

# 台灣木瓜崎葉嵌紋病毒全長度基因體序列之解讀

廖翊廷、陳明造；江主惠

E-mail: 9511430@mail.dyu.edu.tw

## 摘要

為了進行台灣品系木瓜崎葉嵌紋病毒(PLDMV-TW DL)全長度基因體序列的解讀，本實驗根據已發表的PLDMV日本品系基因體核?·藺 C(Accession No.AB088221)及環球科技大學包慧俊博士已解讀完成的台灣品系PLDMV-TW DL 3'端1927個核?·藺 C，設計了PLDMV-TW DL上下游特定引子共17個，再以反轉錄-聚合?·s鎖反應(reverse transcription-polymerase chain reaction , RT-PCR)，將台灣品系PLDMV不同部位的基因體放大並構築在TA載體上，總共得到八個互相重疊的DNA片段，可以涵蓋整個PLDMV 核?·藺 C。PLDMV-TW DL的基因體不包含3'端poly(A)的部分，總共由10153個核?·蘭琥c成，其5'端的引導序列核?·藻?34個，而3'端非轉譯區則有208個，此基因體可對應產生單一個開啟讀碼框(Open Reading Frame , ORF)，其起始密碼AUG和終止密碼UAG分別位於基因體135-137和9942-9944的位置，可轉譯出一條由3269個胺基酸所組成的大蛋白，分子量為372.895 kDa，是目前已知馬鈴薯Y群病毒(potyvirus)所對應產生的複合蛋白中第四大的。將美國國家生物技術資訊中心【National Center for Biotechnology Information ( NCBI )】中已發表的40個全長度馬鈴薯Y群病毒基因體序列與台灣品系PLDMV序列進行比對時，可發現台灣品系的PLDMV與日本品系PLDMV最相近，其核?·藺 C相似度達94%，而與其他39種馬鈴薯Y群病毒的相似度則只有53-57%。當比對病毒的各個基因時，發現NIb的相似度最高(核?·蘆漪萱?塗?1-65%，胺基酸的相似度則介於57-65%)，而P1與3'UTR的相似度是最低的。此外進一步以病毒全長度基因體、NIb、CP和P1之胺基酸序列繪製系統發生樹(phylogenetic tree)時，亦可觀察到台灣品系和日本品系的PLDMV類緣性是最相近的。而在宿主範圍的測試方面，則以機械接種之方式將其接種於木瓜、刺角瓜(Cucumis metuliferus Acc.2459)或其他葫蘆科植物Cucurbita pepo (Diner)、Cucumis sativus (Sagami-hansiro)上，結果發現PLDMV-TW DL可在木瓜上造成嵌紋及葉片扭曲變形的典型病徵，但在其他葫蘆科植物則未有明顯病徵出現。利用酵素連結血清反應(ELISA)及反轉錄-聚合?·s鎖反應分析，結果證實PLDMV-TW DL確實會感染刺角瓜和南瓜Cucurbita pepo (Diner)。此外，為了獲得大量之PLDMV-TW DL病毒顆粒，也進一步以接種的木瓜植物葉片為材料，進行病毒的純化，以穿透式電子顯微鏡觀察時，可看到約780 nm長絲狀的病毒顆粒。由以上核?·薹P胺基酸的序列比對與類緣關係的分析和寄主範圍測試，證實PLDMV-TW DL確實是PLDMV這個種中的一個新的病原型，其與日本PLDMV-J 56 P品系是屬於不相同的病毒。

關鍵詞：木瓜崎葉嵌紋病毒；反轉錄-聚合?·s鎖反應；開啟讀碼框；馬鈴薯Y群病毒；系統發生樹；酵素連結血清反應；穿透式電子顯微鏡；基因體；分子量；類緣性；顯微鏡；刺角瓜

## 目錄

封面內頁 簽名頁 授權書 iii 中文摘要 iv 英文摘要 vi 誌謝 viii 目錄 ix 圖目錄 xii 表目錄 xiii 第一章 緒言 1 第二章 文獻回顧 3  
2.1 木瓜及其病毒病害 3 2.2 馬鈴薯Y群病毒之介紹 4 2.2.1 P1蛋白 5 2.2.2 HC-Pro蛋白 6 2.2.3 P3蛋白 7 2.2.4 6K1蛋白 7 2.2.5 椎狀內涵體蛋白(CIP) 7 2.2.6 6K2蛋白 8 2.2.7 NIa蛋白 8 2.2.8 NIb蛋白 9 2.2.9 CP蛋白 10 2.3 木瓜崎葉嵌紋病毒 11 2.4 國外木瓜崎葉嵌紋病毒之研究現況 12 2.5 台灣品系木瓜崎葉嵌紋病毒之研究現況 13 第三章 材料與方法 16 3.1 PLDMV TW-DL 寄主範圍之測試與病毒繁殖寄主之接種 16 3.2 間接-酵素連結免疫分析 17 3.3 木瓜崎葉嵌紋病毒之純化 18 3.4 穿透式電子顯微鏡診斷觀察木瓜崎葉嵌紋病毒 19 3.5 病毒材料之保存 19 3.6 植物病毒RNA之分離 20 3.7 序列比對及引子的合成 20 3.8 反轉錄-聚合?·s鎖反應 21 3.9 cDNA轉殖至TA載體 22 3.10 質體之轉型作用 23 3.11 質體之快速篩選 23 3.12 質體之分離 24 3.13 限制?·鑿謗餒 25 3.14 核?·藺 C分析 25 3.15 演化關係分析 26 第四章 結果與討論 27 4.1 寄主範圍測試與植物病徵表現 27 4.2 病毒之大量純化 28 4.3 病毒在穿透式電子顯微鏡下之觀察 28 4.4 限制酵素切位之確認及序列之解序 29 4.5 台灣品系PLDMV全長度核?·藺 C之解序 29 4.6 核?·臚肩i基酸序列及蛋白質分解?·薯鳩坐髀 30 4.7 演化關係分析 31 第五章 結論 33 參考文獻 39 附錄一 yT&A選殖載體圖譜 67 附錄二 yT&A選殖載體序列 68 圖目錄 圖1. 感染PLDMV-TW DL木瓜植株在葉片上之病徵 39 圖2. 感染PLDMV-TW DL刺角瓜植株在葉片上之病徵 40 圖3. RT-PCR進行病毒之感染偵測 41 圖4. PLDMV-TW DL病毒粒子之純化 42 圖5. PLDMV-TW DL基因體之構築 43 圖6. PLDMV-TW DL RNA全長度核?·藺 C及其所對應出來的胺基酸序列 44 圖7.1 40個不同種的potyvirus其胺基酸序列之演化關係分析-全長度胺基酸序列 50 圖7.2 40個不同種的potyvirus其胺基酸序列之演化關係分析-NIb胺基酸序列 51 圖7.3 40個不同種的potyvirus其胺基酸序列之演化關係分析-CP胺基酸序列 52 圖7.4 40個不同種的potyvirus其胺基酸序列之演化關係分析-P1胺基酸序列 53 表目錄 表1. 台灣品系(PLDMV-TW DL)和日本品系(PLDMV-J 56P)木瓜崎葉嵌紋病毒寄主範圍之比較 54 表2. 構築台灣品系PLDMV (PLDMV-TW DL)基因體所合成的特定引子 55 表3. 馬鈴薯Y群病毒全長度核?·臚肩i基酸序列之大小 56 表4. 台灣品系與其他39種potyvirus之核?·蘭M胺基酸相似度之比較表 58 表5. 台灣品系與其他39種potyvirus，其P1、HC-Pro和NIa蛋白質裂

## 參考文獻

1. Adams, M.J., Antoniw, J.F. and Beaudoin, F. (2005a) Overview and analysis of the polyprotein cleavage sites in the family Potyviridae. *MPP* 6, 471-487.
2. Adams, M.J., Antoniw, J.F. and Fauquet, C.M. (2005b) Molecular criteria for genus and species discrimination within the family Potyviridae. *Arch. Virol.* 150, 459-479.
3. Bateson, M.F., Lines, R.E., Revill, P., Chaleeprom, W., Ha, C.V., Gibbs, A.J. and Dale, J.L. (2002) On the evolution and molecular epidemiology of the potyvirus Papaya ringspot virus. *J. Gen. Virol.* 83, 2575-2585.
4. Bau, H.J. (1990) The nucleotide sequence of the 3' terminal region of a mosaic strain of Papaya ringspot virus from Taiwan. Master Thesis, National Chung Hsing University.
5. Bau, H.J. (2000) Studies on the resistance of transgenic papaya conferred by the coat protein gene of Papaya ringspot virus. Doctoral dissertation, National Chung Hsing University.
6. Berger, P.H., Adams, M.J., Barnett, O.W., Brunt, A.A., Hammond, J., Hill, J.H., Jordan, R.L., Kashiwazaki, S., Rybicki, E., Spence, N., Stenger, D.C., Ohki, S.T., Uydea, I., van Zaayen, A., Valkonen, J. and Vetten, H.J. (2005) *Potyviridae*. Academic Press, 819-841.
7. Blanc, S., Ammar, E.D., Garcia-Lampasona, S., Dolja, V.V., Llave, C., Baker, J. and Pirone, T.P. (1998) Mutations in the potyvirus helper component protein: effects on interaction with virions and aphid stylets. *J. Gen. Virol.* 79, 3119-3122.
8. Chen, J., Adams, M.J., Zheng, H.Y. and Chen, J.P. (2003) Sequence analysis demonstrates that Onion yellow dwarf virus isolates from China contain a P3 region much larger than other potyviruses. *Arch. Virol.* 148, 1165-1173.
9. Dolja, V.V., Haldeman, R., Robertson, N.L., Dougherty, W.G. and Carrington, J.C. (1994) Distinct functions of capsid protein in assembly and movement of tobacco etch potyvirus in plants. *EMBO J.* 13, 1482-1491.
10. Fan, Z.F., Chen, H.Y., Liang, X.M. and Li, H.F. (2003) Complete sequence of the genomic RNA of the prevalent strain of a potyvirus infecting maize in China. *Arch. Virol.* 148, 773-782.
11. Ghabrial, S.A., Smith, H.A., Parks, T.D. and Dougherty, W.G. (1990) Molecular genetic analyses of the soybean mosaic virus NIa proteinase. *J. Gen. Virol.* 71, 1921-1927.
12. Hsu, Y.C., Yeh, T.J. and Chang, Y.C. (2005) A new combination of RT-PCR and reverse dot blot hybridization for rapid detection and identification of potyviruses. *J. Virol. Methods* 128, 54-60.
13. Inchima, S.U., Haenni, A.L. and Bernardi, F. (2001) Potyvirus proteins: a wealth of functions. *Virus Res.* 74, 157-175.
14. Kim, K.S., Oh, H.Y., Suranto, S., Nurhayati, E., Gough, K.H., Shukla, D.D. and Pallaghy, C.K. (2003) Infectivity of in vitro transcripts of Johnsongrass mosaic potyvirus full-length cDNA clones in maize and sorghum. *Arch. Virol.* 148, 563-574.
15. Kiritani, K. and Su, H.J. (1999) Papaya ring spot, banana bunchy top, and citrus greening in the Asia and Pacific region: Occurrence and control strategy. *JARQ* 33, 23-30.
16. Klein, P.G., Klein, R.R., Rodriguez-Cerezo, E., Hunt, A.G. and Shaw, J.G. (1994) Mutational analysis of the tobacco vein mottling virus genome. *Virology* 204, 759-769.
17. Lain, S., Martin, M.T., Reichmann, J.L. and Garcia, J.A. (1991) Novel catalytic activity associated with positive-strand RNA virus infection: nucleic acid-stimulated ATPase activity of the plum pox potyvirus helicaselike protein. *J. Virol.* 65, 1-6.
18. Lain, S., Reichmann, J.L. and Garcia, J.A. (1990) RNA helicase : a novel activity associated with a protein encoded by a positive strand RNA virus. *Nucleic Acids Res.* 18, 7003-7006.
19. Leonard, S., Plante, D., Wittmann, S., Daigneault, N., Fortin, M.G. and Laliberte, J.F. (2000) Complex formation between potyvirus VPg and translation eukaryotic initiation factor 4E correlates with virus infectivity. *J. Virol.* 74, 7730-7737.
20. Li, X.H., Valdez, P., Olvera, R.E. and Carrington, J.C. (1997) Functions of the tobacco etch virus RNA polymerase (NIb): subcellular transport and protein-protein interaction with VPg/proteinase (NIa). *J. Virol.* 71, 1598-1607.
21. Lin, S.S., Hou, R.F. and Yeh, S.D. (2001) Complete genome sequence and genetic organization of a Taiwan isolate of Zucchini yellow mosaic virus. *Bot. Bull. Acad. Sin.* 42, 243-250.
22. Maia, I.G., Haenni, A.L. and Bernardi, F. (1996) Potyviral HC-Pro: a multifunctional protein. *J. Gen. Virol.* 77, 1335-1341.
23. Maoka, T. and Hataya, T. (2005) The complete nucleotide sequence and biotype variability of Papaya leaf distortion mosaic virus. *Phytopathology* 95, 128-135.
24. Maoka, T., Kashiwazaki, S., Tsuda, S., Usugi, T. and Hibino, H. (1996) Nucleotide sequence of the capsid protein gene of Papaya leaf-distortion mosaic potyvirus. *Arch. Virol.* 141, 197-204.
25. Maoka, T., Tsuda, S., Usugi, T., Noda, C. and Iwasaki, M. (2002) Changes in serological reactivity of Papaya leaf distortion mosaic virus caused by papain in Carica papaya L. and its detection using antipain or papain. *J. Gen. Plant Pathol* 68, 89-93.
26. Nemchinov, L.G., Hammond, J., Jordan, R. and Hammond, R.W. (2004) The complete nucleotide sequence, genome organization, and specific detection of Beet mosaic virus. *Arch. Virol.* 149, 1201-1214.
27. Oruetxebarria, L., Kekarainen, T., Spetz, C. and Valkonen, J.P.T. (2000) Molecular characterization of Potato virus V genomes from Europe indicates limited Spatiotemporal strain differentiation. *Virology* 90, 437-444.
28. Peng, Y.H., Kadoury, D., Gal-On, A., Huet, H., Wang, Y. and Raccah, B. (1998) Mutations in the HC-Pro gene of zucchini yellow mosaic potyvirus: effects on aphid transmission and binding to purified virions. *J. Gen. Virol.* 79, 897-904.
29. Pruss, G., Ge, X., Shi, X.M., Carrington, J.C. and Vance, V.B. (1997) Plant viral synergism: the potyviral genome encodes a broad-range pathogenicity enhancer that transactivates replication of heterologous viruses. *Plant Cell* 9, 859-868.
30. Shukla, D.D., Frenkel, M.J. and Ward, C.W. (1989) Identification and classification of potyviruses on the basis of coat protein sequence data and serology. *Arch. Virol.* 106, 171-200.
31. Taylor, D.R. (2001) Virus diseases of Carica papaya in Africa-their distribution, importance, and control. *PVSSA*, 25-32.
32. van Regenmortel, M.H.V., Fauquet, C.M., Bishop, D.H.L., Carstens, E.B., Estes, M.K., Lemon, S.M., Maniloff, J., Mayo, M.A., McGeoch, D.J., Pringle, C.R. and Wickner, R.B. (2000) *Virus taxonomy: classification and nomenclature of viruses*. Academic Press, 1162.
33. Varrelmann, M. and Maiss, E. (2000) Mutations in the coat protein gene of plm pox virus suppress particle assembly, heterologous encapsidation and complementation in transgenic plants on Nicotiana benthamiana. *J. Gen. Virol.* 81, 567-576.
34. Yeh, S.D., Jan, F.J., Chiang, C.H., Doong, T.J., Chen, M.C., Chung, P.H. and Bau, H.J. (1992) Complete nucleotide sequence and genetic organization of papaya ringspot virus RNA. *J. Gen. Virol.* 73, 2531-2541.