



DESCRITORES MORFOLÓGICOS E AGRONÔMICOS PARA CARACTERIZAÇÃO DE MANDIOCA (Manihot esculenta Crantz)

ATUALIZAÇÃO



AUTORES (ordem alfabética???)

Cinara Fernanda Garcia Morales

Eder Jorge Oliveira

Fabiana Ferraz Aud

Vanderlei da Silva Santos

Wânia Maria Gonçalves Fukuda

Claudia Lucero Guevara

ÍNDICE

Introdução	XX
Descritores de folha	уу
Descritores de caule	ZZ
Descritores de raiz	aa
Descritores de flores, sementes e frutos	bb
Descritores agronômicos	СС
Referências	dd

INTRODUÇÃO

A caracterização do germoplasma de qualquer espécie tem por objetivo utilizar descritores para análise de características morfológicas e agronômicas que são de fácil identificação e possuem alta herdabilidade. Os descritores morfológicos e agronômicos permitem promover uma descrição básica do germoplasma da espécie, por meio da sua diferenciação em diferentes classes fenotípicas. Uma completa caracterização do germoplasma vegetal permite estimar a diversidade genética presente e com isso utilizar os genótipos de forma efetiva para fins de melhoramento e prospecção gênica. Portanto, a caracterização do germoplasma deve ser realizada da forma mais abrangente possível para agregar valor à coleção. O uso de um conjunto básico de descritores deve estar claramente disponível para as atividades rotineiras de caracterização. Assim, este manual de descritores foi elaborado para servir como uma ferramenta auxiliar na caracterização do germoplasma de mandioca de forma bastante prática e padronizada.

1. Cor da folha apical



3 – Verde claro



5 – Verde escuro



7 – Verde arroxeado



9 – Roxo

2. Pubescência do broto apical



3. Forma do lobo central



- 3 Obovado-lanceolada
- 4 Oblongo-lanceolada



- 5 Lanceolada
- 6 Reta ou linear



- 7 Pandurada
- 8 Linear-piramidal
- 9 Linear-pandurada

1 – Ovóide

2 - Elíptico-lanceolada

3. Forma do lobo central*

<u>Lobo</u>: Divisão profunda e geralmente arredondada dos órgãos foliáceos ou florais.

Ovóide/Ovada: O limbo é de forma oval e com a largura máxima próxima da base.

Obovada: O limbo tem a forma oval, porém com a largura máxima próximo do ápice.

Lanceolada: Ambas extremidades afiladas; limbo é estreito, mais larga próximo à base, afinando em direção ao ápice, dando a

impressão de uma lança. A razão entre o comprimento e a largura está entre 6:1 e 3:1.

Elíptica: Apresenta o comprimento duas vezes maior que a sua largura, sendo a região central do limbo a mais larga.

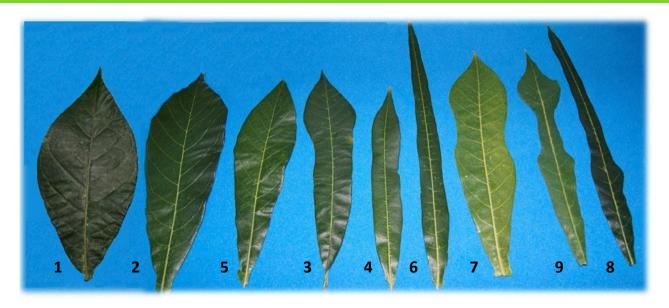
<u>Linear</u>: Margens paralelas, alongada; limbo é estreito e comprido, na proporção de 6:1 até 3:1.

Oblonga: Quando o limbo é mais comprido do que largo (razão 2:1 ou 3:2), margens paralelas e com base e ápice arredondados.

<u>Pandurada</u>: Folha com depressões nas laterais e arredondada nas extremidades, forma de violino.

Observação: na edição anterior deste manual havia referência ao formato linear-hostatilobado, cuja identificação no campo é pouco observada.

3. Forma do lobo central



4. Cor do pecíolo



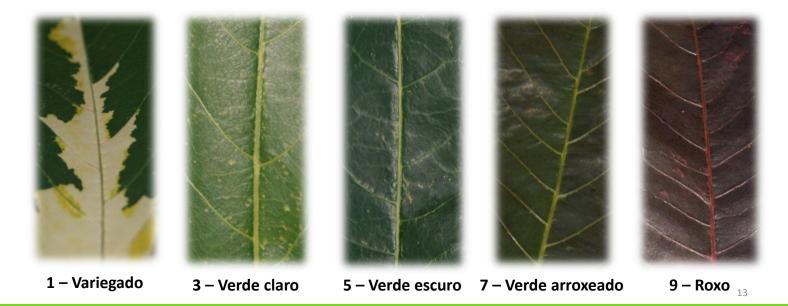
- 1 Verde amarelado
- 2 Verde
- 3 Verde avermelhado
- 5 Vermelho esverdeado
- 7 Vermelho
- 9 Roxo

4. Cor do pecíolo



- 1 Verde amarelado
- 2 Verde
- 3 Verde avermelhado
- 5 Vermelho esverdeado
- 7 Vermelho
- 9 Roxo

5. Cor da folha desenvolvida



6. Número de lóbulos









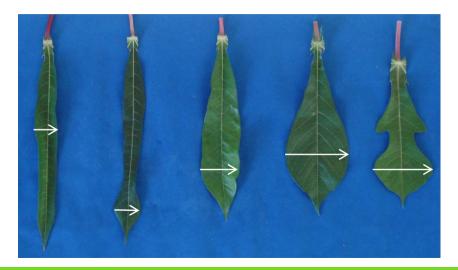
- 1 Três lóbulos
- 3 Cinco lóbulos
- 5 Sete lóbulos
- 7 Nove lóbulos
- 9 Onze lóbulos



7. Comprimento do lóbulo central (cm): a partir do ponto de inserção do lóbulo

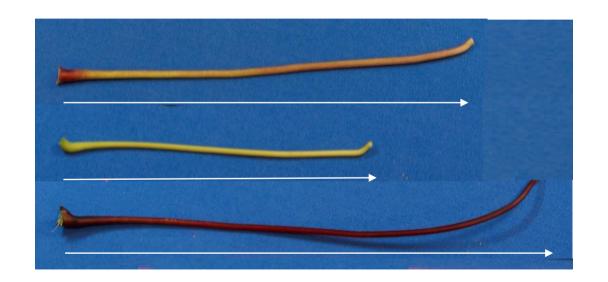


8. Largura do lóbulo central (cm): medida na parte mais larga do lóbulo



9. Relação entre o comprimento e a largura do lóbulo central

10. Comprimento do pecíolo (cm): medido em folhas do terço médio da planta



11. Posição do pecíolo: observado no terço médio da planta







1 – Inclinado para cima

3 - Horizontal

5 – Inclinado para baixo

7 – Irregular

12. Cor da nervura: avaliada na parte inferior do lóbulo central das folhas do terço médio da planta







3 – Verde

5 – Verde com vermelho em menos da metade do lóbulo

7 – Verde com vermelho em mais da metade do lóbulo

9 – Toda vermelha

13. Sinuosidade do lóbulo foliar

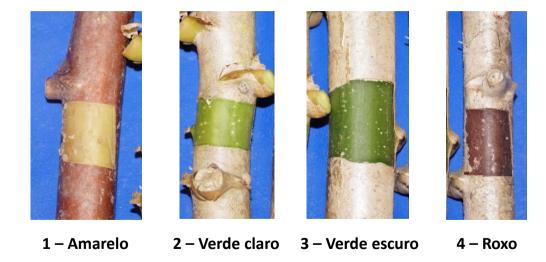




3 – Liso

7 – Sinuoso

14. Cor do córtex



15. Cor externa: avaliado no terço médio da planta



22

16. Comprimento da filotaxia: distância entre cicatrizes foliares de um mesmo plano, no terço médio da planta

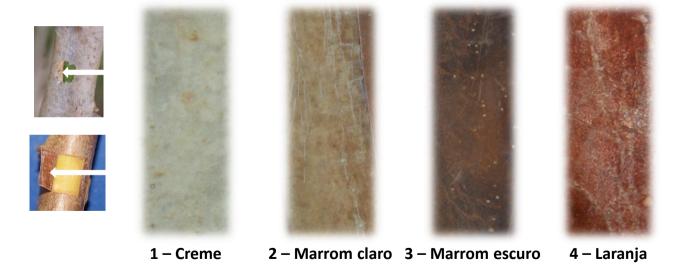


3 – Curta (menor do que 8 cm)

5 – Média (entre 8 cm e 15 cm)

7 – Longa (maior do que 15 cm)

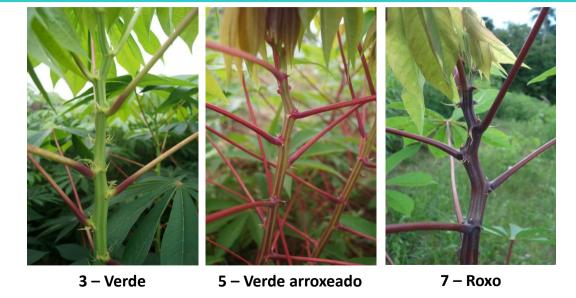
17. Cor da epiderme: avaliada na superfície interna da epiderme do caule



18. Hábito de crescimento



19. Cor dos ramos terminais da planta adulta: avaliada nos 20cm superiores da planta



20. Tipo de planta



1 – Compacta



2 – Aberta



3 - Guarda-sol



4 - Cilíndrica

21. Comprimento das estípulas: avaliado no terço superior da planta

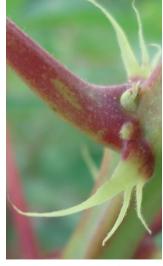


3 - Curta



5 – Longa

22. Margem das estípulas: avaliada no terço superior da planta

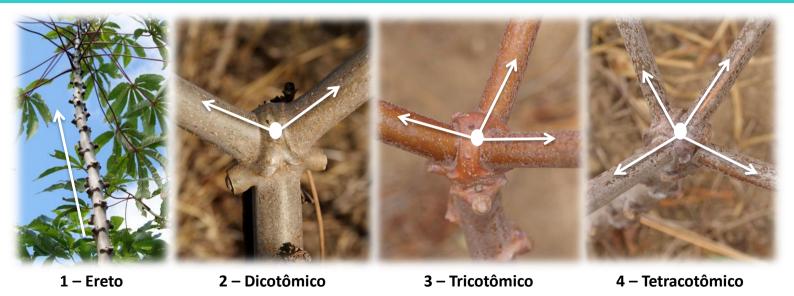


1 – Laciniada



2 - Inteira

23. Hábito de ramificação: avaliado na primeira ramificação verdadeira (*observação na próxima página)



Observação: Ramificação verdadeira (A) e falsa (B, induzida por dano ao meristema)





24. Ângulo de ramificação: medida na primeira ramificação verdadeira



25. Altura da planta (m)

26. Altura da primeira ramificação verdadeira (cm)





27. Época da primeira ramificação verdadeira (avaliada em meses após o plantio)

28. Níveis de ramificação: número de vezes que a planta ramifica. Observado antes da colheita



Sem ramificação



2 Níveis



3 Níveis

29. Proeminência das cicatrizes foliares



1 – Sem proeminência



2 – Proeminente

Descritores de Raiz

30. Forma



- 1 Cônica
- 2 Cônica-cilíndrica

3 - Cilíndrica

4 - Irregular

31. Cor externa



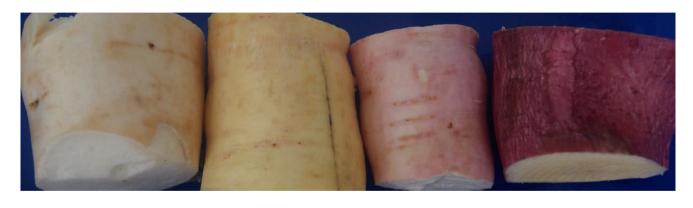
1 – Branco

2 – Amarelo

3 - Marrom claro

4 – Marrom escuro

32. Cor do córtex



1 – Branco ou Creme

2 – Amarelo

3 – Rosado

4 – Roxo

33. Cor da polpa



39

34. Textura da epiderme





3 – Lisa

7 – Rugosa

35. Presença de pedúnculo





0 - Séssil (sem pedúnculo)

3 – Pedunculada

5 – Mista

36. Ocorrência de constrições



1 – Nenhuma ou poucas

2 – Médias

3 – Muitas

37. Comprimento médio da raiz (cm)

- 1 Curta: menor do que 20 cm
- 2 Intermediária: entre 20 cm e 30 cm
 - 3 Longa: maior do que 30 cm

38. Diâmetro médio da raiz (mm): medido na parte central da raiz

- 1 Fina: menor que 50mm
- 2 Intermediária: entre 50mm e 80mm
 - 3 Grossa: maior do que 80mm

39. Destaque da película da raiz

40. Destaque do córtex da raiz







3 – Descascamento fácil 5 – Descascamento médio

7 – Descascamento difícil

41. Posição das raízes

1 – Tendência vertical 2 – Tendência horizontal

3 - Irregular

42. Ocorrência de flores

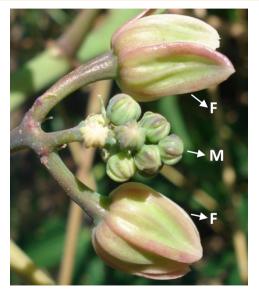


0 - Ausência



1 – Presença

Flor feminina (F) e masculina (M)





Sépalas Estigma Ovário Disco basal

Flores masculinas **Anteras**

43. Flor feminina

0 - Ausente 1 - Presente

44. Flor feminina: Cor das sépalas

Cor do estigma

Cor do ovário

Cor do disco

1 - Branco ou creme

2 - Laranja

3 – Verde

4 - Vermelho

5 – Roxo

45. Comprimento da sépala (mm)

46. Largura da sépala (mm)



- 48. Flor masculina: Cor das anteras
 - 1 Creme 2 Amarelo 3 Outras
- 51. Pólen
- 0 Ausente 1 Presente
- 52. Frutos
- 0 Ausente 1 Presente
- 53. Comprimento das cápsulas dos frutos (mm)
- 54. Exocarpo do fruto
 - 3 Liso 7 Rugoso



- 55. Comprimento das sementes (mm)
- 56. Diâmetro das sementes (mm)
- 57. Cor principal das sementes



58. Cor secundária das sementes

1 – Marrom Escuro 2 – Preto

59. Cor da carúncula das sementes

1 – Branco ou creme 2 – Rosado ou vermelho

3 - Roxo

Descritores Agronômicos 60. Vigor inicial

1 – Baixo 2 – Intermediário 3 – Alto

Peso das folhas e caules.

Peso de raízes que atendem ao padrão comercial definido na região.

66. Rendimento de raízes comerciais (kg.ha⁻¹)

61. Peso da parte aérea da planta (kg)

62. Peso total da planta (kg)

64. Número de raízes por planta

Peso das folhas, caules e cepas.

63. Número de estacas comerciais por planta

Estimativa do número de estacas (20 cm) a ser obtido.

65. Rendimento de raízes não comerciais (kg.ha⁻¹)

Peso de raízes fora do padrão comercial definido na região.

67. Peso médio de raízes por planta (kg)

Relação entre o peso de raízes e o número de raízes colhidas.

68. Número de raízes podres por planta

Contagem de raízes com sintomas de apodrecimento.

69. Índice de colheita

Relação entre o peso de raízes e o peso total da planta.

70. Índice de enfolhamento: avaliado pelo estande da parcela

Avaliado no momento da colheita, com notas de 1 a 5

- 1 Pouca retenção de folhas
- 3 Média retenção de folhas
 - 5 Alta retenção de folhas

71. Porcentagem de matéria seca e amido nas raízes (Kawano et al., 1987)

Determinado pelo método da balança hidrostática.









Tarar a balança com a cesta Pesar 5kg de raízes Anotar o peso (peso no ar)



Tarar a balança com a cesta Pesar as raízes na água Anotar o peso (peso na água)

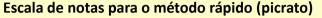
Material necessário:

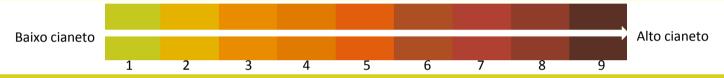
- 5kg de raízes (despontadas)
- Recipiente vazado para colocação das raízes
- Balanças
- Recipiente com água que permita que as raízes figuem completamente submersas

Aplicar a fórmula:

Amido (%) =
$$MS - 4,65$$

72. Conteúdo de ácido cianídrico nas raízes: o valor encontrado separa as cultivares mansas (aipim, macaxeira) das bravas (mandiocas). Determinado pelo método rápido (picrato), conforme escala abaixo (BRADBURY et al., 1999) e químico (ESSERS, 1994).





73. Índice de severidade do ataque de Ácaro (escala de 1 a 5)

- 1 Broto e /ou folhas adjacentes ao broto com pontuações amareladas;
- 2 Broto e /ou folhas adjacentes ao broto com abundantes pontuações amareladas;
- 3 Broto pouco deformado ou reduzido e/ou folhas adjacentes ao broto com pontuações amareladas notórias distribuídas sobre a superfície foliar;
- 4 Broto muito deformado ou reduzido, com pontuações amareladas abundantes, manchas necróticas intensas, amarelecimento geral e desfolhamento da parte mediana da planta;
- 5 Planta completamente desfolhada e/ou broto da planta.

73. Índice de severidade do sintoma de Queima das Folhas e Mancha Parda (escala de 0 a 5)

- 0 Sem sintoma
- 1 Sintomas brandos no terço inferior
- 2 Manchas foliares no terço inferior e amarelecimento em poucas folhas afetadas
- 3 Manchas foliares nos terços inferior e médio e amarelecimento na maioria das folhas afetadas
- 4 Manchas foliares distribuídas por toda a planta, com amarelecimento e queda das folhas do terço inferior
 - 5 Desfolha completa da planta



Folha sem sintoma

Queima das folhas (Passalora viçosae) Mancha parda (Passalora henningsii)

73. Índice de severidade do sintoma de Mancha Branca (escala de 0 a 6)

0 – Sem sintoma

1 – Presença de poucas folhas afetadas no terço inferior

2 – Sintomas mais severos, com mais de 50% das folhas afetadas no terço inferior

3 – Manchas foliares nos terços inferior e médio

4 – Manchas foliares distribuídas por toda a planta

5 - Manchas foliares distribuídas por toda a planta, com amarelecimento e queda das folhas do terço inferior

6 - Desfolha completa da planta



Folha sem sintoma



Fonte: OLIVEIRA et al. (2013)

73. Índice de severidade de sintoma de Antracnose (adaptado de Muimba, 1982)

0 - Sem sintoma

1 – Cancros pequenos ou antigos na metade inferior da planta

2 – Cancros profundos na metade superior da planta

3 – Cancros profundos, com esporulação, distorção ou murcha nas folhas novas e secamento do ápice 4 – Morte apical ou morte da planta



56

73. Índice de severidade de sintoma de Bacteriose (adaptado de Muyolo, 1984)

0 - Sem sintoma

1 – Sintomas apenas nas folhas (mancha angular)

2 – Lesões necróticas na haste ou pecíolo

3 – Sintomas mais severos nas folhas e/ou presença de lesões necróticas com exsudação de goma 4 – Perda total das folhas com morte apical ou morte da planta





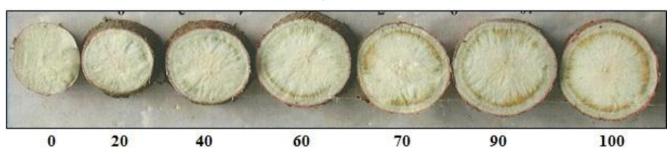




80. Deterioração pós-colheita

Determinado quatro dias após a colheita em cinco raízes sem danos (%)

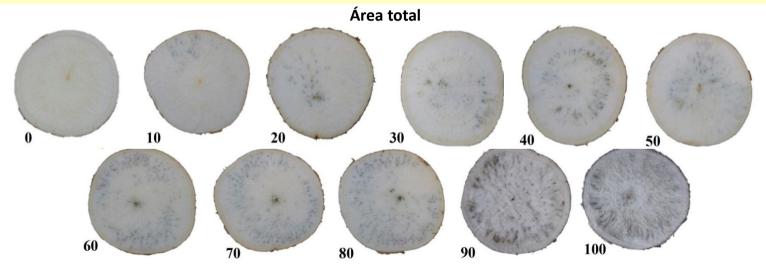
Área periférica



Fonte: CUAMBE et al. (2007), referente à escala descritiva de Wheatley et al. (1985).

80. Deterioração pós-colheita (cont.)

Determinado quatro dias após a colheita em cinco raízes sem danos (%)



Fonte: VENTURINI et al. (2015)

81. Cozimento das raízes: raízes colocadas em água fervente, por no máximo 30 minutos

1 – Cozinha (até 30min) 2 – Não cozinha (acima de 30 minutos)

80. Porcentagem de cozimento das raízes

Relação entre o número de pedaços que cozinharam aos 30 minutos e o número de pedaços postos para cozinhar.

81. Presença ou ausência de fibras na massa cozida

0 - Ausente 1 - Presente

82. Ocorrência de sabor amargo nas raízes cozidas

0 - Ausente 1 - Presente

83. Sabor da massa cozida

1 - Bom 2 - Médio 3 - Ruim

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

BELLOTTI, A. C.; SCHOONHOVEN, V. A. Cassava Pests and their Control. CIAT, Cali, Colombia. 1978. 71p.

BRADBURY, M. G.; EGAN, S.V.; BRADBURY, J.H. Determination of all forms of cyanogens in cassava roots and cassava products using picrate paper kits. Journal Science Food Agricultural. v. 79, p. 593-601, 1999.

CUAMBE, C.E. Evaluación del deterioro 🛽 siológico postcosecha y mapeo preliminar de QTLs en el primer retrocruzamiento derivado del híbrido inter-específico (CW429-1) entre *Manihot esculenta* Crantz y la especie silvestre *Manihot walkerae* Croizat. (In Spanish.) M.Sc. thesis. Natl. Univ. of Colombia, Palmira, Colombia. 86p. 2007

ESSERS, A. J. A. Further improving the enzymic assay for cyanogens in cassava products. Acta Horticultura, The

FUKUDA, W.M.G; GUEVARA, C.L. **Descritores morfológicos e agronômicos para a caracterização da mandioca (***Manihot esculenta* **Crantz)** Cruz das Almas: EMBRAPA-CNPMF, 1998, 38 p. (EMBRAPA-CNPMF. Documentos, n.º 78)

FUKUDA, W.M.G., C.L. GUEVARA, M.E. FERGUSON, and R. KAWUKI Descriptors for cassava agromorphological characterization. International Institute of Tropical Agriculture (IITA), Ibadan, Nigeria. 2010. 19 pp

KAWANO, K.; FUKUDA, W.M.G.; CENPUKDEE, U. Genetic and environmental effects on dry matter content of cassava root. **Crop Science**, v. 26, p. 69-74, 1987.

MUIMBA, K. A. (1982). Predisposition of cassava plants to infection by *Colletotrichum manihotis* Henn, and some factors involved in the initiation of anthracnose disease. M.Phil. Thesis, University of Ibadan, Nigeria. 241 pp.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

MUYOLO, G. Studies on the interaction between *Xanthomonas campestris* pv. *manihotis* Berthet and Bondar and *Colletotrichum gloeosporioides* f. sp. *manihotis* Chev, on cassava and its effects on yield. M.Phil. **Thesis**, Dept of Agric. Biology, University of Ibadan, Nigeria. 255p. 1984

OLIVEIRA, S. A. S.; FREITAS, J. P. X.; AUD, F. F.; SANTOS, V. S.; OLIVEIRA, E. J. . Avaliação da resistência de híbridos de mandioca (*Manihot esculenta* Crantz) à mancha-parda, queima das folhas e mancha-branca. In: XV Congresso Brasileiro de Mandioca, 2013, Salvador. **Anais** do XV Congresso Brasileiro de Mandioca, 2013

VENTURINI, M. T.; SANTOS, L. R. dos; OLIVEIRA, E. J. de Development of a diagrammatic scale for the evaluation of postharvest physiological deterioration in cassava roots. **Pesquisa Agropecuária Brasileira**, Brasília, v.50, n.8, p.658-668, ago. 2015 DOI: 10.1590/S0100-204X2015000800004

WHEATLEY, C.; LOZANGO, C.; GOMEZ, G. Post-harvest deterioration of cassava roots. In: COCK, J.H.; REYES, J.A. (Ed.). Cassava: research, production and utilization. Cali: UNDP-CIAT, 1985. p.655-671

WILLIAMS, H. J.; EDWARDS, T. G. Estimation of cyanide with alkaline picrate. **Journal of the Science of Food and Agriculture**, v. 31, n. 1, p. 15-22, jan., 1980. MUIMBA, K. A. Predisposition of cassava plants to infection by *Colletotrichum manihotis* Henn, and some factors involved in the initiation of anthracnose disease. M.Phil. **Thesis**, University of Ibadan, Nigeria. 241p. 1982

Autoria das Fotos

Nome	Página																			
Cinara Fernanda Garcia Morales																				
Fabiana Ferraz Aud																				
José Ernani Schwengber																				
Miguel Angel Dita																				
Saulo Alves Santos de Oliveira																				
Zara Maria Fernandes da Costa																				