

lion people [1]. While barley is susceptible to *M. oryzae*, it is fully resistant to non-adapted but closely related *Magnaporthe* species isolated from the grass genera *Digitaria* or *Pennisetum* [2]. Although histological investigations revealed similarities in the infection process of the adapted and non-adapted pathogen during the first 48 hours, quantitative and temporal differences regarding papilla formation and hypersensitive response could be observed. Genes and pathways possibly involved in these differences were analysed by time-course transcriptome studies of inoculated barley epidermis. Experiments with *Magnaporthe* mutants suggest that transcriptional up-regulation of some genes already takes place before attempted penetration. In a comprehensive approach (ERA-PG project TritNonhost) these data were integrated into a broad transcriptome study of barley and wheat in interactions with different major leaf pathogens.

Our objective is to trace back the genetic framework of nonhost resistance in Triticeae and provide data for knowledge-based breeding for sustainable pathogen resistance.

Literature

[1] PENNISI, E., 2010: Science 327: 804-805.

[2] ZELLERHOFF, N., JAROSCH, B., GROENEWALD, J.Z., CROUS, P.W., SCHAFFRATH, U., 2006: MPMI 19: 1014-1022.

24-4 - Löschner, E.; Hempel, M.; Kruse, K.; Horbach, R.

Martin-Luther-Universität Halle-Wittenberg

Synthese und Transport von Monorden in *Colletotrichum graminicola*

Synthesis and transport of monorden in Colletotrichum graminicola

Pilzliche Sekundärmetabolite, z. B. Polyketide (PK) oder nichtribosomale Peptide (NRP), wirken in zahlreichen Wirt-Parasit-Interaktionen als Virulenz- bzw. Pathogenitätsfaktoren. Obwohl vielen dieser Substanzen eine entscheidende Bedeutung für den Infektionserfolg zukommt, gibt es bisher nur in wenigen Fällen genaue Daten zu Wirkmechanismen, Synthesewegen und -zeitpunkten, was z. T. auf die schwierige Detektion *in planta* zurückzuführen ist.

Im Genom des hemibiotrophen Ascomyceten *Colletotrichum graminicola*, dem Verursacher der Anthraknose-Blattflecken und -Stängelfäule an *Zea mays*, wurden 36 Gene, die für Polyketidsynthasen (PKS) bzw. hybride PK-NRP-Synthasen codieren, identifiziert. Durch Gendelektionen und anschließende HPLC- und MS-Analysen von Flüssigkulturextrakten sollen in einem ersten Schritt zunächst synthetisch relevante PKS-Gene und die korrespondierenden Metabolite einander zugeordnet und deren mögliche Wirkung als Virulenzfaktor untersucht werden.

Zwei der deletierten PKS-Gene, sind Teil eines Clusters, dessen Genprodukte an der Synthese von Monorden beteiligt sind. Neben den PKS handelt es sich dabei um eine Halogenase und ein Cytochrom P450. Zusätzlich befindet sich ein MFS-Transporter im Cluster, der vermutlich für den Transport von Monorden durch die pilzliche Zellmembran verantwortlich ist. Monorden inhibiert das pflanzliche Hitzeschockprotein 90 (Hsp90), das einerseits für die korrekte Faltung von Proteinen verantwortlich ist, andererseits aber auch R-Proteine stabilisiert und dadurch die Erkennung pilzlicher avr-Proteine ermöglicht.

Ziel unserer Untersuchungen ist die funktionelle Charakterisierung der Gene im Monorden-Cluster, der stadienspezifische Nachweis der Monordensynthese *in planta* sowie die Analyse der inhibitorischen Wirkung von Monorden gegenüber Hsp90 von Mais bzw. *C. graminicola*.

Die Identifizierung von Pilzmetaboliten in infiziertem pflanzlichem Gewebe stellt eine Herausforderung dar. Bei der Aufarbeitung ganzer Blätter/Pflanzen dominieren pflanzliche Stoffe, welche die Detektion und Zuordnung der oft nur in vergleichsweise geringen Mengen vorkommenden pilzlichen Metabolite in nachfolgenden Messungen erheblich erschweren. Hinzu kommt, dass das Sekundärmetabolitspektrum des Pilzes nicht stadienspezifisch (z. B. biotrophe vs. nekrotrophe Phase) untersucht werden kann, da die Differenzierung von Infektionsstrukturen nicht synchron erfolgt.

Die von uns angewandte Methode der LAESI-MS (Laser Ablation Elektrospray-Ionisation Massenspektrometrie) ermöglicht es, bei Atmosphärendruck einzelne Zellen mit Hilfe eines Lasers zu verdampfen und die freigesetzten Substanzen per ESI-MS zu ionisieren und zu analysieren. Dadurch wird es möglich, gezielt infizierte pflanzliche Zellen zu untersuchen, die sich in einer bestimmten Phase der Infektion (z. B. biotrophe Phase) befinden. Die auf diese Weise erhaltenen Ergebnisse geben Aufschluss über die stadienspezifische Synthese von pilzlichen und pflanzlichen Metaboliten während der Pathogenese.