

図3 飽和含水状態のPMEAのDSC昇温カーブ

着した水の構造が明らかになっている<sup>2)</sup>。赤外スペク トルは水素結合による水の構造を反映してその形が変 わるので、得られたスペクトル形状から吸着した水の 構造を分子レベルで予測することができる。生体親和 性材料の飽和含水状態を示す水の吸着後期では、バル ク水と類似した水素結合構造をもつ水が吸着していた。 また、吸着中期では、自由水ほど大きなクラスターで はないが、不凍水ほど孤立していない中間的な大きさ の水和構造が示された。

固体NMRの温度可変測定の結果<sup>2)</sup>、含水した生体親 和性高分子のDSC測定により観測された低温結晶形成 を示す中間水が検出された。この水は、分子運動性が 高いことがわかった。一方、生体親和性に劣る高分子 材料に吸着した水の分子運動性は、含水率や温度に依 存して大きく変化し、含水率が低く、測定温度が低い ほど吸着水の分子運動性が低いことがわかった。また、 水の分子運動性を支配する駆動力の一つは高分子の主 鎖と側鎖の分子運動であり、これに吸着した水は高分 子との協同運動をしていると考えられる。すなわち、 生体親和性発現には高分子の主鎖と側鎖そのものの運 動性も大きくかかわっていることが示唆された。

NMR、IR、SFG、表面自由エネルギーなどの測定の 結果、(1)高い分子運動性を有する高分子鎖に弱く束 縛され、低温下でも分子運動性の高い中間水の存在、(2) 中間水は自由水と不凍水の中間の物性、(3)中間水は 高分子表面にも安定に存在することが示された。つまり、 中間水は、生体親和性を有する合成高分子と天然高分 子に共通して観測される、自由水と不凍水の中間の性 質を示す水であると定義できる。

原子間力顕微鏡 (AFM) 探針にタンパク質を固定し、 高分子との相互作用を検討した結果、生体親和性高分子 とタンパク質の相互作用が小さいことが明らかになった。 高分子 – タンパク質間に作用する接着力の測定をさまざ まなpH、イオン濃度の溶液条件で行ったところ、高分 子 – タンパク質間の弱い相互作用は、疎水性相互作用・ 親水性相互作用、水素結合や静電的相互作用では説明 できず、高分子およびタンパク質表面の中間水が物理的 なバリアーとして重要な役割を果たしていることが示唆 された<sup>1),2)</sup>。なお、生理環境下において、高分子表面で の中間水の存在は、各種表面・界面解析・計算によって 示されている<sup>1),2)</sup>。

以上の結果より、これまで報告されてきた各種物性で は説明がつかなかった生体親和性のより上位の指標とし て、中間水が位置づけられる可能性が考えられる。

## 5. 中間水を有する高分子

上述のような特徴を有する中間水は、以下に示す高 分子に共通して観測された(**表1**)。

天然高分子としては、ヒアルロン酸、コンドロイチ ン硫酸、ヘパリンなどの多糖、ゼラチン、アルブミン、 チトクロームCなどのタンパク質、デオキシリボ核酸、 リボ核酸などの核酸などに観測されている。

合成高分子としては、PEG、PVP、PMEA、ポリメ チルビニルエーテル、ポリテトラヒドロフルフリルアク リレート、図2に示した両性イオン型高分子などに共通 して観測された。一方、生体親和性が劣る高分子には、 親水性、疎水性にかかわらず中間水は認められなかった。 また、中間水が形成されるためには、含水状態でのガ ラス転移温度、水和力、分子運動性の組み合わせが重 要であることがわかった。中間水は、天然高分子と生 体親和性合成高分子の共通点であることから、優れた 高分子材料の簡便なスクリーニング方法としても有用 である。

共重合体の場合、水のプライミング効果により最表面 とバルク物性が大きく異なるケースに注意が必要である が、HEMAをベースとするアミン系モノマーとの共重 合体および長崎らにより合成されたHEMAグラフト共 重合体<sup>2)</sup>にも中間水が観測され、HEMAホモポリマー に比べて優れた血液適合性を示した。これは、少量のア ミンや高分子鎖の分子運動性により、不凍水を形成して いる水素結合が破壊され、中間水が形成されやすくなっ たためと考えられる<sup>2)</sup>。

最近、水と高分子の界面の分子構造と配向を解析で きるSFG装置が開発されつつあるので、バイオ界面の 水の配向構造の解析への期待が高まっている<sup>20)</sup>。

## 6. 材料の中間水量と細胞選別

超早期診断用ヘルスケアセンサの実現のためには、 生体接触面での炎症の回避やシグナル/ノイズ(S/N) 比の向上が必要不可欠である。このS/N比向上のため には、目的以外のタンパク質の基板への吸着、構造変 化および目的以外の細胞の接着を抑制する必要がある。

これまでに知られている生体親和性材料の中でもと りわけ血液適合性高分子は、タンパク質の吸着・変 性や細胞接着が引き起こされない性質を示すもので



図4 血液適合性と癌細胞接着性を併せもつ高分子材料によ る早期癌診断・薬剤スクリーニングシステム

あった。PMEAおよびその類似体は、血球細胞は接着 しないが、癌細胞は接着する現象が見いだされた<sup>21)</sup> (図4)。高分子材料に吸着するタンパク質の量および 細胞接着を誘起する構造変化が、血球細胞が接着する ためのリガンドであるフィブリノーゲンと癌細胞が接 着するためのフィブロネクチンでは異なることが機構 の一つであることがわかった<sup>21)</sup>。さらに、高分子への タンパク質の吸着とそれにともなう構造変化は、中 間水の量によって制御できることが見出された。こ の中間水の量は、高分子側鎖の化学構造および側鎖 間隔<sup>22)</sup>により制御できることが明らかにされている。

近年、国民の2人に1人が罹患する癌の早期診断技術 として、血中循環癌細胞(CTC)が注目されている。こ れまでに検討されてきたCTCの検出方法としては、上 皮細胞接着分子(EpCAM)に対する抗体を用いた方法 が知られている<sup>23)</sup>。しかし、EpCAMを喪失した癌細胞 が多く、すべての種類のCTCが検出できない問題がある。 また、CTCを生体外で増殖後に、抗癌剤の評価を行う 場合、抗体との反応により、細胞の薬剤への応答が変 化することが問題となっている。これらの課題を克服 する手法として、細胞の基材への接着強度の差を利用 したハイスループットな細胞選別の可能性が提案され ている<sup>21),24)</sup>。最近、バイオ界面での現象を光の回折現 象をはるかに超える空間分解能を有するハイスループッ ト三次元超解像顕微鏡<sup>25)</sup>が登場しており、含水状態で のバイオナノ空間の高解像解析が進められている。

バイオ界面水:中間水コンセプトによる材料スクリーニ ング技術は、医療・ヘルスケア分野のみならず、環境・エ ネルギー分野における汚れの付着防止技術、安全な抗菌性・ 抗感染性材料の設計<sup>26)</sup>にもつながる可能性が考えられる。

## 7. おわりに

以上本稿では、生体親和性材料に形成される水和状態 に着目したスクリーニングの例などを紹介した。優れた 材料に普遍的な特徴を明らかにするためには、理論科学 と実験科学を有機的につなぐ必要がある。最後に、文 部科学省学術調査官の立場からの宣伝として、高分子材 料に関する最近の文部科学省新学術領域には、ソフト界 面(前田瑞夫領域代表H20~H24)、融合マテリアル(加 藤隆史領域代表H22~H26)、ナノメディシン分子科学 (石原一彦領域代表H23~H27)、元素ブロック(中條善 樹領域代表H24~H28)、生物規範工学(下村政嗣領域 代表H24~H28)、柔らかな分子系(田原太平領域代表 H26~H30)など、いずれの領域に関しても、材料設計に 関する新しい学理の追及が行われている。材料開発に おける上位パラメーターに関して基礎研究が進むこと により、わが国のものづくりへの波及効果が期待できる。

## 文 献

- 1) a) "生体適合性制御と要求特性掌握から実践する高分子バイオマテリアルの設計・開発戦略", サイエンス&テクノロジー (2014),
  b) 田中 賢ら、"バイオマテリアル-生体材料-", 32 (2), 74 (2014)
- 2) T. Tsuruta, J. Biomater. Sci., Polym. Ed., 21, 1827 (2010)
- a) M. Tanaka, T. Hayashi, and S. Morita, *Polymer J.*, 45, 701 (2013), b)
  K. Haraguchi, K. Kubota, T. Takada, and S. Mahara, *Biomacromolecules*, in press, c)
  I. Javakhishvili, M. Tanaka, K. Jankova, and S. Hvilsted, *Macromol. Rapid Commun*, 33, 319 (2012)
- 4) A. Thomas, S. S. Mueller, and H. Frey, Biomacromolecules, in press
- 5) a) T. Xiang, R. Wang, W. Zhao, S. Sun, and C. Zhao, *Langmuir*, in press, b) J. B. Schlenoff, *Langmuir*, in press, c) X. Yu, Z. Liu, J. Janzen, I. Chafeeva, and S. Horte, *et al.*, *Nature Mater.*, **11**, 468 (2012), d) M. C. Sin, Y. M. Sun, and Y. Chang, *ACS Appl. Mater. Interfaces*, **6**, 861 (2014)
- 6) Y. Mei, K. Saha, S. R. Bogatyrev, J. Yang, and A. L. Hook, et al., Nature Mater., 9, 768 (2010)
- 7) a) M. Chaplin, *Nature Reviews Moleculaer Cell Biology*, 861 (2006), b)
  上平 恒, "水の分子工学", 講談社サイエンティフィック (1998),
  c) パスカル・マントレ, "細胞の中の水", 東京大学出版会 (2006)
- 8) S. D. Bruck, J. Biomed. Mater. Res., 7, 387 (1973)
- 9) J. D Andrade, H. B. Lee, M. S. Jhon, S. W. Kim, and J. B. Hibbs, *Trans* Am Soc Artif Intern Organs, **19**, 1 (1973)
- 10) B. D. Ratner, A. S. Hoffman, S. R. Hanson, L. A. Harker, and J. D. Whiffen, *J. Polym. Sci.*, **66**, 363 (1979)
- N. A. Yamada, K. Ishikiriyama, M. Todoki, and H. Tanzawa, J. Appl. Polym. Sci., 39, 2443 (1990)
- 12) D. R. Lu, S. J. Lee, and K. Park, J. Biomater. Sci. Polym. Ed., 2, 127 (1991)
- 13) J. Israelachivili and H. Wennerstrom, Nature, 379, 219 (1996)
- 14) K. Feldman, G. Hahner, N. D. Spencer, P. Harder, and M. Grunze, J. Am. Chem. Soc., 121, 10134 (1999)
- 15) K. Kataoka, H. Ito, H. Amano, Y. Nagasaki, and M. Kato, et al., J. Biomater. Sci. Polym. Ed., 9, 111 (1998)
- 16) K. Ishihara, H. Nomura, T. Mihara, K. Kurita, Y. Iwasaki, and N. Nakabayashi, J. Biomed. Mater. Res., 39, 323 (1998)
- 17) T. Morisaku, J. Watanabe, T. Konno, M. Takai, and K. Ishihara, Polymer, 49, 4652 (2008)
- 18) J.-H. Seo and N. Yui, Biomaterials, 34, 55 (2013)
- 19) a) T. Hatakeyama, A. Kishi, and M. Tanaka, *Thermochim Acta*, 532, 159 (2012), b) T. Hatakeyama, M. Tanaka, and H. Hatakeyama, *Acta Biomaterialia*, 6, 2077 (2010)
- 20) a) H. Kitano, *Polymer Preprints, Japan*, **63**, 27 (2014), b) S. Nihonyanagi, T. Ishiyama, T. Lee, S. Yamaguchi, and M. Bonn, *et al.*, *J. Am. Chem. Soc.*, **133**, 16875 (2011)
- a) T. Hoshiba, M. Nikaido, and M. Tanaka, *Adv. Healthcare Mater.*, 3, 775 (2014), b) 田中 賢ら, 特開 2012-105579 他
- 22) a) S. Kobayashi, L. M. Pitet, and M. A. Hillmyer, J. Am. Chem. Soc., 133, 5794 (2011), b) 田中 賢ら, 特開 2014-105221他.
- 23) a) H. J. Yoon, M. Kozminsky, and S. Nagrath, ACS Nano, 8, 1995 (2014), b) H. Wang, G. Yue, C. Dong, F. Wu, and J. Wei, et al., ACS Appl. Mater. Interfaces, 6, 4550 (2014)
- 24) a) A. Singh, et al., Nature Methods, 10, 438 (2013), b) A. D. Celiz, et al., Biomater. Sci., in press
- 25) a) S. J. Holdena, T. Pengoa, K. L. Meiboma, and C. F. Fernandezb, et al., Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A., in press, b) J. Lippincott-Schwartz, et al., Science, 343, 653 (2014)
- 26) a) K. Fukushima, et al., Nature Commun., 4, 2861 (2014), b) 福島和樹 ら, 特願 2014-097237他