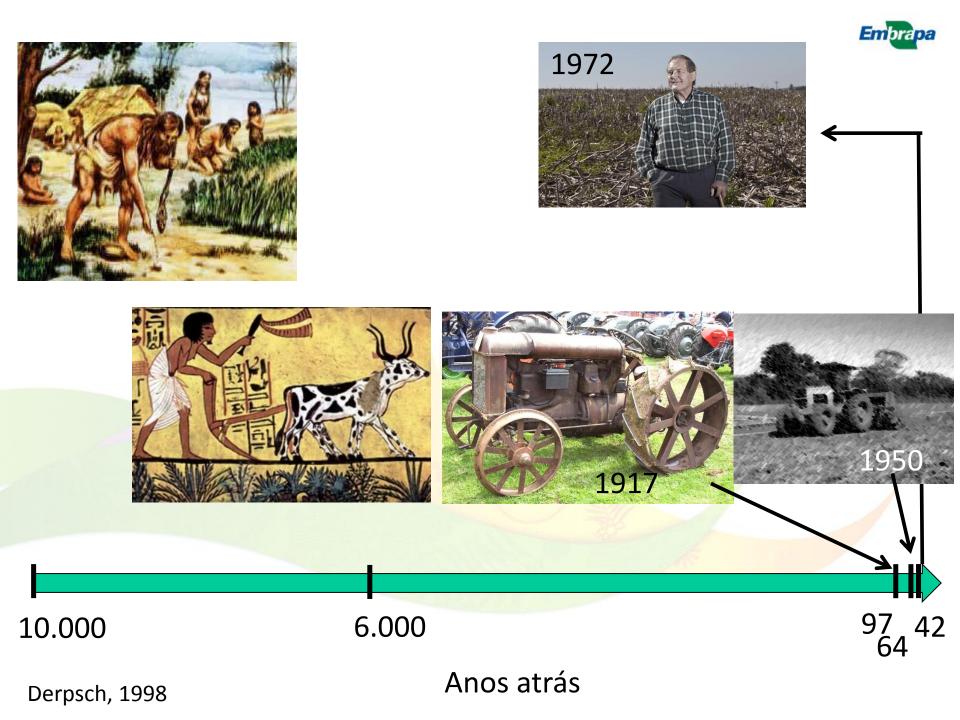
Bioindicadores de qualidade de solo em SPD no Brasil: estado atual e perspectivas futuras









Hoje: Plantio direto > 30 milhões ha (>50%)

2ª safra de grãos ⇒ PD+ soja precoce/milho



Microbiologia em SPD

Table 4—Relative difference in microbial populations with tillage at several locations with different crops.

Microbial group		Ratio (R/CT)† for microbial populations with depth in soil		Sampling times	Crops grown; tillage treatment (depth of tillage)	Reference and location
	2-7 cm	12-17 cm	22-27 cm	100000000000000000000000000000000000000		
Aerobic bacteria	1.85	0.71	0.53	2	Corn or barley; all tillage before	Suzuki et al., 1969
Actinomycetes	1,35	0.73	0.45	2	seeding	Saitama, Japan
Bacillus sporeformers	1.36	0.81	0.47	3	R = disk harrow (7 cm)	1140700011400-8-00-0
Cellulose decompoers	1.08	0.74	0.65	2	CT = moldboard plow (15-20 cm),	
Nitrosomonas sp.	1.16	1.03	0.55	1	double disk.	
Anaerobic bacteria	1.57	0.50	0.20	1	200 A 200 C	
	0-2.5 cm	2.5-15 cm	0.000			
Aerobic bacteria +	A Charles of the				Corn/oats/wheat and sweet clover/	Dawson et al., 1948
Actinomycetes	1.75	1.02		12	corn or wheat or sorghum rotations;	Nebraska, USA
Fungi	1.41	1.00		12	R = subtill (7.5-10 cm) CT = moldboard plow (15-20 cm)	, , , , , , , , , , , , , , , , , , , ,
	0-7.6 cm					
Aerobic bacteria +					Corn and wheat:	Norstadt and McCalla
Actinomycetes	1.73			7	R = subtill (7.5-12.5 cm)	1969
Fungi	1.46			7	CT = moldboard plow (10-20 cm) + rod weeding	Nebraska, USA
	0-15 cm					
Aerobic bacteria	0.99			6	Corn; R = doublecut plow inverts (0-7.5	Gamble et al., 1952
Fungi	1.33			6	cm) + subtills (7.5-18 cm) + harrow 7.5 cm; CT = moldboard plow (15-20 cm) + double disk	Virginia, USA

[†] Ratio of microbial populations for reduced tillage/conventional tillage (R/CT).

Published July, 1980

Soil Microbial and Biochemical Changes Associated with Reduced Tillage¹

JOHN W. DORAN²

ABSTRACT

The physical, chemical, and biological soil environment for reduced or no-till farming differs greatly from that for conventional tillage. Evaluation of the soil microbial and biochemical environment greatly aids predictions of N availability to crop plants and in optimizing management practices for reduced and no-till soils.

Surface soils from long-term no-till and conventional tillage plots at seven U.S. locations were characterized for microbial and biochemical components. The counts of aerobic microorganisms, facultative anaerobes, and denitrifiers in the surface (0-7.5 cm) of no-till soils were 1.14 to 1.58, 1.57, and 7.31 times higher, respectively, than in the surface of plowed soil. Phosfor weed control has permitted the use of no-till practices to farm land too steep for row-crop production with conventional tillage. Recent stimuli for reduced tillage have included a renewed interest in reducing erosion losses and a need to reduce inputs of petroleum fuel and labor for agricultural production. For the purposes of this paper conventional tillage will be defined as primary tillage with the moldboard plow followed by secondary tillage with a disc or harrow as needed to develop a seedbed for planting. Stubblemulch will refer to tillage operations where some form of reduced tillage is used to maintain crop residues on the soil surface. Notill is where the soil is dis-

Contagens, Enzimas, N mineralizável:

0-7,5; 7,5-15 e 15-30 cm







Microbiologia em SPD no Brasil: 30 anos atrás...

COMISSÃO III - BIOLOGIA DO SOLO

AS PRÁTICAS DE MANEJO DE SOLO NA POPULAÇÃO MICROBIANA(1)

G. N. SILVA FQ(2) & C. VIDOR(3)

RESUMO

Avaliou-se o efeito de práticas de manejo de solo sobre a população microbiana, estimada por contagem em placas. As amostras de solo foram coletadas em 1983, em parcelas experimentais situadas em três localidades da egião fisiográfica das Missões (RS). Os diferentes sistemas de preparo de solo não alteraram sensivelmente a população microbiana, que foi, no entanto, estimulada pelo cultivo de pastagens e rotação de culturas, enquanto a queima da palha de trigo tendeu a reduzi-la. O uso inadequado do solo reduziu sensivelmente a população microbiana, que foi recuperada, porém, em período relativamente curto, após a recuperação do solo pela calagem, adubação e uso de espécies fixadoras de nitrogênio e produtoras de grande quantidade de resíduos.

R bras. Ci. Solo 8:291-296, 1984

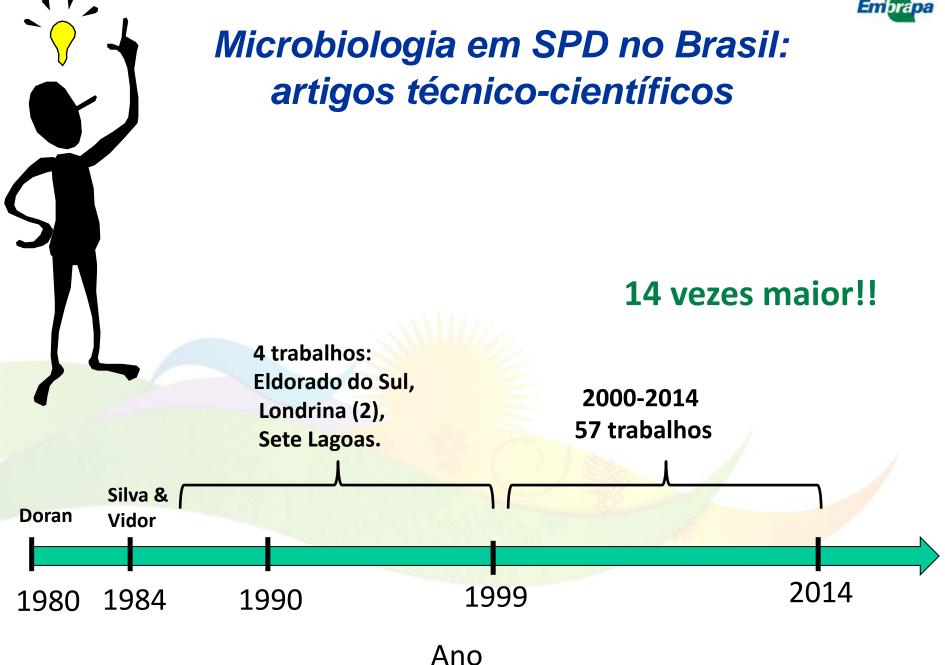
1984: 0 a 17 cm RS: Cruz Alta, Santo Angelo e Coxilha Bonita

⁽¹⁾ Pesquisa efetuada com recursos destinados pela FINEP ao Departamento de Solos/UFRGS ao projeto "Uso racional do solo para o aumento da produtividade agrícola e preservação do ambiente natural". Parte da dissertação de Mestrado em Agronomia (Solos) apresentada pelo primeiro autor à Faculdade de Agronomia/UFRGS em 1984. Recebido para publicação em outubro e aprovado em dezembro de 1984.

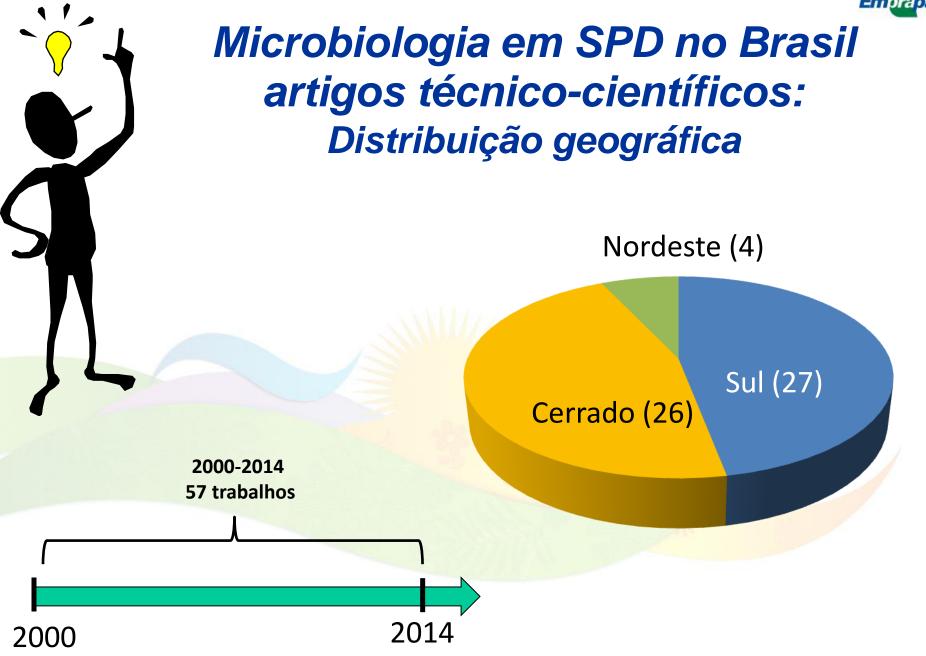
⁽²⁾ Engenheiro-Agrônomo, Professor Assistente do Departamento de Microbiologia e Parasitologia da Universidade Federal de Santa Catarina. CEP 88.000 — Florianópolis (SC).

⁽³⁾ Engenheiro-Agrônomo, Seção de Microbiologia do Solo, Instituto de Pesquisas Agronômicas, Secretaria da Agricultura (RS), e Professor Adjunto do Departamento de Solos da Universidade Federal do Rio Grande do Sul, Porto Alegre (RS). Bolsista do CNPQ.

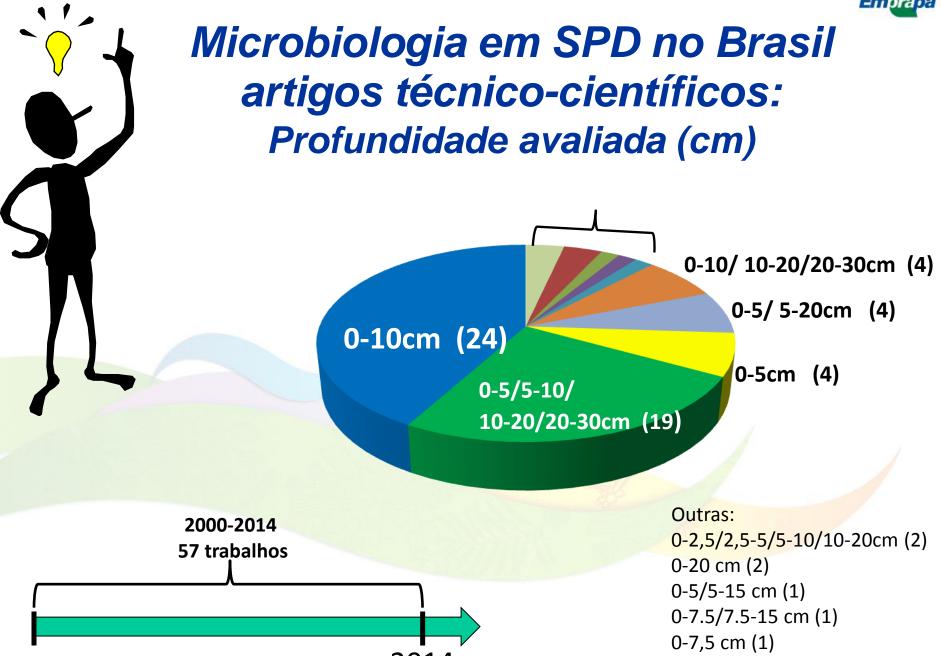
















Parâmetro	Nº de publicações
Carbono da biomassa	46
Resp. basal	33
Nitrogênio da biomassa	21
Enzimas	16
Diversidade	6

2000-2014 57 trabalhos

2000

2014

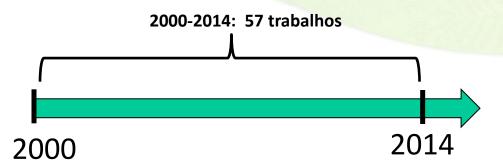


Microbiologia em SPD no Brasil: O que aprendemos



i) Os bioindicadores **são mais sensíveis** do que os teores totais de MOS para detectar diferenças entre o SPD e o SPC

ii) As diferenças na biomassa e na atividade microbiana, entre o SPD e o SPC são mais pronunciadas: camadas superficiais e, se acentuam com o tempo de adoção do plantio direto.



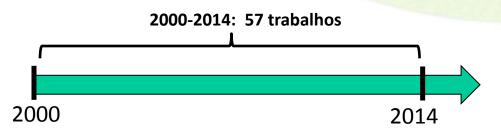


Microbiologia em SPD no Brasil: O que aprendemos



iii) **Em geral**, as áreas sob **SPD a**presentam **maior biomassa e atividade enzimática**. Exceções: carbono da biomassa microbiana nas áreas do bioma cerrado

- iv) Os dados de respiração basal são variáveis
- v) O **SPD** geralmente ocupa uma **posição intermediária** entre as áreas sob vegetação nativa e o SPC.

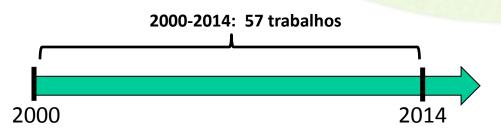




Microbiologia em SPD no Brasil: O que aprendemos

vi) **No sul** do país o **CBM e o NBM** têm sido bastante utilizados e constituem-se em excelentes bioindicadores, capazes de detectar as diferenças entre o SPD e o SPC

vii) O potencial das análises de **atividade enzimática**, especialmente β-glicosidase, arilsulfatase e fosfatase ácida como indicadores de grande sensibilidade tem sido verificados no **Cerrado**



Ausência de padronização dos procedimentos de amostragem

- >>>> Forma de coleta das amostras
- >>>> Época de coleta das amostras
- >>>> Profundidade



Ausência de padronização dos protocolos analíticos

 Biomassa microbiana: sem ou com préincubação, método, agente fumigante, fórmula de cálculo, Kec ...

>>>> Respiração basal: períodos de incubação de 2 a 60 dias!!!!













Bioindicadores: Caminhos necessários







Microbiologia em SPD no Brasil: O que precisamos



i) Organizar a informação gerada em uma base de dados FACILMENTE ACESSIVEL:

Rede de Bioindicadores: SIMAA (Chaer & Dantas)



Bioindicadores em SPD no Brasil: O que precisamos

ii) Avaliações sistematizadas : com **padronização** dos protocolos analíticos e de amostragem)



COMPARABILIDADE









Bioindicadores em SPD no Brasil: O que precisamos

- iii) Selecionar alguns parâmetros-chave que sirvam como referencial em todos os estudos:
- >>>> Os de mais simples determinação analítica
- >>>> Ligados à ciclagem da matéria orgânica do solo,
- >>>> Que não sejam influenciados pela aplicação de adubos
- Reagentes baratos e fora da lista de controle do Exército















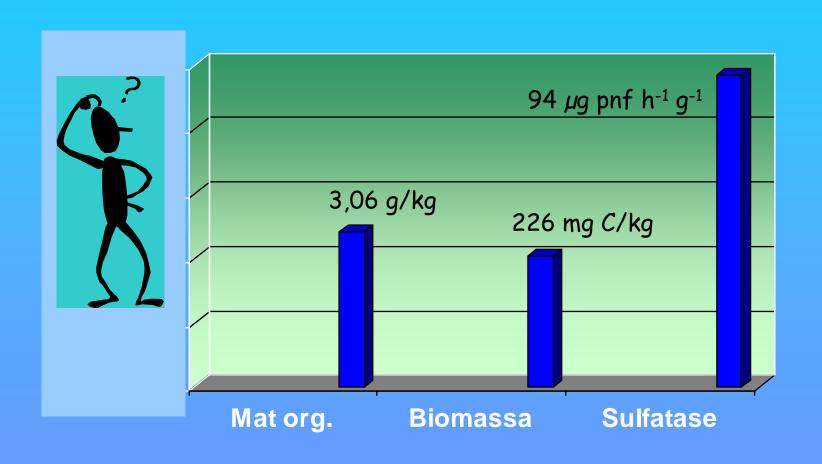


Bioindicadores: Caminhos possíveis





Interpretação dos valores individuais: Grande gargalo



■ Fazenda com 12 anos de adoção do SPD





Tabelas de Interpretação de Indicadores Químicos

Tabela 6. Interpretação da análise de solo da camada de 0 a 20 cm, para P extraído pelo extrator Mehlich 1, de acordo com o teor de argila, para sistemas de sequeiro em solos do Cerrado.

Teor de argila	Teor de P no solo						
	muito baixo	baixo	médio	adequado	alto		
%			mg/dm ³				
≤ 15	0 a 6,0	6,1 a 12,0	12,1 a 18,0	18,1 a 25,0	> 25,0		
16 a 35	0 a 5,0	5,1 a 10,0	10,1 a 15,0	15,1 a 20,0	> 20,0		
36 a 60	0 a 3,0	3,1 a 5,0	5,1 a 8,0	8,1 a 12,0	> 12,0		
> 60	0 a 2,0	2,1 a 3,0	3,1 a 4,0	4,1 a 6,0	> 6.0		

Tabela 7. Interpretação da análise de solo da camada de 0 a 20 cm, para P extraído pelo extrator Mehlich 1, de acordo com o teor de argila para sistemas irrigados em solo do Cerrado.

Teor de argila	Teor de P no solo					
	muito baixo	baixo	médio	adequado	alto	
%			mg/dm ³			
≤ 15	0 a 12,0	12,1 a 18,0	18,1 a 25,0	25,1 a 40,0	> 40,0	
16 a 35	0 a 10,0	10,1 a 15,0	15,1 a 20,0	20,1 a 30,0	> 30,0	
36 a 60	0 a 5,0	5,1 a 8,0	8,1 a 12,0	12,1 a 18,0	> 18,0	
> 60	0 a 3,0	3,1 a 4,0	4,1 a 6,0	6,1 a 9,0	> 9,0	

Tabela 8. Interpretação da análise de solo da camada de 0 a 20 cm, para P extraído pela resina trocadora de íons para sistemas agrícolas de sequeiro e irrigado em solos do Cerrado.

Sistema			Teor de P no sol	0	
agrícola	muito baixo	baixo	médio	adequado	alto
			mg/dm ³		
Sequeiro	0 a 5	6 a 8	9 a 14	15 a 20	> 20
Irrigado	0 a 8	9 a 14	15 a 20	21 a 35	> 35

Tabela 9. Interpretação da análise de solo do Cerrado, da camada de 0 a 20 cm, para pH $_{\text{H}_2}$ o, pH $_{\text{cacl}_4}$ e saturação por bases.

Interpretação	рН н₂о	pH cacl ₂	Saturação por bases
			%
Baixo (a)	≤ 5,1	≤ 4,4	≤ 20
Médio (a)	5,2 a 5,5	4,5 a 4,8	21 a 35
Adequado (a)	5,6 a 6,3	4,9 a 5,5	36 a 60
Alto (a)	6,4 a 6,6	5,6 a 5,8	61 a 70
Muito alto (a)	≥ 6,7	≥ 5,9	≥ 71

Tabela 10. Interpretação da análise de solo do Cerrado, da camada de 0 a 20 cm, a pH $_{\rm H,0}$ 6,0 para B, Cu, Mn e Zn.

nterpretação	B ¹	Cu ²	Mn ²	Zn ²
		mg	/dm³	
Baixo	< 0,2	< 0,4	< 1,9	< 1,0
Médio	0,3 a 0,5	0,5 a 0,8	2,0 a 5,0	1,1 a 1,6
Alto	> 0,5	> 0,8	> 5,0	> 1,6

¹ Extraído com água quente.

Tabela 11. Interpretação da análise de enxofre em solos do Cerrado, considerandose a média aritmética dos teores nas profundidades de 0 a 20 e 20 a 40 cm.

Interpretação	S 1	
	mg/dm³	
Baixo	≤ 4	
Médio	5 a 9	
Alto	≥ 10	

 $^{^1}$ Extraído com Ca(H $_2\mathrm{PO}_4$) $_2$ 0,01 mol/L em água (relação solo:solução extratora de 1:2,5). S = (teor na camada de 0 a 20 + teor na camada de 20 a 40 cm)/2.

² Extraído com extrator Mehlich 1.



Tabela de Interpretação de Indicadores Microbianos



Indicador	Classe de Interpretação				
	Baixo	Moderado	Adequado		
Biomassa Microb.	Miller	1000			
Resp. Basal					
B-Glucosidase					
Celulase					
Fosfatase Acida					
Arilsulfatase					





2013:

Estratégia para interpretação de bioindicadores baseada no rendimento de grãos e na matéria orgânica do solo, utilizando os mesmos princípios dos ensaios de calibração de nutrientes.

Primeiras tabelas para interpretação de bioindicadores

Soil Biology & Biochemistry

Interpretation of Microbial Soil Indicators as a Function of Crop Yield and Organic Carbon

André Alves de Castro Lopes

Univ. de Brasília Faculdade de Agronomia e Medicina Veterinária

Programa de Pós-Graduação em Agronomia Campus Universitário Darcy Ribeiro Caixa Postal 04508 Brasília. DF 70910-900, Brazil

Dialma Martinhão Gomes de Sousa

Embrapa Centro de Pesquisa Agropecuária dos Cerrados Caixa Postal 08223 Planaltina, DF 73310-970, Brazil

Guilherme Montandon Chaer

Embrapa Centro Nacional de Pesquisa de Agrobiologia Rodovia BR 465, Km7 Seropédica, RJ 23890-000, Brazil

Fábio Bueno dos Reis Junior

Embrapa Centro de Pesquisa Agropecuária dos Cerrados Caixa Postal 08223 Planaltina, DF 73310-970, Brazil

Wenceslau J. Goedert

Univ. de Brasília Faculdade de Agronomia e Medicina Veterinária Programa de Pós-Graduação em Agronomia Campus Universitário Darcy Ribeiro Caixa Postal 04508 Brasília, DF 70910-900, Brazil

Iêda de Carvalho Mendes*

Embrapa Centro de Pesquisa Agropecuária dos Cerrados Caixa Postal 08223 Planaltina, DF 73310-970, Brazil

An interpretative framework for microbial biomass C (MBC), basal respiration, and the activity of soil enzymes cellulase, 3-glucosidase, arylsulfatase, and acid phosphatase was developed for the clavey Oxisols of the Brazilian Cerrado. Soil samples (0-10-cm depth) were collected from 24 treatments from three long-term experiments and analyzed to determine their microbial attributes and soil organic C (SOC). These treatments presented a large range of Mehlich-extractable P and cumulative corn (Zea mays L.) and soybean [Glycine max (L.) Merr.] yields. The critical levels for the microbial indicators were defined based on criteria similar to those used in soil nutrient calibration tests. The microbial indicators were interpreted as a function of the relative cumulative yields (RCYs) of corn and soybean and the SOC using linear regression models. Adequacy classes for each microbial indicator as a function of the RCY and SOC were established based on the following criteria: ≤40%: low; 41 to 80%: moderate; and >80%: adequate. The critical levels equivalent to 80% of the RCY for MBC, basal respiration, cellulase, \(\beta\)-glucosidase, acid phosphatase, and arylsulfatase were: 375 mg C kg⁻¹, 90 mg CO₂-C kg⁻¹, 105 mg glucose kg⁻¹ d⁻¹, 115 mg p-nitrophenol kg⁻¹ h⁻¹, 1160 mg p-nitrophenol kg⁻¹ h⁻¹, and 90 mg p-nitrophenol kg-1 h-1, respectively. Similar critical levels were obtained when SOC was used as the interpretation criterion. The interpretation tables provided in this study establish, for the first time, reference values for the soil microbial indicators based on crop yields and constitute a first approximation. Their applicability to other conditions must be evaluated.

Abbreviations: MBC, microbial biomass carbon; RCY, relative cumulative yield; SOC, soil organic carbon.

There is growing evidence that soil microbial attributes are potential early indicators of changes in soil quality because they are more sensitive than a soil's chemical and physical properties (Miller and Dick, 1995; Bandick and Dick, 1999; Kandeler et al., 1999; Bending et al., 2004; Geisseler and Horwath, 2009; Peixoto et al., 2010). One of the major challenges in soil quality assessments using microbial indicators, however, is the difficulty in interpreting their individual values (Dick, 1992; Trasar-Cepeda et al., 1997; Gil-Sotres et al., 2005). Unlike the chemical indicators of soil fertility, for which the reference levels (low, medium, adequate, and high) are relatively well defined for each element and soil type (usually taking characteristics such as texture, organic matter content, and the management system into account), it is difficult to simply measure and interpret a series of microbial indicators independent of a comparative control or treatment (Dick, 1992).

The use of reference criteria (comparative assessments) has been suggested because the ideal values for the bioindicators can vary with climate, soil type, mineralogy,

Soil Sci. Soc. Am. J. 77:461-472 doi:10.2136/sssaj2012.0191

Received 14 June 2012

*Corresponding author (ieda.mendes@embrapa.br).

© Soil Science Society of America, 5585 Guilford Rd., Madison WI 53711 USA

All rights reserved. No part of this periodical may be reproduced or transmitted in any form or by any means, electronic or mechanical, including photocopying, recording, or any information storage and retrieval system, without permission in writing from the publisher. Permission for printing and for reprinting the material contained berein has been obtained by the publisher. **Embrapa**

Science

Interpretation of Microbial Indicators as a Function of Crop Yield and Organic Carbon in Cerrado Soils

ne of the major challenges in soil quality assessments using microbial indicators is the difficulty in interpreting their individual values. Unlike the chemical indicators of soil fertility, for which the reference levels (low, medium, adequate, and high) are relatively well defined for each element and soil type, it is difficult to simply measure and interpret a series of microbial indicators independent of a comparative control or treatment.

In a study published in the March–April 2013 issue of the Soil Science Society of America Journal, Brazilian researchers described an interpretative framework, based on the use of the principles of soil nutrient calibration tests, for microbial biomass carbon (MBC), basal respiration, and the activity of soil enzymes β-glucosidase, cellulase, arylsulfatase, and acid phosphatase. A set of 24 treatments from three long-term field experiments, in which P fertilization management was used to modulate crop yields and soil organic carbon (SOC), provided the ideal conditions to model the relationships among these parameters and the soil microbial indicators.

The microbial indicators were interpreted as a function of the long-term cumulative yields of corn and soybean and the SOC using linear regression models. Both interpretation strategies presented similar results. Target ranges (\$40% low, 41 to 80% moderate, and >80% adequate) for the microbial indicators were defined based on criteria similar to those used in soil nutrient calibration tests, and interpretative tables were generated. In addition to assisting in the interpretation of microbial indicators independent of a comparative control or treatment, these tables can also be useful in terms



Corn plots of low (left) and high (right) soil quality.

of establishing threshold limits for scoring functions to assess changes in soil quality using soil quality indexes.

The use of cumulative yields to generate the interpretation tables, rather than a single yield measurement, was key not only to minimize the influence of factors not related to soil quality (such as climatic adversities, plant genotypes, and the occurrence of pests and diseases) but also because it reflected, more accurately, all of the changes in the soil throughout the duration of the three long-term field experiments. However, considering that it is easier to assess the SOC content of a given area than its relative cumulative yield, the interpretation strategy based on the SOC has more practical use, the authors note.

Three nearby areas with native Cerrado vegetation were also included in the study as a reference for the original soil conditions. They allowed the authors to observe that the use of the interpretative tables based on crop yields and SOC to evaluate the soil quality of agricultural soils was more adequate and realistic than the use of reference soils under native vegetation. The biological functioning of native Cerrado soils, for instance, has some peculiarities that, if not well understood, can lead to erroneous interpretations of some of the biological indicators such as B-glucosidase and soil respiration. In addition, the use of interpretative tables based on the relationships of the microbial indicators with the relative cumulative yield and SOC content showed strong evidence supporting the idea that the equilibrium MBC levels found in the native areas may not be attainable targets in agricultural Cerrado soils, even under the best management practices. In short, the use of native Cerrado areas as the soil quality reference criterion would result in high quality agricultural soils being penalized for presenting MBC levels inferior to those found in the native area.

The interpretation tables generated were specific for the clayey Oxisols of the Brazilian Cerrado (which cover an area of 40 million ha), but future studies will evaluate the use of this interpretative framework for other soil types, soil textures, and land uses (pastures, perennials, and planted forests).

Adapted from Lopes, A.A.C., D.M.G. Sousa, G. Chaer, F.B. Reis Junior, W. Goedert, and I.C. Mendes. Interpretation of microbial soil indicators as a function of crop yield and organic carbon. Soil Sci. Soc. Am. J. 77(2). View the full article online at https://dl.sciencesocieties.org/publications/sssaj/tocs/77/2

doi:10.2134/csa2013-58-4-4

12 CSA News April 2013



1ª tabela de Interpretação de Valores Individuais de Indicadores Microbianos com base no Rendimento de Grãos

Específica para latossolos argilosos (40 milhões ha) e baseada nos princípios de calibração de nutrientes do solo.

Indicador	Classe de Interpretação					
	Baixo	Moderado	Adequado			
Biomassa Microb.	≤ 215	216 a 375	>375			
Resp. Basal	≤ 40	41 a 90	>90			
B-Glucosidase	≤ 65	66 a 115	>115			
Celulase	≤ 70	71 a 105	>105			
Fosfatase Acida	≤ 680	681 a 1160	>1160			
Arilsulfatase	≤ 40	41 a 90	>91			



Valores referência que podem fornecer informações sobre diferentes sistemas de manejo e seus impactos na qualidade do solo



1ª tabela de Interpretação de Valores Individuais de Indicadores Microbianos com base na Matéria Orgânica do Solo

>>>>

Específica para latossolos argilosos e baseada nos princípios de calibração de nutrientes do solo.

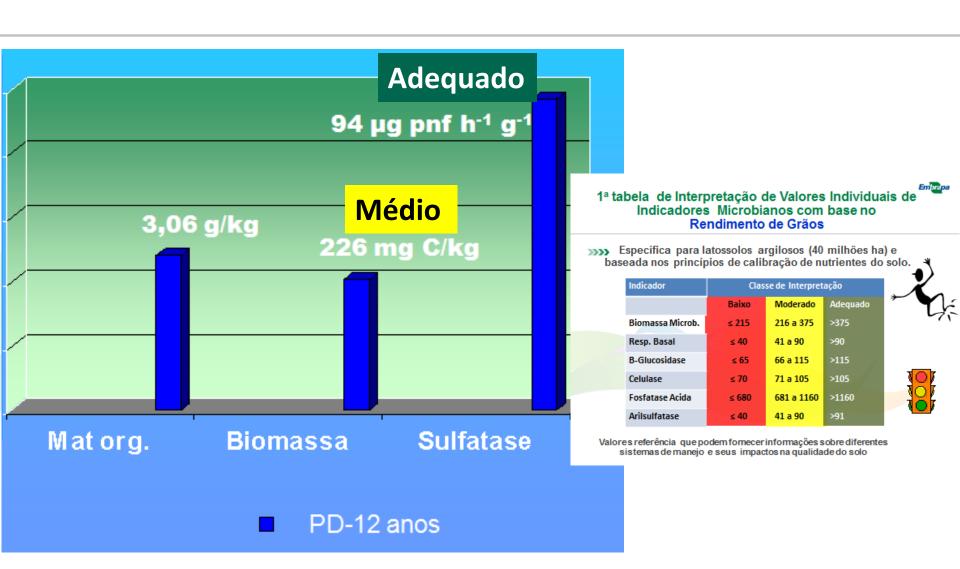
Indicador	Classe de Interpretação				
	Baixo	Moderado	Adequado		
Biomassa Microb.	≤ 205	206 a 405	>405		
Resp. Basal	≤ 40	41 a 100	>100		
B-Glucosidase	≤ 70	71 a 115	>115		
Celulase	≤ 60	61 a 140	>140		
Fosfatase Acida	≤ 640	641 a 1150	>1150		
Arilsulfatase	≤ 35	36 a 90	>90		



Valores referência que podem fornecer informações sobre diferentes sistemas de manejo e seus impactos na qualidade do solo



Interpretação de Valores Individuais de Indicadores Microbianos- Solos argilosos















Bioindicadores em SPD: Para quê e para quem?









Para quê e para quem?



i) Bioindicadores selecionados, com níveis críticos bem estabelecidos,

ii) que possam ser utilizados no monitoramento da qualidade do solo, pelos agricultores, nas diferentes regiões do Brasil.



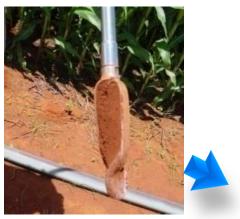




Unificar as amostragens para microbiologia e fertilidade do solo

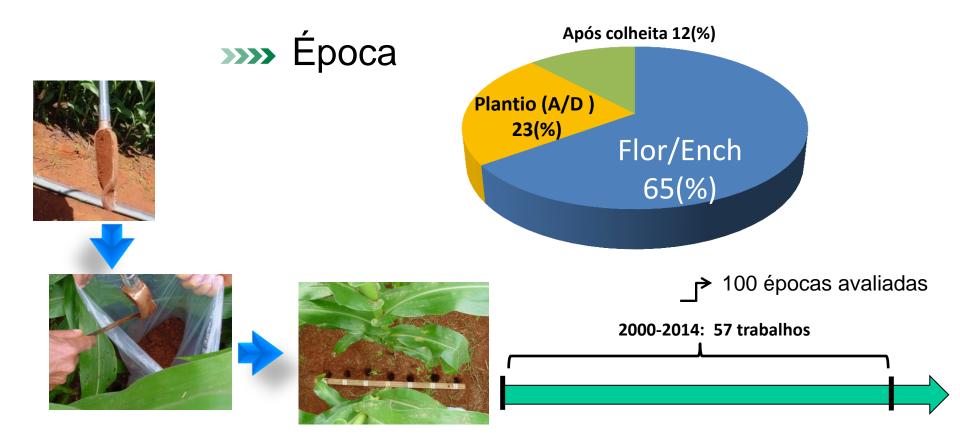
>>>> Profundidade 0-10 cm OK

>>>> Forma OK





Unificar as amostragens para microbiologia e fertilidade do solo



Unificar as amostragens para microbiologia e

fertilidade do solo

»» Época









Floração não é viável na prática

Unificar as amostragens para microbiologia e

fertilidade do solo

»» Época



Após a colheita

- Unificar as amostragens para microbiologia e fertilidade do solo: Labs comerciais
 - >>>> Preparo: peneiramento com solo úmido
 - >>>> Armazenamento em geladeira



- Unificar as amostragens para microbiologia e fertilidade do solo: Labs comerciais
 - >>>> Preparo: Pré-secagem e peneiramento : TFSA
 - >>>> Armazenamento





Bioindicadores em SPD no Brasil: O que precisamos

- iii) Selecionar alguns parâmetros-chave que serviriam como referencial em todos os estudos.
- >>>> Os de mais simples determinação analítica,
 - ligados à ciclagem da matéria orgânica do solo,
- y que não fossem influenciados pela aplicação de adubos e
- Reagentes baratos e fora da lista de controle do Exército

Bioindicadores que se adequem a amostragem após a colheita e aos procedimentos adotados no prétratamento das amostras de solo para as análises de fertilidade.



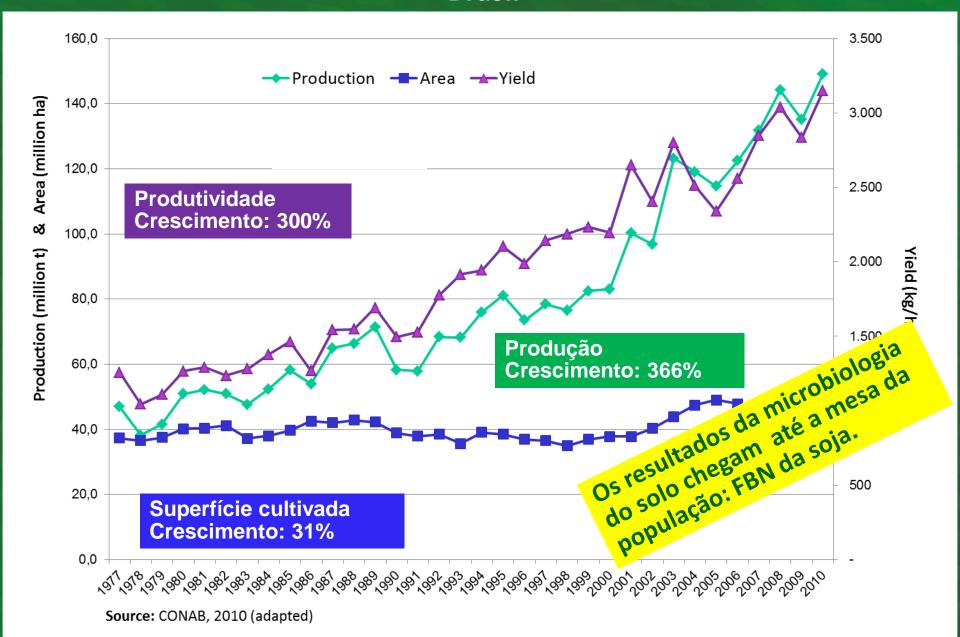
Índice de Preços Cesta Básica - FIPE





Evolução da producão, área e rendimento de graõs no Brasil







Crescimento com Sustentabilidade: grande oportunidade para o Brasil



Brasil no séc XXI potência:

- agrícola
- energética
- ambiental

Nova revolução verde: Microbiologia do solo

Século XXI: Agricultura + Serviços ambientais Qualidade do solo



Para certificar fazendas: MÉTRICAS:

>>> BIOINDICADORES de QS





Microbiologia em SPD no Brasil: 30 anos depois...

COMISSÃO III - BIOLOGIA DO SOLO

AS PRÁTICAS DE MANEJO DE SOLO NA POPULAÇÃO MICROBIANA(1)

G. N. SILVA FQ(2) & C. VIDOR(3)

RESUMO

Avaliou-se o efeito de práticas de manejo de solo sobre a população microbiana, estimada por contagem em placas. As amostras de solo foram coletadas em 1983, em parcelas experimentais situadas em três localidades da egião fisiográfica das Missões (RS). Os diferentes sistemas de preparo de solo não alteraram sensivelmente a população microbiana, que foi, no entanto, estimulada pelo cultivo de pastagens e rotação de culturas, enquanto a queima da palha de trigo tendeu a reduzi-la. O uso inadequado do solo reduziu sensivelmente a população microbiana, que foi recuperada, porém, em período relativamente curto, após a recuperação do solo pela calagem, adubação e uso de espécies fixadoras de nitrogênio e produtoras de grande quantidade de resíduos.

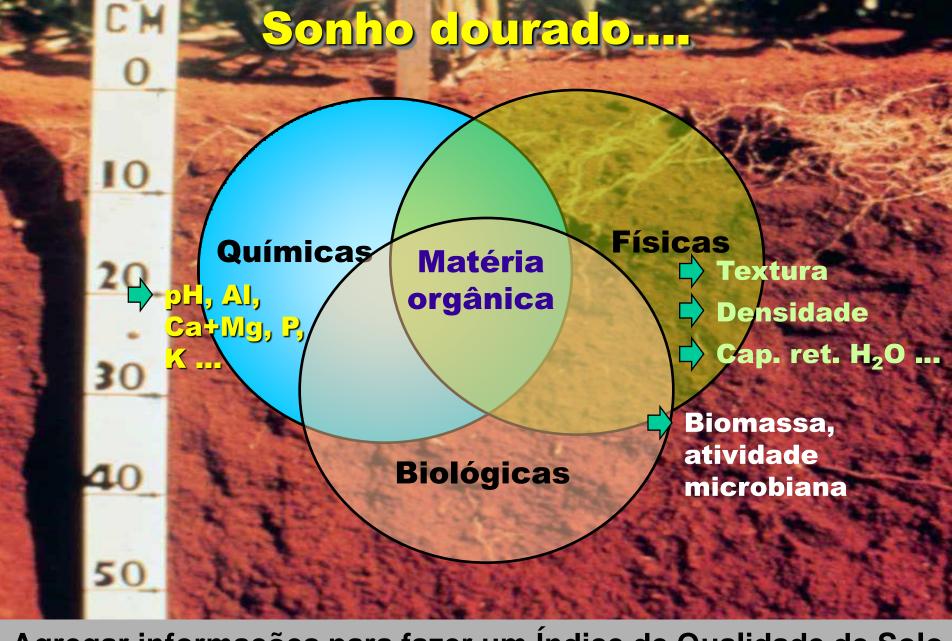
R bras. Ci. Solo 8:291-296, 1984

1984: 0 a 17 cm RS: Cruz Alta, Santo Angelo e Coxilha Bonita

⁽¹⁾ Pesquisa efetuada com recursos destinados pela FINEP ao Departamento de Solos/UFRGS ao projeto "Uso racional do solo para o aumento da produtividade agrícola e preservação do ambiente natural". Parte da dissertação de Mestrado em Agronomia (Solos) apresentada pelo primeiro autor à Faculdade de Agronomia/UFRGS em 1984. Recebido para publicação em outubro e aprovado em dezembro de 1984.

⁽²⁾ Engenheiro-Agrônomo, Professor Assistente do Departamento de Microbiologia e Parasitologia da Universidade Federal de Santa Catarina. CEP 88,000 – Florianópolis (SC).

⁽³⁾ Engenheiro-Agrônomo, Seção de Microbiologia do Solo, Instituto de Pesquisas Agronômicas, Secretaria da Agricultura (RS), e Professor Adjunto do Departamento de Solos da Universidade Federal do Rio Grande do Sul, Porto Alegre (RS). Bolsiero do CNPQ.



Agregar informações para fazer um Índice de Qualidade de Solo (IQS)

A equipe de microbiologistas do Brasil está mais do que preparada para aceitar o desafio da amostra

