPRLAEY---RFNAPKSS
MP06392	-----AASCLLNSSSSTAADQP-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----KGTRSSYE
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----RRSKRQAT
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----SAAAL---QAEMRNP-----TATGR---
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----KAKAKGK-----DKGKGKGK---
MP07090	-----KAKEAGK---
MP16544	-----RSFNQKDS
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----PRRSRSPA

NC_QDE-3	PIAEEDEEDYGLSDPDIDAIDPDAITASDNSDEEDDDDDDEDLESSRYFSGSTGPPVSKA
MP07550	-----
MP01699	DVQEVLQAIQS-----
MP00763	-----
MP14995	DVIEISDSD-----
MP12489	SMTELER-----F-----
MP06392	-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----F-----
MP16505	TIIQ-----F-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	IVKENIQ-----
MP00762	-----
MP12150	-----YGGGGG-----
MP01830	-----YS-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----F-----
MP04844	-----
MP07090	-----MFL-----
MP16544	FIVEYANTLEDV-----FD-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	DIIIELTDSDSD-----

NC_QDE-3	VQDARLREQLSMYASGGSSSKGSYGSGRASGGSSRASGSGWRGGAGGKKYYRKKRAGS
MP07550	-----
MP01699	-----
MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----RFT-----
MP06392	-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----W-----
MP12150	-----GGS-----NGWW-----
MP01830	-----VL-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----KLEQSITNHSISVTVIPPRFPDH-----W-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----

NC_QDE-3	SAAGGGGAGGGGVTKRKASGSGAKTARKASTAPKTTTRGGSGAGSRGGAGGAGGAG
MP07550	-----
MP01699	-----

MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----
MP06392	-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----

NC_QDE-3	AGAGAGGGKRGGGGGGGMGGISVMPH
MP07550	-----IVS
MP01699	-----AIRT
MP00763	-----
MP14995	-----
MP12489	-----H
MP06392	-----
MP09541	-----
MP13589	-----
MP15420	-----
MP14167	-----
MP16505	-----
MP11895	-----
MP12680	-----
MP12680	-----
MP16430	-----
MP16519	-----
MP00762	-----
MP12150	-----
MP01830	-----
MP02642	-----
MP00233	-----
MP14297	-----
MP04844	-----
MP07090	-----
MP16544	-----NVDA
MP03701	-----
MP04710	-----
MP04057	-----

Dicer

CLUSTAL format alignment by MAFFT (v7.427)

NC_DCL-1 MAVATRLPFIPPEATSQIIGGDEDLID-----LSQEDVVSDN---DDR-
 MP14055 MSTDLL-----
 NC_DCL-2 M-----
 MP10442 M-----DN-----
 MP01869 M-----
 MP02453 MNSDDYYDTDPDEA---VLGELDVIEAAHASPPKNPKHPTVSKEDSFFDDSFDFDERE
 * -----
 NC_DCL-1 -----GNASDVESEDGVKRWTVNPEPKPK
 MP14055 -----
 NC_DCL-2 -----
 MP10442 -----G-----
 MP01869 -----
 MP02453 LENLDKVIAEAYQCQPAIRPPVSRSSPRATLQTTLLGEILPAEASGGSRSFQRTTSKQQN
 NC_DCL-1 KISAKKLADTA--AFNSWIEEHQETLARDQRKAAIE-----AARVAGVDVLPAI---
 MP14055 -----
 NC_DCL-2 -----
 MP10442 -----
 MP01869 -----LNIWKQ-----
 MP02453 KPRNTKQWDHTEFAKSGWRKPKGSKADEDGLEDEIPEFEQFPAPFIPGVFYSMSVRIR
 NC_DCL-1 ---GFDSERIIT-----SPREYQVELFERAKQQNTIAVLDTGSG
 MP14055 -----PARRYQEEIFTQAQQENIIAALGTGSG
 NC_DCL-2 -----
 MP10442 -----PETFTTRGYQQEMLEESLRNIIAMDTGSG
 MP01869 -----
 MP02453 ANGGFSSRTGMPPPMKLEPDILLEAKHWIYPLNQPKRDYQFNIVKHALFDNTIVALPTGMG
 NC_DCL-1 KTLIAAMLL---RWVITGELEDREKGPRRIAFFLVDKVALVFQQHSFLTKNLDFP---
 MP14055 KTYISTLLI---KWMATQDG---ARG---KAIVFLVPKVPLVQQQGDFIAKHSALR---
 NC_DCL-2 -----
 MP10442 KTHIAVLRL---KIEAERES-----RKVSWFFAPNVALCEQQYNVIKKALPAP---
 MP01869 -----RWKGEK-----
 MP02453 KTFVAGVIMLNFYRWF-----PKGK---VVFVAPTPKPLVAQQVEACHRTCGIPGSD
 NC_DCL-1 MEKLCGE-MVEGVESKAFWKEALEQNEVVCTAEILSTALHHSWIRM-DQINLLIFDEAH
 MP14055 VIKLHST-HSLELTREGWARTFAKYDVFVMTAQIFLNLLHSLWGL-NKVSLLVDECH
 NC_DCL-2 ---LCGQDGVDWSSEQAVWDAVLLNVRIVVSTYQILFDANAHSFVRL-DSLSLIVIDEAH
 MP10442 VTIITGASEPNQWKDQDLWRNVLRDWRVVVSTPVQLLDALRHGYIVMGRDISLMIFDEAH
 MP01869 -----SEAP-----
 MP02453 AAEALTGG-----VAKGMRNKLWRTKRVFYMTPQTLMNNDLITENCEV-RDIILLVIDEAH
 * .
 NC_DCL-1 HTK-KDHPYARIIKNFY--IDEQLE-----RRPRILGLTASP-----VDAKVDPR
 MP14055 HTR-KNHPYNGIMREYMLLSPE-----DRPKVFGLTASP-----IQNAKNPL
 NC_DCL-2 NCS-GSHPIARLMTEAY--LPAKKAG-----LPVPSILGLTASP-----LKS--NNL
 MP10442 HAS-DKHPYNLIMQEYFTIPRRSQGTSPGGSDLIQPMVMGLTASP-----IFGG-NVD
 MP01869 DVG-----GPE-----DNADVESIVTP-ST---GEPSSSKR
 MP02453 RASGGDYAYNQVIRFMM----AKN-----PHFRVLALTATPGSTPDAVQNLVDG-
 : .: * .
 NC_DCL-1 RAAAELEALLHSQIATAADPAA-LQHTICKPKTELVVEYV-----
 MP14055 VSLNELQTNMDARVIGVLDHVDELAQHTPKP-VEVIQEYSISLEQSSYPEPSLWSCINVF
 NC_DCL-2 ADIEKLEQVLDAVCRTPTIHREELLAHVNRP-EMLVVSYG----DSGTDPTPTDLMTRF
 MP10442 IAFRKIEGNLDSTICAPRRHREELSEAHHRP-IFKHILYE-----TKTSFSTNLAAL
 MP01869 RANNEEKSSRPKKKQKVDSGVKGQASSCSP-VELTVPYDHHEGTTILSTINTIRIS
 MP02453 LHINRIEIRDDESSLKAYIHEKAVEQHIIIP-M-----SGDVIAIRDHLLKV
 * .:

NC_DCL-1 -----RGRPDSETVLNKQLRKLVGGQELF----KKPLN
 MP14055 DRATLTIAECWPDI-----ER-----
 NC_DCL-2 LEAYHRLDISKDPDVLLK-----AQRTERA-REKLRQMITEKKDTLAQKELRGVYN
 MP10442 **DAI**SELNIENDPYVKSLRKDLAKATAGSADYDRI-DRKLSKVIIHKQDSFTHKGLRDFSS
 MP01869 GQATQRQLV-----
 MP02453 MDHFSKSLISSGV-----IHHVNLQRI----H-----PYFFQ

NC_DCL-1 FTTSAAASKLGTWCADRYWQLFFKQEDIVK----LESRT---ERDL---MKVAALDEI
 MP14055 RYHVTLGNLGPYCASLY--LFMEMKNIISAFYQPDLNPSF---SDDLVVHVPTTLEDL
 NC_DCL-2 RALLVRREIGPWAADYY--LRTTVSHM-----LAELERGEP
 MP10442 AAHAIIADDVGSWATDWF--VWEV-----IQQAKLAAG
 MP01869 LSHYVLSEIGPWAVIDWW-----
 MP02453 HKANELKPAQKWAYGHLFKLATLSRIMAY----LIEGTIGMCHTAM---QKLVAEAKA
 .. .

NC_DCL-1 TEKHVKQV-----REAHELVNAHTFSPAALDPTML-----SSKVIMLVRILRDQF--
 MP14055 PEHFDDIVDILVDYEQFYSVRSYDYLPPSTVPLEWC-----TPKIKTLVDILVAHY--
 NC_DCL-2 PAQH-----RYIGEARLSIPAPIASKEPIQL-----SPKVQTLLKVLASHQ--
 MP10442 PLKHVMKTWKVQEKVYLLSILDKISVMPPSYAPEDVA---GDSSDKVAALVECLLYEK--
 MP01869 --KAWKTKVLAERESEVFSVVKSYPDITPNLDCSDE--FNLSPKVVKLVQLLKSCQ--
 MP02453 EEGSKQKV-----NKAVAITLPAFKSAMEELEKQKRRGFANHPKMEKMLRIIDYFGQ
 * : : :

NC_DCL-1 -----ERGVGAQRCIIFVRQRNTAMLLADLLQQPEIKSHIPSIAAEVLVGGGTTGSS-
 MP14055 -----TPTFQGIIFVEQRQVATCLAGVLPY--IEELKGLVKCGDFFGNVNNDVEE-
 NC_DCL-2 QDP-----VGIVFVKERVMVSIVTHIIST--HPLTKDRYRTASMIGTASVPGKA
 MP10442 ELA---ENGNEMFVGLVFVQRRDVVLALKELLSS--HPVTAEEFRVGSSLGTSESSHHRH
 MP01869 -----HYGKSFKGIIIFVRRRIVALALTALIKA--LGEHLGFLQPVAMFHDS-----
 MP02453 KLPLEGGEQTDQSKAMVFVTNREA---VEEIVQA--MDAHRPLLRASTRFIGQGTDVRG-
 : ** . * : : : .. .

NC_DCL-1 ---YVNAKINFOQQNRRIIRKFKLGEINCLFATSVAEEGLDIPDCNIVIRFDLYDTLIQCI
 MP14055 ---SLRGTLKCSRGPDVVKLFRAGSINLLIATSVAAEEGLDFPACDIVIRFDPLQHMVAYV
 NC_DCL-2 ---RNHMDMTKKEDMTSLEGFRRLGRFNLLVATSVLEEGIDVPICNLVICFDEPSNIKSFI
 MP10442 SMMDITRRLAKETQDDTMDFKIGEKNLIVSTAVAEEGIDVQACGCVIRWDLPPNMASWA
 MP01869 -----KQALTEFNCETCNLVIATRSLED-LEIPKVKVLIYYDLFDHSISKA
 MP02453 -----QKGCLAQKEQLEVKKFKAGEFNVLVATSIGEEGLDIGEVDLIICYDAQKTPIRML
 : * . * : * : : .. : * : *

NC_DCL-1 QSRG-----RARRPDSDRYIQMIEKGNYEHHS-----R-ILRAKGAE-DVLR
 MP14055 QSRG-----RARNKISKFIIMLPEGDVISRA--KYE AFLQAEVHLKDIY-NVSR
 NC_DCL-2 QRGG-----RAREVSTSTLYLMVQNASSESAT--DW-HNLE-RLMKERYE-DEMR
 MP10442 QSRG-----RARKKRSTFTLMFENGSGNEQNVMKW-QKLE-QEMVAKYY-DISR
 MP01869 YAHNCLCDENGFILYLTQNKYARHRRMLSRSQTSSALRQWASTLP-YPTGSAVPPEIQQ
 MP02453 QRLG-----RTGRKRAGIVHVLLAEDREEQNFEKA----KLQYKEVQKSIVR
 .. .

NC_DCL-1 KFCEALPEDRKLTGNHMNLDYLLRKEKGKRQYT/ PDTDGA KLSYM QSLVCLANFTATLPHP
 MP14055 PPDDAMDEDSDSEADEEVEL----DTQDRERYVVPHTSAFINYDNSIALLNHLCALIPR-
 NC_DCL-2 QNAELELLDDPRIGSYPV-----LEVESTGARM TIRDARSHLNHFCAKV---
 MP10442 IEPIEPSVDDIEEDDWE-----FRIGATGACLTLSQSAIPHNLHFCAVVCRG
 MP01869 DPIDSYLSDSDEEDDTIPEY-----IKDATTGGLITPRNATSVLYSFLSRHGSA
 MP02453 GDQLTFYDDVERLLPDHVRPQCVEKCMEIQEYVREPTGRSKSVGNGT-----
 * . . .

NC_DCL-1 -----PET---SLS---PEYYITTVPGGFQ-----CEVVMMPDASPIK----
 MP14055 -----DLY---TAPHVPVYTGDFQ-----ATLDLPLASPLPLHPNDSL
 NC_DCL-2 --SSRSRSLQKEPYFVIRQVN--PDPASPGRRTLLQ-----ATVHLPASLAPDLRRHE
 MP10442 V-EHKALYELDPPEY--PLG---WHSFSSQSQAVMQYQGPWASIVTLPRLPAELRVFS
 MP01869 VPSYKSLFEFD-----EVG-----GGYLRGYT-----CRVVLPMGLPID----
 MP02453 --TGVKRKRND-----DIGNIPAGASTGFVSVDLLNKGSKRKPNASRPALRDFD
 .. .

NC_DCL-1 -----SAVGKVHLSKGVAKCAAFAELCLALLKAGHLDNHLQSVFTKQLPEMRN
 MP14055 YE-----GPLKHSKKEAKRAVAFKAVKRLRVLDVFDEYLLPVASEN-----
 NC_DCL-2 SL-----WTWTSEKLAIMDASFQAYKALYNAGLVNENLLPTKVSD-----

MP10442 TE-----PVYMSKVSAHRHAAFQAYRCLYEHELLNEHLLPIVDDD-EEVRE
 MP01869 -----CPWSSVSTSKAFARRRASHECCLELFRAGLLDYRFFPPSQKR--LRN
 MP02453 DAIGEDDDTDRELESGVITASTSLKKSSSTAASLSKGKTRLRKSCTMPAEGSK--KSKP
 * : .
 NC_DCL-1 ARLAVSSKKKT-----EYAMRLKPELWSVRGVVTQLFATAFVLENPDTLG
 MP14055 GKAADVDVKRPLLDY---EGIPVMMDVWVR--DPWG-LGNRDRLWMHPVYMNGGLVAG
 NC_DCL-2 -----FLADLGDDPGHIWVKTQFDWPW--EVAYAWQESSLYSRRLT
 MP10442 LKKAVEQRMST-----VAVSKQMDPWTVDDEAFSGWYWS-----E
 MP01869 FKKSFVIPPDA-----LPPLGDVYPGNR---TYARKVPEFWMHAAMINPARLFP
 MP02453 KAKEKEDLQALTSSQFKERGLDDADDVEIERGFD---LPDSSPPSSGGALARAGSSERA
 NC_DCL-1 RSS-----RPLLLL-----SRSALPEVASFPLFFGTKRFSKVRCV
 MP14055 LVT-----GTLLPV-----VKFETFEMGRGNLLVFDKEEEGIQR-
 NC_DCL-2 LVP-----GVENPLEFEFILPVPVPYMAPLKLWWNATSALTITSPEMQEFR-
 MP10442 LII-----GDLPLPHFFSR-----VKPVDWSSATGPVLHMSVAEQMVQL
 MP01869 LIIRAAISHSSIPIRHAPMLML-----TSQPLPDLSFKVYFSGIPVE--IQF
 MP02453 IVG-----GGVFDTSDSDID-----IPLDKTRSKSPR-----
 : .
 NC_DCL-1 PIPGSVQADDTLVEQLTRFT-LKAFMDVFSKEYEATAVNLPYFLSPMDGGHGDF-----
 MP14055 -----KMLEEYTRLGIWHMVTTIALAAP--SLYLVPTDALEPDYEVIE-
 NC_DCL-2 KQEGETSAGPD-----HS-YALLAMAFAHRF-----PIQGRQYPI-----
 MP10442 RSIGTIEDDDRRIIDARGYT-FLLFCAIYGSRMEANNLDFSYLLPAGDLREPAWEHRAS
 MP01869 ENAAPITVDDRRLQGLHMYT-MRIWRNIRNRADFVCPRDEMLYFFAPLRGDEVVKKENP--
 MP02453 KCSQENQADDQSNSEAEVVL-ASSRHSPSSSKLQNQDNSEAWLI---DDDDDVSFQIVDS
 NC_DCL-1 RLA-----KSPAHLIDRKALAYVSENEKVPTYTFLEPDDF----FQDKFVVDP-YDGA
 MP14055 RLL-----SHPKGVRDWTGITEA-----D--YGRTLVANC-NQRG
 NC_DCL-2 RLVSTRRK--LDVDGIAALEFDPRL-----YESSPQPPL-----VRLVD----G
 MP10442 RMSTTQHS--KNPQDIFNANASVFG-----EEFGYPTDI-----VFVRDG-ASFS
 MP01869 TLL-----PDISGAISWDSIALAAQHYAVPMKFGSVEDVALD--IEAVIQDRWAQFT
 MP02453 SPVANRQKFRTDMDDSVEF-----VENSPSLGGRTDDGFYDDGSMDIILPSP-VKGK
 : .
 NC_DCL-1 RKFFTHHRRHDMKPTDPVPGIVA-PNHRAWRGLGTTDILNYSNSLWSKSRG-----F
 MP14055 RTLLLHKIRHDLSPMSPLPGSEG-AEYASYYEY-----YLNRWTRKRSQDRSNWT
 NC_DCL-2 RNMPYFVTK--ILPSKPPVELISK-PSTDHAD-----
 MP10442 RPYKFVWRWFSEPLSVEEE-----EKIRSWKRYAKEDS-----
 MP01869 RRYDVVRRLRPDLNPLSPPFETEPGNPKYKTLVDFCKAH-----RKDFN
 MP02453 GKARADVSR-DADPPPSQRSMPP-PQLPSAR-----
 : * .
 NC_DCL-1 MIFQADQPVVEAALISTRDFL-----DDTLRDEDVEPQQCFILEPM-RISPIPA
 MP14055 PFLPTDGHMIEVSAAPRISGGLYPLTS---TSGPSTKPTVSETWLIPGCCSWLPISE
 NC_DCL-2 --LPENPVYVCKPIGKAVGQFIPLDQI-QDQDSWTPKNGKLYRKVLPSTQI-RMDNFPA
 MP10442 --LEIAFPLVVVEPFSSRTNFLVPF-----PTSAKPAPPAPIEPIILLAEELS-TITMLSP
 MP01869 GLNDYNQVLVQVSRFPVFDRLNP-----STPAGTEHGDSVVRYFIELC-AKCTIPA
 MP02453 -----FVSASSLLSSNSPPEPSFAVRPAGKAKKPVVIEDS-----PMAE
 : .
 NC_DCL-1 DVVAMLLCFPSIIHRVESNLVALDACK---LLGLDLRPD-LA-----LEAFTKDSDN
 MP14055 TMFLTWRALPVLCKRITDIYRAREAKF---ALGLPPINDTLL-----LQALTIPIAS
 NC_DCL-2 VFAQVGAVIPAFTRAVEREMLVAADLMYRNRLGCLQLDNLP--LI-----TTALISSGSR
 MP10442 TETRYALLPSVLRAIAVAVTJKSLRTSLFCATPLSEIPNDL-----TVAITAPVSQ
 MP01869 STMRTALLFCILQRIDEFLLIKELNV---RLFNSVIPDTLL-----HVALTRRSAG
 MP02453 SPVVRRRRIRRLDDEPGSPRPKTKP---RKPLVPPKDNLWCDFEATHSGDEVSQGSS
 : .
 NC_DCL-1 SDEHDAEKENFQTGMGDNYERLEFLGDS-----FLKMATTIA-----IYTLI
 MP14055 A-----GWNNQRLETLGDA-----VLELCTTVH-----LFNKY
 NC_DCL-2 G-----PTNYERLEFIGDT-----ILKFCACLT-----ASALF
 MP10442 E-----PKNYQRLETLGDT-----VLKFIVCIQ-----LFDEY
 MP01869 L-----EYDYERLEMLGDA-----FLKYLASLH-----VFVSE
 MP02453 GDDDDDP-----SDSDRQFLEELPETQVSPSYNQTIVYCNSLMTQAPNGANGPVFSKK

::**:: : :

NC_DCL-1	PDK---GEFEYHVERMLLICNKNLFNNALEIGLEEYIRSMSFNR-RQWYPEGL-----
MP14055	PYK---HEGQLDHLRRANISNRFLCSRALEVGLERFITSESHKKARAWR-----
NC_DCL-2	PNH---HERLLSQWKDKLVNNVRLCRASRDFGLDEYIINSAAS--KKWRPKFVEDYMDE
MP10442	PLF---PEGYLTMRKDHSVSNTRLAKENMEREVFVKWVIRDRILG-KKWKPNYMTSKLPE
MP01869	PHR---DEGYMHVARQKLVSNKTLLECALSGLPSIQSRPFSL-RNWQPPNFHV--E
MP02453	PLRKVPFRGTMSNKRRPGVSS-----
*	.
NC_DCL-1	-----ILKKG
MP14055	-----YLE-----VEPEN
NC_DCL-2	MKSPI-----SAET
MP10442	ALAPILDQESAEAANSGTANTES-----ATTEK
MP01869	ADVPSISPELAPARTVSSADTERAGSVATSVIPSPDGDTPTGYTDAVPSEIQDPNPTKK
MP02453	--SPPRDEEADEYE-----
*	.
NC_DCL-1	KSKDARQRH-----VLADKSIADVCEALIGAAYLTGQEKGSDMAIKAVTAMVKDKKH
MP14055	RQGKRMVKR-----AYPRRSLSQDCMEALVGGAFET---GGIPMALHAGVALGLFGG
NC_DCL-2	RQ-----MSSKMVADVVESLIGAAYMC---GGMSKAECVALLPTPKS
MP10442	RSKKSKQE-----MSTKVLADVIESLIGAAYFH---GGFDLACEATKFFDLGLK-
MP01869	KRKSKKKVVGEQLVTYLGDKAVADVVEAIIAAFVS---GGSDPALRAAKSLNLPIMS
MP02453	-----FGSFVVDDDAE-----
*	*
NC_DCL-1	RMISYGDYYAVYQKPTWQTESANSA---QRDMAKKFSERMGYKFHKPRLLRAAFQHPTY
MP14055	LV-PWSM-----RYERAQRVPV---SPMFASLEESLGYKFRNGELLREAVTHPSF
NC_DCL-2	SQFKWQE-IELSRTQLFEFAPKDAI---LSKQLEPLEKAMDYTFNKSLLIEAMTHPSC
MP10442	--QWQP-LPTRIKSVLGRADRSELNGLQLPEQVNYYETIIGHTFKRKLLLVEALTHASH
MP01869	EIEEWSDFRRLAETISWHTPAGT----RKVPVEKVEQIIGHRFKRPHLLAQALTHLSK
MP02453	-----
*	.
NC_DCL-1	PSLYERLPSYQRLEFLGDALFDMVAVDYLFRKF--PAADPQWLTEHKMAMVSNQFLCCS
MP14055	SS-YSATSSYQRLEFLGDAILDLVVIHYLYKKF--PSATSHQLALPRTKAVCSPALSSLA
NC_DCL-2	AGLGTNESCYERLEFLGDAILDVIVVKRLMAETGPNELAHNDMHEHLSSVVTADIMAFLA
MP10442	QQ-DLGTWSYERMEFLGDAVLDIVNDYLYRAPG-KEYSPGHIYLRKVAVVNNGHILAFIC
MP01869	A--HPESTSYSKLEFIGDAILDGMVVRHFDRN--QQLAPGALTLLKGAMVNSNALAAVS
MP02453	-----ISYEM-----
*	.
NC_DCL-1	FHL-----GFNKCIATMSPSILKD
MP14055	IRH-----LQIHKIILINNVELSTA
NC_DCL-2	MEWVI-MQTDINEIDPTNLDALGLLPSSQSRTPASLVSNKEDWPFWRFMRHNSPQVGAT
MP10442	LKASLTIEAEMPRPDETG-----AISVVD EQHTVHLFKCLLHSSTHILEE
MP01869	VSS-----GLHQYLLLESQALEGN
MP02453	-----
*	.
NC_DCL-1	----IAEYVT--EIEEALETAKQEAINAGKTADEYSRDYWHITHASRLPKCLSDVVEA
MP14055	----IAQYVP---HLEAA-----SAATIV---RDGW---R-YDPPKAISDVFEA
NC_DCL-2	QTATIERYTLRDEIRDAIWKHNTLP-----WALLAR-MGPQKFYSDIVES
MP10442	QDNTWARFRLHRQEIEEDLSEGQIFP-----WAALTQ-LQAPKFFADMIES
MP01869	---IQSYIT---TIQQKESEERANAIKEHRLV---GQYW---HDIEAPKVLADIVEA
MP02453	-----
*	.
NC_DCL-1	YIGAIFVDSEYDYSVVQNFF-NMHVLPFFEDMHLYDTFANKHPVTFVANMMMAHKFRNC--
MP14055	IMGAVFIDSGYNYEVTAGVV-ERVMQEVL---VLSPTVCLDPVSILTKWVAGNKCRKV
NC_DCL-2	LIGAVWDMSG-SWKACEDVLTQMGLPLLDHL-LETKAHMHPNVELQILAPPNKRATRT
MP10442	IIGAVYLDTEGDLEVRSVLRNLGLMQILERI-VREGIDVLHPPSRLSMWA--SKKGKKI
MP01869	IIGAVYISDDFCPIGAELF-ERVLKPFYDEH-ISLQTLAHHPTKLLLELFQ-SKGCHQF
MP02453	-----
*	.
NC_DCL-1	EWRSFAKELTDVTEG----RGGRGGNGAVAGEISEINP--PKVV-SALLVHGKTVVHA

MP14055	EFRPQTKEAGD--REG-----IEARLHGVLLAGP
NC_DCL-2	EFVIISNKRGI-ISSGTEFLDEPSAVDDGLVSVEPYDDTPEHDEVFSCKLFVGGKQVADV
MP10442	EYHSDREY-----GNVY-CSILVDEEEVARV
MP01869	EIVREEEQ-----CHVLVHDVILASA
MP02453	-----
NC_DCL-1	V----AASGRYAKSAMAKKAIKLLEGM--SVEEFRERLGCNC-----
MP14055	IV---SNSMSVAKNMTAERALDALQEL--GGEKALVKI-CTCAVAKVTAVTSAMERLGD
NC_DCL-2	T---GAATKEEARVRAAEKGCLVIKA-----ERKVWNEAKAA----AKEDKGH
MP10442	SANYHGNSTSKEEVRLAAAEEKAIKILHLRDVGANYNILKK-----
MP01869	H----DSNAAAARLASVGLDALEG----DPGFLRRTCNCWAQR-----
MP02453	-----
NC_DCL-1	---KG--VPMEVDGG-----VPEA-DVDGEVHGTAV
MP14055	EMAIGMDISVNTDPGEKG-----KAGTV-----
NC_DCL-2	NTENG---DANADNGQSGEKEEVPDPCR DADGDTV--MN
MP10442	-----VEGR-----
MP01869	-----NTKAGEKR---VLTG-FKEGEFE--LD
MP02453	-----

RPA-1

CLUSTAL format alignment by MAFFT (v7.427)

NC_RPA-1	MAGQITQGALDAM-FNDPDRAQQQFPVPILQCLQIKTLDSKNGGAGATERFRIVLSDLKN
MP11091	MSYLLLEEGIAERLQYAEPDDVQLLTAPHILQVLSVKAIN----GGRDLHRVILSDGVY
MP08906	M-----
MP10591	M-----
MP01410	M-----
MP02314	-----
NC_RPA-1	YVQCMMATQTNHLVHDGLLQRGCIVRLKQYQAQCLKGKNILIVLDLEVIQSLGCPEKMGD
MP11091	YIQALLAIPLTYMVSENILTKNTIIVTQKLSCNFVQGKRLLILLGLSVQQQ--CKEKIGD
MP08906	-----
MP10591	-----
MP01410	-----
MP02314	-----
NC_RPA-1	PQPLGPRSAEPQQNPNLGSTGFYGVKSEPTQDTKPQFPRQMPSRNASGGQGSSTIYPPIEG
MP11091	PTTI-MKNGKRRTPASATTPAVVRAEGSTTQQQH----YRVAQGRSNSRPVDPIQT
MP08906	-----SNEASPRVN
MP10591	-----SDEASPRVN
MP01410	-----SQDYYGTGGGFTASPFSG
MP02314	-----
NC_RPA-1	LSPFSHKWTIKARVT--SKSDIKTWHKASGEGLFSVNFLDESGEIRATGFNDQVDQFY
MP11091	LNPYQNNWТИKARVT--RKSDMKARSNQYVGKSFYVTLMDSEGIRGTAFA NAVADDLY
MP08906	SSMLSRFIGKKVRL-----
MP10591	SSMLSPFIGKKVRL-----
MP01410	SAAAGSPGGRLKTDLSHSLRPVNITQLHKATQAHAD--DSEWQLENAEL---GQITLVAQVV
MP02314	-----
NC_RPA-1	DLL-QEGQVYYISTPCRVQLAKKQWSNLPNDYELTFERDTVIEKAEDQTSVPQVRF---
MP11091	GRL-DEGKAYYIS-KAEVILASDKVSDVSSDYELWLERNTEIEECLDTSNLPMVK----
MP08906	-----PCKVL-----TINKAANRATVQASDG---
MP10591	-----PCKVL-----TINKAANRATVQASDG---
MP01410	DITKQTTNTNYKLEDCSGVIEARHWSQNSEDDRKFHVQPMTYARI LGNLKQYGGKRYI
MP02314	-----
NC_RPA-1	NFVNQELQDVER-----DATVDIIGVLKEVQEVTQIVSKTTQKPYDKRELTLDNTG
MP11091	-----
MP08906	GDVEIQAFVEDPG-----VAYIEVIGM---VVDETTVKSVGVIKFGDNLDMSTVEAT-
MP10591	GDVEIQAFVEDPG-----VAYIEVIGM---VVDETTIKSVGVIKFGDNLDMSTVEET-
MP01410	NATHIRTCEDPQESFFHQLETATVHLMHLNRPNGSAGQPQSNA-----TSTRG
MP02314	-----
NC_RPA-1	YSVRCTIWGKTATNFDAQPESIVAFKGTVSDFGGRSLSSLSSGTMAIDPDIPEAHLKG
MP11091	-----
MP08906	-----
MP10591	-----
MP01410	PGVSAYTASTSTGNSDAYPE-----
MP02314	-----
NC_RPA-1	WYDSSGRNNTFATHNNMQTLGGATGRKDDAKTISQVKEENLGTNEAPDYFALKATVVFIK
MP11091	-----
MP08906	-----IKIIHD-----PRF----VSVF--
MP10591	-----IKIIHD-----PRF----VSVF--
MP01410	-----YANLPPL-----ERKIIIAILEH-----PDH---DEGGVFIG
MP02314	-----

NC_RPA-1	QDNFAYPGCRSEGCNRKVTDMDGDTWRCEKCQINHDRPQYRYIMSVNVNDHTGQLWLSCF
MP11091	-----
MP08906	-----
MP10591	-----
MP01410	-KIASSVSGT-----
MP02314	-----
NC_RPA-1	DDTARVIMGKSADELMEIRETDETRLPAEFEQANCRKLNFRCKRAKMDTFGEQQRIRYQVM
MP11091	-----
MP08906	-----FP-----
MP10591	-----FP-----
MP01410	-----GSGEEMVAKISEA-----
MP02314	-----
NC_RPA-1	SVAPLDYKMEGNKLNELIN-SYNQMSM
MP11091	-----
MP08906	-----
MP10591	-----
MP01410	----LDLLMDGGHIYSTIDEAHFRVSR
MP02314	-----

Argonauta

CLUSTAL format alignment by MAFFT (v7.427)

NC_QDE-2	MSD--NRGGRRGGR--GGGGRGGGGGGGGGGGGGGG--QGGGG
MP08788	MSN-----RGEGRGRGGYRG-GDRGGFRGGDR-----GGFRGG
MP08974	MSY-----RGDGRGRGGPRGGGDRGHFRGG-----
MP10832	MSSSSSPGGRGRGRGRGN-EGGGNRGRGRGSGE-----AASGG
MP03238	MHR-----
MP03267	M-----
MP07032	MAK--GKKRQGKQKASEEASSTSSRAGQSTSTRVPVSPPQAAAASASSSTPTESPSAAGP
MP08202	MPP---RPTRGDP--PRGGRGTPPRGRGRDGRTP-----
MP13872	MPP---RIERGGSRGSDGGRG-GGRGRGGGGG-----
MP13876	MPP---RIERGGSRGSTGGRG-----
MP03288	MSA-----
MP12999	MINPESMKTRAKADLVQNVRA-----
MP07178	MPG-----LPKKPVVD-----
MP07431	MGK-----SQKAQKN-----
MP13957	MRT-----SQ-----*
NC_QDE-2	---GRGGGYQGSGGGGGRGGGYQGGGGDRGGRGGGYQGGGGGGFQGGGGRGGRGGGFQG
MP08788	--DRGRGS-SPSRGR-----GGGGG-GFQ-
MP08974	--DRGRGA-GPPRGR-----GGGGRGGGGGGG-----
MP10832	ANTGRGRGATGDGRGRVSQGSIRG-----LNTGAGGFPGRGRDGGRGIGHE-
MP03238	----GRGRGGPSRGG-----
MP03267	-----
MP07032	ASPPTRRSAWGATDSR-----
MP08202	--PPRGRGDRGTPPPR-----
MP13872	---GRGAAGGGRGGG-----
MP13876	---GRGAVGGGRGG-----
MP03288	-----
MP12999	-----
MP07178	-----
MP07431	-----
MP13957	-----
NC_QDE-2	GGGGGRGGFGGGQGAGGYEPPPPDVYKGIDGRGAPE-----PDAQITKLEDDWIKKHVS
MP08788	PQERG-----GVFIPPG-----SGPP-----QLDARLTDRLSE-----

MP08974 --GRGRSM-----PAIFKEG-----APA----TIDPRLRESDL-----
 MP10832 PRGRGRGD-----SNVRSRGG-----SGPR----GRDSRLRESDL-----
 MP03238 PRAPG-----SAFRPPP-----SEIQPG-----
 MP03267 -----
 MP07032 ---PVALGVNVSGTRSQPQ-----SPAAPAPTITPVTAASITTSNT----QQP
 MP08202 ---GRGDRGTPPPRGFPQAG-----RGGPPAGQGTPQTG-----PVA
 MP13872 ---GRG-----SGFSAGG-----GGGG-----GGGSISTSSS---LPNV
 MP13876 ---GRG-----GGFSAGG-----GRGSGG-----GGGSISTSSS---LPNV
 MP03288 -----
 MP12999 -----SLLSKNPISTLSSDTSIPI--VEILDSEALSTDD-----
 MP07178 -----HKFTFPP-----FPKAPE-----
 MP07431 -----HAYSFPP-----FPSPPP-----
 MP13957 -----

NC_QDE-2 DNLVTSMSKLSLSEKEKANNLPVRPGHGTMGKEVKLWANYFKI-----NIKSP----
 MP08788 DALVASLKSMRLK----GDEIPLRPDFGTLGQKITLRTNFFPV-----RVPKG----
 MP08974 NALIGTFQQLQLG--SNAPERPLRPGFTQGTPITLRANFFPY-----RLPED----
 MP10832 NALVSSFQRQLQVT--SNNPERPLRPEFGTRGKDILVHANFFPY-----KLKD----
 MP03238 -----GSNATMVTNLFPI-----TKLPNK----
 MP03267 -----
 MP07032 ASHVPLGGFK-----RTKPGTGGRLIKVKANFTPVDIEVDGRSRQPRSRVDI
 MP08202 SAHVTATVGVR-----RPGYKGAGMGIKVSTNACDV-----SVPQR----
 MP13872 SNHIT-TIGVK-----RPNFGSSGRVVPIFVNSYRT-----TIPQT----
 MP13876 SNHIT-TIGVK-----RPNFGSSGRVVPIFVNSYRT-----TIPQT----
 MP03288 -----QHPRFGTSGTPVNATVNAFRL-----KWSSR----
 MP12999 -----RNYRQLCQKCLRALANKHRI-----KAIPPSLF-----
 MP07178 GVTIVPFKDFEE-----RGIS---KAPISEQEVDAL---GIPTV----
 MP07431 GTKIIPFKDFQE-----RGIQIHLFGANDDEQEIDGF---GIPTV----
 MP13957 -----

NC_QDE-2 -----AIYRYT-----IKVAATEEKLGEAE
 MP08788 -----PLYEYD-----ISITPVAGT-----
 MP08974 -----LVVYEYR-----VEINPQTA-----
 MP10832 -----MIIYEYR-----VEISPRCKD-----
 MP03238 -----QYWQYE-----LIITPEVRNF-----
 MP03267 -----VIEGLE-----
 MP07032 RRGDGLYHQYD-----DITPSLKP-----
 MP08202 -----LIYHYD---GE---FA-----GRVH
 MP13872 -----IIRHYD-----IISSGAGPSEQ
 MP13876 -----IIRHYD---SQCFFTFCFSCALADVYH-----LYLVVISSSGSGPSEQ
 MP03288 -----SIVYHYA-----PITPEWSVQAGKEV
 MP12999 -----NDIVREGKFPIGGGG-----YADIWKSLGGRPVCLKVLRIHLENER-----
 MP07178 -----ALVKVHD-----TDKCK-----TSAPPRVKGKHVT-V
 MP07431 -----ELPKKHE-----TDRPK-SEG-----KVKSVPPLRV
 MP13957 -----

NC_QDE-2 VASKKVEVVVGKLLKQIE-----AN-----VKSVAIASDFKVHLVTTKLKVPE
 MP08788 -ANRRVKRRILQLAEQTNDW---TAA-----GLKGIVAHDDHSAKLVAAKQLKQP-
 MP08974 -----LKRRMFTLLEESP-----ACQ-----PFINHIAHDGSEKLVSSRPLPQP-
 MP10832 -----EDKTRIFALLEESS-----ACR-----PFLKHIADGSEKLVSSKPLPQP-
 MP03238 -----ARRQEIMARLKTNV-----APN-----LFQSLPIYDGMKQVYVCSKLELS-
 MP03267 -----
 MP07032 -----AAAWVLIDRLQLGE-----GPEPIFDGRAISQSKNRVAYDGKKILFAPRPLLGE
 MP08202 VLLNRIMVSILNLLYSRH-----YAR-----QKLSSEGAGVYDGKKNLMPHELDFGE
 MP13872 VLPARNMEIIKAMQTTH-----AD-----VFTPPAVYDGRKNMFAARELPLST
 MP13876 VLPARNMEIIKAMQTTH-----AD-----VFTPPAVYDGRKNMFAARELPLST
 MP03288 KISAEEKSLEIIRRMRQTTT-----YPH-----KFPVPGASDGKANLFSTMRYSF--
 MP12999 -----RREKVVKAFCKEALVWTHLDHPN-----VLPLLGVN--TKEFFPAFCLISP-
 MP07178 QAVGDQQASIA---RKKE-W-----
 MP07431 TSVKEKEKAVTIPLKRRE-W-----
 MP13957 NALQEKEKGPSMPLKRRE-W-----

NC_QDE-2 -----NRIFEVTWTEPSSNQNLPSPQTWVVKEESVE-TCDFGKVLNELTLDPKLDG

MP08788 -----LTIRVPYSDEGE---EPS-GKEYTLTIKFICQQ--IDTS-ALEQYVRGQPQ---
 MP08974 -----LTVSIVFREEGESQPRPN-AKTYTVSITLTAT--IDTN-QLPGYLSGQD---
 MP10832 -----LNVSIAFREEEDERPLNN-GKVYNISIVLTAE--IDTN-NLPSYLSGQN---
 MP03238 ---GSGVGIYLVSMNNNSPP--QVGQ-RGTYEVRLLTSAEPVNFS-DLPRLLKMRGS---
 MP03267 -----EVSKCGE--VTSS-----
 MP07032 N---DSKSFTMPLHTAQA--GQPA-PRLYTVKLTCTAE--VNPE-TLKRLIQGQQS---
 MP08202 ---GQTTAKFDVPFRDDPS--STRP-PKIYSIKIAKVAK-INPE-VVQQFVEGRQS---
 MP13872 DADGVSTQEFSVSLGNATP--GQKA-PKVKVRLTKVAQ--INPE-VLERFIKGQDQS---
 MP13876 DADGVSTQEASSFFAQFSRKIAQKA-PKVKVRLTKVAQ--INPE-VLERFIKGQDQS---
 MP03288 ----VTEHFTVPTYDAQVD--PRRR-PKNVRVKTTFVQE--VNIG-LLRNLVTGRHDNNT
 MP12999 ---WMRHGGDIVSYLEKHPEHDRLLKS-AYEIASGLAYLHS--LRPM-VIHGDIKGVN---
 MP07178 -----WEEWEE-----VE-YTRKVR-----IDSNWARSDFKMAID---
 MP07431 -----WEEWEE-----QDRLRGRIA-----YDPNHPLPDRVHSATK---
 MP13957 -----WEEWEE-----QDRLRRRIT-----YDPNHPLPDRVHSATN---
 :
 NC_QDE-2 DFPKYNV--ELDALNTIVTHHARADDNVAV----VGRGRFFAIGDDLIEQVRPH-DSPL
 MP08788 -YKDYDIMPILSALNLILAAHPTRSTGGGV----MVGRNRFFF--P-TVMQAADL-GGGL
 MP08974 --RNYNIAPLLSSLNLVQQQHATRH--GI---RVGRSKYFF--PLQSSQTFQL-SPGV
 MP10832 --RDYNIAPLLAAALNLVQQRYASQH--GV---RVGQSKWFF--PLKESQPHPL-GPGV
 MP03238 --SVEVV/SVATNLLQLIVKQASQNQHPhNA-----RSYF---TDQGKMOVQGSGL
 MP03267 -----AFLHIVIRLEASIA-----
 MP07032 --SDESVLSAMTALNIIIRMKMSDCRKTIAEQKIFSQGRFFF---SERGKASL-GPGY
 MP08202 --QDEGVLTALMAMNVIIRQDPVSKYPFNI-----RSFF---PGKERRPV-GHGL
 MP13872 --HDNFVLTAITALNVIRMEPTLNHPFNV-----RSFF---TDRERKEI-GLGL
 MP13876 --HDNFVLTAITALNIVRLMEPTLNHPFNV-----RSFF---TDRERKEI-GLGL
 MP03288 LQRDNGAITAMNMLNLFVQAQPRQG-----GNLIKGRSFYMRPTRPDRSDAI-MSPF
 MP12999 -LVDDYRSCRLADFGLAAVAETQRL-----DSTTSGSI---
 MP07178 -----DFNKNRKW---PGPQTNRIRAQ-WDQF
 MP07431 -----DFNSNRKW---PPMVTGVRAL-WDQF
 MP13957 -----DFNNNRKW---PPNITGVRLG-WDQF
 NC_QDE-2 VILRGYFASVRPATGRLL-----LNTNITHGVFRP-GVKLAQLFQELGLDMKCN
 MP08788 EAFRGFYSSVRPTHNQLM-----VNVNVCTTAFYK-PGNLADG---LTQFMAASF
 MP08974 MAVQGFYASVRPVYKELM-----VNVNACTTAFLDLPGNMMEA---LFAFNRRNTH
 MP10832 IAVQGYYASVRPVYKELM-----VNVNACMSAFLDLPGSMVTA---LRQFNNSR
 MP03238 ELLRGFFQSVRPGINEMY-----INVDTSTAAYR-PGNLVDL---CMDFMIKTN
 MP03267 -----FSSVRPTIGRMI-----INLDTTMTAVYQ-RGNLVQL---AIDFLDRGN
 MP07032 EVWRGYFQSIRPGMGQMY-----LNDTSAVVA-YA-PGPLIQL---CLQFLEIRN
 MP08202 ELWRGYFQSIRPALGRVI-----LNDITTMGMFFK-PGPFINL---ALEFFGKTS
 MP13872 EVWRGYFQSVRPGMGEML-----INIDISTGLMYK-RGPLIQL---CMEFIKRQG
 MP13876 EVWRGYFQSVRPGMGEML-----INIDISTGLMYK-RGPLIQL---CMEFIKKQG
 MP03288 RLWAGFFQSVRPSINEII-----VNVDTTAGVVL-EDWLANI---SMSYRLTD
 MP12999 ---KGTVAWMAP---EMLPDE-----DIGVDKASGDIYGYACTIYELMS-GKPPFLGREG
 MP07178 QVYAGSISSSTQGEKTKKDEEEVDDDDDDLDNDE-----
 MP07431 QIFAGLLTISIWKVSDDEDLSDDEVGSDEDQPYFHD---AAL---RPTYVNQIN
 MP13957 QIFAGLLTG-----
 NC_QDE-2 A--WNEVTKNQLN---DKMRRVHKVLAKGRVELNAPFLIDGKIVYKKCYRTLNGIANRG
 MP08788 G--ARP-----NAFLKGVRVRTIHL-----GYKK-----
 MP08974 G--AMPTLP-----PTLLRNIKVTTTYL-----GYRKRSK-----
 MP10832 G--AMPSLP-----QNLLRSLKVTTRYL-----GYKKRLK-----
 MP03238 A---RDLALPAGS---HGFKKLENFVKKIQVYVSSM-----KRVK-----
 MP03267 QNPRQALNLQPR-----PDYVKLEQFLKVNKIIIVTTT-----GRTK-----
 MP07032 P---NSLTIEGIT---RAGWFRLQEFKGVKVAITPA-----TPGRPIRTA-----
 MP08202 S---SPSLLSPRSGFPDRERLRLQRFISGIRVKVPA-----DPRSQTRSRII-----
 MP13872 ---SPLALAPSRGFPDRERLKLRSRIFTGMRVLIHSG-----DPNLPPVAR-----
 MP13876 Q---SPLALAPSRESTRERLKLRSRIFTGMRVLIHSG-----DPNLPPVAR-----
 MP03288 A---QALRMPSNH---QNFIIILKEFLRGVKVAVEI-----QPGQRRRPR-----
 MP12999 A-----IIKQKISGVM-----
 MP07178 -----RS-----
 MP07431 D-PDTQTTHDGRG-----RGRGRGRG-----
 MP13957 -----GQGRGRG-----

NC_QDE-2 DERGKQKDGEVRYPPPLFGIPGVQVGGPTSCQFYLRARETKDGAAPPPTPGLPSNAYITV
 MP08788 -----TIKGMSNLATARQHSFHCE-----EFGK-----KVTV
 MP08974 -----VHSIGTTSARNTFFKHD----QYG-----RISV
 MP10832 -----VQDIASTSARRTFFKHD----DWG-----KISV
 MP03238 -----TIRGLEP-NADGFSFS----KNGV-----AMTV
 MP03267 -----IIRGLEP-NADGFIFTNR----DGD-----QVTV
 MP07032 -----VITGLTRGAAAETFVPRG---QTN-----SMTI
 MP08202 -----VVQRLSRDGARDIRFTNR----DNN-----ETNV
 MP13872 -----VVKKLSTAGANNTSFSLR----EGG-----SMTV
 MP13876 -----VVKKLSTAGANNTSFSLR----EGG-----SMTV
 MP03288 -----AIKDLVA-NVGACRFEGR----HG-----QTTV
 MP12999 -----PEKPIQGWCPDTVWSMVERCWSKEPSEPR-----ATHI
 MP07178 -----LGDA-----
 MP07431 -----RGGAKR-----
 MP13957 -----RGGANH-----

NC_QDE-2 ANYYKQRY-GITAN--ASLPLVNVGTK--EKAIYVLAEFCTLVKGRSVKAKL-TANEADN
 MP08788 EEYFKRKY-RITLRY-ADKPLVDVGG--QKSNLPAEVCEILPNQPFRGKL-HEEHTAA
 MP08974 ENYFKKVYPRINLRYPAEVPINTGTA--KKPVHVPALCDIEPGQPYRGKL-SSKETQQ
 MP10832 ENYFKRAY-RITLEHPDDVPVINTGK--NKPAYIPAELCEIEPGQPYRGLL-NSEETKQ
 MP03238 GTYMKSVH-NIDLRY-RGIVGARLSGPN-EAPIVPLEVCVVQQGQLYKKRL-PDEFTSA
 MP03267 GQYMEKAY-NLRLKF-RSIIGVRLTGPRADRPEIVPLELCEVVKPGQLYKKKL-PQGLTES
 MP07032 AQYFLATA-NVALTY-PNIICIEVGHG--DGISKIPMEKCSIPPGCFMRKEI-PERIQRE
 MP08202 ADYYRELNNNRPLQF-PDIICALTAGS----AAFPLEKCEVVSGQIARKQV-PPEVTKS
 MP13872 ADYFKKRN-NRPLQY-PDLPCVEVGAG----ALIPLELCHVPPGQIVRKQV-PPEKTKD
 MP13876 ADYFKKRN-NWPLQY-PDLPCVEVGAG----ALIPLELCHVPPGQIIRKQV-PPEKTKD
 MP03288 AEHFSRAY-NVTIQ--PGDLGVRIGQH--ELFIRFCKVE-AQLYKSKLQSPKHVKA
 MP12999 ERYLQRIM-EGTASLDDFEATIGSGSP-----STSDTDD
 MP07178 -----AQASASTPTEEQNVWESSSTYA--SDEKEDK
 MP07431 -----RGVPRAPYGRSG-KELGRKPTAVANNEEIQDLLIDA-RLEKDDA
 MP13957 -----RG-----GVEKDDV

NC_QDE-2 MIKFACRAPSLNAQSIVTKGRQT--LGLD-KSLTLGKFKVSIDKE--LITVVGRELKPP
 MP08788 MIRVAARPPNVNGGEIMSAGLSN--LGFSEASSVMKAFGVQVGKQ--MAVVPGRILPPP
 MP08974 MIKVACNPPNVNAEAIVGDGFAK--LGITPPSTVLNNFGIRVSSE--MAVVPARELRRP
 MP10832 MIRFACNPPNFNAEAIVGDGFTK--LGITPPSEAFCGFRIEVGKE--MAVVPARELSP
 MP03238 AVGFATLRPQERLDWISARGLAP--VGDYA-RSEYIIESGMEIATQ--PKMIQGKLLDMP
 MP03267 ARSFATMKPNERMHSIEGQKSPI--PEFI-LSEYVVQAQMKTISQV--PIEIQGKILQPP
 MP07032 FIKFASQRPDERLANI-QQCLALRGALDHR-DSEYLNADFIEVDSNAMPITIDARVLKPP
 MP08202 MVEFSQKRPEERLRAI-RDGLNL--LQHG-QSDYVRNFGMSVGQTSFPMDINARIAPP
 MP13872 VLDFATKRPEDRLTSI-RNGVHV--LQYG-QSEYVRQFGMNDTASGPVKLNARVLNP
 MP13876 VLDFATKRPEDRLNSI-KNGVHV--LQYG-QSEYVRQFGMNDTASGPVKLNARVLNP
 MP03288 MLDMPMPRYPEDRLQTI-RQSWGGA--LGHS-TSEFLRGAGISIDPT--PMMVEGRILDPP
 MP12999 VLTTYSHESSDDGSPIMYNKGSMEREDSQPRSHYMDLPKRQEDQ--IASIDANTSHP
 MP07178 MITFLNDP-----ARGVQVY-----LSSHMRKQGLHYADR-----NLFIP
 MP07431 LINFLNSF-----AKSIQVF-----LSSYMRRQGLHYSDA-----NLHNAP
 MP13957 LINFLNSF-----AKRIQVF-----LSSYMRRQGLLYSDA-----KLHNVP
 * . *

NC_QDE-2 ML-TYS---GNKTVEPQDGG-WLMKFVKVARPCRKIEKWTYPELKGSK-----A
 MP08788 GI-VYG---RGTPQVDDDRASWNLRSVKFTIG-GTLRSWAULLKDNN--DRDEFQDNR
 MP08974 QL-FYA---RKSVSASNGA-WNIMNVRFHRG-AEVRSSWWMMVVRDSSFGSTGSVVTGPG
 MP10832 RL-LYG---HKAWSANNGA-WNIVNSKFHRG-ARVESWWVMVVRDSAVERGGLGSLVSDAQ
 MP03238 SV-MFK----EELKPQNNGA-WNVLRQHLNDA-APFTAIAITFAD-----RIR
 MP03267 SI-RFA---YPHELSPHAGS-WNVVGHQLFQP-RNLHTWAVVWFVE-----LS
 MP07032 SL-RYNDTGKQRVVTPKSGA-WNMLDAFKWG-GTITHWVMVIYASTG-----QFT
 MP08202 RL-VYGQGSKQPSVEPRNGQ-WNMMDKKFVQP-QQINRWAIVTFDS-----RFN
 MP13872 TL-RYGPGBKQPTITPRNGA-WNMIDKKFSKP-MTIFNWVVVYEQKK-----RFD
 MP13876 TL-RYGPGBKQRTIVSAEFV-VSLIDKKFSKP-MTIRNWVFVYYEQKK-----RFD
 MP03288 AI-RYGAREHVRINPTKRGV-WDTLNQKFKEP-QSIKTLVNMTESS-----T
 MP12999 LEGEYT--TGRTAVPRLSPSRRNSIGPRF-RG-AEVRNWWMVIIIRDAGTQGSLLVDYQ
 MP07178 KL-----LQFFINYLIRNQ-----
 MP07431 RL-----ISAWLGYLTKHH-----
 MP13957 RL-----VSAWLGYLEKHH-----

NC_QDE-2 NEGVPQAMTAFAEFLNRTGIPIN---PR--FSPGMSM--SVPGEKEFFAKV-----
 MP08788 DPELRKTIEGFVNMCCKTSGMVPEL--PKSTVTANLPPK-KLDGPTRAKAVAEIQSTI--
 MP08974 DDNLTRLRDNFAGKLRSCGMMLPNAM-PRLCVTELLPPV--MHDPDRRAALEIIRSSFLG
 MP10832 DRNLLSLLNNFSKKLINSGMVKPPTP-SRLVNTPALPRADKKTDPTRKAALEILRTTFRE
 MP03238 RAALESYMKSLADCCANLGMKVR---PPIKISEGAGQ--NPERALKEIIDEAARLGV--
 MP03267 EDAVKRHIKGLQQSCAKLGMFPQGRMVDPVAYRAGHGN--NPEKALQQALTEVSEKA--
 MP07032 TKDVNDAVNTLMDECKKLGIAVENPK-PLIKYCNGQG--VVGDDLKAGLEA-----
 MP08202 MGIARQMVSDIIHAFGTTGMNIEKD-PVIHSANPQGGPSNITDALKKAGSECARK---
 MP13872 PVAAGEMVKGLMMGCVSTGMSVQNDN-PLVFWENGQG--RIADQLRSAGMRAMEAGV--
 MP13876 PVAAGEMIJKELMKACMSTGMSVDNAN-PLVFWENGQG--CIANQLYSAGVRANAAGV--
 MP03288 TNVMQAFVNDLCSCVMRERGMKIG-----KCTDIKEENPLRGVDEILM-
 MP12999 DPTLISLRDKFTINLRSSGMRLPDTL--HTSITPLLPAA-TPADPARKAALSTLRTAFYN
 MP07178 -----VLPGKSESAALTAKALNIEI
 MP07431 -----VFTEAEQLAALEGAKATVRK
 MP13957 -----VFTEAEQLGALEAAERAARK

NC_QDE-2 ---KELMSSHQF----VVVLLPRKDVAIYNMVKRAADITFGVHTVCCVAEKFLST---
 MP08788 ---KSIPQKPSF----LFVILSNGDK-HVYSGLKHLCDVYLDVPTVCVHSAKIRKE---
 MP08974 ELQKSGGQKPDF----ILVLLSHVDN-FIYPGIKRIGDVELGLNTIHLQLDKATAEG--
 MP10832 ELQAASENKPDF----VLVLLSYTDN-FIYPGIKRICDVEEGLNTIHLQLEKAMSD--
 MP03238 -----PKHL--FIVIVVLPNTNGA-DLRAQVWKHWGDIENGVRQCVRESKLS----
 MP03267 ---HAAGLGPQILQQLIFLVLQPQSAE-DIRRRAQVWKHWGDIENGVRQCVRIDKLS----
 MP07032 --KGQKGTLPNL----ILVVIPANTG-TIYKQVKFFGDVKVGIATQCVMSPKCK----
 MP08202 ---NGGTHGPDL----LVVLPDLGNTEIYRVVKYFGDVEIGVATQCLKASKCR----
 MP13872 ---KGKKVGPNL----IVVLPEDGN-EIYTAVKHFGDIKQGVATQCVKSGKAF----
 MP13876 ---KGKKVGPDL----IVVLPEDGN-EIYTAVKHFGDIQQGVATQCVKSGKAF----
 MP03288 --HHGKVYMPDL----TLVLLRDNAP-GEYQAVKRGDIKMGVATQCVRWNRKIWEGRYS
 MP12999 ---WFSTNKPDF----VVLVLIYLDL-FIYSAIKRIGDLELGLNTACLELHEALSKP--
 MP07178 -----ALVELPLTST----LARKLPDNFNSALKEVFV-----
 MP07431 -----AQEEELPLTSK----LAKALSDDLNGLSTCFGVGK-----
 MP13957 -----AQEEELPLTGK----LAKALPDDLNNSGFSTCFGVGR-----
 : : * . .

NC_QDE-2 -KGQLGYFANVGLKVNLFQGG-----TNHNICKTP-----IPLLAKGKTMVVGVDVT
 MP08788 -RGQVQYFANVALVKVNMKCGG-----VNHGDLTAS----MSWLKEASTMLVGIDVT
 MP08974 -NRQDQYLSNVALKINTKLG-----VNHQQLDDNA----MNWLKKRRTMMVGIDVT
 MP10832 -KRQDQYLSNVALKVNTKLG-----VNHQQLDNA----MNWLKKSTMMVGIDVT
 MP03238 -KANNQYWNNIALKLNARLGG-----RNFIVRSPA----MARFRSEPTIIMGADVG
 MP03267 -KANDQYHNNVALKLNARLGG-----RNFVAGSPA----IDWFKQKATIIMGADVG
 MP07032 -GANSQYWANVCAKINLKLGG-----INFIPDSSSTF-RAISDPRSPTVIMGADVM
 MP08202 -GAKIQYWANVALKINPKLG-----INVKPDARSAA--ALTDPHNPTIIMGADVM
 MP13872 -RAKPQYWANVALKINVKLGG-----INLVPDPSSVA--VLTDPQNPTIVMGADVI
 MP13876 -RAKPQYWANVVLKINVKLGG-----INLIPDPSSVA--VPTDPQNPTIVMGPDVI
 MP03288 ARNCNQYHNNLVMKINAKLGG-----LNHVTSHPL----MDHLVNNQAMVIG---N
 MP12999 -IIQE PYLANVAFKINTQLGG-----VNRRLDNDA----MRWLNERKTMMIGIDS
 MP07178 -RKEVDLWSTLSTADED-----DASKAQLLDELVQDGKLEIFDQAV
 MP07431 -QKGEHVWPDVEMKEMEASGDKEKDKERKRKNHSLLDVKDSKKIKFTTEDGEVELVDDII
 MP13957 -QKGDHVWPDVETKDMEPNAGKENDKKRKRNNSLIDARQSNIKFTTELAK-----
 :

NC_QDE-2 HPT-----NLAAGQSPASAPSIVGLVSTIDQHLGQW
 MP08788 HP-----GPGSVK-GTPSIAAVVASVDRYFAQY
 MP08974 HR-----GPGSKE-GAPSIAAVVANIDDNFVQY
 MP10832 HR-----GGSKE-GAPSIAAVVANDDDSFVQY
 MP03238 HP-----GPGIQR--PSVASLWVSTDLDASKY
 MP03267 HP-----GPGVQR--PSVTSLVWSFDQDATRY
 MP07032 HP-----APGPAMKTPSYSSVVASMDSHAARY
 MP08202 HP-----APGTTA--PSHTALVANVDSDAIKY
 MP13872 HP-----APGSDG--RPSFTALVSNVDSDTAKY
 MP13876 HP-----APGSDG--RPSFTALVSNIDSNTAKY
 MP03288 HP-----APGSTM--PSTAALVSSWDKYACRY
 MP12999 CH-----TPRNKAESGLSVTAVVANVDEEFVQY
 MP07178 INGTSES-GWASG-GWGD-----SDSNGNAWGSQDGTPWTNGSDTPDTPLEW
 MP07431 MSDANDTGGWGTASGWGNVEADPDAPGWGDGGSAGGTWAVDDPW-AGDLAAAAGSLDQW
 MP13957 -----TGGWGNNDSSAGS-----SSAGGGWAGNDPW-AGDLAAAAGNLDQW

NC_QDE-2 PAMVWNPHGQ-ESMTEQFTDKFKTRLELWRSNPAN-----NRSLP
 MP08788 PASMELQETK--KEMVTNLAKMMYERLQLFASKNGN-----QLP
 MP08974 PASLRIQQTTHEIREMVLELKEMMVERLLAYQTKSG-----SLP
 MP10832 PASLRIQQTHIKEMVMEMEDMMVERLQAYRNKSG-----KLP
 MP03238 CAVTNIQHPR--LERIANLEGMSIEAIKDFASRFGG-----TPP
 MP03267 CATTRIQDPR--VEHIQDLGDMARTAIEDFMSANPKTGKDKG---PVIGSNGAPEPVLP
 MP07032 MALLRVQR-R-QEIIDLDQMAKKLLKYHIDYQTQV--EGKS-----AAQAEP
 MP08202 VADIRVQTSR--QEIIADLGDMARNLLGKYMDFRKKNQ--EKK-----PNFRP
 MP13872 IANSQVQTSR--QEMIDDLLQQMAESNRHYMNYRTNV--EKH-----RSAAP
 MP13876 IASSQVQTSR--QEMIEHLQQMAESNRHYMHNRKNV--EHH-----RSDKP
 MP03288 FASTRVQHPR--AEIIQELTVMLEQALERFKSAN-----RVLP
 MP12999 PASLRIQQDPETTGTISHLKDIVERFQAYRAKNG-----HLP
 MP07178 ---QIPDPP-----TLFPFLG-----PTTLP
 MP07431 ---HIEQPS-----LWPLLG-----PTALP
 MP13957 ---HIQQPS-----LWPLLG-----PTALP

*

NC_QDE-2 ENILIFRDGVSEGQFQMVKDELPLVRAACKLVYPAGKL---PRITLIVS-----
 MP08788 QRVLVYRDGVSEGQFQIVVDEELPAIRAAFKYDRPGA--RYNPLLTIVIC-----
 MP08974 ERVFVFRDGSEGQYDVTLSSEELPQILEAFNRFNTRERKTPYRPLLSIVIC-----
 MP10832 ERVFVFRDGSEGQYDIVLKEELLQILDAFKKFKTKGAKEPYRPRPLSVVVC-----
 MP03238 SRIFFFRDGLSEGEYEKTAQEEIKMLENIWKVKHSDF--PKPPKLTYYVIV-----
 MP03267 QRIVFFRDGLSEGEYDGVAREEIKALKAVWEQR-----GVRIDLTYVVV-----
 MP07032 KRLIFYRDGVSEGQYQVLEKEVLLLQRACVDL-----KIYPKITFIIV-----
 MP08202 TRLLFFRDGVSEGQYQTQVQDQELEVLRDVCTEM-----GINPQITFIIV-----
 MP13872 TRIIFYRDGVSEGQFAQVLEQELPRLRAACEEL-----KIKPKITIIVV-----
 MP13876 TRIIFYRDGVSEGQFAQVLEQELPRLRAACEEL-----KTPKITIIVV-----
 MP03288 RSIYFFRDGVSEGFEKVRQYELEAAKAYLQEKYTREKC-PRRPTITFIIV-----
 MP12999 ERVIVFRNGSKPN--DMVLYKELPIILEAFYFGSSEC--PYRPLLSLILCPKPLGVQYQ
 MP07178 ---MTHQIGIVEWSVKKVM-----KTPPVA-----
 MP07431 ---LTHDTGIVEWSVRRVV-----SITPSVG-----
 MP13957 ---LTHDTGIVEWSVRRVA-----SITPSVG-----

*

NC_QDE-2 -----VKRHQTRFFFPTDPKHIHF---KSKSPKEG----
 MP08788 -----GKRHHTRFYPTDAQNADD---KGNPKAG----
 MP08974 -----GKRHHARFYPTSAESADF---KTKNTPKG----
 MP10832 -----GKRHHARFYPTDAQNADP---KTMNTRPG----
 MP03238 -----GKGHLVFFPGSRNPADD---GKGNCRAG----
 MP03267 -----GKRHHIAFFPDRDSYAND---GKGNAKAG----
 MP07032 -----GKRHHARFFPNDRRDAD---KSGNCPAG----
 MP08202 -----AKRHHFRFFFADGRTPD---RSGNCPAG----
 MP13872 -----GKRHHVRFFFSTSQDQDP---KSGNCLAG----
 MP13876 -----GKRHHVRFFFSTAQDQDH---KSGNCLAG----
 MP03288 -----GKRHHFRFFFNTGDPTTD---KSRNCPSG----
 MP12999 DRPPSPPVSILKQPNAAPLSSKQIHWGRNGPVSFGPARPKVSEPCRFFQIGKCRYGDGCR
 MP07178 -----PGGPTRK-----FKASSEGDIYGDAEAIIES-----
 MP07431 -----TTLK-----GKSHS-----PVEA-----
 MP13957 -----TTTLK-----VKSHS-----GVEA-----

:

NC_QDE-2 -----TVVDR---GVTNVRYWDFLQAHASL
 MP08788 -----TVVDR---GVTAVYNFDFFLQAHGGL
 MP08974 -----TVVDK---GVTGVFDFFYLQAHAGL
 MP10832 -----TVVDK---GVTGVFDFFYLQAHAGL
 MP03238 -----FVTDQ--NLAIASALAPDFYLMHQAI
 MP03267 -----FVADT---ALASPLAQDFYLSHAAI
 MP07032 -----TVVDT---EICHPTEDVFYLSHAGI
 MP08202 -----TVVDT---GITHPIEFDFYLSHGG
 MP13872 -----TVVDT---TIAHPTEFDFYLSHGG
 MP13876 -----TVVDT---TIAHPTEFDFYLSHSG
 MP03288 -----FVVDK---NISHPIYQDFYLVSQAGL
 MP12999 FLHVAENHVSSDREGTPASPHLNHVRASRDNYRNK---GISGLFQLNFHLQVNAGD
 MP07178 -----ELIRKLARVELVSWLGWEDDTMDPEGV
 MP07431 -----ELAANFYQVKLAPWLKWDDGMLEDEGV

MP13957 -----ELAAKFCQVELAPWLWDDGVREDGGV
 : .
 NC_QDE-2 QG--TARSAHYTVLVDE---IFRADYGNKAADTLEQLTHDMCYLFGRATKAVS---ICPP
 MP08788 QG--TTKPTHYYVVHD-----D-MNLSADRLQKLTNDVSFMFSRATKAVS--LVSP
 MP08974 QG--SVKATHYIVIYD-----E-NRFAADEIQQGVNSNSLYAKATRAVS--LIPP
 MP10832 QG--TVKSTHYIVIYD-----E-NRFAADEIQQGINDSSYLYGRATRAVS--LMPP
 MP03238 LG--TSRSSHYILLRD-----D-NNEGIVGIQQLAFSLCHVYAKATRSVS--IPAP
 MP03267 IG--TSRSSHYILIVD-----E-NGLGLQHLQELAFLSCLCHVYAKATRSVS--IPAP
 MP07032 LG--TSRSAHYTRIYD-----E-NNFEVNFVQDLSFLLCHLHARSTRSVS--LPAP
 MP08202 LG--TSRSAHYHVLHD-----D-FGYTADALQSLCYTLCHVFARATKSIS--IPAP
 MP13872 LG--TSRSAHYSVLYD-----E-NNFSADALQSLSFALCHVYARSTRSVS--IPAP
 MP13876 LG--TSRSAHYSVLYD-----E-NNFSADALQSLSFALCHVYARSTRSVS--IPAP
 MP03288 KG--TSTPGHYTVLED-----ENLENNGDRLLQQLAYSLCHCYARCTRTVK--IPAP
 MP12999 TI--MIQYANYTVIYD-----E-TRFTVDELQQETDENSLLYAKATYASTN-GLMPP
 MP07178 VPRIMERSAGAVVVQDK--VVFEGD-----AKARAVAVDAISVYNP
 MP07431 LPRIVSNSKGKVVVEKAGEVVIKEKD-----ARDTVSV---VDKP
 MP13957 LPRIIGNSKGKVVVEKAGEVMIEGD-----ASHTVSV---VDKP
 : . : . : *
 NC_QDE-2 ----AYYADLVCDRARIHQ--KELFDALDEND-SVKTDD-----FARWGN
 MP08788 ----AYYADLACERGRCYI--HQLLQ-GNTSVNTSSANA-----EQQVLNEATKSW
 MP08974 ----AYYADQACERGRYYL--QDFLT-GES-DTASSAGR GALAREAEKQRVFEAKKAW
 MP10832 ----AYYADQACERGRYYL--HDFLT-GEEKDKTGSKGKTPAKEAEKQRVFEAKKAW
 MP03238 ----VY----CKFVYFIVH-----
 MP03267 ----VYYADLACDRLKFH--AHNDKRVNHSDSSIVGDE-----EEFNLDLWRAAY
 MP07032 ----VYYADLVCTRQNHY--DPSAP-PNPDP-----QSDDPIKPYRDAF
 MP08202 ----VAYADLVCGRARNHY--SQDLQ-SEVGS--TRDG-----GSTEAMRADF
 MP13872 ----VYYADIVCARAKNHY--DPAGS-VNLSD-TFTTDS-----AEATLESYRQSF
 MP13876 ----VYYADIVCARAKNHY--DPAGS-VNLSD-TFTSDS-----AEATLESYRQSF
 MP03288 ----VYYADLVCGRARFH--DEQ---VFRSDDASVRSG-----EEFPIEYFKSKF
 MP12999 ----SYYAHQACKRGKYYLSSKEFTD-GAKMDGSSRDS-----NAGGFEAARSPL
 MP07178 SSGLAAY-----QPISD-----TITILVEPHVVEHLRTGM
 MP07431 QPG--AH-----NPLTD-----NITIFLQPSGVEHLREGM
 MP13957 QAG--AH-----NPLTD-----NITILLQPSGVEHLREGM
 NC_QDE-2 S-----GAVHP-NLRNSMYYI-----
 MP08788 N-----RGVAGPQLKDTMYYL-----
 MP08974 G-----QGVHT-DMRNTMFYI-----
 MP10832 G-----KGVHS-DLRSTMFYI-----
 MP03238 -----YFL-----
 MP03267 -----APVNG-NVLRSMYFI-----
 MP07032 -----KETND-VQLKKMYFMVGL-----
 MP08202 -----RPIHR-NQERRTFFT-----
 MP13872 -----QPLHP-TQQRLMYFSVSVFFGFLGWLTDDFFSEVFFFGL
 MP13876 -----QHLHT-RQQTLMYFS-----
 MP03288 N-----QARTS-VQKRGMYFV-----
 MP12999 G-----DSVHP-DLKNSMFFI-----
 MP07178 GIGGTWGQLLRRGDLVEDEVPAKKAKNGDRFWYMEDMV-----V
 MP07431 GLGGTWVQLVRSGD-----AKKKKKNEDGKFWYMDTLT-----V
 MP13957 GLGGTWVQLVRNGE-----T-KKKKNEDGNFWYMDNLT-----I
 :
 NC_QDE-2 -----
 MP08788 -----
 MP08974 -----
 MP10832 -----
 MP03238 -----
 MP03267 -----
 MP07032 --ISLHTKPLMNAT-LVNHFNFPPSILVV
 MP08202 -----
 MP13872 LHPSVHWAVVVVVFLVRHCSF--VVLM
 MP13876 -----
 MP03288 -----
 MP12999 -----
 MP07178 TLTSYHIV-----

MP07431 TLTSYHAIY-----
 MP13957 TLTSYHTI-----

RdRP

CLUSTAL format alignment by MAFFT (v7.427)

NC_RdRP_QDE-1 MNPITPRKRNSPVEEIINRLNNNDYNLGLQCVADTTLTPHRRKELAESDEDFGRHD-KIYR
 MP08656 ML-----
 MP00604 MS-----
 MP02213 MSQ-----STDY-----FNSSDDELIR
 PB_RdRP-2 MS-----YRKQ---TPMPFQKHG----
 MP11137 ME-----IFIRNVDFFTSQHDITR
 MP09882 ME-----VFMSDITYSTNTNDVIR
 MP02297 MD-----LNIKYLPNDVNDWDLTR
 MP10417 ME-----INIANLPFSLTRSELTQ
 MP15899 MP-----PEYTL-----RQNLTIEDTSWS-----
 *

NC_RdRP_QDE-1 ALNFLYWWRKDDSL----NQAEANFFIEAKAASSNWVP---KAHADPDTPWSKEPPRAA
 MP08656 -----
 MP00604 -----
 MP02213 RVP-SVLLGPKNKGASPNAKGRIPPR-----PVTGPSNTDPDLLERTKRGPAT
 PB_RdRP-2 ---SYNRSRGYM---SYLVTNL-----DHQTLPS-----
 MP11137 TLA-SHLHESPYT---TGAPLNF-----HVRMF---KPRKKGDRHLH
 MP09882 RLA-SIFHGPGYAGLF--SNLPLNF-----NVRLFPDTNP--RRGRRNH
 MP02297 IISKAILHNDDFLPKPDPAARRINF-----QAKVNPS----LAGGVRN
 MP10417 KLAEDILHKDDFLPLPSPEARRINF-----DVKLQPN----RAGGAGS
 MP15899 -----

NC_RdRP_QDE-1 TAGQQWALQTVLLEVLNRFM-----PPPNNTPGRTFGRTLSGPSGLSRPTSTNTK
 MP08656 -----IESPPKTP-----
 MP00604 -----
 MP02213 SSPRWLAAPLN--PNGDSSRIEF-----PPSLPQQLN-----PSSLKHASPLLDK
 PB_RdRP-2 ----TIYSVFKFGNVNRVELG-LNGNECADGTATVQFVGSPQNLNDNNKGKID-GR
 MP11137 QCGCALTLPTE--EVGRMFLVQYG----GAGPRSYVSIRGRKLAQQLSNRALSDLILI
 MP09882 SGKGLLTLHSV--ELGQKFLLEYGELENG--GPPPTQTVLFGSRRVKFFPSNKHARPDIVR
 MP02297 DGTGVTLPSA--GIGHRFLDWVK-----VNPLKIRGNKIKFYRKWEPPRHFLVM
 MP10417 NGQQVLTVPK---RVGARFLRWVQ-----GEPLEIEGRLIRFYRSDRSPTKYFAS
 MP15899 ----FTIPQ-----

NC_RdRP_QDE-1 RKDEPANVTFADP----PKRSLTRSATGPPIHGAIPKFPDPVNTGSKR-----
 MP08656 ----FKPSLRP-----
 MP00604 -----
 MP02213 RKEKA---RAIPQGLESTRRALSKTNSAEDSMHVIKDPALLKEVV-----
 PB_RdRP-2 AVKIE---PNLDFSPRE--NRYGKPMNKIRFQSRSFSMGMVVKPDK-----LVEHWTT
 MP11137 SIQNS---PYLDPAELEERERISKLLDSNPISLARLQFGWDCRDHV-----FSVEWDF
 MP09882 KISKE---PYVDPAALEEKERREQFTASTTVEITSLSFGWECRDYV-----YSSEWEL
 MP02297 TLLRT---PFADP-DIEEAHANKVFLQDDKLRVDIVQFGVFFKPPGA-SSVREYSVEWQH
 MP10417 NLERT---PYLDP-KLEEKHSKIVRDEYGLPVNSVEGLFVRPSVK-GKGR-PSIEFSV
 MP15899 ----HYLSP-----

NC_RdRP_QDE-1 ---PSLESENLNQCTKRAKGKLSDNVAAA-----AAPPVPIASALDKVPTRR
 MP08656 -----
 MP00604 -----
 MP02213 ---AKQGRGLSTPQKARVMTTSGTTSR-----SRSRIPFKVSKEHKDRVY
 PB_RdRP-2 Q---NNCALIINFDMRQYHIFFDHGNQK-----YRAEFKFKELLDIVELER
 MP11137 PCL--HGSALRFDAENRRICLQLARVQRTNPLADILGFDAETFPFLPQEVLVHFSTISY
 MP09882 QCV--PAAELSLNLDRRELRLRIRFEHT-----SYPSGRLIAAVQLSSILQ
 MP02297 DYAKTSTAWLKFEYGHKLIRIMLGNP-----MTEEIGYSIAINFASIQK
 MP10417 ECSVRKQASLFFDYDRKVICKIAMSDS-----SAGSSKEHVLIRFADVLR
 MP15899 -----

NC_RdRP_QDE-1 HA---NTRDPTATGHRRADQVDSFDTSQGTSYGSFSACRHQNQSTT----QSS-FEA
 MP08656 -----
 MP00604 -----
 MP02213 DI---SDSDPDVTMQLVSD--SSSDESQDSLFKNDPPGSAATSRTTSLASVNNT-TKL
 PB_RdRP-2 EE-----NTWYF-----TFQLRYPARFWRQNPNNAIRETKTTLVADSQWERVVKI
 MP11137 ITCYRDSSSGNTIIL-----TLSTPPQFQ-----GQPTFLDKPVPS-LRY
 MP09882 AHTYLHKTDPVIFL-----SLDHAPSFEAEP-----GTPGSLRQRLPF-LPI
 MP02297 IG---VGYDPAAYV-----CFDTLTPPIFECEE-----FHRTLTGDERQDN-RKY
 MP10417 VY---VNCSP-DYL-----IFDTAIPASFEHED-----IYRATIGDDRVDN-RKY
 MP15899 -----

NC_RdRP_QDE-1 P-PSQPREGKRPVDATVFEAGH---LIESPSKGRTTKSHIDNQPLSSSQGETS-FSTYY
 MP08656 -----LDASVDR-----
 MP00604 -----
 MP02213 P-RKRSSTERPKSPSTVRAPK---IPRTPSQNSP-----SVCRELTTSEKA-----
 PB_RdRP-2 PMETSGSTTAFKGVTLNESKTPVTLLPPGMQLG-SWL-VYRLKMKVTPDQK-DSFYN
 MP11137 PFLRLSDADR-----RPHSEIA-PYL-SLELRVCHTLTQ-LAMFE
 MP09882 -----PGHERVA-PFT-SESLRLTCRSERD-LRVFK
 MP02297 K-HRVGSLN-----AGHARVA-PYCQKQLRLVYDRGEHDVIDHFR
 MP10417 K-QKIATLN-----ASHESIA-MYCYSVGITLHRDGPHDVVEQFC
 MP15899 -----PNPNPL-----FG

NC_RdRP_QDE-1 E-----SFPSSGGEGAIPEPSRSNGLAR--SEESARSQVQVHAPVVAARL
 MP08656 DTKR-----RRLDSQASVVLE--TENGIKPIIIASDP-----
 MP00604 -----
 MP02213 EAGRLLPSP-----NAPANRGPASERADSDHSVLERIWSNVSLPTCVIVHDT-----
 PB_RdRP-2 QLQMAANYNVLRRDFLDTPS-----GLHLKIIASNT----L
 MP11137 ELAAEAGLNIPIQN-EFYP-----VAKRGLFS----AASL
 MP09882 DLGRTAQMHSIRD-YEHP-----LERRNLFS----REIM
 MP02297 KLCKIAELA-DSL-IQLPRTS-----NIVAGGGHGLFD----GRLL
 MP10417 KLSRLAGLP-NERI-VEEK-----IEVLGYRLFSDKPRLGIPL
 MP15899 KCIR-----FTQP-----

NC_RdRP_QDE-1 RNIWPKF PKWLHEAPLA VAWEVTRLF--MHCKVDLED-----
 MP08656 -TLQPLFQK YR--TPPAVQYEIARLLSAKNKDS DVQR FVEPLLQIYKFTNS----SNKP
 MP00604 -----
 MP02213 -QVQRLFDNP KTCV GWGTQF ALARGV--LNGDWT WENIVD KIPQLCGPDGE-----
 PB_RdRP-2 PRRNTH LERATM-FPYDVLYM LESVI--LNHYFDE--INLDQDFYDMIKE-----LPH
 MP11137 SAFFEWI KR----LDFHVAFQIERLL--LEG CIDPTEI LEQEDIDGL VEAARRGTHKG
 MP09882 EILSLNFQR----ASWPVAFQ LEKLM--RELI LD PQEMIRIMHHI LRMT RD----HGP
 MP02297 YNLRNNFKR----FDWSIAFQ LEALL--YNCLLHTGEITELLPRIHKLYEG----HTD
 MP10417 RKLRHGFQS----FDWPTV FQLES LL--FH GILHTSEIDEISNRV LKLYKE----QPK
 MP15899 -----KLVFQIQKFPY-----

NC_RdRP_QDE-1 -----ESLGLKYDPSWSTAR DVT-----DIWK TLYR-----LDAFR
 MP08656 NLDGVAKL HAHVN VNHD GRIS EKEYLAT-----APWSEL---DLEERVLS--RNQLG
 MP00604 -----
 MP02213 ----KMHLVPHIMLGHSQQV DN STGLE-----LDREQASII--ENKGR
 PB_RdRP-2 SI--TCGILEIV SNSK KRVWDPD TEFR-----KIWDTL RMKVCHKRKI----PDHCT
 MP11137 DY--IAMVFRDFGQQAYE LCLS KSGVQT-LKQCFQ KVKR TH--DRLSNTALV TS R DDDG IF
 MP09882 RH--TSKFLKH FGQSL DRMW--RDGLD GTVEECFL LAEKS FADQVKAPS LIPS--EGSLF
 MP02297 DHFYV SSI LREYAR ALRDR RSSK ENP FQ----CFER VL SKF----NPIELKL--SRGNF
 MP10417 DS--VA ALLRT FN SHIPY LTP GETAVG----C FEEL T SAA----PSSL NL--PLGQF
 MP15899 -----

NC_RdRP_QDE-1 GKPFPEKPPNDVFTAMTGNFESKGS AVVLSA VLDY NP DNSPTA PLV KLP LMFEQGC
 MP08656 GVGHTALAPQ EIEIFGNKLLPNERAT GLY YGGK IDFIGR VEKER GLY RIRL ERASK GPSN
 MP00604 -----
 MP02213 GLG-----LK GHWM GEENW YGGK VQFV--VS FDWKNQKFQLEN VEMKRST
 PB_RdRP-2 MMRK LVVTP TSIY-----IQPPS LETTN

MP11137	LCMHVQITPTGMI-----	-FDGPIERSN
MP09882	DSLHTITPTTMY-----	--LDGPFERSN
MP02297	GCYHVTFAPTSMI-----	--LEGPYPTQSN
MP10417	NCYHVTFTPTRMI-----	--TEGPYPTQSH
MP15899	-----N	

NC_RdRP_QDE-1	RLTRRFGPDR---FFEILIPSPTSTSPSVPPVSKQPGAVEEVIQWLTMQHSLVGRQWR
MP08656	KAKRRFGSRN---FLKIKIPLGLFK-----NQDDIDKCFQRPFVLWESVFR
MP00604	-----F-----LLRPFVFCGNIYR
MP02213	RFARMLGSRR---LLQVRVGKYSSS-----DAIDVKRLLSRKFVLNGRVFV
PB_RdRP-2	RVIRHFRAYTDR-FIRVQFCDDGMNRISASHTGLSN-NEVYDRIYKVLTNGIQIGTRRYD
MP11137	RVIRQYKSEHHHNFLRVSFNDEGRQLQFNREIDGD-DFIKRRVQPFFREGLRVAGRVFY
MP09882	RIIRSYDRKYHECFLRVSFLDEGSMQYRFDRDMGP-GFIRNRVGKLLLEGTLIAGRKFT
MP02297	RVIRRYYEGFEHH-FIRVDFRDEDRLQYRWDREVDT-SFLEERVGIGLKNGFDLGGRQFE
MP10417	RIIRRKYKGFEDH-FIRVDFCEEDRTKYGDDREVDSI-PFLKGRVGNILKRGFPLGGRHFQ
MP15899	RILHEDDPLK---FVLCSFGD----LRFPETPLR---TTGEYIHRLVKGGWLNGVQYR
:	:

NC_RdRP_QDE-1	AFFAKDAGYRKPLREFQLRAEDPKPIKERVHFFAETGITFRPDVFKTRSVVPAEEPVEQ
MP08656	AFL-----GKEDTVLLVRTNETYCGGRFGT-----DMS
MP00604	AFY-----EKDKTVFLFRTNELSGNSISST-----RAV
MP02213	PLP-----PKDDAFYLVEINEDYERSGISA-----LGD
PB_RdRP-2	FLAFSNS-----QLRDHGCWFFAPTKD----MTA-----S
MP11137	FLGYSQS-----ALKEHAVYFMASFEQDGK-QITT-----A
MP09882	FLAYSQS-----ALKEHAVWFVKPFQDPRLGRVDA-----A
MP02297	FLAYSGS-----ALREHSVWFISPENHPIEGFVNG-----N
MP10417	FLAYSGS-----GLRSHSVWFMSFHHPLEGLVNA-----A
MP15899	FYGHNSN-----QLRSRSCFLREANGDEEL-----D
:	:

NC_RdRP_QDE-1	RTEFKVSQMLDW-----LLQLDNNTWQPHLKLFSRIQLGLSKTYAIMTLEPH
MP08656	STSMSLYEFISW-----FNPPKNNDKQVLCKWSSRMALLWSSSVPGPQLLHK
MP00604	PGRSLSLADFLEF-----HNPLGLNSKQTVAWSRFALGLSTSAPGLKLKVE
MP02213	NLRKSLGWVLNW-----HNPIELNANQPIAKYFARIALGLSPSIPVFEFDVK
PB_RdRP-2	MIRDWMGRFSH-----VKIVAKNATRMQQCFSSTRPICQLNKE
MP11137	SVIESLGSFADL-----PFDSLKIYCPARYAARISQGFTATDPT-TTEVE
MP09882	AIIQGIGTFAK-----DPDLIRCPARYAARISQAFTATDAT-EVEVE
MP02297	TIRDSIGDFKNLNESDYTEEDKAFFYKKDLKLKKQPSKFAARIAQAFTATDPSVKIRRD
MP10417	KIRDSIGDFRDLRIEYYPEQERR--FYQADQDLLRHPSKYGARLGLAFTATRPSVRIRRD
MP15899	QRLYGLGDFER-----IMNVAKRAKRIGLLFSEAQVDYQLDPR
:	:

NC_RdRP_QDE-1	QIRHHKTDLSPS-----GTGEVMNDGVGRMSRSVAKRIRDVLGLGD-----VPS
MP08656	NI-HFIDDEMS-----CEGSDMTDGCFCGNLSFKAIKEKGLEE-----LPC
MP00604	NI-HEIEDII-----VGGEDMTDGSGFINQAALRLQNKFKWDE-----WPT
MP02213	NI-EFINDEVVPSDNPKGPKSEKILTDGCGLINAAAMRLVADSISLVP-----VPA
PB_RdRP-2	DV-ERIPDVER-----NGYTFSDGVGMISPALAREVAATMELKH-----VPS
MP11137	NIVLDLPDIESTDKN---GKKQIHTDGVGTMSPFARSIAHERQSRRRRRLSEYAR
MP09882	EI-LPSNDITTV-----EEYSFTDGVGTMRELQAWEKELKATKRRSRRNRT-KVA
MP02297	QW-EMVEDLGE-----EPYLATDGVGTISESLADEIWDALCKDRTEWYRSRYVRPS
MP10417	QW-DIVPDIEG-----DKSRLFTDGIITSEELGDEIWEMLHEDS-AGFDSSSVKPS
MP15899	YI-IDIPDIKI-----GDELFSDCGCLVSKRLAVMVKQKKIIFRGVRY----TPC
*	*** . :

NC_RdRP_QDE-1	AVQGRFGSAKGMWVIDVDD-TGDEDW-IETYPSQRKWECDFV---DKHQRTLEVRSVASE	
MP08656	AIQCRVAGSKGMLLYHEDKEDNGSPQ-VWLRKSQRKVRYPISLLEDPSHRTIDVLRVSRI	
MP00604	AIQCRVAGAKGMLLQHPDN-GNHEPE-VWIRPSQTKIRYSNN-GEDECRLIIDVLRSCS	
MP02213	AIQARLGGAKGLWILDPHD-EDPLPK-IKIRNSQNQKIQYKEL---DRSHRILDLLAISRP	
PB_RdRP-2	AFQFRLAGAKGVLTAVASGL---TGRK-VKLRPSQIKF-----DSDHLVLEVIRYSTS	
MP11137	VLQIRFLGSKGVISVDHTL---SGKT-VCLRPSMVKFL-----GTPSKRIEIAKVFDFK	
MP09882	AYQIRLMGSKGMLSIDYKL---KGRV-LTLRPSMIKF-----APESNNVEIARAFDR	
MP02297	AFQIRFLGFKGMVAVDRELDKHEGKIRMRLRPSMRKFSN---RSVVEADIEIARAFER	
MP10417	AYMIRFLGFKGVVAIDKHLGKGQQNIRMRLRPSMRKFG-----KVTDEAEIEIAQSFER	
MP15899	VYQIRYLGKGVMLHPAMDAKSHL-AEFRKSMKKFT-----TTHNHTFSVVVDYSKP	
.	* . **:	** * ..

NC_RdRP_QDE-1	LKSAGLNQLLPVLEDRARDKVKMQRQAIGDRLINDLQRQFSE-----
MP08656	RSPARLSIEVITNLHHNGVPASVFTNFL-KSNLEGAVLPMLAWDLKDPMAMIKLWHTIE
MP00604	RSSCVLGTEIINMAENGVPAKQFFKLL-DEGFDRLLTSLTTWEGE---DAMYNLWATVA
MP02213	FATPSLSKQSVMNLHANGVPSRIFKELM-RVGVAELTDSTAW--GRDCRDMLALKDTVM
PB_RdRP-2	-IPAYLNKQIITISALGVEDNVFLTLMM-DDMLKTLNSMLSN-----
MP11137	PGMFYLNRPIMLLEGLGVYPYSFLKFQ-DMAVADAERSIES-----
MP09882	PMNFYLNRPIMLLEGLGVPYETFEKYQ-DKAVYEVQQATKN-----
MP02297	PNKSYLNRPPLVTILEDRQVKKKQAFDLL-DLAVADVYTIEDS-----
MP10417	PNRAYLNKPLIMILEDKGVKKEKVFNMNL-NDAVADVYRSDDT-----
MP15899	YAFGRLNNNDIVLSSSLGVSNDFLEKQ-REYHGWIREALLD-----

* * * *

NC_RdRP_QDE-1	-----QKHALNRPVEFRQWVYE-----	-----SYSSRATRVSHGRVPFL
MP08656	QTENVLLARRARQSVDIRFRGFNDKEKDEDLDDEDDLDENNGQQHSTAWWPD---PN-	
MP00604	RLGGVRAARVARAQAGLARVLGYSESDAQDD-EDEDGLDEEE-SEESSVAWWGD---EI-	
MP02213	HVSGVSAARAARIAGTLSRALGYSGRSKDSV-QSNIDLGQAE-AEGTPPERMINGRPCD-	
PB_RdRP-2	-----PSEAIKVLSNIDE-----	
MP11137	-----FSRACSFLEGHGL-----	
MP09882	-----LADAIMLETFGL-----	
MP02297	-----LEASSGFMRDHSL-----	
MP10417	-----LERSYSFMKAHSL-----	
MP15899	-----PIKAFMFLSADEPE-----	P--

NC_RdRP_QDE-1	AGLPDSQEETLNFLMSGF-----DPKK-QKYLQDIAWDLQRKRKCDTLKSCLNI
MP08656	SHCPSSLAETVMELAAAGF-----TPQQG-CLFMNRNKIFQLMKSQIRRKCQSKQNF
MP00604	SGQPSSLEETVMRLLDAGF-----DPYT-CSVLREKLSAIVTTTHIQNYGAKYRI
MP02213	SGLSESWGEIAQEMLQSGF-----HPLD-CAYLAEKIKHVLRKAIEDLISNCKI
PB_RdRP-2	----FGTTQTQMIRMIQAGF-----MDKK-DPYTVNLNNMFRVSMKLKNLKKKTQ
MP11137	-GASFRLPSVLTNLPKLGV-----FALSEDTFYQKFMEYGRNHVLRLLKHRARI
MP09882	-GTSFRLTSVMLNLSRLGI-----NNMDWDPFYYQMLQFAVHHVLRMLKRNRAPI
MP02297	-GTSFNIPWILKQLHQRGGSYIGTHSPSKSSVNID-NPFLQLREVGRMDVLREIKHGARI
MP10417	-GLNYRLAWILEQLERLGGCCIGSQPDHR--VNID-YTFLKDRLKAAQSSVLRREIKNDARI
MP15899	-GLAE-----RVLLDGL---DDPHIQ--SAIR----RKQMKEVASFKGERTNKDRTRM

... x

NC_RdRP_QDE-1	RVGRSAYI--YMIADFWGV-----	LEENEVHVGFSK-FRDEEESFTLLSD
MP08656	DVPMSAGA--FAVPDPYGV-----	LEEGQIHFKSSRREFLRPGLMVDTLE
MP00604	EVPMSCMT--FIQPDPLGV-----	LEEGQIFYKSAHRNLPTVDGHFTDTII
MP02213	PLQEQQAFQGYVIPDPFGV-----	LEPGEIYYRSSTGWDPATRRMHFNAV
PB_RdRP-2	NVPEGAFL--LGVMDETGS-----	LQEDEVFCQVTEP--SAQSSRKRIIT
MP11137	PVPGAWNL--VGIADIHY-----	LRPGCIFVCIKPI----DQSRIPIYLE
MP09882	PVPGCWTL--VGVADVHGH-----	LEEDEIFACVKPV----DKP-AIYLE
MP02297	PIPDSYLL--VGVADEGPAYEKR---	GYEDVYTLPAGEHIFACIQRP----DDPEPIYLE
MP10417	PIPDSYLL--VGVADEGPAYRDREDLASESIYELREGEIYACIQET----	GDSEIRYLE
MP15899	IIPKSRL--FGVCDPFGV-----	LKEGEVYVRITTG----RGGVSTLIY

* * . .

NC_RdRP_QDE-1	CDVLVARSPAHPSDIQRVRAVFKP-----ELHSLKDVIIFST-----KGDVPLAKK
MP08656	GPVLITRNPCKVPTDVQKVTAVSHP-----KLNNIVNVVFST-----KGKRRLLIDF
MP00604	GPVLVTRHPCKLPTDVQRWDADCP-----QLRDQTGIIFFSI-----KGRRRAADY
MP02213	GDGLVWRWRYPLRLPSDIQKVKVVDRC-----ELSIFQDVIVVSSKPILDPNMGLISMSI
PB_RdRP-2	GDIVVYRNPCFHPGDVRVVNAVDCP-----KLRHLSDDVVVFSS-----QGYRDIPSM
MP11137	GPVLVSRSPHTHPGDVQIVTAIGAPPPGSPFEQDDLANALVFST-----TDDRPLPSC
MP09882	GPILISRSPPIHPGDVQVVHAIGKPPEGSCFAHEPLPNTVVFSI-----KGARPLPSF
MP02297	GRCTISRSPVAHPGDVQTVHAIGKPPTDKLCLFAHMKNVVVLPS-----RGKRSLASK
MP10417	GTCAICRSPLTHPGDVQRVQAIGKPPAGKRCFFAHMKNVVFPC-----KGKRPLPSC
MP15899	GDVLVVRNPNCLHPGDCLKLRAASCK-----ELAHLTDCIVFAS--VAR--PGRHAAPSM

* * * *

NC_RdRP_QDE-1	LSGGDYDGMAWVC---WDPEI-VDGFVNA-EMPL---EPDLSRQLKKDKTTFKQLMAS
MP08656	LAGGDYDGDRTPVF---WDPQI-VDPFTNA-DEQFSKKEPPDVEAAFTLENTLSVKDFNTQ
MP00604	LGGGDYDGDKALLI---HDPSL-VNPFVNA-DICFADPRNDIEEKCFVKGTKKLLEVVE
MP02213	LAGGDHDGDTVSLI---LFAPI-VASFRSQ-PYTM---NPEPIEKYFKKEVEQASQFVTR
PB_RdRP-2	CSGGDLGDDYTIY---WDKRL-LPPTRNYPMPMDY---EPEKPLQVDE-VHIS-----
MP11137	LGGGDLDGDEYNVIPNLPEFWIDRNRIQIPGEY---PPAKRRELKRPCTMD-----
MP09882	LGGGDLDGDVYNLIPLSVLTEF-TPANTYQ-PAEY---KKAEEKMLNRPSTMA-----

MP02297 LGGGDLDGDLYDVI---TYPEL-QPPLDNK-PMSY---EAGETLTLKEDRTVEP----
 MP10417 LSGGDLDGDMYIVI---QFPEL-LPPKHDS-PASY---EAPKAQLLSRKCNI-----
 MP15899 SSGGDLDGDKYFVC---WDPDL-VPSVAE-SYDY---PPNKERPSKS-VSRA-----

*** *** : :

NC_RdRP_QDE-1 HGTGSAAKEQTTYDMIQKSFHFAQPFLGMCTNYKERLCYIN-NSVSNKPAAISSLVG
 MP08656 AAECQAKLEIAVDLQHQLLGGLRDPHLIGTYSIFIHEKCIYVY--GYEHPIVTANAYKFC
 MP00604 HAPTKENPLACIRALQGFLGGRLNISRVGQYSNMHDYCTVTK--GLTHEDTIRMAHMFC
 MP02213 LQAMESTDAQVLFSLACFL--GLKD-TRLGKISIFADTARDAC--GYSSHNNHVLTYIFN
 PB_RdRP-2 -----HILKFYINYMNN-DNLGQIANGHLATADMAFDGALNGSCKRLAQLHS
 MP11137 -----DVADFVMEYITH-DVLGMVSINWRILADQT--NIFNPDCMKMAALHS
 MP09882 -----DVAEFVMEYINS-DLLGIATNWLIADQSQQGVLDPDCLKLAELHS
 MP02297 -----RDICDFIVNYINS-DVLGLLSDRLLVIADQSKDGYDRDCEKLAKLCS
 MP10417 -----DVCDVFVVTYIHS-NVLGLLSTRLLTIADQSTYGIYDRDCLKLADLCS
 MP15899 -----DLANHFAAYNNS--GLARVAALHAKWVRGSPKGALSTECQELNALHS
 .. : .

NC_RdRP_QDE-1 NLVDQSKQGIVFNEAS--WAQLRRELLGGA-----LSLPDPMYKSDSWLGRG----
 MP08656 AVMDAPKSGRKLMDRV-----LSRDRSLFPYEKVL-----
 MP00604 RTLDGAKTGLMVKEDV-----FAADKKSYN-RGVM-----
 MP02213 TMMDDGGKTGLTLRPSA-----FEKLSSTHTANEAT-----
 PB_RdRP-2 SAVDFPKSGIPAILPD---DLKVRCFPDFM----QKKDKESYPSKKVLGKIFRAIDN
 MP11137 LAVDYPKSGNPVPIQD--IPKRSNEKLPDWYAPETMYTLDTSKYYPSQKAIGKLFRAL
 MP09882 LAVDYPKTGMPVPHK--IPKLKFKAQPDYQAPETANISSNTNYYPSQRAIGRLFRRINL
 MP02297 QAVDYPKNGIPVLDKDRLPNTLIRCKPDWHAAEVV-DPRGTDYYMSTRALGEMFRKVRL
 MP10417 QAVDYSKHGVAIDLESNPLPRKLMRCRPDWQASTDP-SPRETDYYESTRALGRMYQKCLK
 MP15899 QAVDGASVKIPERLTS--PPEPPGDFILDLLAKA---ATAFAEEFIQTSMIASGGGGVDR
 * .

NC_RdRP_QDE-1 -----E-PTHIIDYLKFSIARPAI
 MP08656 -----PWKKTIDRLSGTSKDT-TGTIELRR-----AGDQRSFIMDVLVQEAE
 MP00604 -----KWKKPAIKSSMKSQYVSDDGGMKVER-----PEHLGPFIIMDSLVKYS-
 MP02213 -----LAN-----PTRACTVLE-----
 PB_RdRP-2 SDYKEY-----KTKLISTTKYDVRLRVK
 MP11137 DAPQNV-VRSGRKQRRRAR--REAVEEEELDELADDFVDLAVEMHDLSTAVERVTEFID
 MP09882 PPLQTN-VPLGRDQRRIIRDGQDGSGGSVNNLARSLANIRIP-DNPLVEALEEHVGQY--
 MP02297 AEPTDI-ASTLSNPSNSST-----WTAISGILSDIIVSCFG
 MP10417 DLPH---YRPPEENNNAHSQ-----PDALSSILKDKIRPYLD
 MP15899 EDHERILLRLLQNQNQHNTISEY-----QLFTL-----AWRFCHKFSLPLVSYM

NC_RdRP_QDE-1 DKELEAFHNA-----MKAAKDTEDGAHF-----WDPDLASYYTFFKEISDKSRS
 MP08656 --GLQDFWMA-----RAESIFDKSSDPICKTFILGADKDLLAPWEFYQARA-----
 MP00604 -----LH-----RAATFERQFKERMLKHKHHIIDEHLVGPWRKAEKHAQQRKE
 MP02213 --ELQDFGMKRQRECMHQYQKVAKDPQGPER-----DPALLPLQELEGRLQQLTK
 PB_RdRP-2 --GMERYVL-----EARTLKAN-----YDRDLLSLMNQYQIQT-----
 MP11137 -----IDDSLDEE-----AKDHIRDLFQNYRSSLESICS
 MP09882 -----
 MP02297 -----MIPQDQVQ-----SDQIAQIFHRYRDELRYICA
 MP10417 -----PGSCIDRN-----SDTILGIFRKYRGELRYICN
 MP15899 HFDLGAFTAQQKYAILST-MGLGLDKERHPQFWNSL---FRSDLLNERDLYQRCLDRPFS

NC_RdRP_QDE-1 SALLFTTLKNRIG-----
 MP08656 -----
 MP00604 K-----
 MP02213 KS-----P-----
 PB_RdRP-2 -----
 MP11137 ANTLAS-----
 MP09882 -----
 MP02297 THTLSNT-----P-----
 MP10417 THILSET-----P-----
 MP15899 IQRLYSSRVNGLATFFEYLRMAMQEYTRKVLVLKTDDRAVGIFMRGEIPWDEDPIVKDN

NC_RdRP_QDE-1 -----EVEKEYGRLVKNKEM-----
 MP08656 -----VGRPHTLNDLQIIKNHVES-----

MP00604 -----GCPLDMQVLDEIRNHVKK-----
 MP02213 -----ATAEFKREELNQIRQHVQS-----
 PB_RdRP-2 -----EAEITSGYIIKWLKK-----
 MP11137 -----GPTAMLTEEEAIIGTIVA-----
 MP09882 -----
 MP02297 -----G--VTLLEAEVVMGTILA-----
 MP10417 -----GHP SALQESEVVMGTILT-----
 MP15899 VVVCSFLPQTTLSTYRPCTADYRLHCSDVNLQLYDKLRGNTFIFLTIPPRASGAEVVA

NC_RdRP_QDE-1 RDSKDPYPVRVNQV-YEKWCAITPEAMDKGANYD-----
 MP08656 --VLDEFREKYDRT-----FTGKDIVK-----
 MP00604 --MYEKHREQVKKM-----RPKGNGGHFTDLPIEV-----
 MP02213 --LHGGLYKQAVQQAIHNK-----PESPRKKAKQDRQHRKD-----
 PB_RdRP-2 SNRKSTHEIQQQAM-----TAATNLK-----
 MP11137 --NTSQPRKRLDHI-----RKLREQT-----
 MP09882 -----
 MP02297 --KCSQKWRWKDRI-----FRMRNHA-----
 MP10417 --RYTDKNWRKDRT-----WRMKHHT-----
 MP15899 SIALQKFSARVQRQ-----LGRLNRQPVTGIEIHVVSNRDRVSHQLFDLW

NC_RdRP_QDE-1 -----SKVIRLLELSF-----
 MP08656 -----RQDTLRRRLSKAF-----ISFPKP
 MP00604 -----RQNQLRDLSKEF-----ASYPNP
 MP02213 -----KKQKQDIAHEF-----SQP
 PB_RdRP-2 -----NAWRKEFEKEF-----LSGSTT
 MP11137 -----DTLVRAVRESL-----AGDDDI
 MP09882 -----
 MP02297 -----GTLVNEVKKF-----ATGKDK
 MP10417 -----GMLVRDVVKVSLKA-----LNAEGVDP
 MP15899 FEHVPTEQRVRRFEREVA PYSLNEIKDVKWDEHPPWMQTMFYPKQDQDVTRL-LQGKTP

NC_RdRP_QDE-1 -----LADREMNTWALLRAST-----AFKLYY
 MP08656 DDLESVMDE--ETIARLRAS-----YAYH
 MP00604 DDL--MLDE--DTISRLRAS-----YAYL
 MP02213 LDNILLFSR--KTVMELKAS-----YAYF
 PB_RdRP-2 R----IIDNETEAVMEMKAAA-----W-----YYVTY
 MP11137 SP-----GESLHRAFYA-----W-----QIAKH
 MP09882 -----
 MP02297 SEE-----EMKEALKISWLA-----W-----EYALN
 MP10417 -----RETLELVWCA-----W-----DFSSR
 MP15899 DEM-----DKCMELALAYHAEDELFRIYLVILAQEPIRRDQVIKWMDLHPPLAFMLL

NC_RdRP_QDE-1 HKSP-----KFV
 MP08656 F-----LKSNTGK-----QFS
 MP00604 HDCEANKYTDKGWT-----RFP
 MP02213 LN-----P-----RFA
 PB_RdRP-2 HPTEQHRLTTVEGN-----FLSFP
 MP11137 FCHIRNRSTSFGAR-----SFW
 MP09882 -----
 MP02297 RAVDPDEGKRGFGAN-----SFA
 MP10417 RASE-----FGAN-----SFG
 MP15899 KKYPPDEAGSLPAESQPFRNILHNIIRSSNQLGIACLVAFKMTGTITQLSVEDYFSLL

NC_RdRP_QDE-1 WQMAGR--QLAYIKAQMITS-----RPGE GAPALMTAFMYAGLM---
 MP08656 WLMAFD--ELCLIKAK-----KSKSGFRAIMDFADVLKV---
 MP00604 WDVAMS--ELCLIKGK-----AIGGSKTVAAGYYDRFFL---
 MP02213 FEVAFQ--TLTCLKSD-----SMPGGTV-----
 PB_RdRP-2 WVAE---KYLCKLAKRNGSREETEELAKALDEVIEQAERMKSRLGLVIEMLD-----
 MP11137 WVSLGA--VFESIKEI-----
 MP09882 -----
 MP02297 LVALDC--VLHAVEDL-----ERSGALTKEVDAKNELNGKAAVNGYPD--MS---
 MP10417 IVALGC--LLHSLEKL-----S---

MP15899 WLSALSIRSLQLVQET-----LLVLNDCRASQTSPALQYGHRLGIAIMDR

NC_RdRP_QDE-1 -----PDKKFTK-----QYV-----ARLE---
 MP08656 -----PRTVIP-----EDGVYARTVPFN
 MP00604 -----
 MP02213 -----STRED-----DQSKTT-----
 PB_RdRP-2 --SESDY----DDDEEEKERKRY--VKSKMK-----ESGHPSRDE---
 MP11137 -----EQEEIN-----ERRREAR---
 MP09882 -----
 MP02297 --DEMDIKGARRAANEGAKPKGKS--RKSKAN-----NTFTIGRIH---
 MP10417 --QLADV-----
 MP15899 AEEAADEC---PCDEDGKPRKQRTPPSQTRLKRVEDESFQVVATLRVDSRTPIRLHSHV

NC_RdRP_QDE-1 -----
 MP08656 FLQ-----TTTLT
 MP00604 -----
 MP02213 -----
 PB_RdRP-2 -----
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -----
 MP10417 -----
 MP15899 RLQAASKPDNRWVPSIVLDGIVVQSMKGELKVELLHPPPEMEVMDWNMYHAGSTATSRA

NC_RdRP_QDE-1 -----
 MP08656 MVEE-----GIYQ--IKNIETST-----
 MP00604 -----
 MP02213 -----
 PB_RdRP-2 -LEE-----EKEEEEEEE-----
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -AET-----RGNEKAKS-----
 MP10417 -----
 MP15899 MLDALARLLKDKECCGFYSIITGHEEEEEPAAAPGEMFHPLLGQEEHLSNLNGSQEMAVR

NC_RdRP_QDE-1 -----GDGSEYPDPEVYE-----
 MP08656 -----IVHTIKEGENVIVAGAPIRYADPGIAGLWFVSA
 MP00604 -----
 MP02213 -----
 PB_RdRP-2 -----EEESDDDTELHLTNA
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -----
 MP10417 -----
 MP15899 SCSVPLSLIWGPPGTGKTTVIVQILCALVKTKNEDSRILMTASTHNAVDNVLERFIAINK

NC_RdRP_QDE-1 -----
 MP08656 PQDSPKSD--LRFVKNI-----KLNSVVSV--G
 MP00604 -----
 MP02213 -----
 PB_RdRP-2 TPKPKLEE-----
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -----
 MP10417 -----
 MP15899 TQKVLCREEQILRVATDL SKVN KDLQSFTIDAR VGGDMNENNKL FKKAQERLNAAVIVFTT

NC_RdRP_QDE-1 -----VLGDD-DFD-----GIG-----
 MP08656 VEDSGVQTMGKPVPFVIEPADSE-----VPG-GRAFI-KH-----
 MP00604 -----
 MP02213 -----

PB_RdRP-2 -ASSLSIYKD-PFD--TDSS-----KG-----
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -----
 MP10417 -----
 MP15899 CAGAGLGILRKA-EFDIALIDEASQINEPCALIPLVKGVQRAILVGDHQLRPTVKKIGK

NC_RdRP_QDE-1 -----
 MP08656 -----PDN-----ERVWTIPSQPFIRGDVH-----
 MP00604 -----
 MP02213 -----
 PB_RdRP-2 -----
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -----
 MP10417 -----
 MP15899 VLGFDSLLERLYIGPDQVGLSKAMLDIQYRFPQELAAFPSREFYEGRLHSGIQDSNAVL

NC_RdRP_QDE-1 -----FTGNGDY-----
 MP08656 --LRP-----RSGEDRQ-----
 MP00604 -----SKTRQ-----
 MP02213 -----SGAAKK-----
 PB_RdRP-2 -----INGKNQT-----
 MP11137 -----RRNRA-----
 MP09882 -----
 MP02297 -----NGKSRR-----
 MP10417 -----
 MP15899 GVLRQTTFPWPVDDNQVIVPTIFQCSAEDMGGRSKSNTGQVDLIVDRIIPLLTPNEA

NC_RdRP_QDE-1 -----
 MP08656 -----KWLF--IKQEQUEAK---
 MP00604 -----
 MP02213 -----V-----SKLHAQAQV--
 PB_RdRP-2 -----RFADADAS---
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -----
 MP10417 -----
 MP15899 TNPADLKTVLSPYNQITELRSRLPSMATASTIDAFQGGRESDIIFSSVRCAEADIGF

NC_RdRP_QDE-1 -----
 MP08656 -----QCRSVF-----RTMSDTA--DRKGGTVLDCIDVHSVS---
 MP00604 -----
 MP02213 L-----
 PB_RdRP-2 -DDA-----LSRALL-----G
 MP11137 -----
 MP09882 -----
 MP02297 -----
 MP10417 -----
 MP15899 VDDARRLNVMWTRARLAMIIVGDRRTLEVNTMWKRAVGACKEVMLDEATALASGG