

Contribution of Sulfated Glycosaminoglycans to the Pathology of Amyloidosis

Kazuchika Nishitsuji, Kenji Uchimura

▶ To cite this version:

Kazuchika Nishitsuji, Kenji Uchimura. Contribution of Sulfated Glycosaminoglycans to the Pathology of Amyloidosis. trends in glycoscience and glycotechnology, 2021, trends in glycoscience and glycotechnology, 33 (196), pp.E141-E145. 10.4052/tigg.2105.1e. hal-04008678

HAL Id: hal-04008678 https://hal.univ-lille.fr/hal-04008678v1

Submitted on 28 Feb 2023

HAL is a multi-disciplinary open access archive for the deposit and dissemination of scientific research documents, whether they are published or not. The documents may come from teaching and research institutions in France or abroad, or from public or private research centers. L'archive ouverte pluridisciplinaire **HAL**, est destinée au dépôt et à la diffusion de documents scientifiques de niveau recherche, publiés ou non, émanant des établissements d'enseignement et de recherche français ou étrangers, des laboratoires publics ou privés. Contribution of Sulfated Glycosaminoglycans to the Pathology of Amyloidosis

Kazuchika Nishitsuji¹; Kenji Uchimura²

¹Department of Biochemistry, School of Medicine, Wakayama Medical University, 811-1 Kimiidera, Wakayama 641-8509, Japan ²Unité de Glycobiologie Structurale et Fonctionnelle, UMR 8576 CNRS, Université de Lille, 59655 Villeneuve d'Ascq, France FAX: 81-73-441-0628, E-mail: nishit@wakayama-med.ac.jp

(Received date on MM DD, YYYY, accepted date on MM DD, YYYY)

Key Words: protein misfolding disease, amyloidosis, amyloid, glycosaminoglycan, heparan sulfate

10 Abstract

Intracellular or extracellular deposition of highly ordered fibrillar aggregates is a characteristic of protein misfolding diseases. Proteins can aggregate alone in vitro; however, deposits of fibrillar aggregates in vivo contain a number of proteinaceous and non-protein components in addition to the major protein that forms the aggregates. These components are thought to play critical roles in the pathology of protein misfolding diseases. Among these components, glycosaminoglycans (GAGs), which are heteropolysaccharides that occur in all mammalian tissues, are modified by sulfation that determines specific interactions between GAGs and their protein ligands. This review summarizes our current understanding of how sulfated GAGs contribute to the pathology of protein misfolding diseases, with a particular focus on amyloidosis.

18

19 A. Introduction

Proteins usually exist in properly folded native states that are 20 21 biologically active. A single polypeptide can adopt an astronomical number of possible conformations, and the driving 22 force for protein folding is the search for a conformation with lower free energy than the current conformation (1). When a 24 protein fails to maintain its native conformation or when the 25 folding process is prone to error, the protein begins to aggregate. Protein aggregation is a common feature of all proteins, and 27 protein aggregates are even more stable than are proteins in the 28 native state (2). Therefore, protein misfolding and protein 29 aggregation cause a broad range of diseases called protein 30 misfolding diseases or protein conformational diseases (3), in 31 which insoluble protein aggregates deposit in or around organs 32 such as the liver, spleen, and brain (4-6). More than 50 human diseases have been reportedly associated with deposition of 34 protein aggregates (7). 35

Protein misfolding diseases are largely grouped into the 36 following categories: first, conditions with neurodegenerative 37 features in which protein aggregation occurs in the brain [e.g., 38 polyglutamine expansion diseases including Huntington's 39 disease and spinocerebellar ataxias; diseases with a-synuclein 40 inclusions such as Parkinson's disease; prion diseases; and Alzheimer's disease (AD) with amyloid β (A β) deposits and tau 42 43 tangles] (7, 8). The second category comprises systemic or 44 localized amyloidoses in which intractable thread-like amyloid 45 fibrils deposit in a single tissue or organ or multiple tissues and ⁴⁶ organs. Such protein aggregates include those of light chains of 47 immunoglobulins in AL amyloidosis; serum amyloid protein A

48 (SAA) in AA amyloidosis; $β_2$ -microglobulin in dialysis-related 49 amyloidosis; apolipoproteins A-I, A-II, A-IV, C-II, and C-III in 50 systemic amyloidoses; transthyretin (TTR) in ATTR 51 amyloidosis; and islet amyloid polypeptide in type 2 diabetes (7). 52 In addition, tumor protein p53 (TP53, best known as p53), which 53 is mutated in more than 50% of human cancer cases, misfolds and 54 forms p53 aggregates in human cancer tissues and *in vitro* (9). 55 p53 aggregates have certain characteristics of amyloid such as a 56 cross-β structure and binding affinity for amyloidophilic dyes 57 (10). p53 is now listed in Amyloid Nomenclature 2020 as an 58 amyloid fibril protein (11).

59 B. Amyloidosis

The term "amyloid" was first introduced by Virchow in 1854 (12). Because he believed that the white waxy deposits in 62 organs in chronic inflammatory diseases were carbohydrates, he 63 named the deposits "amyloid," derived from the Latin amylum 64 and Greek amylon, which mean starch. Today, the deposits are 65 known to be proteinaceous, as Friedrich and Kekule (13) showed. 66 Although amyloidogenic proteins do not share any sequences, 67 nor are they structurally homologous, different types of amyloid 68 do share certain characteristics in common, including a cross-β 69 structure and specific binding to amyloidophilic dyes including 70 thioflavin and Congo red (14, 15). Another common feature of 71 in vivo amyloid deposits in almost all types of amyloidosis is the 72 presence of sulfated glycosaminoglycans (GAGs). Although ⁷³ amyloidogenic proteins can aggregate by themselves in vitro, in 74 vivo amyloid deposits contain many protein and non-protein 75 components in addition to the amyloidogenic proteins. TTR 76 fibrils that are deposited in vivo may be different from those that

are formed by the same TTR protein in vitro (16). Chemically 77 synthesized AB is at least 100 times less bioactive in inducing 78 cerebral amyloidosis in recipient mice compared with Aß 79 aggregates derived from brains of AD model mice (17). These 80 81 findings clearly suggest the presence of unidentified in vivo cofactors of amyloid deposition and propagation in addition to 82 proteins that form amyloid. Snow and colleagues reported that 83 many types of amyloid deposits in tissues contained GAGs (18-84 21), and GAGs have now been recognized as common non-85 protein components of amyloid deposits in systemic and 86 87 localized amyloidoses (reviewed in (22)).

88 C. GAGs

GAGs are long, linear non-branched polysaccharide chains 89 that are widely expressed in the body. Major GAGs exist as types 90 of proteoglycans in which one or more GAG chains are 91 ovalently attached to a core protein. GAGs consist of repeating 92 disaccharide units and can be modified by N- and O-sulfation and 93 epimerization, which provide the structural diversity of GAG 94 95 chains. On the basis of the structures of the repeating disaccharide units, GAGs can be divided into several classes including 96 hyaluronic acid; heparan sulfate (HS) and heparin; chondroitin 97 sulfate and dermatan sulfate; and keratan sulfate. The structural 98 diversity of GAGs is quite important for the specific type of 99 100 binding of GAGs and its protein ligands, because protein ligands bind to GAGs via electrostatic interactions between the positive 101 charges of the residues of the ligands and the negative charges of 102 the sulfate and carboxyl groups of the GAG chains. Thus, that 103 disease-associated aggregate-prone proteins such as A β , tau, and 104 prion contain similar cationic motifs that may be involved in 105 binding to the negative charges of GAGs is noteworthy (23-25). 106 Although amyloidogenic proteins do not share any obvious 107 structural or sequence homologies, a GAG-binding property may 108 ¹⁰⁹ be a feature common to all amyloidogenic proteins.

110 C-1. GAGs as Cofactors of Protein Aggregation 111 and Amyloid Formation

Proteins can aggregate by themselves in vitro. In addition to an aging-related decrease in the protein quality control system that may trigger protein aggregation in sporadic amyloidoses (26), 114 several extrinsic factors including high protein concentrations, elevated temperature, and amino acid substitutions can enhance 116 the aggregation tendency of proteins. Components of in vivo amyloid deposits are also thought to be crucial for protein 118 aggregation. Among GAGs, HS and heparin, which is a structural 119 analogue of highly sulfated domains of HS (HS S-domains), 120 reportedly facilitate amyloid formation by various amyloidogenic proteins associated with neuropathic and nonneuropathic amyloidoses (22, 27). For a protein to aggregate, it must be at least partially unfolded. HS and heparin can accelerate 124 the conformational conversion of a protein from its native state 125 an unfolded and amyloidogenic monomer (28). HS and to 126 heparin also act as a scaffold for aggregation by increasing the local protein concentration and changing the conformation or 128 orientation of protein molecules (29). As expected from the fact 129 that the patterns and degrees of sulfation modification of GAGs 130 are critical for specific interactions of GAGs and their protein

¹³² ligands, sulfation modification is a critical determinant of the ¹³³ enhancement of protein aggregation by GAGs. Sulfated moieties ¹³⁴ of GAGs including HS and heparin reportedly promote amyloid ¹³⁵ aggregation and deposition by electrostatically interacting with ¹³⁶ amyloidogenic proteins and peptides including A β , TTR, SAA, ¹³⁷ immunoglobulin light chain, mutant apolipoprotein A-I, and ¹³⁸ PrP^C (30-37).

¹³⁹ C-2. GAGs as Cell Surface Receptors for Protein¹⁴⁰ Aggregates

GAGs at the cell surface may act as receptors for protein 141 aggregates that cells can then internalize. For example, HS is a 142 primary receptor for PrPSc at the cell surface (38-41) and is 143 essential for conversion of PrP^C to its pathogenic form PrP^{Sc} after PrP^C internalization. We previously showed that HS at the cell 145 surface mediated cellular uptake of AB, TTR fibrils, and tumor 146 147 suppressor p53 fibrils (35, 42-44); this finding supports cellsurface GAGs, especially HS, serving as common receptors for 148 protein aggregates. The fates of internalized amyloidogenic 149 proteins or aggregates depend on the types of cells that are 150 involved and the types of protein aggregates. HS may mediate the cytotoxicity of protein aggregates (35, 43, 45), cellular degradation (42), and propagation of aggregates (44, 46).

154 D. HS S-domains and the Extracellular Sulfatases155 Sulfs

156 The highly sulfated domains of HS, i.e., the HS S-domains mentioned above, consist of clusters of a trisulfated disaccharide, [-IdoA(2-OSO₃)-GlcNSO₃(6-OSO₃)-], and are a selective 158 docking site for specific interactions between HS and its ligands 159 (47, 48). A unique characteristic of these HS S-domains is post-160 synthetic degradation by the extracellular endosulfatases Sulf-1 161 and Sulf-2. Unlike other intracellular sulfatases, Sulf-1 and Sulf-162 2 catalyze selective 6-O-desulfation of HS S-domains on the cell 163 surface (49). Thus, HS S-domains are GAG subdomains that can 164 be selectively and post-synthetically modified at cell surfaces. 165 These Sulfs have now been well established as regulating many 166 signaling pathways of growth factors (47, 50-55). In the next 167 section, we discuss the roles of HS S-domains in amyloidosis 168 based on our current findings.

170 D-1. HS S-domains and Amyloidosis

By using the phage-derived antibody that specifically 172 recognizes HS S-domains (56), we demonstrated that HS Sdomains accumulated in tissue amyloid deposits of patients with 173 AD or ATTR amyloidosis (35, 57). We also showed that 174 enhancement of TTR aggregation by HS required HS S-domains, which strongly suggested that HS S-domains serve as scaffolding 176 177 for TTR aggregation. By using Chinese hamster ovary cells whose HS S-domains were eliminated by means of the stable 178 expression of human Sulf-2 (58), we also showed that HS S-179 domains mediated the cytotoxicity of protein aggregates by 180 acting as docking sites for protein aggregates and HS (35, 43). p53 mutant cancers have been reported as constituting a novel 182 class of protein misfolding diseases (11), and p53 aggregates are thought to propagate from one cell to neighboring cells, as other

protein aggregates do (26). We recently demonstrated that HS S-185 domains are a component of p53 amyloid deposits in p53 mutant 186 ovarian cancer (44). We also showed that release of p53 fibrils 187 by p53 mutant cancer cells depended on cell GAGs. HS S-188 domain-mediated cellular uptake of cancer cell-derived p53 189 fibrils was required for subsequent release of the fibrils. The p53 190 fibrils taken up by the cells disrupted the apoptotic function of 191 wild-type p53 in recipient cells. Our findings thus suggest an 192 important role of HS S-domains as a mediator of amyloidosis 193 pathology (Fig. 1). These results also suggest that enzymatic 194 remodeling of HS S-domains by Sulfs is a potential strategy for 195 targeting multiple processes related to amyloidosis including 196 formation, cytotoxicity, and prion-like behavior of protein 197 aggregates (46, 59). 198

199 E. Concluding Remarks

In this paper, we reviewed recent our current understanding 200 of the involvement of GAGs in protein misfolding diseases. GAG 201 synthesis and modification are strictly regulated in each tissue 202 and organ. Analysis of the expression profiles of the enzymes that 203 are involved in the synthesis and extracellular remodeling of 204 GAGs in protein misfolding diseases constitutes a future 205 challenge. Because the locations of GAGs in tissues and organs 206 depend on core proteins, identification of the core proteins of 207 proteoglycans in various amyloid deposits is also necessary. 208

F. Acknowledgment 209

We would like to thank our collaborators, Dr. Yukio Ando 210 at Nagasaki International University, Dr. Taro Yamashita at 211 Kumamoto University, Dr. Mineyuki Mizuguchi at the University of Toyama, Dr. Hiroyuki Saito at Kyoto Pharmaceutical University, Dr. Toshinori Shimanouchi at 214 Okayama University, and Drs. Midori Ikezaki, Naoyuki Iwahashi 215 and Kazuhiko Ino at Wakayama Medical University. We also 216 thank Dr. Shuji Mizumoto for providing us an opportunity to write this review. K.N. would like to thank Dr. Yoshito Ihara for 218 his continuous encouragement. This work was partially 219 supported by Grants-in-Aid from the Ministry of Education, 220 Culture, Sports, Science and Technology / Japan Society for the Promotion of Science (15K19488, 17K16123, and 20K09605 to K.N.) and a grant from the Mizutani Foundation (210084 to K.U.). 224

225 References

293

- 226 Hartl, F.U. (2017) Annu Rev Biochem 86,21-26
- 227 2. Dobson, C.M. (1999) Trends Biochem Sci 24,329-332
- Dobson, C.M. (2003) Nature 426,884-890 228 3.
- 229 4 Tan, S.Y. and M.B. Pepys (1994) Histopathology 25,403-414
- Kelly, J.W. (1998) Curr Opin Struct Biol 8,101-106 230 5
- Lansbury, P.T., Jr. (1999) Proc Natl Acad Sci US A 96,3342-3344 231 6
- Chiti, F. and C.M. Dobson (2006) Annu Rev Biochem 75,333-366 232 7.

Information of the Authors

- 233 8. Perutz, M.F. (1999) Trends Biochem Sci 24,58-63
- 234 9. Silva, J.L., et al. (2014) Trends Biochem Sci 39,260-267
- 235 10. Navalkar, A., et al. (2020) Biochemistry 59,146-155
- Benson, M.D., et al. (2020) Amyloid 27,217-222 236 11
- 237 12. Virchow, R. (1854) Virchows Arch Pathol Anat Physiol 6,416-426
- 238 13. Friedrich, N. and A. Kekule (1859) Virchows Arch Pathol Anat
- 239 Physiol. 16.50-65
- 240 14. Eanes, E.D. and G.G. Glenner (1968) J Histochem Cytochem 16,673-677 241
- 242 15 Astbury, W.T., et al. (1935) Biochem J 29,2351-2360 2351
- 243 16. Schmidt, M., et al. (2019) Nat Commun 10,5008
- 244 17. Stohr, J., et al. (2012) Proc Natl Acad Sci US A 109,11025-11030
- 245 18 Snow, A.D. and R. Kisilevsky (1985) Lab Invest 53,37-44
- Snow, A.D., et al. (1987) Lab Invest 56,665-675 246 19
- 247 20. Snow, A.D., et al. (1987) Lab Invest 56,120-123
- 248 21. Snow, A.D., et al. (1987) Hum Pathol 18,506-510
- 249 22 Nishitsuji, K. and K. Uchimura (2017) Glycoconj J 34,453-466
- McLaurin, J. and P.E. Fraser (2000) Eur J Biochem 267,6353-6361 250 23.
- 251 24 Lindahl, U. and L. Kjellen (2013) J Intern Med 273,555-571
- Dudas, B. and K. Semeniken (2012) Handb Exp Pharmacol 325-252 25. 253 343
- 254 26. Vaquer-Alicea, J. and M.I. Diamond (2019) Annu Rev Biochem 255 88.785-810
- 256 27. Nishitsuji, K. (2018) Glycoconjugate Journal 35,387-396
- 257 28. Motamedi-Shad, N., et al. (2009) J Biol Chem 284,29921-29934
- 258 29. Motamedi-Shad, N., et al. (2009) J Biochem 146,805-814
- Takase, H., et al. (2016) Amyloid 23,67-75 259 30.
- 260 31 Aguilera, J.J., et al. (2014) Biochimie 104,70-80
- 261 32 Valle-Delgado, J.J., et al. (2010) Faseb j 24,4250-4261
- Ren, R., et al. (2010) J Biol Chem 285,37672-37682 262 33
- 263 34 Lawson, V.A., et al. (2010) PLoS One 5,e12351
- 264 35 Kameyama, H., et al. (2019) Am J Pathol 189,308-319
- 265 36. Castillo, G.M., et al. (1999) J Neurochem 72,1681-1687
- 266 37. Mikawa, S., et al. (2016) FEBS Lett 590,3492-3500
- 267 38. Horonchik, L., et al. (2005) J Biol Chem 280,17062-17067 268 39 Hijazi, N., et al. (2005) J Biol Chem 280,17057-17061
- 269 40 Shyng, S.L., et al. (1995) J Biol Chem 270,30221-30229
- 270 41 Hooper, N.M. (2011) J Neurochem 116.721-725
- Nishitsuji, K., et al. (2011) J Biol Chem 286,6393-6401 271 42.
- 272 43
- Kuwabara, K., et al. (2015) J Biol Chem 290,24210-24221 273 44. Iwahashi, N., et al. (2020) Proc Natl Acad Sci U S A 117,33225-
- 33234 274
- Sandwall, E., et al. (2010) Glycobiology 20,533-541 275 45.
- 276 46. Iwahashi, N., et al. (2021) Mol Cell Oncol 8,1892444
- 277 47. Rosen, S.D. and H. Lemjabbar-Alaoui (2010) Expert Opin Ther Targets 14,935-949 278
- Bishop, J.R., et al. (2007) Nature 446,1030-1037 279 48.
- 280 49. Morimoto-Tomita, M., et al. (2002) J Biol Chem 277,49175-49185
- 281 50. Dhoot, G.K., et al. (2001) Science 293,1663-1666
- 282 51. Ai, X., et al. (2003) J Cell Biol 162,341-351
- 283 52. Viviano, B.L., et al. (2004) J Biol Chem 279,5604-5611
- 284 53. Lai, J.P., et al. (2008) Hepatology 47,1211-1222
- 285 54. Phillips, J.J., et al. (2012) J Clin Invest 122,911-922
- 286 55. Hammond, E., et al. (2014) Front Oncol 4,195
- 287 56. Dennissen, M.A., et al. (2002) J Biol Chem 277,10982-10986
- 288 57 Hosono-Fukao, T., et al. (2012) Am J Pathol 180,2056-2067
- 289 58. Hossain, M.M., et al. (2010) Glycobiology 20,175-186
- 290 59. Nishitsuji, K., et al. (2016) Neural Regen Res 11,408-409
- 291 60 Kameyama, H., et al. (2016) Sci Rep 6,30391

292



Kazuchika Nishitsuji: Associate Professor at the Department of Biochemistry, Wakayama Medical University. He graduated from Kyoto University (in 2001), and completed his Master's degree (in 2004) under the supervision of Prof. Tetsuro Handa. He received his Ph.D. degree in medicine from Osaka City University under the supervision of Prof. Hiroshi Mori at the Department of Neuroscience (in 2008). He performed his postdoctoral training at the Department of Alzheimer's Disease Research, National Center for Geriatrics and Gerontology under direction of Dr. Makoto Michikawa (2008 – 2011). He became Assistant Professor at the Department of Molecular Pathology (2013-2017) and then at the Department of Pathology and Laboratory Medicine (2018) at Tokushima University.

Kenji Uchimura: Research Director CNRS at the Unit of Glycobiology Structure and Functions, University of Lille, France. He received his Ph.D. degree in medical science from Nagoya University Graduate School of Medicine in 1999 (Prof. Takashi Muramatsu). He was a JSPS research fellow at Nagoya University (1999 – 2001) and then a postdoctoral fellow at Department of Anatomy, University California San Francisco (supervised by Prof. Steven D. Rosen, 2001- 2006). He became a section chief at Department of Alzheimer's Disease Research, National Center for Geriatrics and Gerontology (2006-2011) and then research associate professor at Nagoya University Graduate School of Medicine (Prof. Kenji Kadomatsu, 2011-2018). His research interest is structure and functions of sulfated glycans in inflammation and neurodegeneration.





Fig. 1. Functional implications of HS S-domains in the pathology of amyloidosis. HS S-domains cause an increase in local concentrations of

native monomers and/or facilitate partial misfolding and formation of amyloidogenic monomers, thereby acting as scaffolds for aggregation (A). If

native monomers do not interact with HS S-domains, these domains can enhance fibril formation by interacting with amyloidogenic oligomers and

intermediates (35). HS S-domains act as receptors for protein aggregates (B, C). The fates of the internalized protein aggregates and recipient cells will depend on the types of amyloids and types of cells. Amyloid fibrils can be toxic to cells (B). For example, after being internalized by cells,

³²⁰ protein aggregates may be degraded by lysosomes or may overwhelm lysosomes, which eventually leads to lysosomal dysfunction (43, 60). Cancer

cells release p53 aggregates in a sulfated GAG-dependent manner (C). Recipient cells take up p53 aggregates via the HS S-domains, and p53

- aggregates may be re-released to propagate or may interfere with the functions of wild-type p53, possibly by recruiting wild-type p53 proteins (44,
- 323 46).

324

326

323

328

329

西辻和親¹; 内村健治²

アミロイドーシス病態における硫酸化グリコサミノグリカン糖鎖の役割

330	¹ 和歌山県立医科大学医学部生化学講座 〒641-8509、和歌山県和歌山市
331	² リール大学糖鎖生物学構造機能研究所 仏国立科学研究センターユニット 8576 59655 ヴィルヌーブダスク、フランス
332	FAX: 81-73-441-0628, E-mail: nishit@wakayama-med.ac.jp
333	(受付日:●●年●●月●●日,受理日:●●年●●月●●日)
334	キーワード:タンパク質ミスフォールディング病;アミロイドーシス;アミロイド;グリコサミノグリカン;ヘパラン硫酸

335 要約

タンパク質ミスフォールディング病では規則的な線維状構造を持つタンパク質凝集体が細胞内外に沈着する。
 タンパク質は試験管内において単独で凝集可能であるが、生体における線維状凝集体の沈着物はタンパク質凝集
 体そのものに加え、様々なタンパク質性あるいは非タンパク質性の構成物を含有する。このような非タンパク質
 性の構成物はタンパク質ミスフォールディング病の病態に深く関与する。グリコサミノグリカン (GAG) は非タンパク質性の構成物の一つとして観察される。GAG は哺乳類におけるほぼ全ての臓器で認められるヘテロ多糖である。GAG は硫酸化修飾を受け、その度合いやパターンが GAG-タンパク質リガンド間の相互作用における特異性の決定因子となる。本総説では、タンパク質ミスフォールディング病の最も多い形態であるアミロイドーシス病態に硫酸化 GAG 糖鎖がどのように関与するのかについて、最近の知見に基づき概説する。

345 A. はじめに

344

タンパク質は通常、正常に折り畳まれた生物学的に活 346 347 性である構造を形成している。一つのポリペプチド鎖がと 348 ることのできる構造は天文学的な数であるが、タンパク質 349 の正常な折り畳み(フォールディング)の駆動力はより自 350 由エネルギーの低い構造の探求である (1)。タンパク質が天 351 然構造を維持することができない、あるいはフォールディ 352 ングがうまくできない場合、タンパク質が凝集を始めるこ 353 とになる。タンパク質の凝集能は全てのタンパク質に共通 354 した性質であり(2)、タンパク質凝集体は天然構造よりもエ 355 ネルギー的に安定にもなり得る (3)。従って、タンパク質の 356 ミスフォールディングやそれに伴う凝集は、脳、肝臓、脾 357 臓といった様々な臓器に不溶性の凝集体が沈着するタンパ 358 ク質ミスフォールディング病あるいはコンフォメーショナ 359 ル病と呼ばれる多くの疾患の原因となる (4-6)。現在では 50 360 を超える疾患がタンパク質凝集体の異常な沈着を伴うこと 361 が分かっている (7)。

362 タンパク質ミスフォールディング病は大きく3つに分類
 363 できる。すなわち、タンパク質凝集体が脳に沈着する神経
 364 変性を伴う病態(ハンチントン病などのポリグルタミン病、
 365 αーシヌクレインが細胞質内封入体として蓄積するパーキ
 366 ンソン病、筋萎縮性側索硬化症、アルツハイマー病など)、
 367 全身諸臓器にアミロイドが沈着する全身性アミロイドーシ
 368 ス(AL アミロイドーシス, AA アミロイドーシス, トラン
 369 スサイレチン(TTR) 関連アミロイドーシス, 透析アミロ

370 イドーシスなど)、特定の臓器にのみ沈着が見られる限局 371 性アミロイドーシス(内分泌性アミロイドーシスなど)で 372 ある (7)。これに加え、近年、がん抑制遺伝子 *TP53* 産物で 373 ある p53 が試験管内やヒトのある種の癌で凝集体を形成し 374 ていることが分かってきた (8)。このような p53 凝集体はク 375 ロス β 構造やアミロイド結合性化合物への親和性など他の 376 アミロイドと共通する性質を示しており (9)、国際アミロイ 377 ドーシス学会による Amyloid Nomenclature 2020 でもアミロ 378 イド形成タンパク質の一つとして触れられている (10)。

379 B. アミロイドーシス

アミロイドーシスはクロス β構造を呼ばれる特徴的な 280 381 構造をとるアミロイド線維が種々の臓器に沈着することに 382 より機能障害を引き起こす疾患群であり、ドイツの病理学 383 者 Virchow により提唱された (11)。Virchow はアミロイド 384 ーシスの組織標本がヨード染色により紫色に染まることを 385 発見した。そこで Virchow はこのような組織沈着物が多糖 386 体であると考え、デンプンを意味するラテン語"amvlum" 387 やギリシャ語 "amylon"からこれらを「デンプン様物質」 388 すなわち「アミロイド (amyloid)」と命名した。その後 389 の研究により、アミロイドの主成分はタンパク質がナイロ 390 ン様に重合して線維を形成したものであることが分かって 391 いる (12)。アミロイドーシスの確定診断は生検によるもの 、392 であり、病理学的にはアミロイドはコンゴレッド染色で橙 393 赤色に染まり、偏光顕微鏡下で緑色に強く輝く複屈折を呈 394 する物質と定義される。

アミロイド形成タンパク質間では特定のアミノ酸配列 395 396 や構造を共有することはないが、形成されたアミロイドは 397 前述のようにクロスβ構造、チオフラビンやコンゴレッド 398 などの色素への親和性といった共通する性質を有する (12, 399 13)。特筆すべきは硫酸化グリコサミノグリカン (GAG) 400 が生体におけるほぼ全てのアミロイド沈着物に共通する構 401 成成分であることである。興味深いことに、例えば試験管 402 内で形成された TTR 線維と生体内で沈着する TTR 線維は 403 異なる構造を持っていること (14)、AD モデルマウス脳か 404 ら抽出した Aβ 沈着物は合成 Aβ ペプチドのみで形成した 405 線維に比べ、マウス脳に注入した場合の脳アミロイドーシ 406 ス誘導能がはるかに高いこと (15)が報告されている。これ 407 らは生体内でアミロイドの形成、沈着、伝播等に未知の補 408 助因子が存在することを強く示唆している。1980年代に 409 Snow らが様々なアミロイド沈着物が GAG を含むことを報 410 告して以来 (16-19)、現在では GAG は全身性、限局性のア 411 ミロイドーシスにおけるアミロイド沈着物の非タンパク質 412 成分であることが広く認識されている (20,21)。

413 C. グリコサミノグリカン (GAG)

GAG は全身の組織や臓器で発現が認められる直鎖状 414 415 の多糖であり、主にコアタンパク質と共有結合したプロテ 416 オグリカン型として存在している。GAG はエピマー化、N 417 位や0位の硫酸化といった修飾を受けた二糖繰返し単位か 418 ら成るが、その構造によりヒアルロン酸、ヘパリン/ヘパ 419 ラン硫酸(HS)、コンドロイチン硫酸/デルマタン硫酸、 420 ケラタン硫酸に分類される。GAG とタンパク質リガンド 421 間の特異的な相互作用には GAG 糖鎖の硫酸基やカルボキ 422 シ基の負電荷とタンパク質リガンド側の正電荷による静電 423 的相互作用の寄与が大きいため、GAG 構造の多様性はプ 424 ロテオグリカンの生物機能の決定に重要である。興味深い 425 ことに、Aβ、タウタンパク質、プリオンタンパク質とい 426 ったタンパク質ミスフォールディング病に関連する凝集タ 427 ンパク質は GAG との相互作用に関与すると考えられるカ 428 チオン性モチーフを含む (23-25)。従って、アミロイド形 429 成タンパク質は構造や配列において相同性を有することは 430 ないが、GAG 親和性を共通の性質とする可能性がある。

431 C-1. タンパク質凝集とアミロイド形成の促進因子 432 としての GAG

433 加齢に伴うタンパク質品質管理システム機能の低下は
434 孤発性アミロイドーシスの発症の原因の一つであるが (26)、
435 アミロイド形成タンパク質の濃度上昇、高温、アミノ酸置
436 換といった様々な外的要因もタンパク質の凝集を促すこと
437 が知られている。生体内のアミロイド沈着物は脂質、核酸、
438 GAG などの非タンパク質性の構成成分を含むが、このよ
439 うな生体分子は上記の外的要因に加え、生体内におけるタ
440 ンパク質の凝集に大きく影響すると考えられる。GAG の
441 中でも HS と HS 多硫酸化ドメイン (HS S-ドメイン)の構
442 造アナログであるヘパリンは様々なアミロイドーシスにお

443 けるアミロイド形成タンパク質の凝集、例えば、Aβ やタ 444 ウ、PrP^C、血清アミロイドA蛋白(SAA、AAアミロイド 445 ーシス)、アミリン(II 型糖尿病関連アミロイドーシス)、 446 免疫グロブリン L 鎖 (AL アミロイドーシス)、β2 ミクロ 447 グロブリン (透析アミロイドーシス)、TTR 関連アミロイ 448 ドーシス等の凝集体/アミロイド形成を促進することが報 449 告されている (21, 22)。凝集するためにはタンパク質は少 450 なくとも部分的にアンフォールドされなければならない。 451 HS/ヘパリンはタンパク質の天然状態からアンフォールド 452 されたアミロイド形成性が亢進した状態への変換を促進す 453 ることができる (27)。また、HS/ヘパリンはアミロイド形 454 成タンパク質の局所濃度や構造、配向性を変えることによ 455 り凝集の際の足場として働く可能性も示唆されている (28)。 456 GAG 糖鎖の硫酸化修飾の度合いやパターンがタンパク質 457 リガンドとの特異性の決定に重要であることからも予想さ 458 れるように、硫酸化修飾は GAG のタンパク質凝集促進能 459 にも重要である。HS/へパリンなどのGAGは静電的相互作 460 用を通して多くのアミロイド形成タンパク質、例えば、 461 Aβ、TTR、SAA、免疫グロブリン軽鎖、変異型アポリポ 462 タンパク質 A1、PrPC などのアミロイド形成や沈着を促進 463 する (29-36)。

464 C-2. タンパク質凝集体の受容体としての GAG 細胞表面の GAG はタンパク質凝集体が細胞に取り込 466 まれる際の受容体として機能する。例えば、HS は PrP^{Sc}の 467 細胞表面における主要な受容体であり (37-40)、従って取 468 り込まれた後の PrP^{C} から PrP^{Sc} への変換に重要である。 469 我々は HS が Aβ、TTR 線維、アポリポタンパク質 A1 線 470 維、p53 線維の受容体として機能することを示してきたが 471 (34, 41-43)、これは細胞表面の GAG、特に HS が様々なタ 472 ンパク質凝集体に共通する受容体である可能性を示唆して 473 いる。アミロイド形成タンパク質やそれらの凝集体が取り 474 込まれた後どうなるのかは凝集体の種類や取り込んだ細胞 475 の種類に依存する。HS はタンパク質凝集体の細胞毒性を 476 仲介することもあるが (34, 42, 44)、アストロサイトに取り 477 込まれた場合、ライソゾームを介した分解が促進されるこ 478 ともある (41)。あるいは後述するように、HS を介した細 479 胞による取り込みは p53 タンパク質凝集体の伝播に必要で 480 ある (43, 45)。

481 D. HS S-ドメインと細胞外スルファターゼ Sulf
482 HS S-ドメインは HS 糖鎖内で形成される多硫酸化され
483 たドメインであり、2、6、N位が硫酸化された二糖繰返し
484 単位[-IdoA(2-OSO₃)-GlcNSO₃(6-OSO₃)-]で構成される。HS
485 S-ドメインは HS とリガンド間の特異的なドッキング部位
486 の一つである (46, 47)。HS S-ドメインの特徴の一つとして、
487 細胞外エンドスルファターゼ Sulf により生合成後に分解を
488 受けることが挙げられる。他の細胞内スルファターゼと異
490 的に脱硫酸化する (48)。従って HS S-ドメインは、生合成

491 後細胞外において更に修飾を受ける非常に珍しい特徴を保
492 持した GAG サブドメインと言える。現在、Sulf が HS S-ド
493 メインの脱硫酸化を介して多くの成長因子のシグナル伝達
494 を制御することが明らかにされている(46, 49-54)。本項で
495 は、HS S-ドメインのアミロイドーシス病態における役割
496 について我々の最近の知見に基づき紹介する。

497 D-1. HS S-ドメインとアミロイドーシス

オランダの研究グループが報告した HS S-ドメインを 498 499 特異的に認識するファージディスプレイー本鎖抗体を用い 500 ることにより (55)、培養細胞のみならず、マウス組織やヒ 501 ト病理検体における HS S-ドメインの発現解析が可能とな 502 った。我々はファージディスプレイ抗 HS S-ドメイン抗体 503 を用い、AD 患者脳や AD モデルマウス脳、遺伝性 TTR ア 504 ミロイドーシス患者人組織において HS S-ドメインがアミ 505 ロイドと共に沈着していることを報告した (34,56)。これ 506 を基に、我々は HS/ヘパリンによる TTR の凝集促進には 507 HS S-ドメインが足場として働くことが必要であることを 508 見出した (34)。また、我々は以前、ヒト Sulf-2 を安定発現 509 させることによりチャイニーズハムスター卵巣細胞におい 510 て HS S-ドメインを選択的に減少させることに成功した 511 (57)。この細胞を用い、我々は変異型アポリポタンパク質 512 A1 や TTR の凝集体は細胞表面の HS S-ドメインを介して 513 細胞に取り込まれることにより毒性を発揮することを報告 514 した (34, 42)。

近年、p53 が神経変性疾患で見られるようなアミロイ 515 516 ド様凝集体を形成することが報告され、国際アミロイドー 517 シス学会によるアミロイド命名法においても言及された 518 (10)。このような p53 凝集体は異常型プリオンタンパク質 519 等と同様に細胞間を伝播すると考えられるが (26)、そこに 520 どのような分子が介在するかは不明である。我々は最近、 521 HS S-ドメインが p53 変異型卵巣癌における細胞外 p53 沈 522 着物に含まれていることを報告した (43)。さらに、R248W 523 変異型 p53 や R280K 変異型 p53 を発現している癌細胞株 524 が GAG 依存的に p53 凝集体を細胞外に放出することも分 525 かった。興味深いことに、神経細胞による病原性タウの放 526 出も GAG 依存的であることが報告されている (58)。 癌細 527 胞から細胞外に放出された p53 凝集体は近傍の細胞に HS 528 S-ドメイン依存的に取り込まれた後、取り込んだ細胞から 529 更に細胞外に放出された。また、取り込まれた p53 凝集体 530 は受け手細胞側の野生型 p53 の機能に障害をもたらすこと 531 も分かった。我々の一連の研究は、HS S-ドメインが様々 532 なアミロイドーシスに共通するアミロイドーシス病態のメ 533 ディエーターであることを強く示唆している(図1)。ま 534 た、Sulf による HS S-ドメインの酵素的リモデリングがア 535 ミロイドーシス発症における複数のプロセス、すなわち凝 536 集体の形成、細胞毒性の発揮、プリオン様伝播などを標的 537 にした新たな治療戦略となる可能性も提起された (45, 59)。 本総説ではタンパク質ミスフォールディング病病態に
おける GAG の役割について近年の研究成果を基に概説し
た。GAG 生合成や硫酸化修飾は各組織/臓器において厳密
に制御されている。従って、GAG の生合成や修飾に関わ
る酵素やSulfの病態における発現パターンを詳細に解析す
ることにより、タンパク質ミスフォールディング病に
GAG がどのように関わっていくのかについて我々の理解
を更に深めることになろう。また、GAG の組織/臓器分布
なそのコアタンパク質に依存する。これまで述べてきたタ
シパク質ミスフォールディング病に関わる GAG、特に HS
S-ドメインのコアタンパク質の同定も今後の検討課題であ
る。

₅₅₁ F. 謝辞

552 ここで紹介した研究を共に行いました長崎国際大学・ 553 安東由喜雄博士、熊本大学・山下太郎博士、富山大学・水 554 口峰之博士、京都薬科大学・斎藤博幸博士、岡山大学・島 555 内寿徳博士、和歌山県立医科大学・池崎みどり博士、岩橋 556 尚幸博士、井箟一彦博士に感謝申し上げます。本総説執筆 557 のお声掛けを頂きました名城大学・水本秀二博士に改めて 558 感謝申し上げます。日頃多くの激励を頂いております和歌 559 山県立医科大学・井原義人博士に感謝いたします。本総説 560 の執筆にあたり科研費・若手研究及(B)および基盤研究(C) 561 (15K19488、17K16123、20K09605)ならびに水谷糖質科 562 学振興財団の支援を受けました。

563参考文献

564 1.	Hartl, F.U. (2017) Annu Rev Biochem 86,21-26
565 2.	Dobson, C.M. (2003) Nature 426,884-890
566 3.	Dobson, C.M. (1999) Trends Biochem Sci 24,329-332
567 4.	Tan, S.Y. and M.B. Pepys (1994) Histopathology 25,403-414
568 5.	Kelly, J.W. (1998) Curr Opin Struct Biol 8,101-106
569 6.	Lansbury, P.T., Jr. (1999) Proc Natl Acad Sci US A 96,3342-
570	3344
571 7.	Chiti, F. and C.M. Dobson (2006) Annu Rev Biochem 75,333-
572	366
573 8.	Silva, J.L., et al. (2014) Trends Biochem Sci 39,260-267
574 9 .	Navalkar, A., et al. (2020) Biochemistry 59,146-155
575 10.	Benson, M.D., et al. (2020) Amyloid 27,217-222
576 11.	Virchow, R. (1854) Virchows Arch Pathol Anat Physiol
577	6,416–426
578 12.	Friedrich, N. and A. Kekule (1859) Virchows Arch Pathol
579	Anat Physiol. 16,50–65
580 13.	Eanes, E.D. and G.G. Glenner (1968) J Histochem Cytochem
581	16,673-677
582 14.	Astbury, W.T., et al. (1935) Biochem J 29,2351-2360 2351
583 15.	Schmidt, M., et al. (2019) Nat Commun 10,5008
584 16.	Stohr, J., et al. (2012) Proc Natl Acad Sci USA 109,11025-
585	11030
586 17.	Snow, A.D. and R. Kisilevsky (1985) Lab Invest 53,37-44
587 18.	Snow, A.D., et al. (1987) Lab Invest 56,665-675
588 19.	Snow, A.D., et al. (1987) Lab Invest 56,120-123
589 20.	Snow, A.D., et al. (1987) Hum Pathol 18,506-510
590 21.	Nishitsuji, K. and K. Uchimura (2017) Glycoconj J 34,453-
591	466
592 22.	Nishitsuji, K. (2018) Glycoconjugate Journal 35,387-396
593 23.	McLaurin, J. and P.E. Fraser (2000) Eur J Biochem 267,6353-
594	6361
595 24.	Lindahl, U. and L. Kjellen (2013) J Intern Med 273,555-571
596 25.	Dudas, B. and K. Semeniken (2012) Handb Exp Pharmacol
597	325-343

₅₃₈ E. 結語

- Vaguer-Alicea, J. and M.I. Diamond (2019) Annu Rev 620 45 598 26. Biochem 88.785-810 599
- 600 27. Motamedi-Shad, N., et al. (2009) J Biol Chem 284,29921-29934 601
- 602 28. Motamedi-Shad, N., et al. (2009) J Biochem 146,805-814
- 603 29. Takase, H., et al. (2016) Amyloid 23,67-75
- 604 30. Aguilera, J.J., et al. (2014) Biochimie 104,70-80
- Valle-Delgado, J.J., et al. (2010) Faseb j 24,4250-4261 605 31.
- 606 32 Ren, R., et al. (2010) J Biol Chem 285,37672-37682
- 607 33. Lawson, V.A., et al. (2010) PLoS One 5,e12351
- 608 34. Kameyama, H., et al. (2019) Am J Pathol 189,308-319
- Castillo, G.M., et al. (1999) J Neurochem 72,1681-1687 609 35
- Mikawa, S., et al. (2016) FEBS Lett 590,3492-3500 610 36.
- <u>611</u> 37. Horonchik, L., et al. (2005) J Biol Chem 280,17062-17067
- Hijazi, N., et al. (2005) J Biol Chem 280,17057-17061 612 38.
- Shyng, S.L., et al. (1995) J Biol Chem 270,30221-30229 613 39.
- 614 40. Hooper, N.M. (2011) J Neurochem 116,721-725
- Nishitsuji, K., et al. (2011) J Biol Chem 286,6393-6401 615 41.
- Kuwabara, K., et al. (2015) J Biol Chem 290,24210-24221 616 42
 - Iwahashi, N., et al. (2020) Proc Natl Acad Sci U S A
- 617 43.
- 618
- 619 44. Sandwall, E., et al. (2010) Glycobiology 20,533-541

- Iwahashi, N., et al. (2021) Mol Cell Oncol 8,1892444 621 46. Rosen, S.D. and H. Lemjabbar-Alaoui (2010) Expert Opin Ther Targets 14,935-949 Bishop, J.R., et al. (2007) Nature 446,1030-1037
- 623 47.
- Morimoto-Tomita, M., et al. (2002) J Biol Chem 277,49175-624 48. 49185
- 626 49. Dhoot, G.K., et al. (2001) Science 293,1663-1666
- Ai, X., et al. (2003) J Cell Biol 162,341-351 627 50.
 - Viviano, B.L., et al. (2004) J Biol Chem 279,5604-5611
 - Lai, J.P., et al. (2008) Hepatology 47,1211-1222
 - Phillips, J.J., et al. (2012) J Clin Invest 122,911-922
 - Hammond, E., et al. (2014) Front Oncol 4,195
- Dennissen, M.A., et al. (2002) J Biol Chem 277,10982-10986 632 55.
- 633 56. Hosono-Fukao, T., et al. (2012) Am J Pathol 180,2056-2067
- 634 57. Hossain, M.M., et al. (2010) Glycobiology 20,175-186
- Katsinelos, T., et al. (2018) Cell Rep 23,2039-2055 635 58.
- 636 59. Nishitsuji, K., et al. (2016) Neural Regen Res 11,408-409
- 637 6O. Kameyama, H., et al. (2016) Sci Rep 6,30391
- 117,33225-33234



著者情報

西辻 和親: 和歌山県立医科大学医学部生化学講座·講師. 京都大学薬学部卒業(2001 年)、京都大学大学院薬学研究科修士課程修了(製剤機能解析学、半田哲郎教授).2008年、 森啓教授(大阪市立大学大学院医学研究科、脳神経科学)の指導の元、大阪市立大学で博士 号(医学)を取得. 2008 年から 2011 年まで国立長寿医療研究センター研究所、アルツハイマ 一病研究部で道川誠部長の指導の元、ポストドクトラルトレーニングを受けた. 2013 年から 2017年まで徳島大学大学院医歯薬学研究部・病態病理学分野・助教、2018年1月から5月ま で同・疾患病理学分野・助教.2018年6月から現職.



著者情報

内村 健治: フランス国立科学研究センター (CNRS)研究ディレクター. 1999年名古屋大 学大学院医学研究科博士課程修了(第一生化学;村松喬教授).博士(医学).2001年より米国 カリフォルニア大学サンフランシスコ校医学部解剖学免疫部門(Steven D. Rosen 教授).日本 学術振興会特別研究員 DC1, PD, 海外特別研究員. 2006 年より国立長寿医療研究センター研究 所室長. 2011年より名古屋大学大学院医学研究科特任准教授(生物化学講座; 門松健治教授). 2018年より現職(リール大学糖鎖生物学構造機能研究所).

- 628 51. 629 52. 630 53.
 - 631 54.

638

622

625



655 656

657

図1.図1アミロイドーシス病態における HS S-ドメインの機能. HS S-ドメインは、アミロイド形成タンパク質の局所濃度の上昇、 658 変性の亢進、アミロイド形成能が高い単量体の形成などを通し、タンパク質凝集の際の足場として働く(A)。正常状態の単量体が 659 HS S-ドメインと相互作用しない場合でも HS S-ドメインはオリゴマーあるいは線維化の中間体と相互作用することにより、線維化 660 を促進することができる (34)。HS S-ドメインはタンパク質凝集体の受容体として機能する(B, C)。タンパク質凝集体が取り込まれ 661 てからどうなるのかはタンパク質凝集体と受け手細胞の種類に依る。多くのアミロイドーシスで確立されているように、アミロイ 662 ドは細胞に対して毒性を発揮する(B)。例えば、変異型アポリポタンパク質 A1 線維の場合、細胞に取り込まれたアミロイドはライ 663 ソゾームへ運ばれて分解を受けるが、ライソゾームが破綻した場合、ライソゾームの機能不全とそれに伴う細胞障害が起こる(42, 664 60)。また、癌細胞は p53 凝集体を GAG 依存的に細胞外に放出することができる(C)。近傍の細胞は HS S-ドメインを介して p53 凝 665 集体を受け取るが、受け取った p53 凝集体は更に受け手細胞から放出される。また p53 凝集体は受け手細胞側の野生型 p53 の適切 666 な機能を妨げる (43,45)。 667