2002

Avaliação de Novos Herbicidas no Controle de Qualidade da Água dos Mananciais

Maria Aparecida Faustino Pires; Maria N. Marques; Marycel Elena B. Cotrim¹

Resumo — O Brasil é citado pela Organização das Nações Unidas para a Agricultura e Alimentação (FAO) como um dos países que mais utiliza pesticidas, principalmente na horticultura. No total de vendas de agrotóxicos no Brasil, o estado de São Paulo tem a maior participação, caracterizando-se por possuir a mais intensa e diversificada produção agrícola do país. Visando fornecer subsídios para uma avaliação ambiental integrada realizou-se um estudo de monitoramento dos principais agrotóxicos, em especial os herbicidas atrazina, simazina e trifluralina e dos inseticidas aldicarb, carbofuram e carbaril, muito utilizados na agricultura do estado. Caracterizou-se, quanto a presença desses agrotóxicos, nove microbacias localizadas nas Bacias hidrográficas dos Rios Mogi-Guaçu e do Rio Pardo. Verificou-se que existe uma relação direta entre o uso desses agrotóxicos e a incidência deles na água. Verificou-se que a qualidade da água nas bacias está relacionada com a sazonalidade e com o período de safra e entre-safra.

Palavras-chave — Gestão Ambiental – qualidade da água.

I. INTRODUÇÃO

O desenvolvimento sustentável é um dos principais desafios da humanidade atualmente. A prioridade no uso de recursos naturais surgiu em função do uso da água e da necessidade de preservação da sua qualidade. As principais implicações da degradação da qualidade da água são: descontrole do ecossistema, perda na biodiversidade, contaminação de ecossistemas marinhos, contaminação das fontes de águas subterrâneas e mortes provocadas por doenças transmitidas pelo não tratamento da água [1]

A agricultura, um dos principais componentes da economia mundial, contribui de forma cada vez mais acentuada para a degradação da qualidade da água através do lançamento de poluentes na água como: pesticidas, sedimentos, fertilizantes, adubo animal e outras fontes de matéria orgânica e inorgânica. Muitos destes poluentes atingem as fontes de água superficial e subterrânea durante o processo de escoamento e percolação, chamadas de fontes não-pontuais de poluição. A Organização das Nações Unidas para Agricultura e Alimentação (FAO) cita o Brasil como um dos países que mais utilizam pesticidas, principalmente na horticultura. No total de vendas de agrotóxicos no Brasil, o Estado de São Paulo tem a maior participação com 28,2%, seguido pelo Paraná com 20,6%, Rio Grande do Sul com 13% e Minas Gerais com 8,6% [2].

O censo agropecuário de 1995 – 1996 (IBGE, 1997) mostra os indicadores do alto padrão tecnológico predominantes na agricultura do estado de São Paulo e revela que 91,5% das lavouras usam fertilizantes; mais de 81% das lavouras fazem o controle de pragas; 13,4% dos estabelecimentos usam irrigação.

Cerca de 85,2% da área do estado, ou seja, 20.595,700 ha está associada ao uso agrícola do solo. O potencial hídrico superficial do estado é de 3.140 m³ s⁻¹, podendo dispor de 2.105 m³ s⁻¹ (67% da vazão total). Uma avaliação recente baseada na vulnerabilidade natural de (característica intrínseca do meio físico) associada à existência de carga potencial de poluição (interferência antrópica), identificou diversas áreas críticas em termos de risco de potencial de contaminação, que englobam, além de outras áreas, toda a área de ocorrência do aquifero Guarani [3]. Estudos realizados pela CETESB mostraram que as bacias dos Rios Mogi-Guaçu e Pardo estão entre as seis bacias do Estado com o maior número de casos de mortandade de peixes, somando 51,5% do total. Entre as principais causas apontadas, estão o uso inadequado de agrotóxicos, despejos das usinas de açúcar e álcool e os efluentes urbano-industriais [4] [5].

No Brasil o aumento de casos de intoxicação e contaminação do meio ambiente, principalmente nos alimentos e água, vêm aumentando nos últimos anos em consequência do uso de pesticidas na agricultura. O CONAMA – Conselho Nacional de Meio Ambiente – é o órgão responsável pela elaboração de normas e padrões compatíveis com o meio ambiente ecologicamente equilibrado e essencial à sadia qualidade de vida.

A Resolução CONAMA nº 20/86 de 30/07/86 e a Lei Estadual de São Paulo nº 997 de 31/05/79, regulamentada pelo Decreto nº 8.468 de 08/09/76 tratam os recursos hídricos por classes, diferenciando-as pelos padrões numéricos de emissão dos poluentes que podem ser lançados pelas indústrias. O controle de qualidade da água de abastecimento público é efetuado através de dois instrumentos. O primeiro deles é executado pelo próprio produtor, o qual é denominado "controle operacional", e visa à adaptação dos processos produtivos para o atendimento de qualidade pré-estabelecido. O segundo instrumento designado "controle legal" ou vigilância sanitária deveria ser realizado por entidades distintas, autônomas e independentes, mas que no Brasil é atribuição inalienável dos Ministérios de Saúde ou, por

10367

Maria Ap. F. Pires, mapires@net.ipen.br, Maria N. Marques, mmarques@net.ipen.br, Marycel E. B. Cotrim, <u>mecotrim@net.ipen.br</u>, Instituto de Pesquisas Energética e Nucleares – PEN/CNEN-SP, Travessa R n° 400, Cidade Universitária São Paulo-SP, Tel. +55-11-3816.9342, Fax +55-11-3816.9325.

Agadecimentos: SABESP, Padet/Finep RHAE/CNPq/FAPESP

delegação das Secretarias Estaduais de Saúde. No Brasil, a Portaria n 36/MS, de 19/01/1990, que estabelece os padrões de potabilidade de água para o abastecimento público no território nacional e foi substituída, recentemente, pela Portaria n 1469/MS, de 29/12/2001.

II-ÁREA DE ESTUDO:

DESCRIÇÃO DAS ÁREA E DAS BACIAS DE AMOSTRAGEM

O trabalho foi conduzido em 9 microbacias pertencentes às bacias dos Rios Mogi-Guaçu e Pardo, sendo 4 pertencentes à bacia do Rio Mogi-Guaçu e 5 pertencentes à bacia do Rio Pardo. As bacias hidrográficas dos Rios Pardo e Mogi-Guaçu estão localizadas na região nordeste do Estado de São Paulo. Os Rios Pardo e Mogi-Guaçu, de acordo com relatório da qualidade de águas de rios e reservatórios são classificados como rios de classe 2 [5].

A bacia do Rio Pardo, classificada como UGRH 04 (Unidade Gerencial de Recursos Hídricos 04 – Pardo) engloba um total de 23 municípios, possui uma população urbana de 809.937 habitantes e uma população rural de 74.047 habitantes. Os principais rios da região são: Pardo, Canoas, Peixe, Fartura, Guaxupé e Ribeirão Bom Jesus e os Reservatórios Euclides da Cunha, Graminha e Armando de Sales Oliveira. As principais atividades relacionadas ao uso e ocupação do solo da região são: atividade agrícola, pastoril e urbana, destacando-se a indústria alimentícia, usinas e engenhos de cana de açúcar, curtumes, papel e celulose e metalúrgica.

A bacia do Rio Mogi-Guaçu, denominada de UGRH 09 – Mogi-Guaçu, apresenta um total de 38 municípios. Os principais rios da região são: Mogi-Guaçu, Jaguari-Mirim, Eleutério, Peixe, Oricanga, Itupeva, Claro, Mogi-Mirim e os Ribeirões do Roque e do Quilombo. A região apresenta uma população urbana de 1.082.621 habitantes e uma população rural de 125.810 habitantes [6].

A região em estudo abrange 9 municípios pertencentes às duas bacias e engloba 13 pontos de captação superficial, os municípios são: Águas da Prata, Espírito Santo do Pinhal, Santo Antônio do Jardim e São João da Boa Vista, localizados na bacia do Rio Mogi-Guaçu. Divinolândia, Itobi, Mococa, São Sebastião da Grama e Vargem Grande do Sul estão localizados na bacia do Rio Pardo e os pontos Campestrinho (município de Divinolândia) e São Roque da Fartura (município de São Sebastião da Grama), Cascata, Vila Nossa Senhora Aparecida localizadas no Município de Águas da Prata. É uma região predominantemente agrícola e com cultura bastante diversificada com ênfase nas culturas de café e batata inglesa [5]. A Tabela I lista as comunidades estudadas com os seus respectivos códigos de amostragem, a população das áreas estudadas, a área da unidade territorial e a área dos estabelecimentos agropecuários [7].

A região conta com vários aspectos impares como captação superficial susceptível a contaminação por agrotóxicos e, geologicamente, esta é uma região peculiar no Estado de São Paulo para o estudo do comportamento das águas. A Oeste estão os divisores de água determinando as cabeceiras hidrográficas da região. A leste localiza-se as rochas sedimentares da bacia do Paraná que se estende até Goiás e

Mato Grosso a noroeste à Argentina a leste e ao Uruguai a sudoeste [5].

Um inventário preliminar selecionou os pesticidas registrados no Brasil em função dos pesticidas aplicados na área piloto, cruzando-se os compostos contemplados pela Organização Mundial da Saúde (OMS) e Órgão das Nações Unidas para Organização da Agricultura e Alimentos (FAO). De tal inventário foram selecionado um total de seis pesticidas sendo, do grupo dos carbamatos o aldicarb, carbaril e carbofuram, do grupo das triazinas a simazina e atrazina e do grupo das nitroanilinas o trifuralim.

TABELA I
COMUNIDADES ESTUDADAS COM OS SEUS RESPECTIVOS
CÓDIGOS DE AMOSTRAGEM, A POPULAÇÃO, ÁREA DA UNIDADE
TERRITORIAL E ÁREA DOS ESTABELECIMENTOS

AGROPECUÁRIOS								
Município / Distrito	Código Sabesp	População (habit.)	Área da unidade territorial (Km²)	Área de estabelecimentos agropecuários (ha)				
	Ţ	JGRH – 4 - Pa	ırdo					
Campestrinho	IG 69	Distrito de Divinolândia						
Divinolândia	IG 68	11.504	223	17.548				
Itobi	IG 70	6.802	139	11.537				
Mococa	IG 61	63.811	858	66.985				
S S Grama	IG 83	11.474	253	24.048				
S R da Fartura	IG 65	Distrito de S S Grama						
V G do Sul	IG VGS	34.123	267	24.533				
	UGR	H – 9 – Mogi	-Guaçu					
Águas da Prata	IG 64	7.171	143	8.426				
Cascata	IG 66	Distrito de Águas da Prata						
E S do Pinhal	IG 63	38.091	391	38.755				
S J Boa Vista	IG 60	73.735	517	42.476				
S A do Jardim	IG 72	6.058	110	10.041				
N S da Aparecida	IG 67	Distrito de Águas da Prata						

ESTUDOS DA LEGISLAÇÃO VIGENTE PARA A POTABILIDADE DA ÁGUA.

Em países como os Estados Unidos e na Europa, orgãos com o intuito de proteger o meio ambiente, como a Agência de Proteção Ambiental (EPA) e a Agencia Européia de Meio Ambiente (EEA), respectivamnte, estabeleceram concentrações máximas permissíveis de pesticidas em águas naturais e de abastecimento. A EEA estipulou um limite de concentração admisível de 0,5 µgL⁻¹ para somatória de todos o compostos pesticidas e 0,1 µgL⁻¹ para cada um encontrado em águas de abastecimentos e para águas superficiais concentrações entre 1,0 e 3,0 µgL⁻¹. Já EPA estipula níveis máximos de concentrações, de acordo com o grau de toxicidade de cada pesticida [8].

No Brasil, em 1990 o Ministério da Saúde re-definiu as normas e padrão de potabilidade da água destinada ao consumo humano através da Portaria nº 36 de 19/01/90. Esta contempla, somente alguns pesticidas organoclorados, baseada em limites estipulados pela EEA. Os pesticidas estudados neste trabalho, frequentemente utilizados em práticas agrícolas brasileiras, não estão presentes na Portaria nº36.

Somente dez anos depois, em dezembro de 2000, temos uma revisão desta portaria, sendo instituida a Portaria nº 1469

/MS/ de 29 de dezembro de 2000, D.O.U., de 10/01/01, Brasília. Em relação a Portaria 36/90 foram alterados alguns valores máximos permissíveis, excluídos dos parâmetros de potabilidade a prata, o toxafeno e o fenol e incluídos 28 parâmetros no total. Sendo destes, 5 inorgânicos, 5 orgânicos, 12 agrotóxicos, 5 substâncias que afetam a qualidade organoléptica e as microcistinas produzidas pelas cianobactérias. Dos seis pesticidas estudados neste trabalho três foram incluídos como parâmetros dos padrões de potabilidade estabelecidos pela nova portaria. São eles atrazina, simazina e trifluralina os quais têm como valores máximos permissíveis (vmp) 2,0 µgL⁻¹, 2,0. µgL⁻¹e 20,0µgL⁻¹, respectivamente. A Tabela II apresenta um resumo das principais características dos pesticidas estudados.

TABELA II
CARACTERÍSTICAS DOS PESTICIDAS ANALISADOS [9]

Сомроѕто	GRUPO DE PESTICIDA	CLASSE	TOXIDADE	NMAS (µgL-1)
Aldicarb	Carbamatos	A, I, N	Inibe a acetilcolinesterase	10
Atrazina	Triazinas	Н	Possível causador de câncer	3
Carbaril	Carbamatos	I	Inibe a acetilcolinesterase	10
Carbofuran	Carbamatos	I, N	Inibe a acetilcolinesterase	40
Simazina	Triazinas	Н	Possível causador de câncer	4
Trifluralina	Nitroanilinas	Н	Atua na divisão celular	2

A = Acaricida, H = Herbicida, I = Inseticida, N = Nematicida NMAS = Nível Máximo Aconselhado a Saúde

III-METODOLOGIA

Com o objetivo de avaliar o comprometimento da qualidade da água em áreas rurais destinadas a captação e distribuição de água potável, Lebre desenvolveu, no laboratório orgânica do Centro de Química e Meio Ambiente (CQMA)do Instituto de Pesquisas Energéticas e Nucleares IPEN/CNEN-SP, a metodologia para a determinação de herbicidas e inseticidas em águas superficiais utilizando extração líquido - sólido (SPE) para pré-concentração, e extração dos compostos pesticidas, em conjunto com a cromatografia líquida de alta eficiência com detecção UV-visível, para a separação e quantificação [8]. Esta metodologia foi utilizada para a determinação e quantificação dos pesticidas nas amostras deste trabalho.

III.1.-PARTE EXPERIMENTAL

EQUIPAMENTO E MATERIAIS

HPLC modelo LC – 10Ai da Shimadzu com duas bombas peristálticas de fluxo constante e programador de gradiente para dois solventes, um injetor Rheodyne 9725, com "loop" de 20μL. Este sistema está acoplado a um detector UV/visível SPD 10Ai da Shimadzu e um microprocessador de dados equipado com o programa CLASSLC10/M10, também da Shimadzu, que registra os sinais do detector; software Validation (Shimadzu); coluna de fase reversa

Shim-Pach CCL-ODS C₁₈ (150 x 4,6mm ID 5μm) Shimadzu; pré-coluna G-ODS C₁₈ (10 x 4,0mm ID 5μm) Shimadzu, sistema purificador de água Easypure RF (Barnestd), Colunas de SPE ENVI C₁₈ 500mg 3mL (polipropileno) Supelco; sistema de extração SPE a vácuo desenvolvido no laboratório; sistema de filtração de soluções em membranas a vácuo (Santórios).

REAGENTES E SOLUÇÕES

Todos os reagentes utilizados são de grau analítico cromatográfico ou compatível, de procedência: EM Merck, Mallinckold Nanograde ou Merck.

Água ultrapura de baixa condutividade inferior a 1 uScm⁻¹; acetonitrila; solução 50% (v/v) acetonitrila e água; solução de ácido monocloroacético 2,5M (118g do ácido em 500mL de água); solução de acetato de potássio 2,5M (122,5g do sal em 500mL de água); solução tampão ácido monocloroacético/acetato de potássio pH 3 (312mL/200mL v/v); tiossulfato de sódio; solução Padrão de Referência com certificado de pureza ACCUSTANDARD Inc., 1mL concentração 1000mgL⁻¹: aldicarb e carbofuran; padrão analítico com certificado de pureza adquirido do Institut of Organic Industrial Chemistry: carbaril 99,8%, atrazina 99,8% e trifluralina 99,5%; padrão analítico com certificado de pureza fornecido pela Ciba-Geigy: simazina 99,8%; solução Padrão Estoque (individual) à concentração de 10mgL⁻¹ em 100mL de acetonitrila; solução Padrão Intermediária contendo todos os compostos à concentração de 1,0mgL⁻¹ 50mL em acetonitrila (ACN). A partir desta foram feitas todas as diluições necessárias, para a realização do trabalho, em solução ACN/H2O 50% (v/v).

Obs: Todas as soluções padrões preparadas devem ser mantidas no congelador e na ausência de luz. Estas soluções, armazenadas adequadamente, são estáveis por 1 ano [8].

III.2.-PROCEDIMENTO

Coleta e Preservação das Amostras de Água Superficial e Preparação das Amostras

As amostras foram coletadas nas superfícies dos rios, em vidros âmbar de 1L contendo 30mL de solução tampão pH 3 e uma espátula de tiossulfato de sódio [10], após a coleta os frascos foram tampados com papel alumínio e vedados com a tampa. As amostras , devidamente identificadas foram mantidas no isopor com gelo para o transporte. Ao chegar no laboratório os frascos foram transferidos para refrigeradores e mantidos a temperatura aproximada de 4 C.

As amostras foram filtradas em membranas de 0,45 µm, para eliminar partículas em suspensão. 250mL da amostra foram transferidos para um balão volumétrico de mesmo volume. O pH das amostras foi medidos e mantidos em 3. Em seguida, as amostras foram submetidas à extração líquidosólido - SPE, a temperatura ambiente.

IV-RESULTADOS E DISCUSSÕES

Foram realizadas cinco coletas no período de junho de 1999 a julho de 2000, durante os meses de junho e setembro de 1999 e fevereiro, abril e junho de 2000. Os Resultados obitidos apresentados na Tabela III. De um total de 130 análises, 13 apresentaram presença de herbicidas, representando 10% das amostras.

TABELA
RESULTADOS DAS ANÁLISES DE PESTICIDAS NAS AMOSTRAS

	(µg.L.¹)					
		Jun/1999	Set/1999	Fev/2000	Abril/2000	Jun/2000
IG	Bruta	<ld< td=""><td>Trif. 0,89</td><td>∢LD</td><td>Trif. 0,89</td><td>⊲LD</td></ld<>	Trif. 0,89	∢LD	Trif. 0,89	⊲LD
60	Tratada	X	X	X	X	X
IG	Bruta	<ld< td=""><td><ld< td=""><td>∢LD</td><td>∢LD</td><td>≺LD</td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td>∢LD</td><td>∢LD</td><td>≺LD</td></ld<>	∢LD	∢LD	≺LD
63	Tratada	< L D	<ld< td=""><td><ld< td=""><td>∢LD</td><td>≺LD</td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td>∢LD</td><td>≺LD</td></ld<>	∢LD	≺LD
IG	Bruta	<ld< td=""><td>∢LD</td><td>∢LD</td><td>∢LD</td><td>Trif. <lq< td=""></lq<></td></ld<>	∢LD	∢LD	∢LD	Trif. <lq< td=""></lq<>
64	Tratada	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<></td></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<>	<ld< td=""></ld<>
IG	Bruta	∢LD	∢LD	⊲LD	∢LD	<ld< td=""></ld<>
66	Tratada	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td><td< td=""></td<></td></ld<></td></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td><td< td=""></td<></td></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><td< td=""></td<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><td< td=""></td<></td></ld<>	<td< td=""></td<>
IG	Bruta	Ald. 0,10	<ld< td=""><td><ld< td=""><td>∢LD</td><td>Sim. ⊲LQ</td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td>∢LD</td><td>Sim. ⊲LQ</td></ld<>	∢LD	Sim. ⊲LQ
67	Tratada	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td>∢LD</td><td><ld< td=""></ld<></td></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><ld< td=""><td>∢LD</td><td><ld< td=""></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td>∢LD</td><td><ld< td=""></ld<></td></ld<>	∢LD	<ld< td=""></ld<>
IG	Bruta	∢LD	∢LD	Sim. 0,40	≺LD	X
72				Atr. 0,52		
	T4. 4.	х	<ld< td=""><td>Trif. 1,13 <ld< td=""><td>∢LD</td><td>⊲LD</td></ld<></td></ld<>	Trif. 1,13 <ld< td=""><td>∢LD</td><td>⊲LD</td></ld<>	∢LD	⊲LD
IG	Tratada	^	4TD	Atr. 0,32	<rb> ✓CD</rb>	- ⟨LD
61	Bruta Tratada	X	∢LD	Au. ∪,32 <ld< td=""><td>₹D</td><td><ld< td=""></ld<></td></ld<>	₹D	<ld< td=""></ld<>
IG	Bruta	—————————————————————————————————————	- ₹D		- ∠TD	
65	Tratada	≺LD	∢LD	∢LD	<ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<>	<ld< td=""></ld<>
IG	Bruta	- ⟨LD	₹D	Atr. 0,02	- ⟨LD	- ⟨LD
68	Druta	₹ LD	400	Trif. 0,31	√LD	₩.
00	Tratada	x	<ld< td=""><td>⊲LD</td><td>⊄LD</td><td><ld< td=""></ld<></td></ld<>	⊲LD	⊄ LD	<ld< td=""></ld<>
IG	Bruta	∢LD	∢LD	<ld< td=""><td>∢LD</td><td>Trif. <lq< td=""></lq<></td></ld<>	∢LD	Trif. <lq< td=""></lq<>
69	Tratada	x	<ld< td=""><td>X</td><td><ld< td=""><td>∢LD `</td></ld<></td></ld<>	X	<ld< td=""><td>∢LD `</td></ld<>	∢LD `
IG	Bruta	∢LD	<ld< td=""><td>∢LD</td><td>∢LD</td><td>Sim. <lq< td=""></lq<></td></ld<>	∢LD	∢LD	Sim. <lq< td=""></lq<>
70	Tratada	x	<ld< td=""><td><td< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<></td></td<></td></ld<>	<td< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<></td></td<>	<ld< td=""><td><ld< td=""></ld<></td></ld<>	<ld< td=""></ld<>
IG	Bruta	∢LD	∢LD	⊲LD	<ld< td=""><td>Trif. <lq< td=""></lq<></td></ld<>	Trif. <lq< td=""></lq<>
83	Tratada	x	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td>∢LD</td></ld<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><ld< td=""><td>∢LD</td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td>∢LD</td></ld<>	∢LD
IG	Bruta	Trif. 0,47	⊄LD	∢D	⊲LD	∢LD
VGS	Tratada	Sim. <lq< td=""><td><ld< td=""><td><ld< td=""><td><td< td=""><td>∢LD</td></td<></td></ld<></td></ld<></td></lq<>	<ld< td=""><td><ld< td=""><td><td< td=""><td>∢LD</td></td<></td></ld<></td></ld<>	<ld< td=""><td><td< td=""><td>∢LD</td></td<></td></ld<>	<td< td=""><td>∢LD</td></td<>	∢LD

LD (µg.L⁻¹): Ald. = aldicarbi - 10,50; Sim. = simazina - 0,96; Carb. = carbofuran - 4,60; Car. = carbaril - 0,64; Atr. = atrazina - 0,88; Trif. = trifluralina - 10,40.

LQ (µg.L⁻¹): Ald. = aldicarbi - 34,80; Sim. = simazina - 3,21; Carb. = carbofuran - 15,00; Car. = carbaril - 2,12; Atr. = atrazina - 2,92; Trif. = trifluralina - 34,70.

Os resultados obtidos mostraram que ocorre uma incidência maior de pesticidas durante o período chuvoso, principalmente dezembro, janeiro e fevereiro. Este período coincide com a época de maior utilização de pesticidas na lavoura e que a chuva contribui para carrear os pesticidas para os corpos d'água. Durante o período de seca, apesar de ter observado valores sensíveis de pesticidas, a concentração determinada foi muito baixa e, na maioria dos casos a concentração estava abaixo do limite de determinação do método. A presença de pesticidas no período de seca pode ser explicada pela utilização da agricultura intensiva, ou seja, os agricultores plantam durante o período de secas e substituem as chuvas pelos sistemas de irrigação para aumentar a

produtividade, obtendo-se dessa forma duas safras durante o ano

A presença de herbicidas em água tratada foi verificada no ponto IGVGS (simazina, no mês de junho de 1999), todos abaixo do limite de quantificação, como mostra a Figura 1.

O herbicida trifluralin apareceu em todos os meses monitorados nas amostras de água bruta.

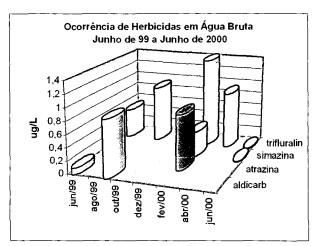


Fig. 1. Ocorrência de herbicidas e pesticidas em água bruta.

V- CONCLUSÕES

Verificou-se a presença de alguns herbicidas e inseticidas na água em baixas concentrações, não comprometendo a qualidade da água. Mas indicando a necessidade de um monitoramento periódico, principalmente durante o período de cheia.

Neste contesto, a Portaria n 1469 - 29/12/2000 por ser mais abrangente que a anterior, Portaria n 36/MS, e aborda temas como: controle e gerenciamento de mananciais, controle de cianobactérias e a inserção de substâncias novas nos padrões de potabilidade. Vem ao encontro das necessidades de estados economicamente desenvolvidos com os das Regiões Suldeste e Sul, mas ao mesmo tempo se torna mais onerosa, pois para que a sua implantação será necessário o desenvolvimento de novas metodologias e treinamento técnico associado ao fato de que para a determinação de algumas das substâncias inseridas nos padrões de potabilidade são necessários aparelhos instrumentais de alta tecnologia e mão de obra altamente especializada.

VI-REFERÊNCIAS

- [1] WHO and UNICEF, "Global water supply and sanitation assessment 2000 report", Colaborative Council: WA 675, 2000.
- [2] FOLHA DE SÃO PAULO (1998), Cademo Agrofolha, 3 de março de 1998
- [3] IG/CETESB/DAEE, "Mapcamnto da Vulnerabilidade e Risco de Poluição das Águas Subtenâneas no Estado de São Paulo", Governo do Estado de São Paulo, Secretaria do Estado e Meio Ambiente, Secretaria de Recursos Hidricos Saneamento e Obras, vol. I, São Paulo, 1997.
- [4] E.M. Oliveira, L. Ishihata, M.R. Lourenço, "Macrozoneamento das Bacias dos Rios Mogi-Guaçu e Pardo. Questões Sócios-Ambientais Regionais",

Governo do Estado de São Paulo, Secretaria da Agricultura e Abastecimento,

- Secretaia de Economia e Planejamento, São Paulo, 1995.

 [5] L. Katsuóka, "Avaliação do Impacto da Atividade Agropecuária na Qualidade da Água em Áreas de Captação Superficial nas Bacias Hidrográficas dos Rios Mogi-Guaçu e Pardo, São Paulo", Tese de Doutorado, IPEN/CNEN São Paulo, 2001.
- [6] CETESB, "Relatório de Qualidade das águas Interiores do Estado de São Paulo 1999", São Paulo, 1999.
- [7] IBGE, "Censo Agropecuário 1995/1996", nº 19, São Paulo, 1997.
 [8] D T Lebre, "Desenvolvimento de Metodologia para a Determinação de Herbicidas e Inseticidas em Águas Superficiais Utilizando Extração Líquido-Sólido e Cromatografia Líquida de alta Eficiência", Dissertação de Mestrado, IPEN/CNEN São Paulo, 2000.
- [9] W J Hayes and E R Laws, "Handbook of Pesticides Toxicology", 1° ed., San Diego: Academic, 1997.
- [10] Standard Methods for the Examination of Water and Wastewater, 19° ed. Nova York, NY.; p. 6-109 a 6-114, 1997.

II CONGRESSO BRASILEIRO DE PESQUISAS AMBIENTAIS E SAÚDE". Santos - SP . 03 à 04/06/2002.