## 技術論文

# 共焦点レーザー走査型顕微鏡を用いる顕微吸光度分析

松本 朋子<sup>®1</sup>, 白木 隆一<sup>2</sup>, 松 本 仁<sup>2</sup>, 白 上 务<sup>2</sup>, 保田 昌秀<sup>2</sup>

共焦点レーザー走査型顕微鏡(CLSM)を用いた顕微吸光度分析の精度及び適応範囲などを検証するため に、粒径が 50 及び 150 μm の 2 種類の球状シリカゲルにジヒドロオキソ(テトラフェニルボルフィリナト) アンチモン臭化物錯体(1)を0.70~3.59 mmol dm<sup>-3</sup>のモル濃度(C<sub>1</sub><sup>m</sup>)で吸着させてマイクロビーズ(2) を調製した. CLSM での試料の測定領域は、対物レンズの倍率及びピンホールの直径又はファイバーコアの 直径によって決められる直径が 2.14 μm の円形内であることが分かった.更に分析範囲、測定範囲などの分 析条件を検討した結果、4.9~350 μm の球状試料について測定波長が 488~775 nm で分析可能であること が分かった.そこで、CLSM に付属する透過照明装置を利用して可視光吸光度分析を行い分析精度について 検討を行った.その結果、吸光度(A)から求めた 2 中の1のモル濃度(C<sub>2</sub>)は C<sub>1</sub><sup>m</sup>と標準偏差 0.11~0.73 で良い一致を示した.しかし、A が 0.8 以上のサンプルでは、直線からのずれが確認され、A の測定範囲は 0.8 以下であることが分かった.以上のように、CLSM を用いる顕微吸光度分析は、ミクロンオーダーの光透過 性の微小材料中の成分濃度を定量するために有効な方法であることが分かった.

### 1 緒 言

新規機能性材料の開発と関連して、マイクロビーズ、微 粉体、マイクロカプセルなどの数十から数百ミクロンの大 きさの微小固体材料が注目されており、これらの微小材料 の定量分析技術の開発が重要となっている<sup>1)</sup>.今までに、 フーリエ変換赤外分光分析及び紫外-vis分光、反射分光<sup>2)</sup>、 及び蛍光解析<sup>3)</sup>などによるマイクロビーズの表面解析及び その破砕物の定性分析が報告されているが、定量分析につ いての報告が少ない.特に、顕微可視分光光度計が普及し ていないために、微小領域の可視吸光度分析の報告例が少 ない.

著者らは、共焦点レーザー走査型顕微鏡(confocal laser scanning microscope, CLSM)において、付属する透過照 明装置を利用して吸光度分析が行えるのではないかと考 え、CLSM を用いる微小領域での吸光度分析法の開発を目 指している<sup>4)5)</sup>. CLSM によって光透過性の微小材料の吸 光度及び光路長を正確に測定できれば、溶液における吸光 度分析と同様の原理で微小材料中の特定の発色団の濃度を 決定することができると考えられる.

そこで、本論文では、ミクロンオーダーの球状シリカゲ ル(SiO<sub>2</sub>)にアンチモンポルフィリン錯体を吸着させてマ イクロビーズを調製し(Fig. 1),これを試料として用い て CLSM による顕微吸光度分析の精度及び適応範囲等に ついて検討を行ったので報告する.

#### 2 実 験

#### 2.1 試 薬

マイクロビーズの調製に必要なジヒドロオキソ(テトラフェニルポルフィリナト)アンチモン臭化物錯体(1; C<sub>44</sub>H<sub>30</sub>N<sub>4</sub>O<sub>2</sub>SbBr,分子量M = 848.4)は、既報に従って合成した<sup>6)</sup>.1の紫外可視吸収スペクトルをアセトニトリル中で測定し、Soret帯及びQ帯の極大吸収波長である417 nm及び547 nmにおけるモル吸光係数( $\epsilon_{417}$ 及び $\epsilon_{547}$ )をそれぞれ5.62×10<sup>5</sup> dm<sup>3</sup> mol<sup>-1</sup> cm<sup>-1</sup>及び2.14×10<sup>4</sup> dm<sup>3</sup> mol<sup>-1</sup> cm<sup>-1</sup>と決定した.

マイクロビーズの調製には、平均粒径  $(b_{av})$  50 µm (SiO<sub>2</sub>-a と略) 及び 150 µm (SiO<sub>2</sub>-b) の2種類の球状 SiO<sub>2</sub> (富士シリシア化学, CARiACT Q-10) を用いた. 濃度計 算に必要な SiO<sub>2</sub> の粒子比重 ( $\rho$ ) は、石英の比重 (2.2) 及び細孔容積 (P) を用いて式(1) によって算出した (Table 1).



Fig. 1 Microbeads (2) absorbing 1 on SiO<sub>2</sub>

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> 宮崎大学工学部教育研究支援技術センター: 889-2192 宮崎県 宮崎市学園木花台西 1-1

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> 宮崎大学工学部物質環境化学科: 889-2192 宮崎県宮崎市学園 木花台西 1-1

 $\rho = 1/(2.2^{-1} + P) \tag{(1)}$ 

### 2・2 マイクロビーズ (2) の調製

メスフラスコ (250 cm<sup>3</sup>) に1 (12.7 mg 又は 12.5 mg) を入れ、メタノール (50 cm<sup>3</sup>) を加え、トルエンでメスア ップして溶液 I を調製した.また別に、トルエン-メタノ ール (4:1) 混合溶媒 (溶媒 II) を用意した.次に、ナス フラスコに重量  $W_0$  (100 mg) の SiO<sub>2</sub> を入れ、溶媒 II を  $V_2$  cm<sup>3</sup> 及び溶液 I を  $V_1$  cm<sup>3</sup> 加えた.加えた溶液 I 中に含 まれる 1 の重量 ( $W_1$ /mg) を式(2) で求めた.各濃度の マイクロビーズの調製に必要な  $V_1 \ge V_2$  の量を Table 2 に 示す.

次に、エバポレーターでナスフラスコからメタノールを 留去し、次に冷却管を付けて 18 時間還流した. 還流後、 室温まで冷却し、マイクロビーズを沪別し、アセトン (5 cm<sup>3</sup>) で洗浄して、沪液と洗浄液を回収した. 回収した沪液及び 洗浄液をエバポレーターで濃縮してメスフラスコ (10 cm<sup>3</sup>) に移し、メタノールでメスアップして溶液 III とし た. 溶液 III の吸光度 (*A*) を 417 nm で測定し、SiO<sub>2</sub> に 吸着されなかった 1 の重量 ( $W_2$ /mg) を  $\varepsilon_{417}$  及び *M* を用 いて式(3) から求めた. SiO<sub>2</sub> に吸着した 1 の重量 ( $W_3$ / mg) を式(4) によって算出し、マイクロビーズ中の 1 の 重量百分率 ( $C_1^{w}$ /wt%) 及びモル濃度 ( $C_1^{m}$ /mol dm<sup>-3</sup>)

Table 1 Characterization of SiO<sub>2</sub>

	$\mu m^{a)}$	$cm^3 g^{-1 b}$	$g \text{ cm}^{-3 \text{ c}}$	$m^2 g^{-1 d}$
SiO <sub>2</sub> -a	54 150	1.17	0.616	300

a) Average diameter  $(b_{av})$ ; b) Pore volume (P); c) The density  $(\rho)$  was calculated according to eq 1 ; d) Surface area

をそれぞれ式(5)及び(6)によって求めた. 調製したマ イクロビーズはデシケーターに入れて真空乾燥させて, CLSM 分析に用いた. Table 2に調製したマイクロビーズ の  $C_1^w$ 及び  $C_1^m$ を示す. ここで,マイクロビーズは,用い た SiO<sub>2</sub>ra ( $b_{av} = 54 \mu m$ )及び SiO<sub>2</sub>-b ( $b_{av} = 150 \mu m$ )によ って,それぞれ **2a**及び **2b**と表し,括弧内の数値は  $W_1$ の 値を示している.

$W_1 = 12.5 V_1/250$	(2)
$W_2 = MA/(100\varepsilon_{417})$	(3)
$W_3 = W_1 - W_2$	(4)
$C_1^{w} = 100 W_3 / W_0$	(5)
$C_1^{\rm m} = 1000 C_1^{\rm w} \rho / (100M)$	(6)

#### 3 結果及び考察

#### 3・1 CLSM の測定範囲

CLSM は、一般的にレーザー光をガルバノミラー及び対 物レンズによって試料上を走査し、試料の表面及び内部の 焦点面から発した蛍光を対物レンズ及び共焦点に位置する ピンホールを経て検出し、空間分布をコンピュータ処理に よって画像に変換する顕微鏡である。特に、深さ方向の分 解能が極めて高く、高画質な画像解析を行うことができ る.本研究に用いた CLSM は、本体 (Olympus FV-300) に分光器 (Seki Technotron STFL 250)をガラスファイバ ーでつなぎ、画像解析だけでなく蛍光及び吸収スペクトル の測定を行うことができる。吸光度分析では顕微鏡の透過 照明装置のハロゲンランプを光源として用い、試料を透過 した透過光は、対物レンズで集光され、ピンホール及びフ ァイバーを通り、分光器及び検出器 (PMT) で検出され る (Fig. 2).

吸光度分析における試料の測定領域は、対物レンズの倍

				$W_1^{(d)}/\mathrm{mg}$	$W_2^{(e)}/{ m mg}$	Amounts of 1 in 2		
2	${\rm SiO_2}^{\rm a)}$	$V_1^{\rm b)}/{\rm cm}^3$	$V_2^{\rm c)}/{\rm cm}^3$			W <sub>3</sub> /mg	$C_1^{\mathrm{wf}}$ , wt%	$\frac{C_1^{\mathrm{m}\mathrm{g})}}{\mathrm{mmol}\mathrm{dm}^{-3}}$
<b>2a</b> (0.1)	SiO <sub>2</sub> -a	2	13	0.102	0.002	0.100	0.100	0.73
<b>2a</b> (0.2)	SiO <sub>2</sub> -a	4	11	0.203	0.005	0.198	0.198	1.44
<b>2a</b> (0.3)	SiO <sub>2</sub> -a	6	9	0.305	0.007	0.298	0.298	2.16
<b>2a</b> (0.4)	SiO <sub>2</sub> -a	8	7	0.406	0.014	0.392	0.392	2.85
<b>2a</b> (0.5)	SiO <sub>2</sub> -a	10	5	0.508	0.014	0.494	0.494	3.59
<b>2b</b> (0.1)	SiO <sub>2</sub> -b	2	13	0.100	0.002	0.098	0.098	0.70
<b>2b</b> (0.2)	SiO <sub>2</sub> -b	4	11	0.200	0.003	0.197	0.197	1.41
<b>2b</b> (0.3)	SiO <sub>2</sub> -b	6	9	0.300	0.005	0.295	0.295	2.11
<b>2b</b> (0.4)	$SiO_2$ -b	8	7	0.399	0.006	0.393	0.393	2.82
<b>2b</b> (0.5)	SiO <sub>2</sub> -b	10	5	0.499	0.009	0.490	0.490	3.52

Table 2 Preparation of the microbeads (2)

a) Weight of SiO<sub>2</sub> ( $W_2$ ) was 100 mg ; b) Volume of solution I in cm<sup>3</sup> ; c) Volume of solution II in cm<sup>3</sup> ; d) Amount of 1 (mg) calculated from eq 2 ; e) Amount of 1 (mg) involved in solution III which were calculated from eq 3 ; f) Weight% calculated from eq 5 ; g) Molar concentration of 1 calculated from eq 6



Fig. 2 Absorption spectrophotometry in CLSM

率(x)及びピンホールの直径(h)又はファイバーコア の直径(f)によって決められる円形内となる.円形の直 径(d)は、fの三倍の値又はhの値の小さいほうで規制 され、 $h \leq 3f$ の場合は式(7)で、 $h \geq 3f$ のときは式(8) で表される.本装置において、xを40倍、fを100 µm、h を 300 µmに設定して測定を行った場合、d は 2.14 µm と 計算された.dは2の粒径(b)に比べて狭い範囲になっ ているので、光路長は測定領域内ではほぼ一定と見なさ れ、また、ビーズ外の領域からの漏光は完全に排除されて いる.

また, *d*を 2.14 μm とした場合, **2**の粒径 *b* が 4.9 μm 以上であれば, 測定範囲での光路長の誤差は 10% 以内に 抑制でき, 光路長は測定領域内ではほぼ一定と見なすこと ができる. 対物レンズの倍率を 40 倍に設定した場合, CLSM の画像で測定できる *b* の最大値は 350 μm となって いる. したがって,本法で測定できる **2** の *b* の範囲は 4.9 ~350 μm となる.

測定の波長範囲は,光源の波長領域及び検出器のフィル ターで決められ,本装置では 488 nm 以下はフィルターで カットされ,検出器の長波長側の限界は 775 nm であるの で,488~775 nm の領域が可視光吸光度分析の波長範囲 となる.

 $d = h/(3.5x) \tag{7}$ 

$$d = 3f/(3.5x)$$
(8)

### 3・2 CLSM による顕微吸光度分析の方法

**2**の吸光度(A)は、溶液の吸光度分析の場合と同様に Lambert-Beer 則によって、光路長、ε<sub>547</sub>、及び1のモル濃



Fig. 3 Absorption spectra of **2b** (0.2).



**Fig. 4** Dependence of A on  $C_1^m$  for **2a** ( $\bigcirc$ ) and **2b** ( $\bigcirc$ )

度 ( $C_2$ /mol dm<sup>-3</sup>)の積で表すことができる. 1 をシリカ ゲルに担持させても,極大吸収波長がメタノール中のもの とほとんど変わらないことから,シリカゲルの影響は小さ いものと思われ,マイクロビーズでの1の $\varepsilon_{547}$ はメタノー ル中の値を用いた. また,  $A \in 2$ の中心線で測定した場合, 光路長は2の粒径 (b/cm)と同じになることから, A は 式(9)で表され,更に式(9)は $C_2$ を表す式(10)に変 換できる.

$$A = b\varepsilon_{547}C_2 \tag{9}$$

$$C_2 = A/(b\varepsilon_{547}) \tag{10}$$

2	$C_1^{\mathrm{m a})}/\mathrm{mmol \ dm}^{-3}$	$A^{\mathrm{b})}$	$b^{^{ m c)}}/\mu{ m m}$	$A/b/\mathrm{cm}^{-1}$	$C_2^{ m ~d)}/ m mmol~dm^{-3}$	$C_2^{ m ave)}/ m mmol~dm^{-3}$	STD <sup>f)</sup>
<b>2a</b> (0.1)	0.73	0.071	46.8	15.2	0.71	0.78	(0.13)
		0.072	45.2	15.9	0.74		
		0.074	51.2	14.5	0.68		
		0.084	51.5	16.3	0.76		
		0.104	48.0	21.7	1.01		
<b>2a</b> (0.2)	1.44	0.125	49.3	25.3	1.16	1.56	(0.54)
		0.149	54.0	27.6	1.29		
		0.150	49.4	30.3	1.42		
		0.150	49.1	30.5	1.43		
		0.271	50.3	53.9	2.52		
<b>2a</b> (0.3)	2.16	0.213	50.3	42.3	1.98	2.27	(0.24)
		0.229	50.8	45.1	2.11		
		0.261	53.7	48.5	2.27		
		0.273	50.3	54.3	2.54		
		0.276	52.2	52.9	2.47		
<b>2a</b> (0.4)	2.85	0.231	46.7	49.4	2.31	2.75	(0.45)
		0.238	51.0	46.6	2.18		× ,
		0.281	46.6	60.6	2.82		
		0.322	55.6	65.6	3.07		
		0.396	55.0	72.0	3.36		
<b>2a</b> (0.5)	3.59	0.328	51.6	63.6	2.97	3.39	(0.73)
× ,		0.333	51.9	64.1	3.00		. ,
		0.352	52.2	67.4	3.15		
		0.371	55.2	67.2	3.14		
		0.402	40.0	100.5	4.70		
<b>2b</b> (0.1)	0.70	0.161	156.7	10.3	0.48	0.66	(0.16)
		0.194	164.3	11.8	0.55		
		0.219	160.4	13.7	0.64		
		0.249	161.9	15.4	0.72		
		0.308	154.6	19.9	0.93		
<b>2b</b> (0.2)	1.41	0.380	149.8	25.4	1.19	1.34	(0.11)
		0.428	163.1	26.2	1.23		
		0.484	167.7	28.9	1.35		
		0.507	159.4	31.8	1.49		
		0.509	167.1	30.5	1.42		
<b>2b</b> (0.3)	2.11	0.606	141.8	42.7	2.00	2.14	(0.18)
		0.691	157.1	44.0	2.06		
		0.693	164.4	42.2	1.97		
		0.751	158.0	47.5	2.22		
		0.776	148.2	52.4	2.45		
<b>2b</b> (0.4)	2.82	0.813	169.4	48.0	2.24	2.49	(0.33)
		0.829	163.1	50.8	2.38		
		0.832	168.5	49.4	2.31		
		0.834	159.1	52.4	2.45		
		1.031	152.8	67.5	3.15		
<b>2b</b> (0.5)	3.52	0.909	147.0	61.8	2.89	2.78	(0.14)
		0.911	158.9	57.3	2.68		
		0.912	150.9	60.4	2.82		
		0.916	165.0	55.5	2.59		
		0.943	148.7	63.4	2.96		

Table 3 CLSM-analysis of 2

a) Concentration  $(C_1^{\text{m}})$  of **1** in the prepared **2**; b) Absorbances (*A*) were determined at 551 nm by CLSM; c) Diameter (*b*) of microbeads measured by CLSM; d) Concentration of **1**  $(C_2)$  was determined by CLSM according to eq. 10; e) Average of  $C_2$   $(C_2^{\text{av}})$ ; f) Standard deviation (STD) =  $[(n\Sigma C_2^{-2} - (\Sigma C_2)^2)/n(n-1)]^{1/2}$ ; n = 5

顕微吸光度分析は次のように行った. CLSM のステージ に置いたスライドガラス上に数十個の2を置き,その上に カバーガラスを乗せて固定した (Fig. 2). 同時に,スラ イドガラス上に1を固定化していない同じ粒径の SiO<sub>2</sub> 数 個を置き,吸光度分析の空試験値として用いた.無作為に 5個の2を選んで,ステージを移動させて顕微鏡の視野の 中心に2の中心線が来るようにした.吸収スペクトルを 500~650 nmの範囲で測定し,2の極大吸収波長の547



**Fig. 5** Plots of  $C_2^{av}$  vs.  $C_1^{m}$  for **2a** ( $\bigcirc$ ) and **2b** ( $\bigcirc$ ) Slope = 0.979 ( $r^2 = 0.991$ ) for **2a** and 0.936 ( $r^2 = 0.990$ ) for **2b**. Straight line showed the  $C_2^{av} = C_1^{m}$ .

nm における A を測定した. 例として **2b**(0.2) の吸収スペ クトルを Fig. 3 に示す.

#### 3・3 顕微吸光度分析の分析範囲と精度

分析範囲を検討するために、**2a-b**の顕微吸光度分析に よって求めた A の値を  $C_1^m$ に対してプロットを行った (Fig. 4). bに分布があるために各  $C_1^m$ における A の値に はばらつきが見られるが、**2a** の場合、A は全体的に  $C_1^m$ に対して良好な直線関係を示している. 一方、**2b** では  $C_1^m$ が 3.5 mmol dm<sup>-3</sup>の点において A が頭打ちになって いる. これらのことから、顕微吸光度分析は、A が  $C_1^m$ に 対して比例関係にある約 0.8 以下で行うことが求められ る.

**2a-b**の顕微吸光度分析から求めたモル濃度  $(C_2)$ ,5つ の $C_2$ を平均した平均モル濃度  $(C_2^{av})$ ,及び標準偏差 (STD)をTable 3に示す.次に, $C_2^{av} \geq C_1^m$ の同等性を 検証するために, $C_2^{av} \geq C_1^m$ に対してプロットを行った (Fig. 5).**2a**の場合,相関係数  $(r^2)$  0.991 で良好な直線 関係が得られ,その傾きが 0.979 であった.**2b**の場合は, 直線からずれた **2b** (0.5)の点を除いた 4 点の直線の傾き

 
 Table 4 Absorption spectrophotometry in microregion using CLSM<sup>a)</sup>

Spectral range	$488{\simeq}775~\mathrm{nm}$
Range of diameter $(b)$ of beads	$4.9 \sim 352 \ \mu m$
Area of measurement $(d)$	2.14 µm
Maximum of absorbance $(A)$	0.8
Accuracy <sup>a)</sup>	$0.11 \sim 0.73$

a) Measurement conditions—the magnifications of objective lens (x): 40, the diameter of fiber core (f): 100 µm, the diameter of pinhole (h): 300 µm, light source : halogen lamp ; b) Standard deviation (STD) of Fig. 5

は 0.936 ( $r^2 = 0.990$ ) であった. これらのことから  $C_2^{av}$  は  $C_1^{m}$  にほぼ等しいことを示しており,標準偏差 0.11 ~ 0.73 の精度で 2 中の 1 の定量分析ができることを示している.

4 結 言

Table 4 に示す顕微吸光度分析の分析条件及び適応範囲 から, CLSM を用いた顕微吸光度分析は数十から数百ミク ロン程度までの光透過性の微小材料中の成分濃度を定量す るために有効な方法であることを示している.マイクロビ ーズは有機合成における触媒,吸着剤,固相合成のための 担体,バイオセンサーなどに活用されており<sup>7)</sup>,本法は, この分野の研究への貢献が期待される.

### 文 献

- 1) 保田昌秀,白上 努,松本 仁:光化学,38,9 (2007).
- 2) E. Pere, H. Cardy, O. Cairon, M. Simon, S. Lacombe : *Vibrational Spectroscopy*, **25**, 163 (2001).
- 3) H. Yamasaki, S. Hirayama, M. Okamoto: J. Photochem. Photobiol. A: Chem., 51, 237 (1990).
- J. Matsumoto, T. Fuchikawa, Y. Komiya, Y. Fueda, T. Matsumoto, T. Shiragami, M. Yasuda : *Chem. Lett.*, 34, 1484 (2005).
- J. Matsumoto, T. Matsumoto, Y. Senda, T. Shiragami, M. Yasuda : J. Photochem. Photobiol. A : Chem., 197, 101 (2008).
- 6) Y. Andou, T. Shiragami, K. Shima, M. Yasuda : J. Photochem. Photobiol. A : Chem., 147, 191 (2002).
- F. Z. Dorwald : "Organic Synthesis on Solid Phase : Supports, Linkers, Reactions", 2nd ed., (2002), (Wiley-VCH, Weinheim, New York).

# Microscopic Spectrophotometry Using Confocal Laser Scanning Microscope

Tomoko Matsumoto<sup>1</sup>, Ryuichi Shiraki<sup>2</sup>, Jin Matsumoto<sup>2</sup>, Tsutomu Shiragami<sup>2</sup> and Masahide Yasuda<sup>2</sup>

<sup>1</sup> Technical Center Faculty of Engineering, University of Miyazaki, Gakuen-Kibanadai, Miyazaki-shi, Miyazaki 889-2192

<sup>2</sup> Department of Applied Chemistry, Faculty of Engineering, University of Miyazaki, Gakuen-Kibanadai, Miyazaki-shi, Miyazaki 889-2192

(Received 17 April 2008, Accepted 3 August 2008)

In order to elucidate the applicable range and accuracy of absorption spectrophotometry in the micro-region using a confocal laser scanning microscope (CLSM), micro-silica gel beads (2) immobilizing a given molar concentration  $(C_1^m)$  of dihydroxo(tetraphenylporphyrinato)-antimony(V) bromide (1) were prepared. The measurable area on the beads was determined to be a circle of 2.14 µm diameter by magnifications of an objective lens, the diameter of fiber core, and the diameter of a pinhole. Moreover, the range of the diameter of the beads and the spectral range were decided to be 4 µm ~ 350 µm and 488 ~ 775 nm, respectively. Using a halogen lamp as a light source on CLSM, the molar concentrations  $(C_2)$  of 1 in 2 were determined by absorption spectrophotometry. The value of  $C_2$  showed good agreement with  $C_1^m$  with 0.11 ~ 0.73 of the standard deviation. Thus, absorption spectrophotometry in the micro-region will be a powerful tool for the quantitative analysis of transparent materials of micron-order.

*Keywords* : absorption spectrophotometry ; confocal laser scanning microscope ; micro-silica gel beads.